第36回NMR討論会

講演要旨集

日時 1997年10月29日(水)~10月31日(金)

会場 こまばエミナース

共催 日本化学会・日本分析化学会・日本薬学会・日本生化学会 高分子学会・日本農芸化学会・日本物理学会・日本生物物理学会 日本磁気共鳴医学会

第36回NMR討論会 会場案内

こまばエミナース (東京都目黒区大橋2-19-5) TEL: 03-3485-1411

◇会場案内図



◇交通

京王井の頭線駒場東大前駅(西口)より徒歩5分 東急新玉川線池尻大橋駅(北口)より徒歩12分 タクシー:渋谷駅(南口)より5分 バス:渋谷駅南口バスターミナル④梅ヶ丘ゆき(小田急) ⑪若林ゆき(東急)

(18)世田谷区民館ゆき(東急)

いずれも「こまばエミナース」で下車

◇連絡先

〒113 東京都文京区本駒込3-18-22 東京都臨床医学総合研究所 生理活性物質研究部門 稲垣冬彦 TEL: 03-3823-2101(ext.5261) FAX: 03-3823-1247 E-mail: inagaki@rinshoken.or.jp

第36回NMR討論会プログラム

共催 日本化学会、日本分析化学会、日本薬学会、日本生化学会、日本物理学会、日本生物物理学会、 日本農芸化学会、高分子学会、日本磁気共鳴医学会

日時 1997年10月29日(水)~31日(金)

会場 こまばエミナース (東京都目黒区大橋 2-19-5)

第1日10月29日(水)

(10:00~10:05) 開会の挨拶

(10:05~11:25)

座長 引地邦男

1L1 750 MHz 高圧 NMR による蛋白質構造の研究
 (神戸大自然科学¹、Univ. Regensburg²、神戸大理³) ○赤坂一之¹、李 華¹、P. Dubovskii¹、
 手塚智子¹、井上匡子¹、鎌足雄司¹、黄地祥子¹、H. R. Kalbitzer²、山田博昭³

. . . 5

- 1L2 Pulsed Field Gradient NMR Studies of Protein Aggregation (機能水研)○William S. Price、土屋文彦、荒田洋治
- 座長 赤坂一之
- 1L3 オフレゾナンス照射下における ¹N 核の緩和 − β ラクトグロブリンへの応用 ・・・8
 (岐阜大医¹、阪大理²、コーネル大³) ○桑田一夫¹、星野 大²、後藤祐児²、C.A.Batt³、恵良聖一¹
- 1L4 蛋白質χ1角高精度解析のためのNMR手法開発
 ・・・12 (都立大理'、東海大開発工²)○楯 真一'、寺内 勉'、大場 真²、松井 裕'、西山幸三郎²、 甲斐荘正恒'

-休憩-

(11:45~12:25)

座長 阿久津秀雄

- IL5
 両親媒性生理活性ペプチドにより誘起されるリン脂質二重膜の磁場配向
 ・・・16

 (姫路工大理¹、京大院理²)
 ○内藤 晶¹、岡本真名武¹、水野 敬²、永尾 隆¹、新藤由利子¹、

 辻 暁¹、斉藤 肇¹
- 1L6
 NMR によるカプトガニ血球小顆粒成分タキサイチンの構造解析
 ・・・20

 (北大院理'、北工研²、九大理³)
 ○末武徹也'、津田 栄²、川畑俊一郎³、河野敬一¹、

 引地邦男¹、新田勝利¹

- 昼食-

(14:00~16:00)

ポスターセッション(説明義務ポスター番号:3の倍数+1)

(16:00~17:20)

座長 白川昌宏

- 1L7 NMRを用いた触媒抗体の抗原結合部位の動的立体構造解析 ・・・23 (東大院薬系',生物工研²,機能水研³) 榛葉伸久'、坂倉正義'、加藤晃一'、高橋栄夫'、 田中富士枝²、藤井郁雄²、荒田洋治³、〇嶋田一夫'
- 1L8 r(UUAGGG)配列特異的な RNA 結合蛋白質 hnRNPD の構造及び RNA との相互作用の解析
 ・・・25 (横浜国大工¹、三菱化学生命研²、東工大生命理工³)永田 崇¹、〇片平正人¹、栗原靖之¹、
 佐伯純一¹、長岡正司¹、金 美希¹、上杉晴一¹、河野俊之²、柳田保子³、石川冬木³

座長 横山茂之

- 1L9
 分子量 50kDa の蛋白質の NMR 大腸菌転写系から 2 例
 ・・27

 (阪大蛋白研¹、国立遺伝研²、ソウル大薬³、名大理⁴)
 〇山崎俊夫¹、大友崇紀¹、李 奉振³、

 村上勝彦²、石浜 明²、饗場弘二⁴、照屋健太¹、京極好正¹
- 1L10
 ヒト損傷 DNA 修復タンパク質 XPA の DNA 結合、タンパク質結合ドメインの立体構造解析と相互作用

 ・・28

(奈良先端大バイオ^Ⅰ、阪大細胞生体工学センター²、生体分子工学研³、阪大蛋白研⁴)○白川昌宏^Ⅰ、 池上貴久^Ⅰ、田中亀代次²、森川耿右³、京極好正⁴

-休憩-

(17:40~18:20)

座長 嶋田一夫

- 1L11
 RGL タンパク質の Ras 結合ドメインの高次構造解析
 ・・・30

 (理研細胞情報伝達¹、東大院理²、理研遺伝生化学³、広島大医⁴)
 〇木川隆則¹、岩堀幸太^{1,2}、

 幾田まり^{1,2}、遠藤 誠^{1,2}、森田哲史^{1,2}、伊藤 隆³、白水美香子¹、菊池 章⁴、横山茂之^{1,2}
- 1L12
 アトピー性疾患原因ダニアレルゲン Der f 2 の立体構造決定
 ・・・33

 (都臨床研¹、日本女子大²、アサヒビール基盤研³)市川さおり^{1,2}、〇畠中秀樹¹、結城敏文³、
 岩本奈美子³、小椋賢治¹、奥村 康³、稲垣冬彦¹

第2日10月30日(木)

 $(10:00 \sim 11:00)$ 特別講演1 座長 甲斐荘正恒(M. Kainosho, Chair) 2L1 New Experiments for the Elucidation of Structure and Dynamics of Proteins and RNA · · · 34 (Institut für Organische Chemie, Universität Frankfurt¹, Department of Chemistry, Yale University², Center for Advanced Research in Biotechnology³) B. Reif⁴, M. Hennig⁴, A. Diener¹, C. Richter¹, B. Luy¹, M. Scholz¹, J. Diener², J. P. Marino³, H. Schwalbe¹, P. Moore², Ochristian Griesinger¹ $(11:00 \sim 12:00)$ 特別講演2 座長 稲垣冬彦 (F. Inagaki, Chair) 2L2 Applications of Adiabatic Pulses in Biomolecular NMR · · · 35 (Varian NMR Instruments) Eriks Kupče -昼食- $(14:00 \sim 16:00)$ ポスターセッション(説明義務ポスター番号:3の倍数+2) $(16:00 \sim 17:00)$ 特別講演3 座長 荒田洋治(Y. Arata, Chair) · · · 37 21.3 Peotein NMR and The Human Genome Project (Center for Advanced Biotechnology and Medicine and Department of Molecular Biology and Biochemistry, Rutgers University) Gaetano T. Montelione $(17:00 \sim 18:00)$ 特別講演4 座長 京極好正(Y. Kyogoku, Chair) 2L4 The Use of Selective Protonation in Structural Studies by NMR on Deuterated Large Proteins · · · 38

(Bristol-Myers Squibb Pharmaceutical Research Institute) OBennett T. Farmer II, Keith L. Constantine, Valentina Goldfarb, William J. Metzler, Luciano Mueller

(18:30~20:30)

懇親会(こまばエミナース3階 鳳凰の間)

第3日10月31日(金)

(9:30~10:50)

座長 斉藤 肇

- 3L1 Theory and Simulation of Vibrational Effects on Distances and Angles Obtained by Solid State NMR · · · 39 (京大院理¹、京大化研²)〇石井佳誉¹、寺尾武彦¹、林 宗市²
- 3L2 ¹³C-¹³C、¹³C-¹H 双極子相互作用を用いた多次元固体高分解能NMR二面角決定法 ・・・43 (横浜国大工) 〇藤原敏道、大東靖典、阿久津秀雄

座長 安藤 勲

3L3 ポリペプチドの主鎖カルボニル基の¹³C NMR 化学シフトテンソルによる固体コンホメーションの研究
・・・47

(群馬大工) 〇莊司 顯

3L4 2次元スピン拡散 NMR 法による絹フィブロインタンパク質の局所構造解析 ・・・51
 (農工大工¹、University of Nijmegen²)○出村 誠¹、斉田 理¹、笹平理朗¹、石坂弘子¹、
 朝倉哲郎¹、B. H. Meier²

-休憩-

(11:10~12:30)

座長 寺尾武彦

- 3L5 固体 NMR によるケイ素系ポリマーの構造およびダイナミックスの研究 ・・・53 (東工大工⁻、ダウコーニングアジア²)〇黒木重樹⁻、安藤 勲⁻、村上正志²
- 3L6 二次元固体 ¹³C スピン拡散 NMR 法による高分子ガラスの短距離秩序構造解析 ・・・57 (京大化研) 〇梶 弘典、堀井文敬

座長 堀井文敬

- 3L7 パルス磁場勾配 NMR 法によるポリエチレンオキサイド系ゲルにおけるイオンの拡散定数の測定・・・60 (物質研¹、ユアサコーポレーション中研²、機能水研³)○早水紀久子¹、相原雄一²、落合誠二郎²、W.S.Price³
- 3L8 固体高分解能¹⁰⁹Ag NMR. 銀(I)錯体の立体構造と Ag NMR 化学シフトの相関 ・・・64 (都立大理)〇北川 進、嶋田陽子、松坂裕之、近藤 満、大久保貴志

- 昼食-

(14:00~16:00)

ポスターセッション(説明義務ポスター番号:3の倍数)

(16:00~17:20)

座長 北川 進

- 3L9
 赤色蛍光体、Eu ドープ Y₂O₂S、の⁸⁹Y 固体 NMR
 ・・・67

 (三菱化学横浜総研¹、化成オプトニクス²、東京水産大³)
 ○原園としえ¹、安達隆二²、渡部徳子³
- 3L10 NMR-MOUSE 法による高分子皮膜の劣化解析 (新日鐵先端研⁺、RWTH-Aachen²)○齋藤公児^{1,2}、P.Bluemler²、B.Bluemich²

座長 三森文行

- 3L11 高速パーソナルコンピュータを用いたリアルタイム NMR 画像再構成システムの開発 ・・・75 (筑波大物理工学系)〇拝師智之、巨瀬勝美
- 3L12 家兎アキレス腱の H-2 DQF Spectroscopic Imaging ・・・79 (京都府立医大一生理¹・整形²、テルアビブ大化学³)○瀬尾芳輝¹、高宮尚武²、H. Shinar³、
 Y. Sharf³、G. Navon³

ポスターセッション演題

【装置・	測定法】	
P1	水溶液系温度ジャンプNMR装置の開発	· · ·82
	(神戸大院自然科学) 〇川上 勝、赤坂一之	
P2	酸素 17-リン 31 分極移動法による化学種特異的 ³¹ P-NMR 観測	· · ·84
	(日立基礎研)○田村 充	
P3	CH-、CH ₂ -、CH ₃ -選択 HETLOC	· · · 86
	(北大農)川端 潤、〇福士江里	
P4	化合物半導体を使用した超高感度前置増幅器	• • •90
	(日本電子)〇末松浩人、栗原範明	
P5	高磁界プローブの実装法	• • •93
	(日本電子)〇長谷川憲一、山腰良晃、田中良二、末松浩人	
P6	PFG HMBC を利用した異種核間 long range J の測定法 2	• • • 95
	(日本電子)〇内海博明、鴨 修	
P7	HMBC 法の新しい応用測定CT-HMBC 法について	• • • 97
	(東大院農応生化 ¹ 、東大分生研 ²)〇降旗一夫 ¹ 、瀬戸治男 ²	
P8	拡散係数測定用磁場勾配パルス電源装置の改良及び製作 二重共鳴を用いたパルス磁場勾配 NM	AR 装置
	の製作	•••101
	(分子研)〇大石 修、宮島清一	
P9	ダイオードレーザーアレイを用いた希ガス偏極装置の設計・試作	•••103
	(電総研)〇服部峰之、平賀 隆、守谷哲郎	
P10	軽水溶媒中でのタンパク質のアミドプロトン交換反応速度の決定法	•••105
	(都臨床研 ',明大理工 ²)〇横地政志 '.2、楠 正美 ²、稲垣冬彦 '	
【波波古		
【谷攸心.		100
PII	人勝困 KNA ホリメラーモ aipna リノユーットの N 木端トメインの構造所作 (原土産白研) 同立進に研究) ヘナセド幻! 山峡ぬナ! 井上膳菜2 デ浜 明2 宣告好で!	• • • 109
D1 2	(欧大蛋白奶)、国立選ば切) 〇八次宗紀 、山崎改大 、竹上勝彦 、石供 労 、京極灯正	
P12	人勝困 KNA ボリメフーセの alpha サノユーット 活性化トメインと DNA の相互作用 解析 (原上アウエー 国立海に近2) の クロロガナー 地域 他士士 た日夏	110
	(版大蛋白妍 '、国立遺伝研 ') ()女野和浩 、山崎俊大 '、幼尾家八 '、田 宋浩 '、石洪 明 '、 言志松工!	
D1 2	泉悠灯止 シャラプラニマード四々正ちがらいりての進生地会に担て佐田様子の短桁	
P13		, · · ·] []
	(郁亚大理'、泉郁上輟大応用生物") 〇大野核于'、煝'具一'、Sailaja S. Seeram'、平貨和三	
D14		110
P14	オスセセンリーEnvZのHiskinaseトメオンのNMK 構造所研	
	(`
D1.5	伊局理校士、K. Iong、D. Liu、山崎俊正、井上止順、伊宮九彦。	
P15	女正回位体標識ペプナドを用いたペプナドと蛋白質との相互作用の解析	•••115
DIC	(二変化字生命研'、群馬大上*) 〇楠 央樹 **、右松 馨*、佐藤一紀'、河野俊乙'	
P16	HIV-2 メクレオキャフンドタンパク質の機能惰造相関の解明	•••119
	(北里大理'、北里大医療衛生'、二愛化学生命研') 〇小守義男 "、 啄原智典 "、小松傳義 "、	
D14	尸倖労倒 、 金 載一、、 佐藤一紀、、 則田忠訂 '、 判野役乙 ' 焼催社 へ ビュービュット - シュッカム (株) サット ジャノート - トーレート - 1 単一	
F 17	宿頭右台かりナキカルントニンの立体構造およびタイナミクスに与える影響 (加小学生教社会)、A-L 駅口772	$\cdot \cdot \cdot 122$
	(他化成泰羅技術センター'、野口術*、ペンンルバニア大*) 〇個本康博'、錦戸條二'、田本敬	又二 "、
	初田勝二, S.Opella'、K.Valentine'	

P18	CRE 結合蛋白質(CRE-BP1/ATF2)の転写活性化ドメインの構造解析 ・・・125 (横浜市大院総合理'、理研筑波 LS ²) ○長土居有隆'、中沢賢一'、宇田広子'、前川利男 ² 、
	石井俊輔 ² 、西村善文 ¹
P19	NMR による hU2AF ⁶⁵ の構造解析 ・・・127 (東大院理) 〇伊藤拓宏、武藤 裕、横山茂之
P20	NMR による Aptotoxin VII の構造解析 ····129
	(三菱化学生命研) 〇小林邦子、金 載一、佐藤一紀、河野俊之
P21	NMR 化学シフト変化の情報を用いた分子複合体モデリング ···131
	(生物工研 ¹ 、都臨床研 ²) (中村春木 ¹ 、寺沢宏明 ² 、A.Heger ¹ 、肥後順一 ¹ 、稲垣冬彦 ²
P22	蛋白質の重水素化による TRNOE 法の改善・・・133
	(群馬大工'、三菱化学生命研 ²)〇平野利好'、田中剛史'、楠 英樹'、河野俊之 ² 、若松 馨'
P23	NMR による Yeast Ubiquitin Hydrolase の解析 ・・・135
	(理研遺伝生化学', 三菱化学生命研 ² , 東京医科歯科大歯 ³ 、北里大理 ⁴) 〇伊藤 隆 ¹ 、坂本泰一 ² 、
	S. Rajesh ^{1,3} 、岩本真理子 ² 、小寺義男 ²⁴ 、土田信夫 ³ 、柴田武彦 ¹ 、河野俊之 ²
P24	S4ペプチドの構造解析 ・・・137
	(東レリサーチセンター)〇木村一雄、川口 謙
P25	「H-NMRによる異常ヘモグロビン赤血球内・水性状の研究 ・・・139
	(日本医大生理¹、岐阜大²、岐阜大医生理³、藤田保衛大衛生⁴)上坂伸宏¹、○曽我美 勝²、
	惠良聖一 ³ 、加藤一夫 ⁴ 、永井直樹 ³
P26	ヒト好中球 NADPH オキシダーゼ p47 PB2 domain の NMR 解析 ・・・143
	(生物工研 '、九大医 ²、東大医科研ヒトゲノムセンター³)○廣明秀一 '、住本英樹 ²、伊藤隆司 ³、
	神田大輔「
P27	大腸菌 Ada 蛋白質 N 端 16K 部分の構造と DNA 認識 ・・・145 (生物工研)〇秋友由子、神田大輔、廣明秀一、武藤隆則、森川耿右
P28	原がん遺伝子産物 c - M v b と D N A との複合体の動的構造 ····148
	(横浜市大院総合理 ¹ 、横浜市大医 ² 、KAST ³ 、都臨床研 ⁴ 、理研筑波LS ⁵)〇佐々木元子 ¹ 、
	緒方一博 ^{2,3} 、畠中秀樹 ⁴ 、皿井明倫 ² 、石井俊輔 ⁵ 、西村善文 ¹
P29	芳香環シグナルをプローブとした H [*] -ATP 合成酵素 β サブユニットの研究 ····150
	(横浜国大工 ¹ 、東工大資源研 ²)〇八木宏昌 ¹ 、久松久美子 ¹ 、戸澤加江子 ¹ 、吉田賢右 ² 、阿久津秀雄 ¹
P30	加圧によるタンパク質 BPTT の構造変化 ・・・153
	(神戸大院自然科学 ¹ 、神戸大理 ²)○李 華 ¹ 、山田博昭 ² 、赤坂一之 ¹
P31	ヒトMBF1のNMR による構造解析 ・・・156
	(NAIST'、国立遺伝研 ² 、東工大 ³)〇三島正規 ¹ 、尾崎 淳 ¹ 、竹丸憲一 ² 、池上貴久 ¹ 、上田 均 ² 、
	広瀬 進 ² 、半田 宏 ³ 、白川昌宏 ¹
P32	'H および ¹³ C NMR 化学シフト評価によるペプチド・タンパク質の構造解析 ・・・158
	(農工大工 ¹ 、University of Sheffield ²)〇岩館満雄 ¹ 、出村 誠 ¹ 、朝倉哲郎 ¹ 、M. P. Williamson ²
P33	大腸菌転写因子 PhoB の DNA 結合ドメインの立体構造解析 ・・・159
	(横浜市大院総合理 ┘、阪大微生物病研 ²)○岡村英保 ¹、花岡慎悟 ┘、長土居有隆 ┘、牧野耕三 ²、
	西村善文 '
P34	ヒトテロメア結合タンパク質TRF1の立体構造解析 ・・・161
	(横浜市大院総合理 ¹ 、阪大蛋白研 ²)〇西川忠輝 ¹ 、長土居有隆 ⁴ 、吉村祥子 ² 、相本三郎 ² 、西村善文 ⁴
P35	アカムシユスリカヘモグロビンの活性部位の構造 ・・・163
	(筑波大化学系 ¹ 、東北大院理 ²)〇越川城大 ¹ 、山本泰彦 ¹ 、松岡有樹 ² 、四釜慶治 ²
P36	Arthromyces ramosus Peroxidase の I および第2基質結合部位の解析 ···167
	(東理大基礎工 '、日女大理 ²、阪大理 ³、熊大医 ⁴)細谷東一郎 '、〇高橋征三 ²、福山恵一 ³、
	板倉寬之 ³ 、佐藤康一 ⁴

- P37 無細胞タンパク質合成系による部位特異的安定同位体標識タンパク質の大量合成法の開発 ...170(理研細胞情報伝達)、東大院理2) 〇矢吹 孝12、木川隆則1、横山茂之12 P38 GTP 結合型 Ras(P34G)変異体の立体構造解析 · · · 172 (理研細胞情報伝達, 理研遺伝生化学2、理研生体分子解析3、東大院理4) 〇森田哲史14、 寺田 透^{1,3,4}、伊藤 隆²、山崎和彦⁴、白水美香子¹、木川隆則¹、横山茂之^{1,4} コリシン E6の RNase ドメインとインヒビターImmE6のタンパク質間相互作用の解析 P39 · · · 174 (東大応生工'、理研遺伝生化学2、東大院理生化3、理研生体分子解析4、理研細胞情報伝達3) ○大野光宏¹、伊藤 隆²、寺田 透^{3,4}、武藤 裕³、岩原淳二^{3,5}、木川隆則⁵、柴田武彦²、 横山茂之3.5、正木春彦1、魚住武司1 hDLG PDZ2 ドメイン-APC C 末ペプチド複合体の NMR による立体構造解析 P40 ···176 (NAIST'、阪大²) 〇大木 出¹、池上貴久¹、秋山 徽²、白川昌宏¹ P41 酸化型および還元型フェレドキシンの構造 · · · 178 (広島大総合科学'、農水省生物研²、金沢大理³)〇手島圭三¹、加藤悦子²、山崎俊正²、和田敬四郎³、 赤堀興浩 大腸菌 RecA タンパク質に結合した単鎖 DNA の transferred NOE 解析 P42 · · · 182 (理研遺伝生化学¹、理研細胞情報伝達²、東大院理³) 〇西中太郎^{1,3}、伊藤 隆¹、横山茂之^{2,3}、 柴田武彦「 P43 ミトコンドリア膜透過装置 rat Tom20pの cytoplasmic domainの NMR 解析 · · · 186 (生物工研¹、名大理²) 〇阿部義人¹、小代俊浩²、遠藤斗志也²、神田大輔¹ P44 発表取り消し P45 Grb2 SH2 ドメインと Shc 由来ペプチド複合体の溶液構造 · · · 188 (都臨床研¹,慶大理工²,学習院大³,ニューヨーク大⁴)〇小椋賢治¹、土屋滋夫^{1,2}、寺沢宏明¹、 湯沢 聡^{1,3}、畠中秀樹¹、V. Mandiyan⁴、J. Schlessinger⁴、稲垣冬彦¹ コアクティベータ CBP の CREB 結合ドメイン(KIX)の3 核3 次元 NMR 法による立体構造解析 ···189 P46 (都臨床研¹、理研ライフサイエンス筑波²) 〇永田宏次¹、小椋賢治¹、畠中秀樹¹、高橋知巳²、 秋丸裕司2、戎井悦子、石井俊輔2、稲垣冬彦 P47 ヘパリン結合性成長因子ミッドカインのヘパリン結合様式 · · · 190 (都臨床研¹、ペプチド研²、名大医³、生化学工業⁴、東大理³) 〇岩崎わかな^{1,5}、永田宏次¹、 畠中秀樹¹、乾 達也²、木村皓俊²、村松 喬³、吉田圭一⁴、田隅三生⁵、稲垣冬彦¹ 【溶液応用(生体高分子以外)】 GlcNAc(N-アセチルグルコサミン)基を含む糖鎖分子で観測された糖の構造異性体 P48 · · · 192 (工技院生命研)〇石塚靖子、M. M. Billah、中西洋志 選択的緩和法を用いた Protoberberine 型アルカロイドの立体化学の考察 P49 · · · 194 (神戸薬大) 〇杉浦眞喜子、蔡 東玲、岩佐衣子 P50 合成高分子ゲル内・水性状の研究----水への磁化移動機序 · · · 198 (岐阜大医生理'、岐阜大2、京都府立医大放射線医学3、藤田保衛大衛生4、愛知がんセンター 放射線治療部 5) 〇恵良聖一 '、曽我美 勝 2、紀ノ定保臣 3、加藤一夫 4、松島 秀 5、 内山幸男5、永井直樹1 P51 ¹HNMRと¹³CNMR スペクトルデータベースのインターネットにおける公開 $\cdot \cdot \cdot 202$ (物質研) 〇早水紀久子、柳沢 勝 アラニン誘導体の構造変換機構のNMR研究 P52 · · · 203 (味の素中央研究所) 〇大竹亮子、島 圭吾、井澤邦輔、鈴木榮一郎 P53 安定同位体標識法の合成高分子への応用 - PPE と相溶化剤との反応-· · · 205 (住友化学工業) 〇岡田明彦、横田絵美子、藤井丈志、大橋一俊
 - 8

P54	キシロースイソメラーゼ(EC5.3.1.5)による[2- ² H]-D-グルコースの分子内重水素転移反応	の解析につ
	いて	· · ·209
	(農水省食総研 '、日本ブルカー²)〇小野裕嗣 '、佐藤 一 ²、春見隆文 '	,
P55	PFG を用いたセミミクロ LC/ ^I H-NMR 法の構造解析への応用	· · ·213
	(資生堂安全性・分析センター)〇福原忠雄、小松一男、阪本興彦、高松 翼	
P56	Bis(quaternary ammonium bromide) surfactants の会合体構造に関する研究	· · ·217
	(名工大工)服部憲和、〇吉野明広、岡林博文	
P57	NMR によるオクチルホスホエタノールアミン塩酸塩のミセル形成によるコンホメーション	⁄ 変化
		· · ·221
	(名工大工)吉野明広、〇岩崎智浩、服部憲和、多賀圭次郎、岡林博文	
P58	NMR による 3-ヒドロキシブタン酸のオリゴマーの溶液構造の解析	· · ·225
	(理研)○李 俊、鵜沢 洵、土肥義治	
P59	細孔内拡散における obstruction 効果と温度依存性	· · ·229
	(東水大)〇福岡美香、五味雄一郎、渡辺尚彦	
P60	化学シフトにおける相対性効果	· · ·231
	(北見工大)〇馬場雄久、福井洋之	
P61	2 次元 NMR による DNA-C-1027 クロモフォア複合体の構造解析	· · ·233
	(京大化研 ' 、サントリー生有研 ²、大鵬薬品製薬セ ³)○奥野恭史 ' 、杉浦幸雄 ' 、岩下 💈	孝 ² 、
	大谷敏夫3	
P62	Structural Peculiarity of Compounds With Intramolecular Hydrogen Bonding	· · ·235
	(阪大薬 ¹ ・遺伝情報 ² ・医 ³)〇Alexander Vashchenko ¹ 、高木達也 ² 、Andrei Afonin ³ 、藤原	秉英明 3
P63	NMR 分光法によるアルカリ金属臭化物水溶液中における水分子のスピン-格子緩和速度に	およぼす濃
	度・温度効果	· · ·239
	(立命館大理工 ¹ 、創価大工 ²) ()文野浩一 ¹ 、清水昭夫 ² 、谷口吉弘 ¹	
【腊,流月	- 万物一叉]	
	* 小均一示」 - ナトリウムチャンネルプロッカージブカインとナトリウムチャンネルの不汗桝化ゲートペ	プチドトの
F 04	リアリウムティンネルフロフカーシフカインとファリウムティンネルの不信任化ワードへ 相互作用	79 6207
	(百士來) (百日美引) 石川順舟 田市陽子 田市二二二 十支 妾 燕井信老 市川昭	···241 皆
D45	(示八朱)○黒田我弘、石川順也、田中陽丁、田中一二二、八尚 早、滕井信子、中川照 またりウムチャンネルズ活動化パートペプチドの次流携生わたび目前広動支ビデカイント	県 の 田 玉 佐 田
P03	ノド ううム う ヤン ホル 小伯 住 化 ク ニドバ フラ ド の 俗 攸 博 逗 わ よ の 同 所 林 肝 榮 シ フ ガイ シ と	の相互作用
	(古士莱) 用田美引 ()以太 十 宁田珊甫 那须讼领 蓝井后老 古川昭启	•••244
D66	(京八米) 三田我弘、〇仏平 八、寸田珪忠、加須柏輝、藤井信子、甲川県眞 MASCNDAAS 遊具 NDAD 法を用いたナビナイド画家体選択的結構変の設計	
F 00		247
D67	(欧八匹)〇小竹衣庄、同学明二、万城王 、廠原大労 UDMASとグラジェント公平にとて勝週代館の宣公工の異技話二次元 NUD	
F07	(HAT) (
D69	(ローンルツー、 に次化子工未死仮切) 〇匹膝 一 、 山内一大 、 岡田明彦 茨波 おとび国体 NAM 注を併用した半ば獲マンテナ 道合体の進歩解析	
F00	伯収わより回体 NMK 伝を併用した J. 加渡ノマノノ 後台体の 悟垣 所例	235
	(辰工八工 、 辰小自生物训 、 御工八生 、 Northwestern 人 、 Sherneid 人) 〇匊地 浮 翰田壬寅 - 朝会新聞 - 山峽施工 2 - 嶋田幣二 3 - D A Locat 4 - D 3 - D A Locat 4 - O N 4	` .5
	「鶴田干友 、 初眉白郎 、 山崎夜正 、 鴫田敏二 、 P. A. Loach 、 P.S. Parkes-Loach 、 C.N.H	unter
DCO	M.J.Conroy 、M.F.Williamson 王幹友女金大主本主Man にとて法日耳が、泪入法日で	250
F U 9	へ巛Τ/Τ工里小糸 NVIK による低田別九。 供行 成亩水 (抽賞十陰白鉄) ヘロサー泉 ニキゼニーフ	258
	(11) 戸八元日☆/ ○田称二光、小坂二と	
(in vivo N	IMR とイメージング】	
P70 à	汎用 DSP ボードを用いた MRI 用パルスプログラマの開発	· · ·261

(筑波大物理工学系)〇巨瀬勝美、拝師智之

P71	MR 画像における並進運動する物体の偽像の研究 (筑波大物理工学系)〇安立直剛、拝師智之、巨瀬勝美	···265
P72		•••269
P73	(東大院医医用生体工学'、東大医科研')○亀井裕盂'、伊艮督啓治'、吉川宏起'、上野照■ NMR イメージングにおける RF 磁場不均一性補償法	別' ・・・271
	(東大院医 ′、シーメンス旭メディテック ²)○三原啓明 ¹、入口紀男 ²、佐々木康人 ′、上野!!	[] 岡岡 「
P74	ラット大脳皮質における水分子の異方的拡散	· · ·275
	(国立環境研)〇三森文行、山根一祐	
P75	電場処理したアサガオ種子の水の制限拡散測定	· · ·279
	(生物研 ¹ 、農工研 ² 、食総研 ³ 、Baylor College ⁴)〇小泉美香 ¹ 、狩野広美 ¹ 、五十部誠一郎 ²	、
	石田信昭 ³ 、C.F. Hazlewood ⁴	
P76	検出位相を掃引する回転座標系イメージング法	• • • 283
	(電総研)〇服部峰之、清水秀明、守谷哲郎	
P77	マルチスライス HSQC 法を用いた高感度 In Vivo ¹³ C 代謝物イメージング	· · ·285
	(東芝研究開発センター'、創価大生命科学研 ²) 〇渡邉英宏 ¹ 、梅田匡朗 ¹ 、石原康利 ¹ 、岡本 小田正記 ² 、押尾晃一 ² 、金松知幸 ² 、塚田裕三 ²	:和也 '、
P78	高磁場における化学シフト画像のための各種パルス系列の比較検討	• • • 289
	(九大薬)〇栗林秀人、金沢洋子	
P79	NMR 顕微鏡による発芽大麦における糖の消長の追跡	· · · 293
	(食総研 ',日本電子データム ²,生物研 ³)〇石田信昭 '、小川秀次郎 ²、小泉美香 ³、狩野広	美'
P80	¹³ C グルコースを用いた人頭部 ¹³ C-MRS&I	· · ·297
	(東芝研究開発センター'、創価大生命科学研 ²) 〇岡本和也 '、梅田匡朗 '、石原康利 '、渡邊	英宏し、
	小田正記 ² 、金松知幸 ² 、塚田裕三 ²	
P81	ラット脳内代謝変化の2次元 NMR 測定	• • • 301
	(日女大理・、国立精神神経センター神経研²)〇高橋征三 '、荻野孝史 ²	
【固体法	則定法の開発】	
P82	Adiabatic Ramped Spin-Locking 法を用いた小さな化学シフト異方性の測定	· · · 304
	(東工大生命理工 ¹ 、MIT Francis Bitter National Magnet Lab ²)〇浅川直紀 ¹ 、BQ. Sun ² 、R.C	G.Griffin ²
P83	固体 ³¹ P および ¹³ C NMR 化学シフトを用いた生体膜モデルと塩基性ホモポリペプチドとの相	互作用に関
	する研究	· · ·308
	(東工大生命理工)〇浅川直紀、佐藤大輔、櫻井 実、井上義夫	
P84	化学シフト異方性復活パルス系列を利用した異種核間双極子相互作用の測定	· · ·312
	(分子研 ′、筑波大物理工 ²)○桑原大介 ′、宮島清一 ′、中井利仁 ²	
P85	REDOR による Leu-enkephalin 結晶多形の識別と立体構造構築法の開発	···314
	(姫路工大理 '、慈恵会医大 ²、国立ガンセンター³)〇西村勝之 '、内藤 晶 '、橋元親夫 ²、	
	相田美砂子3、辻 暁, 斉藤 肇	
P86	固体における重水素交換NMRによるガラス性結晶の構造解析	· · ·318
	(京大院理)〇市川真史、久保 厚、今城文雄、寺尾武彦	
P87	固体NMR法による ¹³ C、 ¹³ N多重ラベルをした粉末ペプチド試料の立体構造解析法	· · · 322
	(京大院理)〇野村 薫、竹腰清乃理、寺尾武彦	
P88	半整数スビン核の固体高分解能 NMR を得るための二つの測定法(DOR、MQ-MAS)の比較	• • • 323
	(日本電子) 〇杉沢寿志、樋岡克哉	
P89	'HNMR (CRAMPS) によるポリペプチドの固体構造解析 (6)	326
	(群馬大工 '、日本電子 ²)〇木村英昭 '、尾崎拓男 '、杉沢寿志 ²、出口健三 ²、莊司 顯 '	

P9 0	バクテリオロドプシンのヘリックスフラグメントの脂質二重層中での構造:REDOR による解	折・・・330
	(姫路工大理)〇木村成輝、内藤 晶、辻 暁、斉藤 肇	
P91	Effects of ¹ H decounpling on ¹ H-driven ¹³ C spin diffusion	· · · 3·34
	(京大院理)〇竹腰清乃理、D. Reichert、寺尾武彦	
P92	固体高分解能 ¹³ C NMR によるバクテリオロドプシンの脂質および界面活性剤との相互作用の	解析
		· · · 335
	(姫路工大)〇谷生道一、辻 暁、内藤 晶、斉藤 肇	
P93	固体高分解能 ¹¹³ Cd-NMR によるバクテリオロドプシン中の金属結合部位の構造解析	• • • 339
	(姫路工大理)〇山口 悟、辻 暁、内藤 晶、斉藤 肇	
因休物	性 喜分子 国体イメージング	
PQ4	国体状能におけるイミダゾール粗の水麦結合と ¹⁵ N 化学シフト	341
1 74	(物質研) 阪大院理 ²) \bigcirc F田貴注! 林 幣信! 長方重紀 ² 道共大 ⁻² 中村百里 ²	541
P95	(次員所、 次八九星) 〇工出員件、 m 案旧、 次八里元、 $n/八二、 n/12の^{13}CNMR 化学シフトとドフィニル化合物の結晶中のコンホメーションの相関$	345
175		545
P96	¹³ C CP/MAS NMR 法による PHEMA/PMAA の脱水反応	348
		5.0
P97	固体 NMR 法によるエチレン・ビニールアルコール共重合体のゲル状態の構造とダイナミック	スの研究
		• • • 350
	(東工大工 ' 、奈良女生環 ²、クラレ物性研 ³)〇兼清真人 ' 、小林将俊 ' 、安藤 - 勲 ' 、黒子弘	道 ² 、
	石井孝弘 ³ 、網屋繁俊 ³	
P98	タンパク質凍結乾燥製剤のガラス転移温度と、NMRで測定される分子運動性との関係	· · · 352
	(国立衛試)〇吉岡澄江、阿曽幸男、小嶋茂雄	
P99	パルス磁場勾配 NMR によるハイドロゲル製剤中のインスリン分子拡散の測定と放出速度との	関係
		· · ·356
	(国立衛試)〇阿曽幸男、吉岡澄江、小嶋茂雄	
P100	高分子の Xe 収着特性と ¹²⁹ Xe NMR	· · · 360
	(名工大工)〇宮内 実、竹川政克、吉水広明、辻田義治、木下隆利	
P101	高圧 Hパルス NMR 法による PVA/水系の分子運動に関する研究	• • • 363
	(東工大工)〇小林将俊、兼清真人、安藤 勲	
P102	合成粘土鉱物層間でのテトラメチルアンモニウムイオンの挙動	•••366
	(筑波大化)〇石丸臣一、山内美穂、池田龍一	
P103	ゴムの劣化挙動に対する評価法への固体高分解能 NMR の応用	· · ·368
	(愛知工大 ' 、東洋ゴム ²)井上眞一 ' 、〇杉江隆徳 ' 、鎌田恒夫 ² 、牛尾正弘 ² 、岡本 弘 '	
P104	結晶中での NHO 水素結合中のプロトントンネリング、'H-NMR と極低温 ''N-CP/MAS NMR	· · ·370
	(群馬大工 '、ベルリン自由大 ²)〇武田 定 '、C. Benedict ² 、U. Langer ² 、H. H. Limbach ²	
P105	2 次モーメントのイメージング II	· · ·371
	(筑波大物理工学系)〇野中正幸、松井 茂、中井利仁、井上多門	
P106	固体 ¹³ C、 ¹⁵ N-NMR を用いた芳香族イミド化合物のコンホメーション解析	• • • 375
	(東工大工)〇石井張愛、安藤慎治、安藤 勲	
P107	固体ボリペブチドの ¹ ℃ NMR 化学シフトテンソルと立体構造との相関 (2)	•••378
	(毎時大上 '、東工大工') 松澤義治 '、〇戸川幹也 '、尾崎拓男 '、莊司 顯 '、安藤 勲 ²	
P108	日金ジオキシム錯体を用いた一次元超格子の作製と固体 NMR 法による構造評価	• • • 381
	(物質研 '、東大理 ') 〇金久保光央 '、山本 薫 '、牛島洋史 '、上田貴洋 '、鎌田俊英 '、	
	水上富士天 '、太田俊明 '	

P109	² H-MAS-NMR による有機磁性結晶における電子スピン密度分布の研究 (群馬大工 ¹ 、阪大院理 ² 、電通大電子物性 ³)武田 定 ¹ 、〇丸田悟朗 ² 、山口 兆 ² 、井街	・・・383 論 ³ 、
	石田尚行 ³ 、野上 隆 ³	
P110	¹⁵ N選択標識αヘリックス形オリゴペプチドの溶液中での隣接アミノ酸残基効果の研究	•••384
D111	(研馬人上) ○余町貝一、小口天芋、石松 客、壮可 顔 (八て山水書は人も左ナチュの レドロナショートレノン類は目にわけて水書/香水書紙店の短期	5
PIII	「東邦大理」、分子研 ² 、東大院総合 ³) 〇持田智行 ¹² 、桑原大介 ² 、宮島清一 ² 、菅原 正 ³	1
P112	アルカリ-水素-C ₆₀ 三元系化合物の NMR	· · ·391
	(分子研)〇緒方啓典、宮島清一、今枝健一、井口洋夫	
P113	Si(OEt)₄-RSi(OEt)₃系から得られる有機修飾セラミックスの構造に与える官能基Rの影響	• • • 395
	(早大理工 '、物質研 ²) 菅原義之 '、中島 寛 '、〇林 繁信 ²、黒田一幸 '	
P114	絹フィブロイン側鎖の ²H ラベリングと固体 ²H NMR によるダイナミクス解析	• • • 398
	(農工大工 '、北大工 ²) 〇大川陽平 '、出村 誡 '、朝倉哲郎 '、平沖敏文 ²、堤 耀広 ²	
P115	NMR 法を用いたジェランの2重螺旋構造のダイナミックスに関する研究	• • • 400
	(東水大 '、東工大工 ²)〇松川真吾 '、渡部徳子 '、安藤 勲 ²	
P116	固体高分解能 ¹ F NMR による電子線照射 PTFE の構造解析	• • • 403
	(農水省生物研 ¹ 、日本電子応研 ² 、東海大工 ³ 、原研高崎 ⁴)○加藤悦子 ¹ 、杉沢寿志 ² 、山崎	俊正 '、
	大島明博3、田畑米穂3、瀬口忠男4	
P117	¹²⁹ Xe-, ² H-NMR によるポリカーボネートのダイナミクスの研究	• • • 407
	(阪大院理 '、帝人構造解析センター²、神戸薬科大 ³、物質研 ⁴) ○永阪文惣 ¹²、中山尋量 ¹3、	
	上田貴洋4、江口太郎1、中村亘男1	
P118	二次元 SASS 法および二次元 MAT 法によるフェノキシ樹脂のガラス状態における分子運動解	所・・・410
	(京大化研)〇田井利弘、梶 弘典、堀井文敬	
P119	高分子溶液に関する凍結状態 CP/MAS ¹³ CNMR 解析-水素結合およびコンホメーションの解析	• • • 412
	(京大化研)〇増田憲二、梶 弘典、堀井文敬	
【固体化	学における NMR】	
P120	ニトロアニリン類の''C CP/MASNMRスペクトルにおける''Nの影響	· · ·415
	(物質研)〇林 繁信	
P121	ジアミド配位子(ppda)を有する金属錯体の固体 NMR 法によるダイナミックス研究	· · ·417
	(神奈川大工¹、愛媛大理²) ○高山俊夫¹、田村将銘²、梶川裕治²、東 長尾²	
P122	Ag,Cu,l のイオン伝導相および超イオン伝導相における Cu 核の固体 NMR	· · ·420
	(金沢大理 '、東工大工 ²)〇木村潤子 '、水野元博 '、遠藤一央 '、須原正彦 '、黒木重樹 ²	
P123	固体 ¹⁹ F-MAS-NMR を用いた含フッ素芳香族化合物の解析	· · ·424
	(東工大工 '、日本電子 ²)〇中村邦彦 '、安藤慎治 '、安藤 勲 '、杉沢寿志 ²	
P124	固体NMRの光反応過程の研究への応用	· · ·427
	(京大理)〇中村新治、竹腰清乃理、寺尾武彦	
P125	Ag-Y ゼオライトにおけるプロトンの動的挙動と触媒作用	· · ·431
	(東工大工 '、日本電子 ²、ジャパンエナジー³)○馬場俊秀 '、小松法仁 '、森川有紀 '、小野嘉	話た '、
	杉沢寿志 ² 、高橋俊朗 ³	

【付録】

著者索引 キーワード索引 参加者名簿

1L1 750 MHz 高圧 NMR による蛋白質構造の研究

神戸大自然科学¹、Univ. Regensburg²,神戸大理³

○赤坂一之¹、李 華¹、P. Dubovskii¹、手塚智子¹、井上匡子¹、鎌足雄司¹、 黄地祥子¹、H.R. Kalbitzer²、山田博昭³

High pressure NMR study of protein structure at 750 Mhz

K. Akasaka, H. Li, P. Dubovskii, T. Tezuka, K. Inoue, Y. Kamatari, S. Ohji, H.-R. Kalbitzer, and H. Yamada

The Graduate School of Science and Technology, Kobe University

Although our atomic-scale knowledge on static (or average) three-dimensional structures of proteins has increased dramatically over the last decade, our understanding of the flexibility and structural dynamics within folded proteins has not reached a comparable level of detail. In this regard, some pioneering works have been made using sound velocity measurements which have established relatively large compressibility of proteins and that they are correlated with internal cavities and their fluctuations (Gekko & Hasegawa, 1978;1986). However, microscopic origins of the compressibility have seldom been shown explicitly by experiments. We introduce here a generally applicable technique for clarifying the nature of microscopic volume fluctuation, and hence structural fluctuation, in a protein molecule in solution, i.e., an on-line high resolution-high pressure NMR spectroscopy operating at an extremely high magnetic field. Using this technique, we demonstrate that the hydrophobic core and hydrogen bonding are the two preferred regions of compression and structural fluctuation in proteins.

<u>1。高圧NMR、二つの方法</u>

高圧 NMR には、歴史的に二つの方法がある。一つは、高圧検出器型、すなわち高圧容器の中に検出器 (RF coil) を容れる方法(Jonas, ref.1)、もう一つは高圧 セル型、すなわち検出器(RF coil) の中に高圧容器(試料管)を容れる方法(Yamada, ref.2)である。

前者は高圧(4-900MPa)に耐え、試料の量も多いが、分解能に劣る。後者は

現状では 2-300Mpa) に止まっており、試料量に制限があるが、分解能に優れ、 市販装置のもつすべてのパルス系列を使用できる。

蛋白質への応用では、前者は圧力変性の研究に適しており、後者は後述する 天然(N)構造内での構造変化の研究に適している。また後者は分光器を選ばな いので、われわれはこれに、超高磁場 NMR 分光器(750 Mhz)を利用すること に成功した(Fig. 1)(ref.3)。これにより蛋白質の天然(N)構造内での、加圧に よる構造変化を蛋白質内のすべての原子サイトで検出することが初めて可能に なった。

2。超高磁場高圧 NMR の蛋白質への応用

(1) 蛋白質の特徴の一つは、天然(N)構造と変性(D)構造があることで、 N構造が活性をもっている。一般には、溶液中では N-D 間に平衡が成り立って いる。高圧 NMR の可能性の一つは、この平衡を支配する熱力学因子を明かにす ることにある(ref.4)。

(2)高圧 NMR の可能性のもう一つは、N 構造内での構造変化を検出すること である。森島らはシフト変化の大きな常磁性系に対して、このアプローチを最 初に行ったパイオニアである(ref.5)が、観測できる構造変化は蛋白質分子の一部 に限られていた。超高磁場 NMR に新しい高圧システムを組み込むことによって、 われわれはこれを蛋白質分子の全体に拡張することに成功した。

実際に、超高磁場高圧 NMR をいくつかの蛋白質の天然構造に適用し、その二 次元 NMR スペクトル上での圧力シフトの解析を行った。その結果、ほとんどの NMR 信号は圧力に対して直線的に、且つ可逆的にシフトした。この解析から、 蛋白質の圧力感受性部位として、二つの領域が見つかった。その一つは蛋白質 内部の疎水コア領域であり(ref.6)、もう一つは主鎖アミドの水素結合である。後 者は、蛋白質の二次構造領域だけでなく、溶媒の水と相互作用する NH を含む (ref.7)。

3。超高磁場高圧 NMR が開く新しい世界

結局、超高磁場高圧 NMR による N 構造内での構造変化の研究は、次の二つの目的に適っている。

(1) 生物の高い圧力感受性の分子機構

これを知るには、加圧下で機能性生体高分子(ここでは蛋白質)の平均構造

が、実際にどのように変化するのかをミクロレベルで明かにしなければならな い。このために超高磁場高圧 NMR は唯一の方法である。このために、化学シフ トを指標とする定性的構造解析の他、スピン結合定数、NOE の定量解析に基づ く、立体構造解析にも期待がもたれる。また、平均構造だけでなく、水素交換 反応やスピン緩和などのダイナミックスの圧力依存性も、高圧 NMR の対象であ る。

(2) 常圧での蛋白質構造のゆらぎ

蛋白質の立体構造は常圧でも、常に体積変化を伴うゆらぎをもっている (ref.8)。ここで、マクロな体積ゆらぎ((δ∇)²)と平衡加圧下での蛋白質のマ クロな体積変化 (ΔV) との間には、(圧力 P が余り高くない範囲で)次の関係 が成り立つ。

$\Delta V = -(\overline{\delta V})^2 P/kT$

すなわち、加圧下での蛋白質の圧縮は、常圧で起こる構造ゆらぎ(の2乗平均) に対応している。この関係をミクロなレベルでみると、加圧下でのミクロな構 造変化は、常圧での蛋白質のミクロな構造ゆらぎをあらわす、ということにな る。すなわち、比較的低い圧力(1-2000気圧)で高分解能高圧 NMR 実験を行う ことにより、蛋白質のミクロな構造揺らぎを調べるための、新らしい実験法と なり得る。

謝辞 本高圧 NMR 装置は文部省科学研究費補助金により開発された。

REFERENCES

1. Jonas, J., and Jonas, A. (1994) Annu. Rev. Biophys. Biomol. Struct. 23, 287-318.

2. Yamada, H. (1974) Rev. Sci. Instrum. 45, 640-642.

3. Yamada, H., Nishikawa, K., Sugiura, M., and Akasaka, K. (1997) International Conference on High Pressure Science and Technology, Abstracts

4. Yamaguchi, T., Yamada, H., and Akasaka, K. (1995) J. Mol. Biol. 250, 689-694.

5. Morishima, I. (1987) in *Current Perspectives of High Pressure Biology*, Academic Press, 315-333.

6. Akasaka, K. Tezuka, T., and Yamada, H. (1997) J. Mol. Biol. 272, 000-000.

7. Li, H., Yamada, H., and Akasaka, K. (1997) this conference.

8. Gekko, K., and Hasegawa, Y. (1979) J. Phys. Chem. 83, 2706-2714; (1986) Biochemistry 25, 6563-6571.

Fig. 1. The high resolution-high pressure NMR technique employed here is a modification of the on-line high pressure glass tube method originally reported by Yamada. The protein solution is contained in a quartz tube (inner diameter 1 mm, outer diameter 3 mm, protected by a Teflon jacket), which is separated from the pressure mediator (kerosene) by a frictionless piston (Teflon) in a separator cylinder (BeCu). The pressure can be regulated at will between 1 and 2000 bar (measured with a Heise Bourdon gauge) with a hand-pump remotely located from the 17.6 Tesla magnet (Japan Magnet Technology), and is transmitted through a six meter-long stainless steel tube containing kerosene to the sample solution in the NMR probe on a Bruker DMX-750 spectrometer operating at a proton frequency of 750.13MHz.



Pulsed Field Gradient NMR Studies of Protein Aggregation

William S. Price, Fumihiko Tsuchiya and Yoji Arata

Water Research Institute Sengen 2-1-6 Tsukuba, Ibaraki 305 Japan

Two important differences between the crystallization of small molecules and of proteins are the higher supersaturation ratios needed for protein crystallization and the phenomenon of protein aggregation. Apart from understanding crystallization, protein aggregation is an extremely important process in the food industry and in biochemistry. However, despite its fundamental importance, protein aggregation is poorly understood. Since higher oligomers necessarily have a higher molecular weight and a correspondingly larger hydrodynamic volumes and lower diffusion coefficients, translational diffusion measurements are likely to be a promising means for studying diffusion. Thus the translational diffusion coefficient obtained should reflect both the size, which includes the degree of hydration, and the shape of the diffusing species.

Importantly and in contrast to the normal NMR observables of chemical shift and relaxation time, the diffusion coefficient of a molecule provides an NMR accessible label of the whole molecule (with the exception of exchanging nuclei). Recently we have been using pulsed field gradient (PFG) NMR to non-invasively measure diffusion in aggregating protein systems such as lysozyme and the calcium binding protein, parvalbumin. In contradistinction to traditional methods such as ultracentrifugation or light scattering, it allows quick measurements at realistic concentrations and is insensitive to the presence of dust. The method measures motion in a macroscopic sense (i.e., motion that occurs on a time scale of ms to s). A simple sequence suitable for measuring diffusion is shown in Figure 1. For the case of a single freely diffusing species, the echo signal attenuation, E, can be related to the experimental variables and the diffusion coefficient, D, by the following equation,

$$E = \frac{S}{S_{r=0}} = \exp(-\gamma^2 g^2 D \delta^2 (\Delta - \delta/3))$$
(1)

where S is the echo signal, $S_{g=0}$ is the echo signal acquired with g=0, γ is the magnetogyric ratio, g is the gradient strength, δ is the duration of the gradient pulse and Δ is the separation between the gradient pulses. The normalization against $S_{g=0}$ has the effect of removing the relaxation weighting. However, if the diffusing species exists in n different aggregation states (i.e., monomer, dimer...n-mer) then the observed echo intensity would be given by

Keywords: Aggregation, Diffusion, Gradient, Protein

$$S(g) = \sum_{n} M_{0,n} \exp\left(-2\tau/T_{2,n}\right) \exp\left(-\gamma^2 g^2 D_n \delta^2 \left(\Delta - \frac{\delta}{3}\right)\right)$$
(2)

where the subscript *n* refers to the aggregation state of the contributing species and M_0 denotes the equilibrium magnetization. If the relaxation time difference can be neglected then the data can be normalized as in Eq.(1). The situation can be further simplified if a particular type of diffusion coefficient distribution can be assumed. If there is a difference in the transverse relaxation times between the different oligomeric species, diffusion measurements can be performed with different values of τ while keeping Δ constant to probe the different contributions.



Fig. 1. The initial $\pi/2$ rf pulse rotates the magnetization into the x-y plane. This magnetization is then dephased by the first gradient pulse of magnitude g (oriented in the z-direction) and duration δ . At a time Δ later a second gradient pulse of equal magnitude is applied. The effects of the second gradient pulse exactly counteract the dephasing effects of the first gradient pulse providing that the spins have not moved in the period between the two gradient pulses (N.B. the π rf pulse has the effect of reversing the sign of the first gradient pulse). However, if the spins have moved in the direction of the gradient in the period Δ , the two gradient pulses do not cancel and a phase shift results. However, since the sample contains an ensemble of nuclei with different starting and finishing positions with respect to the time of the gradient pulses, the observed effect is an attenuated echo signal.

Recently we have been studying aggregation properties in two model protein systems: (i) the calcium binding protein carp parvalbumin PI 3.95 (MW 12000) in the presence and absence of calcium and (ii) lysozyme (MW 14320) under various experimental conditions (i.e., pH, temperature, salt and protein concentrations). For example, some translational diffusion data obtained for parvalbumin is given in Fig. 2. The simplest explanation consistent with the change in diffusion coefficient is that the parvalbumin molecules form dimers upon the removal of Ca^{2+} .



Fig. 2. A plot of $\ln(E)$ versus $\gamma^2 g^2 \delta^2 \left(\Delta - \frac{\delta}{3} \right)$ for parvalbumin (1 mM; pH 6.5) in the presence (**II**) and absence of calcium (**II**) at 298 K. The experimental parameters used were $\delta = 3$ ms and $\Delta = 90$ ms with g ranging between 0 to 0.55 T m⁻¹. Specifically, the data is for the non-exchangeable aliphatic resonances in the region 0.5 to 1 ppm. The solid lines are the results of linear regression onto each data set. The diffusion coefficients of the calcium bound and free protein are 1.4×10^{-10} m²s⁻¹ and 1.1×10^{-10} m²s⁻¹, respectively.

References

- Price, W.S. "Gradient NMR" In Annual Reports on NMR Spectroscopy; Webb, G. A. Ed.; Academic Press: London, 1995, 32, 51-142.
- 2. Price, W.S., Nara, M., and Arata, Y. A Pulsed Field Gradient NMR Study of the Aggregation and Hydration of Parvalbumin. *Biophys. Chem.* 1997, **65**, 179-187.
- 3. Price, W.S. Pulsed Field Gradient NMR as a Tool for Studying Translational Diffusion, Part 1. Basic Theory. *Concepts Magn. Reson.* 1997. (In Press).
- Price, W.S. "Probing Molecular Dynamics in Biochemical and Chemical Systems Using Pulsed Field Gradient NMR Diffusion Measurements." In: *Recent Advances in Analytical Techniques*, Atta-Ur-Rahman, Ed.; Gordon and Breach: Amsterdam, 1998. (In Press).

1L3 オフレゾナンス照射下における¹⁵N核の緩和一 βラクトグロブリンへの応用

> (¹岐阜大医、²大阪大理、³コーネル大) 〇桑田一夫¹、星野大²、後藤祐児²、C.A.Batt³、恵良聖一¹

¹⁵N Relaxation Time Measurement on β-Lactoglobulin under the Off-Resonance Irradiation Field

Kazuo Kuwata¹, Masaru Hoshino², Yuji Goto², Carl. A. Batt³, Seiichi Era¹

¹Dept. of Physiology, School of Medicine, Gifu University, Gifu 500, ²Dept. of Biology, Graduate School of Science, Osaka University, Toyonaka, Osaka 560, Japan, ³Dept. of Food Science, Cornell University, Ithaca, NY 14853, USA

To characterize the dynamics as well as the secondary and three dimensional structure of β -lactoglobulin, we prepared the recombinant beta-lactoglobulin using Pichia-Pastoris expression system. Almost 90% of backbone NH residues were assigned using 3D HNCACB and CBCACONH. Also we calculated the order parameter of Lipari-Szabo spectral density function using T1, T2 and NOE measurements. To further characterize the dynamics of β -lactoglobulin, we measured the relaxation times of backbone nitrogen spins under the various off-resonance irradiation field.

βラクトグロブリン、オフレゾナンス照射、立体構造、ダイナミクス くわたかずお、ほしのまさる、ごとうゆうじ、Carl A. Batt、えらせいいち β -lactoglobulin is a predominantly β -sheet protein, although it has a markedly high intrinsic preference for α -helical structure. Refolding kinetics study of β -lactoglobulin shows that a partly α -helical intermediate accumulates transiently before formation of the native β -sheets. Also secondary structure predictions indicates that β -lactoglobulin has a high α -helical preference. To explain the discrepancy between the high intrinsic preference for α -helix and the actual formation of native β sheets, we proposed a jack-in-the-box model, which is very simple, as shown in Fig. 1. Folding intermediate has high α -helical content because local interaction is considered to be dominant. However, in the native state, non-local interaction is essential to achieve free energy minimum condition. Therefore in a intermediate state or in a partially denatured state, jack-in-the-box opens and it closes in native state.

To characterize the dynamics and the structure of β -lactoglobulin in various solvent conditions, we prepared the recombinant β -lactoglobulin using Pichia-Pastoris expression system. Conformational changes in various Gdn-HCl concentration detected by the ellipticity at 218 nm were almost identical. Phase sensitive COSY spectra indicated that amide chemical shifts were almost close except for several residues at N-terminal region, as shown in Fig. 2.

Almost 90% of backbone NH residues were assigned using 3D HNCACB and CBCACONH. Also we calculated the order parameter of Lipari-Szabo spectral density function using T_1 , T_2 and NOE measurements. To further characterize the dynamics of β -lactoglobulin, we measured the relaxation times of backbone nitrogen spins under the various off-resonance irradiation field.

Fig. 3 shows the trajectory under the irradiation by an adiabatically designed pulse for off-resonance spin-lock. Using this off-resonance spin-lock pulse, we can control the tilt angle, β and effective rotational frequency, ω_e , maintaining the inphase characteristics. Also, by a nonlinear optimization of the pulse shape, we may design more sophisticated trajectories, which might modulate the relaxation process. This adiabatic off-resonance pulse were incorporated into ¹⁵N T_{1p}^{off} measurements or HSQC-O-ROESY-HSQC, that is, ¹⁵N, ¹⁵N, ¹H Off-ROESY. Using the former method, we may obtain the slow motion of ~ msec, because ω_e in this case is around several hundred Hz, whereas using the latter methods, we may obtain the slow motion of ~ μ sec, because ω_e is several kHz to 10 kHz. Furthermore, in our recent paper on the complete relaxation matrix analysis of off-resonance ROESY

on DNA, we incorporated two aspects of non-classical effects which may occur under the off-resonance irradiation field and may be more appropriately described using QED, that is, dressed state representation of zero-quantum transition and the geometrical phase.







Fig. 2 Phase sensitive COSY spectra of β -lactoglobulin of bovine and P.pastoris at pH 2.0, 60 °C.



Fig. 3 Simulated trajectories under some adiabetically designed off-resonance spin-lock pulses.

1L4

蛋白質χ1 角高精度解析のためのNMR手法開発 (都立大・理[#]、東海大・開発工^{\$}) 〇楯 真一[#]、寺内 勉[#]、大場 真^{\$}、 松井 裕[#]、西山幸三郎^{\$}、甲斐荘正恒[#]

A novel NMR approach for the quantitative elucidation of χ1 rotamer states in a protein based on the precise measurement of homo- and hetero-nuclear spin coupings

<u>Shin-ichi Tate</u>^{#,} Tsutomu Terauchi[#], Makoto Ohba^{\$}, Yutaka, Matsui[#], Kouzaburo Nishiyama^{\$}, and Masatsune Kainosho[#]

Department of Chemistry, Faculty of Science, Tokyo Metropolitan University and Department of Engineering, Tokai University

Abstract : We devised a novel experimental approach for quantitatively measuring homo- and heteronuclear three-bond spin coupling constants determing the $\chi 1$ dihedral angles of amino acids in a protein. In the quantitative spin coupling measurement in AMX spin system found in aromatic amino acids, the methylene group is nuisance. The spatially neighboring passive β -proton spin can cause rapid spin flip of the actively coupled target β -proton through the large dipole interaction, resulting in the systematic underestimation of the coupling constants. The large two-bond spin coupling among two methylene protons also may restrict the application of the some sorts of NMR techniques in quantitative spin coupling measurement. In our approach, stereoselective deuteration at C β site and also site specific ¹³C/¹⁵N enrichment were applied to the target amino acid, currently phenylalanine, to make the ideal situation for the quantitative measurement of the spin coupling constants. Using the protein labeled with this specially synthesized phenylalanine, we measured ³JNH β , ³J C=O, H β and ³J H α ,H β in highly quantitative way. Based on these spin coupling constants, $\chi 1$ probability distribution function was derived for each Phe residue in this protein using various motional models with evaluation on the basis of $\chi 2$ statistics and significance estimates.

Introduction : Protein structure dynamics is one of the central interests in the NMR study of proteins. Spin relaxation analysis is now commonly applied approach for characterizing the dynamical aspects of protein structure. From the spin relaxation analysis, however, we can not obtain the dynamical parameters directly relating to the structure itself; the generalized order parameter can not tell us the actual motional amplitude of the ¹⁵N-¹H vector motion without supporting visualization from molecular dynamics simulation. As an alternative way to see the structure dynamics is the dihedral angle analysis based on the three-bond spin coupling constants. Vicinal spin coupling constants have found widespread use in the conformational analysis of amino acids in a protein. For proteins, especially medium size proteins greater than 10kDa, the use of coupling constants has so far been limited to a qualitative dihedral angle evaluation (1-3). The limitation was mainly due to difficulties in the precise determination of coupling constants owing to the larger line widths and to the overlap of resonances. After introducing isotope-labeling, a variety of heteronuclear NMR techniques have been published to overcome these problems (4-7). Some

Keywords: 安定同位体、蛋白質構造、スピン結合定数、χ1角

たて しんいち、てらうちつとむ、おおばまこと、まついゆたか、にしやまこうざぶろう、 かいのしょうまさつね groups have tried a quantitative evaluation of torsion angle dynamics based on these heteronuclear base NMR experiments (8,9). These analyses gave successful results about the conformational analysis based on the precise spin couplings, but they were not completely free from any errors in spin coupling measurement. In considering the spin coupling between H α and H β in AMX spin systems found in aromatic amino acids side chain, the apparent spin coupling constant of JH α -H β ^{proS} is reduced by the rapid spin flip of H β ^{proS} caused by the dipole interaction with the spatially neighboring H β ^{proR}. This phenomenon is apparent in any type of NMR experiment for spin coupling measurement (10). And this systematic errors are difficult to be corrected without knowing the exact local motions during the whole course of NMR pulse train of almost 100 ms duration. Thus, the χ 1 torsion angle analysis of aromatics based still remains to be refined in respect to this spin flip problem.

Our approach to overcome this problem was on the usage of stereoselective deuteration at C β site of aromatic amino acids. In the present study, we applied this labeling to phenylalanine. In this phenylalanine, each methylene proton can behave like an isolated methine proton of which spin state can not be severely perturbed by the spatially neighboring proton any more. In this ideally labeled amino acids, quite quantitative spin coupling measurement can be applied to obtain the precise three-bond spin couplings, ³JNH β , ³J C=O, H β and ³J H α ,H β . These obtained ³J data were analyzed with respect to different motional models for the conformational dynamics of the side chain based on χ 2 statistics and significance estimates.

Experiments:

Details of the sample preparation will be published anywhere soon (11). Here, we will focus on the NMR part of the experiments. In the present study, we used SMPI labeled with specially labeled Phe described above. SMPI is kind of metalloproteinase inhibitor of 11kDa. whose solution structure was recently determined by our own group (12). This protein has three Phe residues. All of the stereospecific assuagement were established in combined use of HNHB and HN(CO)HB experiments. This stereospecific assignment is confirmed by the ¹H-¹³C correlation spectrum of SMPI labeled with this deuterated phnylalanine.

JH α , H β spin coupling analysis : For the H α -H β homonuclear spin coupling analysis, we used Jmolulation spectroscopy, because in the present case, each H β proton is effectively coupled to only H α proton in the same residues; the remaining methylene components are eliminated by applying the refocus delay in the HSQC part. The applies pulse scheme is shown in Figure 1a. The obtained peak modultion with fitted function curve is shown in Figure 3. As shown in Figure 2, the J coupling extraction was clearly done with the model function of C cos(2π JhahbCT)exp(-2CT/T2app) where C and T2app are the amplitude factor and the apparent transverse relaxation time of H β spin during constant time duration, 2CT, respectively.

JN,Hb and JC=O,Hb spin coupling analysis : These two heteronuclear spin couplings were obtained with spin echo difference spectroscopy. The pulse scheme used for JN,H β analysis is shown in Figure 1b. During long constant time duration to generate the intensity modulation based on the target JN,H β , the passive contribution from the large JH α ,H β will attenuate the obtained cross peaks on the 2D spectrum, reducing the precision in the obtained spin couplings. Thus in the mid of this modulation course, selective refocusing of H β spins had to be applied.

Conformational analysis of $\chi 1$ angles with dihedral-angle probability distribution models : In the present analysis, we applied four types of motional models to describe the $\chi 1$ angle probability distribution; 1) Rigid conformation model where $\chi 1$ has single torsion value without angle fluctuation. 2) Gaussian angle distribution model where $\chi 1$ angles has one specific angle with some width of angle fluctuation. 3) Bistable site jump model where two $\chi 1$ rotamer states exist with different population. 4) Staggered site jump model where c1 angle state is described by the differently populated three staggered conformations (60°, -180°, -60°). The angle probability distribution and statistical test to estimate the significance of the

motional model were calculated with our own least square fitting program using optimized Levenberg – Marquardt algorithm.

Results and Discussion: Table 1 shows you the obtained spin coupling constants for all Phe residues in SMPI at 37°C. In Table 2, an example result of the angle probability distribution for F52 in SMPI. As indicated with highest statistical quality factor, the appropriate motional insight into F52 was represented with the Gaussian angle distribution model. The other two phnylalanies were also properly described with Gaussian angle distribution model. The result of the angle probability distribution is shown in Table 3. In the presentation, we will show you the details in the analysis and also discuss the significance of the obtained amplitude of the angle fluctuation in $\chi 1$ torsions in relation to the observed $\chi 1$ angle distribution found in some high resolution crystal structures of proteins.



-14 -

residue	9	³ Jαβ	³JNβ	³JC'β	staggered rotamer	
F46	Ηβ2	6.0 ± 0.2	-3.5 ± 0.2	2.7 ± 0.1	+60°	_
	нβз	6.7 ± 0.2	-2.4 ± 0.1	6.6 ± 0.02		
F52	Ηβ2	5.0 ± 0.5	-3.3 ± 0.8	2.5 ± 0.8	+60°	
	НβЗ	5.7 ± 0.4	-2.0 ± 0.5	8.5 ± 0.1		
F67	Нβ2	6.9 ± 0.2	-1.6 ± 0.1	7.8 ± 0.1	+180°	
	нβз	9.8 ± 0.3	-2.7 ± 0.1	2.4 ± 0.1		

Table 1 : Summary of the measured spin coupling constants of Phe residues in SMPI (37°C)

Table 2 : Results of the $\chi 1$ torsion angle analyses with different motion models.

F52	χ1 angle	rmsd	Q [%]	
Rigid rotamer model	-120.0°	1.27	67.8	
Staggered-rotamer model	χ1(60°) 83.3% χ1(180°) 13.9% χ1(-60°) 2.8%	0.78	89.9	
Bistable jump model	χ1a 45.1° (75.5%) χ1b 104.3° (24.5%)	0.72	77.9	
	χ1a 61.0° (77.1%) χ1b 0.0° (53.5%)	0.71	80.0	
Gaussian distribution model	53.3 ± 25.1°	0.72	93.9	

Table 3 : Statistically adopted conformational states of Phe residues in SMPI (37°C)

Residue	motion model	χ1 angle
F46	Gaussian model	65.9 ± 46.6°
F52	Gaussian model	$53.3 \pm 25.1^{\circ}$
F67	Gaussian model	159.1 ± 31.0°

References :

- 1. Nagayama, K., and Wüthrich, K. (1983) Eur. J.Biochem. 115, 653-657.
- 2. Hybers, S.G., Märki, W., and Wagner, G. (1987) Eur. J.Biochem. 164,625-635.
- 3. Smith, L.J., Sutcliffe, M.J., Redfield, C., and Dobson, C.M. (1991) Biochemistry 30,986-996.
- 4. Montelione, G.T., Winkler, M.E., Rauenbühler, P., and Wagner, G. (1989) J.Magn.Reson. 82, 198-204.
- 5. Wagner, G., Schmieder, P., and Thanabal, V. (1991) J.Magn.Reson. 93, 436-440.
- 6. Griesinger, C., and Eggenberger, U. (1992) J. Magn. Reson. 97, 426-434.
- 7. Bax, A., Vuister, G.W., Grzesiek, S. Delaglio, F., Wang, A.C., Tschudin, R., and Zhu, G. (1994) Methods in Enzymol. 239, 79-105.
- 8. Schmidt, J.M. (1997) J.Magn.Reson. 124, 310-322.
- 9. Karimi-Nejad, Y., S, Schmidt, J.M., Rüterjans, H., Schwalbe, H., and Griesinger, C. (1994) Biochemistry, 33, 5481-5491.
- 10. Harbison, G. (1993) J.Am.Chem.Soc. 115, 3026-3027.
- 11, Tate, S., Terauchi, T., Ohba, M., Nishiyama, K., and Kainosho, M. in preparation.
- 12. Tate, S., Ayako, O., Sailaja, S.S., Hiraga, K., Swindells, M.B., Oda, K., and Kainosho, M., submitted.

1L5 両親媒性生理活性ペプチドにより誘起される リン脂質二重膜の磁場配向

(¹姫路工大理、²京大院理) 〇内藤 晶¹、岡本真名武¹、 水野 敬²、永尾 隆¹、新藤由利子¹、辻 暁¹、斉藤 肇¹

Magnetic ordering of lipid bilayer induced by biologically active amphipathic peptides

Akira Naito¹, Manabu Okamoto¹, Takashi Mizuno², Takashi Nagao¹, Yuriko Shindo¹, Satoru Tuzi¹ and Hazime Saito¹

¹Department of Life Science, Himeji Institute of Technology ²Department of Chemistry, Graduate School of Science, Kyoto University

Magnetic ordering of dimyristoylphosphatidylcholin (DMPC) bilayer incorporated with either melittin or dynorphin at a peptide to lipid molar ratio of 1:10 above the transition temperature between the liquid crystalline and gel state (Tm) is described. It is found that bilayer surface is oriented parallel to the static magnetic field in the magnetically ordered lipid bilayer. This oriented lipid bilayer allows to determine the orientation of peptides interacting with the lipid. It is, indeed, demonstrated that the helix rod of melittin is aligned parallel to both magnetic field and surface of bilayer.

【はじめに】 生理活性両親媒性ペプチドは脂質二重膜と強い相互作用を示し、電位依存性イオン チャネル機能に加えて、膜分断や膜融合を起こす性質がよく知られている。この強い膜との相互作 用を分子論的に理解することは、このようなペプチドの膜中での生理活性機能を理解する上で重要 である。ハチ毒中の主成分ペプチドであるメリチンとオピオイド к-受容体と強い親和性を示す内 因性オピオイドペプチドであるダイノルフィンは、いずれも膜との相互作用によってヘリックス構 造をとることが NMR を含む多くの分光学的手法によって示唆されている¹⁻³。しかし、これらの ペプチドの膜中での配向についてはまだ完全には解決できていない⁴⁰。我々はこれらのペプチドが 膜と相互作用を持つことによって、リン脂質二重膜面が磁場に平行に配向することを³¹PNMR 分 光法によって観測した。このような磁場に配向した膜を用いることによって、先に指摘した二重膜 中のペプチドの配向に関する情報を得ることが期待できる。このような観点から、我々は両親媒性 ペプチドによって誘起される新しいタイプの磁場配向膜の性質を明らかにする研究に着手した。

生理活性ペプチド、リン脂質二重膜、磁場配向、膜分断、膜融合

ないとう あきら、おかもと まなぶ、みずの たかし、ながお たかし、しんどう ゆりこ、つ じ さとる、さいとう はじめ

【実験】 26 量体ペプチドメリチン (Gly-Ile-Gly-Ala-Val-Leu-Lys-Val-Leu-Thr-Thr-Gly-Leu-Pro-Ala-Leu-Ile-Ser-Trp-Ile-Lys-Arg-Lys-Arg-Gln-Gln-NH」および 17 量体ペプチドダイノ ルフィン (Tyr-Gly-Gly-Phe-Leu-Arg-Arg-Ile-Arg-Pro-Lys-Leu-Lys-Trp-Asp-Asn-Gln-OH)はABI 社製431Aペプ チド合成機を用いて固相法で合成した。粗 製ペプチドはさらに逆相 HPLC により精 製した。精製ペプチドはメタノールにペプ チドとDMPCを1:10のモル比で溶かし、 完全に溶媒を除去した後、純水で水和した。 こうして調整したリン脂質二重膜は凍結 融解を5回繰り返した後40℃に保ち12時 間程度熟成した。水和試料はジルコニア製 試料管に詰め、接着剤で密封した状態で ³¹P および ¹³C NMR スペクトルの測定を おこなった。

【結果と考察】 図1に水和ダイノルフ ィン-DMPC 試料の光散乱強度測定の結 果を示す。図1に示すように二重膜の大き さは液晶-ゲル転移点(Tm)付近で大きく 可逆的に変化することが分かった。しかし ながら、水和 DMPC 膜にダイノルフィン を加えるだけでは、光散乱強度の変化は起 こらなかった。水和メリチン-DMPC 試料 においても大きさの変化はダイノルフィ ン-DMPC系程大きくないものの、やはり Tm の付近で可逆的に変化した。メリチン がこのように膜を分断したり、融合する性 質のあることは既に知られているが^ゆ、ダ イノルフィンが同様の性質を示すことは 今回初めて明らかになった。図2に水和ダ イノルフィン-DMPC系の³¹P NMR スペ クトルの温度変化を示す。 MAS 条件下で 測定した場合、34℃以上の温度では異方



Fig. 1 Plot of light scattered intensity at 480 nm against temperature for DMPC dispersions in the presence of dynorphin. ○: Peptide is added before hydration. ●: Peptide id added after hydration.



Fig. 2 Temperature variation of ³¹P NMR spectra of DMPC dispersion in the presence of dynorphin. The chemical shift values are referenced to the ³¹P NMR signal of a concentrated H_3PO_4 .

性を示すサイドバンドパターンが現 れたが、30℃以下ではサイドバンド は消失した。この結果は、二重膜が ダイノルフィンによってTm 以下で は分断され、異方性のない信号を示 したのに対し、Tm 以上では融合を 記こし異方性が現れる程度の大きさ に成長していることを示している。 次に、試料を静止した状態で³¹P NMRスペクトルを観測したところ、 異方性を示す温度においても-12 ppmに1本の先鋭な信号が現れた。 Tmより温度を下げると、0 ppm付 近に新たな信号が現れ、温度の低下 と共にこの信号にすべて置き換わっ た。この結果はTm 以上の温度にお いて脂質二重膜は磁場に配向してい ると解釈できる。図3に示すように 同様の³¹PNMRスペクトル変化がメ リチン-DMPC 系においても観測さ れた。メリチン-DMPC 系では温度



Fig. 3 Temperature variation of ³¹P NMR spectra of DMPC dispersion in the presence of melittin.

を下げる過程で膜分断は生じるが、磁場に配向する性質はあまり顕著に現れなかった。一方、低温 から温度を上昇させていく過程ではダイノルフィン-DMPC系と同様磁場配向を示す先鋭な信号が -12 ppm に現れた。このように配向の挙動は少し異なるものの、ダイノルフィンとメリチンは共 に脂質二重膜を配向させる性質のあることが明らかになった。メリチンが脂質二重膜を配向させる 性質を用いて、メリチン自身が二重膜中でどの様な配向をしているかを考察するため、[1-¹³C]Gly³,[3-¹³C]Ala¹⁵メリチンを合成し、膜中メリチンの¹³CNMRスペクトルを観測した(図4)。 この結果、配向二重膜中でGly^{3 13}C=Oは等方化学シフト値(173 ppm)から6 ppm低磁場(179 ppm) に信号が現れた。この信号の位置は¹³C=O化学シフトテンソルの δ_{22} 値と一致しており、Gly^{3 13}C=O が磁場に平行に配向していることを示唆している。C=Oは α -ヘリックス軸の方向を向いているこ とを考慮すると、メリチンのヘリックスは磁場に平行に向いていると考えられる。一方、³¹PNMR において、配向した二重膜では³¹P化学シフトテンソルの δ Lの位置に信号がシフトする事から、 二重膜面が磁場に平行に配向していることが分かった。したがって、メリチンは二重膜の表面に平 行に吸着した状態でかつ磁場に平行に配向していることが明らかになった。

【まとめ】 リン脂質は負の磁気異方性を持っていることから、液晶相で秩序をもった二重膜の集 合体ではアシル鎖を磁場に垂直にして配向することが可能である。実際、リン脂質に界面活性剤を 混合して作成した二重膜の円盤 (bicelle)では二重膜が同様な方向で配向する報告がなされている。

メリチンにおいても Tm 以下の温度では膜 分断の結果脂質二重膜ががメリチンヘリッ クスに囲まれた円盤の形成が示唆されてい る。しかしながら、配向を示す状態は円盤 が融合してより大きな二重膜の集合体にな った状態であるので、円盤が形成される状態 とは異なっている可能性も考えられる。一方、 α-ヘリックスは正の磁気異方性を示すので 磁場に平行に配向する方が安定である。実際、 ヘリックスの集合が磁場に配向する例が報 告されている⁶⁾。メリチン-DMPC 系ではメ リチンヘリックスは膜を貫通しているので はなく膜表面に存在し、磁場に平行に配向す る事で、脂質とメリチンヘリックスの両方が 磁場に対して安定な方向に配向しているこ とが明らかになった。本研究で報告する両親 媒性ペプチドを含む磁場配向二重膜は、これ までに報告されている bicelle やプレートグ ラス上での配向膜系に比べて、より生体膜に 近いモデル膜であるので、今後詳細な磁場配 向の機構解明と、膜ペプチドや膜蛋白質への 応用研究が期待される。



Fig. 4 Temperature variation of ¹³C NMR spectra of DMPC dispersion in the presence of melittin in the static condition. The chemical shift values are referenced to the TMS.

References

- F. Inagaki, I. Shimada, K. Kawaguchi, M. Hirano, I. Terasawa, T. Ikura, and N. Go, Biochemistry, 28, 5985 (1989).
- 2) A. Okada, K. Wakamatsu, T. Miyazawa, and T. Higashijima, Biochemistry, 33, 9438 (1994).
- 3) M.R. Tessmer and D. A. Kallick, Biochemistry, 36, 1971 (1997).
- 4) C.E. Dempsey, Biochim. Biophys, Acta, 1031, 143 (1990).
- 5) C.R. Sanders, II, and G.C. Landis, Biochemistry, 34, 4030 (1995).
- 6) T.A. Cross, P. Tsang, and S.J. Opella, Biochemidtry, 22, 721 (1993).

(北大院理1、北工研2、九大理3)

○末武徹也'、津田 栄,川畑俊一郎'、河野敬一'、引地邦男'、新田勝利'

Structural Analysis of Tachycitin, an Antimicrobial Protein from Horseshoe Crab Hemocytes

OT. Suetake¹, S. Tsuda², S. Kawabata³, K. Kawano¹, K. Hikichi¹, and K. Nitta¹ Hokkaido University¹, Hokkaido National Industrial Research Institute(HNIRI)², Kyusyu University³

Tachycitin is an antimicrobial protein located in horseshoe crab hemocytes. Here, the solution structure of tachycitin has been investigated by ¹H-NMR conformational parameters in order to clarify its functional site. The proton resonances of 72 residues out of the all 73 residues were assigned by using 2D homonuclear NMR experiments. A three-stranded anti-parallel β -sheet, and a two-stranded anti-parallel β -sheet were suggested from NOE connectivity patterns. The distance and dihedral angle restraints were derived from NOESY and DQF-COSY experiments, and used in structure calculations. It is found in the three-dimensional structure that the β -sheet regions are located at the middle of the molecule, and N- and C- terminal regions at the surface. In contrast to the β -sheet regions, the N- and C- terminal regions were not well-defined. The amide exchange rates and the temperature coefficients of these regions showed unusual properties, which were considered to be related with the antimicrobial activity of tachycitin.

【序論】

カブトガニの体液中には血球(顆粒細胞)が存在し、その細胞質は大顆粒および小顆粒により満た されている。小顆粒中に存在する抗菌タンパク質タキサイチンは73アミノ酸残基からなる塩基性タン パク質で、1分子内に5個のジスルフィド結合が存在する。また、C末端のThrはアミド化されている ことが知られている。タキサイチンは、①種々の細菌の増殖を阻害する機能(抗菌活性)、②グラム 陰性菌凝集機能、③キチン結合機能を有することが知られているが、その機能発現(活性)部位は特 定されていない。また、N末端側の28残基は、キチン結合ドメインをもつ植物由来のタンパク質と一 次構造上の相同性がある点が指摘されている。本研究では、化学シフトの二次構造依存性(CSI)、 温度係数(-ppb/K)、核オーバーハウザー効果(NOE)、横緩和時間を解析することから、タキサ イチンの水溶液構造と同タンパク質の有する機能発現部位について考察を行った。

【実験】

タキサイチンは、カブトガニの血球破砕物から抽出・精製した [1] 。NMRサンプルとして、脱イ オン水 (90%H2O/10%D2O) にタキサイチン約7mgとTSPを少量加え、濃度約2mM、pH4.1に調 製した。 NMR装置は日本電子社製 JNM-A500及び600NMR分光計を用い、2次元のDQF-COSY、 TOCSY (mixing time=85ms)、NOESY (mixing time=75、120、250ms)スペクトルを測定し た。実験は7℃、15℃、30℃、40℃の4点で行った。アミドプロトンの化学シフトの温度依存性から 温度係数を求めた。タキサイチンの軽水溶液を凍結乾燥後に重水に溶解し、そのNOESYスペクトル

キーワード: H-NMR、構造解析、抗菌活性、ジスルフィド結合、β-シート

すえたけてつや、つださかえ、かわばたしゅんいちろう、かわのけいいち、ひきちくにお、にったかつとし
を測定することで、アミド交換速度の遅い残基を同定した。NMRデータの解析はSGI Indigo2ワーク ステーション上で行った。2次元NMRシグナルの処理にはNMRPipeを用い、シグナルの帰属には PIPP、STAPP、CAPPプログラム群を用いた。スピン結合定数³JHN-HαはDQF-COSYスペクトルか ら見積もり、6Hz以下を(α)、8Hz以上を(β)、その中間を(-)に分類した。得られたNOEはその強度 により強、中、弱に分類し、それぞれ1.6~2.7Å、1.6~3.5Å、1.6~5.0Åの束縛とした。構造計算に はX-PLOR Version 3.851を用い、束縛条件として、740個のNOEの距離情報、36個の二面体角情 報、10個の水素結合情報、5個のジスルフィド結合情報を用いた。

【結果と考察】



Fig. 1 Summary of the sequential NOE connectivities, coupling constants, chemical shift index for α protons, slowly exchanging amide protons, and temperature coefficients for tachycitin. ³JHN-H α represents the values of J < 6Hz(α), J > 8 Hz(β). Intermediate Js are represented by a dash (-). $-\Delta\delta/\Delta T$ represents temperature coefficients.

タキサイチン水溶液の溶解度は pH3.6~5.0の酸性側で高くなった。し たがって、測定条件をpH4.1に選ん だ。

各種二次元NMR法を用いた⁴H-NMRシグナルの連鎖帰属は73アミノ 酸残基のうちCys33を除く72残基につ いて終了した。帰属の結果得られた NMR情報を図1にまとめて示す。化学 シフトの二次構造依存性(Chemical Shift Index method; CSI)を用いた 解析結果とスピン結合定数³JHN-H α に よる解析結果および、 β シートに特徴 的なNOEの観測によって、図2のよう な3本鎖逆平行 β シート(Gly16-Val19、Ser26-Cys30、Ala35-



Fig. 2 Long-range NOEs observed for β -sheet resions of tachycitin.

Asn39) と2本鎖逆平行βシート(His45-Asn47、Val52-Asp54)の存在が示された。βシート内部 で水素結合に関与すると考えられるアミドプロトンの温度係数は極めて小さかった。現在までに得た NMR情報を用いて構造計算を行った結果、βシート領域はタキサイチンのおよそ中央に位置してお り、βシートがタキサイチンの主要な二次構造要素であることが示された(図3)。したがって、タ キサイチンの骨格構造はβシートとジスルフィド結合によって形成されていると考えられる。しか し、得られた全体構造の中でN末端とC末端の領域は収束が悪く、両領域にはαヘリックス、βシー トの形成が見出されなかった。N末端側のセグメント(Leu2-Tyr9)とC末端側のセグメント (Leu70-Thr73)の温度係数はすべて連続して5ppb/K以上であった。DQF-COSYスペクトル中 で、N末端側の4残基とC末端側の2残基にはピークの先鋭化が見られた。これらの結果は、タキサイ チンの両セグメントが①特定の二次構造を形成していない、②分子内水素結合性の低い状態になって いる、③比較的運動性の高い状態になっていることを示唆している。一方、両セグメントのアミド基 の水素交換速度は遅いことが示された。この結果は、両セグメントのアミド基は溶媒に対して完全に 露出した環境にはないことを示している。すなわち、タキサイチンのN、C両セグメントは分子内に 折り畳まれておらず、分子間相互作用に関わる状態になっていると考えられる。本実験の高濃度水溶 液条件下において、タキサイチンはN、C両セグメント部位において自己会合をしている可能性が考

えられた。この自己会合は両セグ メントに存在する疎水性残基同士 の相互作用によりもたらされると 推測された。他の多くのタンパク 質について、特定の二次構造を有 さず運動性の高い部位がタンパク 質分子の活性に関わることが指摘 されている。このことから本研究 の結果は、タキサイチンが抗菌活 性を示す際の標的物質との結合部 位あるいは、グラム陰性菌凝集機 能を示す際の細菌同士をつなぎ合 わせる部位がN末端とC末端の領域 にある可能性を示している。



Fig. 3 Superposition of backbone atoms of 3 structures.

参考文献

[1] Kawabata, S., Nagayama, R., Hirata, M., Shigenaga, T., Agarwala, K. L., Saito, T., Cho, J., Nakajima, H., Takagi, T. and Iwanaga, S. (1996) J. Biochem. 120, 1253-1260.

(東大・院薬系)榛葉信久,坂倉正義,加藤晃一,高橋栄夫(生物工研)田中富士枝,藤井郁雄,(機能水研)荒田洋治,(東大・院薬系) 〇嶋田一夫

Dynamical Structure of Antigen Binding Site of Catalytic Antibody 6D9 Nobuhisa Shimba¹, Masayoshi Sakakura¹, Koichi Kato¹, Hideo Takahashi¹, Fujie Tanaka², Ikuo Fujii², Yoji Arata³ and Olchio Shimada¹ (The University of Tokyo¹, BERI², Water Research Institute³)

Antibody 6D9 is a catalytic antibody that activates a prodrug of antibiotic (chloramphenicol monoester) to generate the active drug (chloramphenicol) by catalyzing the hydrolysis of ester bond. From the results of enzymatic and molecular biological studies for 6D9, it has been indicated that 1) the affinity of the transition state analogue (chloramphenicol phosphonate) for 6D9 is able to explain the stabilization of the transition state, 2) His27d(L) is responsible for the hydrolysis. In the present paper, we report an NMR study of the antibody-combining sites of 6D9 by using Fab analogues selectively labeled with ¹³C or ¹⁵N. On the basis of the NMR data obtained, we discuss the dynamical structures of the antibody-combining sites of 6D9 and the recognition mechanism for the substrate and the transition state analogue.

【序】免疫系において中心的な役割を担う抗体は、多様かつ厳密な抗原認識能をもつ、一方、酵素は化学反応過程における遷移状態を安定化することにより反応を促進する、したがって、遷移状態アナログを認識する抗体の中には触媒能を有するものが存在し、この様な抗体を触媒抗体と呼ぶ.

本研究で用いる抗体 6D9 は,遷移状態アナログである chloramphenicol phosphonate を特異的に認識し, chloramphenicol monoester を chloramphenicol へと加水分解する. 触媒抗体 6D9 の酵素化学的および分子生物学的研究より,1) 遷移状態の安定化が遷移状態アナログの結合定数で説明できること,2) His27d(L) が触媒活性に重要な残基であることが示されている.本研究では,NMR を用いて 6D9 の抗原認識部位の動的立体構造および活性発現機構の解析を行った.

【方法】ハイブリドーマ細胞を各種標識アミノ酸(¹³C,¹⁵N)を含む低濃度の血清存在 下の培地中で培養し,安定同位体標識された抗体を得た.得られた抗体を酵素消化 することにより,6D9の抗原結合フラグメント(Fab)を調製し NMR 測定試料とし た.また,ハプテンとして chloramphenicol phosphonate (transition state analogue: TSA), chloramphenicol monoester (substrate)を用いた.今回行った

触媒抗体,抗原認識部位,動的立体構造解析,chloramphenicol

しんば のぶひさ, さかくら まさよし, かとう こういち, たかはし ひでお, たなか ふじえ, ふじい いくお, あらた ようじ, しまだ いちお 短時間(2~3時間程度)の NMR 測定では, substrate の加水分解反応の進行による NMR シグナルの経時変化は見られなかった.

【結果・考察】1. 抗原認識部位の同定

触媒抗体の substrate 複合体,および TSA 複合体の NMR 測定を行った.ハプ テン添加に伴う化学シフト変化より, substrate および TSA は、共に V_H , V_L 界面 に結合していることが示された.

2. 抗原認識部位の動的立体構造

ハプテン非存在下および Substrate 存在下において抗原認識部位に存在する Y100j(H), Y32(L)のシグナルは, 化学交換による広幅化により, 観測されないのに 対し, TSA 存在下のみ観測された (Fig.1).同様な現象は, His97(H), Phe100k(H) でも見られた. したがって, ハプテン非存在下および substrate 存在下において抗 原認識部位に存在するこれらの残基には, 動的多形性が存在しているが, TSA 存在 下では多形性が存在していないことが示された.

3. 基質および遷移状態アナログの結合過程の解析

ストップトフロー蛍光測定により,substrate,および TSA との結合過程の解析 を行ったところ,substrate 結合は一相性の蛍光強度の変化を,TSA 結合では二相 性の変化を示した.したがって,TSA の認識過程は二段階的に進行し,二段階目の induced fit の過程が存在することでTSA をより強く認識していることが判明した. 4. His27d(L)の側鎖イミダゾール環の存在状態

6D9 の His27d(L)のアミド窒素シグナルの pH 依存性の解析したところ, substrate 存在下のpKa は、ハプテン非存在下のものと同じ値を示したのに対し、 TSA 存在下では pKa が大きく低下することが明らかとなり、His27d(L)は substrate と TSA とでは異なる相互作用様式をとることが示された.また、His 残 基の側鎖イミダゾール環の窒素を¹⁵N 標識した Fab を調製し側鎖 NH シグナルの検 出を試みたところ、ハプテン非存在下および substrate 存在下においては、7 個存 在する His 残基のうち定常領域に位置する His199(H)のみ観測されたのに対し、 TSA 存在下では、新たに His27d(L)の側鎖 NH シグナルが観測された.したがって、 TSA 存在下において His27d(L)の側鎖 NH は水素結合していることが示された.し たがって、この水素結合が遷移状態を安定化していると考えた.



Fig. 1 ¹H-¹⁵N HSQC spectra for [¹⁵N-Tyr] 6D9 Fab fragment

-24 -

r(UUAGGG) 配列特異的な RNA 結合蛋白質 hnRNPD の構造 及び RNA との相互作用の解析

(横国大・エ¹、三菱化学・生命研²、東工大・生命理工³) 永田 崇¹、〇片平正人¹、栗原靖之¹、佐伯純一¹、長岡正司¹、 金美希¹、上杉晴一¹、河野俊之²、柳田保子³、石川冬木³

Structure of r(UUAGGG)-specific RNA binding protein, hnRNPD, and its interaction with RNA

Takashi Nagata¹, O Masato Katahira¹, Yasuyuki Kurihara¹, Junichi Saeki¹, Masashi Nagaoka¹, Mi Hee Kim¹, Seiichi Uesugi¹, Toshiyuki Kohno², Yasuko Yanagida³, Fuyuki Ishikawa³

¹Faculty of Engineering, Yokohama National University, ²Mitsubishi Kagaku Institute of Life Sciences, and ³Faculty of Life Science, Tokyo Institute of Technology

hnRNPD protein is one of heterogeneous ribonucleoproteins complexed with pre-mRNA, and its involvement in splicing is suggested. hnRNPD binds to $r(UUAGGG)_n$ sequence specifically. We have determined the three-dimensional structure of the RNP-motif RNA binding domain of hnRNPD, D1H. $\beta\alpha\beta\beta\alpha\beta$ folding typical for the RNP-motif domain is found, a four-stranded β -sheet being supported by two α -helices on the back side. N-capping is found for the two α -helices. Two short β -strands are found between $\alpha 2$ and $\beta 4$, additionally. Chemical shift perturbation experiments with $r(UUAGGG)_n$ (n=1,2,4) have demonstrated that the D1H interacts with these RNAs on the side of the β -sheet. The interactions of the residues between $\beta 1$ and $\alpha 1$ with the RNAs are suggested to be important for the specific binding. Many intermolecular NOEs are being identified by isotope-filter experiments, giving an insight of the complex structure.

(序) hnRNPD 蛋白質は、heterogeneous ribonucleoprotein (hnRNP)の1種であり、 核内で pre-mRNA と複合体を形成している。hnRNPD は r(UUAGGG)配列に特異的 に結合する。この配列は mRNA の 3'スプライシング配列に一致しており、この蛋白 質のスプライシングへの関与が示唆さてれいる。hnRNPD は RNP モチーフ型 RNA 結合ドメインを2つタンデムに有している。そして、N 末端側のドメイン(D1H)単 独でも塩基配列特異的な結合能を有している。そこで我々は D1H 単独の立体構造及 び r(UUAGGG)配列との相互作用を NMR により解析した。 (方法) ¹⁵N 標識及び ¹³C, ¹⁵N 2 重標識した D1H(112 アミノ酸)は、大腸菌により大

(方法)¹⁵N 標識及び¹³C,¹⁵N 2 重標識した D1H(112 アミノ酸)は、大腸菌により大 量生産し、各種カラムで精製した。r(UUAGGG)₄(UUAGGG 配列が 4 回繰り返した 24mer)、 r(UUAGGG)₂(12mer)、 r(UUAGGG)(6mer)は核酸合成機により合成し、 各種カラムで精製した。各種 2 重共鳴、3 重共鳴多次元 NMR は、Bruker Drx600 及び AMX500 を用いて測定した。測定データのプロセスは Xwin-NMR、Felix 及び NMRPipe を用いた。構造計算は X-PLOR を用いた Simulated annealing により行 った。

(結果と考察) **D1H** の立体構造 CBCA(CO)NH, HNCACB, HCCH-COSY, HCCH-TOCSY, 13C-及び15N-edited NOESY-HSQC, 同TOCSY-HSQC等の測定 に基づき主鎖と側鎖のH, C 及びN の帰属を行った。次に測定より得られた距離(約 1000 個)及び内部回転角情報に基づき、構造決定を行った(主鎖のr.m.s.d. c 0.6A)。 D1H は RNP モチーフ型 RNA 結合ドメインに共通な $\beta\alpha\beta\beta\alpha\beta$ のフォールディング を有し、 β -シート面を2本の α -ヘリックスが裏打ちした構造をとっていた(図1)。

RNA 結合蛋白質、hnRNP、複合体、立体構造、NMR

ながたたかし、かたひらまさと、くりはらやすゆき、さえきじゅんいち、ながおかまさし、 きむみひ、うえすぎせいいち、こうのとしゆき、やなぎだやすこ、いしかわふゆき 2 つの α-ヘリックスの始まりにはキャッピング構造が形成されていた。また α2 と β2 の間には、 2 つの短い β 鎖が見出された。

RNAとの相互作用¹⁵N 標識 D1H にr(UUAGGG)₄, r(UUAGGG)₂及びr(UUAGGG) を添加して、ケミカルシフトのパーターベーションを¹⁵N-HSQC でモニターすることにより、D1H と RNA との相互作用について調べた。D1H は長さの異なる3種の RNA のいずれとも同様な特異的相互作用をする事がわかった。パーターベーション が観測された残基を立体構造の上にマッピングした結果(図1)、D1H は RNA との相 互作用をβ-シート側の面で行っている事がわかった。RNP モチーフを有するが、 塩基配列特異性が低い他の蛋白質における同様な実験の結果と比較すると、β1 と α1 の間に位置する残基がなす相互作用が、塩基配列の特異的な認識に関与している 可能性がある。

複合体の立体構造決定に向けて、複合体における分子内及び分子間 NOE の抽出 を各種他核フィルター法によって行った。^{1,2,3}図2にダブルチューンド・ダブルハー フフィルター¹を用いた結果を示してある。図2の(a)と(b)を比較すると、(a)で見ら れた蛋白質分子内の NOE(RNA のシグナルは 3ppm より高磁場には存在しない)が (b)ではほとんど消えており、フィルターが効率よく働いている事が確認された。図 2の(c)と(d)を比較することにより、多くの分子間 NOE が(d)で捉えられている事が わかった。他のフィルターによっても分子間 NOE を抽出し、複合体の構造に関す る知見を得つつある。

1. Folmer et al. (1995) J. Biomol. NMR, **5**, 427-432. 2. lkura et al. (1992) J. Am. Chem. Soc., **114**, 2433-2440. 3. Ogura et al. (1996) J. Biomol. NMR, **8**, 492-498.



Figure 2 Double tuned-double half filter experiments. Intramolecular NOEs appear in (a) and (c), and intermolecular NOEs in (b) and (d).

1L9

分子量50kDaの蛋白質のNMR 大腸菌転写系から2例 (阪大蛋白研¹、国立遺伝研²、ソウル大薬³、名大理⁴) 〇山崎俊夫¹、大友崇紀¹、李奉振³、村上克彦²、石浜明²、饗場弘二⁴、 照屋健太¹、京極好正¹

NMR of 50 kDa Proteins, Two Examples from E. coli Transcription System (Institute for Protein Research, Osaka Univ.¹; National Intistitute of Genetics²; College of Pharmacy, Seoul National Univ.³; Faculty of Science, Nagoya Univ.⁴) Toshio Yamazaki¹, Takanori Otomo¹, Bong Jin Lee³, Katsuhiko Murakami², Akira Ishihama², Hiroji Aiba⁴, Kenta Teruya¹, Yoshimasa Kyogoku¹

For assigning resonances and solving structures of larger proteins of the 50 kDa size, deuterium labeling is introduced in addition to the ¹³C and ¹⁵N uniform labeling. We present two examples of assignment of backbone resonances of such large proteins, the N-terminal domain of the alpha subunit of E. coli RNA polymerase (a dimer of 239 amino acid residues) and cyclic AMP receptor protein (a dimer of 210 amino acid residues), which is a transcription activator. We made a 70~80 % randomly deuterated protein samples and performed CT-HNCA, CT-HN(CO)CA, HN(CA)CB, HN(COCA)CB experiments.

安定同位体¹³Cと¹⁵Nによる標識に加え、重水素化を併せ用いた方法の開発により、 分子量5万程度までの蛋白質のNMR信号の帰属や構造決定が次第に可能になって きている。発表では、分子量約5万の2つの蛋白質の主鎖帰属の応用例について述 べる。1つは、E. coli 由来のRNAポリメラーゼαサブユニットのN末端ドメインで ある。239アミノ酸残基からなるダイマーである。β、β' サブユニットを集合さ せコア酵素を形成する。転写開始において1群の(クラス2)転写因子とも相互作 用する。二つ目の例は cyclic AMP receptor protein である。210アミノ酸残基 からなるダイマーである。この転写活性化因子は多くのプロモータに付き、プロモー タによってクラス1またはクラス2の転写活性化因子として働く。これらの蛋白質 を70~80%の重水培地で産生しランダムに重水素化した試料を作成した。CT-HNCA, CT-HN(CO)CA, HN(CA)CB, HN(COCA)CB, ¹⁵N HSQC-NOESY などの重水 素化によってより高い分解能と高感度のスペクトルを得る実験を行った。それぞれ、 2日から4日の積算で大部分の帰属ができる質のスペクトルを得た。現在帰属を行っ ているところである。この2例では溶媒条件を最適化することが重要であった。も ともと、非特異的会合を起こしやすい蛋白質であったのでその溶媒条件、蛋白質濃 度、測定温度の最適化が不可避であった。

CRP, RNA polymerase, triple resonance spectroscopy

やまざきとしお、おおともたかのり、てるやけんた、りぼんじん、むらかみかつひ こ、いしはまあきら、あいばひろじ、てるやけんた、きょうごくよしまさ

1L10

ヒト損傷DNA修復タンパク質XPAのDNA結合、タンパク質結合ドメインの立体構造 解析と相互作用 (奈良先端大バイオ¹、阪大細胞生体工学センター²、生体分子工学研³、阪大蛋白 研⁴)○白川昌宏¹、池上貴久¹、田中亀代次²、森川耿右³、京極好正⁴

Structure determination of the human DNA repari factor XPA, and its interaction with DNA and Replication protein A

⁽¹Graduate School of Biological Sciences, Nara Institute of Science and Technology, ²Institute for Molecular and Cellular Biology, Osaka University, ³Biomolecular Engineering Research, ⁴Institute for Protein Research) Masahiro Shirakawa¹, Takahisa Ikegami¹, Kiyoji Tanaka², Kosuke Morikawa³, &Yoshimasa Kyogoku⁴

Nucleotide excision repair (NER) is the ubiquitous pathway by which a broad spectrum of DNA damage is removed from the genome. The importance of NER has been evidented by studies on the human inherited disease, xeroderma pigmentosum (XP). The gene that complements XP group A cells encodes a zinc-finger protein XPA, which preferentially binds to UV- or chemical carcinogen- damaged DNA. XPA has also been shown to bind to other repair factors, and to act as a key element in NER complex formation at damage site. The solution structure of the central domain of XPA, which is responsible for the preferential binding to damaged DNA and replication protein A (RPA), has been determined by mutil-dimensional NMR. It consists of a zinc-coordinated subdomain and a carboxyl-terminal subdomain. The NMR spectra of the complexes allowed us to identify the major DNA binding surface and a RPA binding surface.

生体内のDNAはシスプラチン等の化学物質、紫外線や活性酸素などによって常に損傷を受けて いる。遺伝子修復はこれらのDNA損傷を修復することにより、変異が固定化するのを防ぐ生体防御シ ステムである。特にヌクレオチド除去修復(NER)は、原核生物から真核生物に幅広く存在し、紫外線 や化学物質によって引き起こされる多様な損傷を除去する重要な修復システムである。

ヒト損傷DNA修復タンパク質XPAは紫外線、シスプラチン等によって損傷を受けたDNAに特異的に結合すること、他の幾つかの修復因子であるXPG, ERCC1, TFIIHやReplication protein A (RPA)と 複合体を形成することから、NERの初期のステップにおける損傷DNAの認識と修復タンパク質複合体 (repairsome)の形成において中心的な役割を果たしていると考えられている。その重要性はxpa遺伝 子の変異・欠失が重篤な常染色体劣性遺伝子疾患である色素性乾皮症(xerderma pigmentsum)の原因と なることからも明らかである。

遺伝子修復、タンパク質-タンパク質相互作用、ヌクレオチド除去修復、DNA結合タンパク質、多重 共鳴多次元NMR

しらかわまさひろ、いけがみたかひさ、たなかきよじ、もりかわこうすけ、きょうごくよしまさ

今回、われわれはヒトXPAの中央ドメインの立体構造を決定したので報告する。プロテアーゼ による限定分解や欠失変異体による解析から同定された中央ドメインはXPA全長273残基中の残基98-219に対応し、DNA結合、及びRPA結合活性を維持する。重水素ラベル体を含めた種々の安定同位体 標識タンパク質を利用した多重共鳴多次元NMR法により、ほぼ全ての1H, I3C, I5N核の帰属を行い、 距離情報、2面角情報の収集を行った。さらに得られた情報を基に中央ドメインの溶液中での立体構 造をシミュレーテッド・アニーリング法によって決定した。

決定された中央ドメインは立体構造はN末側のZn-fingerドメインとC末端側ドメインの2つのサ ブドメインからなり、両者は8アミノ酸のリンカーに繋がれている。それぞれのサブドメインの立体 構造は主鎖重原子の平均構造へのR.m.s.d.で0.5 Å以内の分解能で決定している。2つのサブドメイン 間には疎水性パッチによる相互作用が見られたが、サブドメイン間の配向を詳細に決定することは出 来なかった。

(Cys)₄タイプのフィンガーを持つZn-fingerサブドメインは血球系の転写因子であるGATA-1やス テロイドホルモンレセプターなどのDNA結合タンパク質に見られるZn-fingerと同様のZn配位や局所構 造をもつ。しかし、2次構造や全体のフォールディングは構造が既知のZnフィンガー構造とは異な り、新規の立体構造を持つ事が判明した。また α/β構造を形成するC末端サブドメインも他のDNA結 合タンパク質との立体構造上での相同性を示さない。

シスプラチンによって損傷を受けたDNAとXPA中央ドメインの複合体のスペクトル解析によっ て、XPAのDNA結合部位を明らかにすることができた。また修復因子としても機能するRPAの持つ一 本鎖DNA結合ドメインとの複合体のスペクトル解析によって、XPAのRPA結合部位の同定に成功し た。これらの立体構造情報を基にDNA損傷部位におけるXPAによる修復複合体形成の機構を考察した い。

常染色体優性遺伝病である家族性線種性ポリポーシス(FAP)の原因遺伝子のコードするAPCタンパク質は細胞接着因子であるβカテニンと結合することにより、細胞接着やWntシグナル伝達系を 制御する癌抑制因子である。またそのC末端部分はショウジョウバエ癌抑制遺伝子産物Dlgのヒトホモ ログであるhDlgの持つPDZ-2ドメインと特異的に結合し、制御を受けていると考えられている。APC のC末端部とhDlgのPDZ2ドメインの複合体の立体構造解析を行ったので合わせて報告する。

以上の2種の遺伝性疾患の原因遺伝子のコードするタンパク質の機能を明らかにするために、 XPA-DNA, XPA-RPA, APC-hDlgなどの様々なタンパク質-核酸、タンパク質-タンパク質相互作用の解 析を行った。高磁場NMRがタンパク質の立体構造決定や生体高分子間の相互作用の解析の効率をい かに向上させることが出来るか、またどのような構造パラメーターを付加できるのかについても議論 したい。

1L11 RGLタンパク質のRas結合ドメインの高次構造解析

(理化学研究所・細胞情報伝達研究室¹,東京大学大学院・理学系研究 科²,理化学研究所・遺伝生化学研究室³,広島大学・医学部⁴) ○木川隆則¹,岩堀幸太^{1,2},幾田まり^{1,2},遠藤 誠^{1,2},森田哲史^{1,2}, 伊藤 隆³,白水美香子¹,菊池 章⁴,横山茂之^{1,2}

Solution structure of the Ras-binding domain of RGL

T. Kigawa¹, Kohta Iwahori^{1,2}, Mari Ikuta^{1,2}, Makoto Endo^{1,2}, Tetsuhito Morita^{1,2}, Yutaka Ito³, Mikako Shirouzu¹, Akira Kikuchi⁴, and Shigeyuki Yokoyama^{1,2} ¹Cellular Signaling Laboratory, the Institute of Physical and Chemical Research (RIKEN), Saitama, ²Graduate School of Science, the University of Tokyo, Tokyo, ³Laboratory of Cellular and Molecular Biology, the Institute of Physical and Chemical Research (RIKEN), Saitama, and ⁴Hiroshima University School of Medicine, Hiroshima, Japan.

Ral GDP dissociation stimulator-like (RGL) has been identified to be a target protein of Ras. The Ras-binding domain of RGL (RGL RBD; residues 632-734) binds with the effector region of Ras, as the Ras-binding domain of Raf-1 (Raf RBD) dose, although they share no apparent sequence homology. The solution structure of the RGL RBD was solved by the multi-dimensional NMR spectroscopy. The overall fold of the RGL RBD consists of a five-stranded β -sheet and two α -helices, which is similar to that of the Raf RBD. Backbone chemical shift perturbation of the RGL RBD upon binding with Ras was also examined. The interaction interface (β 1, β 2, and α 1) of the RGL RBD with Ras is similar to that of the Raf RBD, although the interacting residues are slightly different.

[序]

細胞内情報伝達において、重要な役割を果たすRasの標的タンパク質の候補として 同定されたRGL(RalGDS-like)タンパク質は、低分子量GTP結合タンパク質Ralの GDP解離促進因子であるRalGDSと、一次構造上70%以上の相同性があり、Rasから Ralへの情報伝達を仲介する.RGLのRas結合ドメイン(RGL RBD)はC末端領域(632-

キーワード:タンパク質, 高次構造, タンパク質間相互作用, RGL, Ras

きがわ たかのり, いわほり こうた, いくた まり, えんどう まこと, もりた てつひと, いとう ゆたか, しろうず みかこ, きくち あきら, よこやま しげ ゆき. 734アミノ酸残基)に存在し、これを介してRasのエフェクター領域と相互作用している。このドメインはRasのエフェクター領域と結合するが、ほぼ同じ領域に結合するRaf-1のRas結合ドメイン(Raf RBD)とは、一次構造レベルではほとんど相同性がない。従って、その高次構造を調べることにより、Rasの標的タンパク質の認識・識別、それによるシグナル伝達経路の選択を知ることができると考えられる。そこで本研究では、RGL RBDの高次構造をNMRを用いて決定し、更にRasとの相互作用を調べた。

[方法]

大腸菌による大量発現系を用いて、各種の安定同位体標識 (15 N, 13 C/ 15 N, 50% ²H/ 13 C/ 15 N)をしたRGL RBDを調製した. RGL RBDは、低塩濃度ないしは酸性条 件下において不安定なことがわかったため、NMRスペクトルの測定は、50 mM Tris-HCl (pH 7.5)、200 mM NaCl, 5 mM DTT中で298 Kでおこない、装置はBruker社の AMX600 および DRX500を用いた. 主鎖の連鎖帰属には、3D HNCA、HN(CO)CA、 HNCACB、CBCA(CO)NHを用い、NOEの解析には3D 13 C-edited NOESYおよび 15 Nedited NOESYを用いた. スペクトルの処理にはAzaraを用い、解析はFelix上でおこ なった. 高次構造は、X-PLOR 3.1を用いて、距離情報(1253個)と二面角情報(39個)を 基にsimulated annealing法により決定した.

また, 50%²H/¹³C/¹⁵N標識されたRGL RBDと非標識のRas(D30E/E31K) •GMPPNP をモル比1:2で混合し, 3D HNCA, HN(CO)CA, および¹⁵N-edited NOESYを用い て主鎖の帰属をおこなった.

[結果·考察]

NOEの解析より、N末端十数残基は構造を取っていないことがわかったので、構造計算は647残基以降についておこなった. 収束の良い20個の構造(図1a)の平均構造からの主鎖rmsdは、全体で0.95Å、 α 2を除く二次構造部分では0.61Åであった. RGL RBDは、5つの β ストランドと2つの α へリックスからなり(図1b)、ユビキチンフォールドに属する、Raf RBDとよく似たフォールドであることがわかった. (図1b, c). また、最近、RalGDSのRas結合ドメインの高次構造が決定されたが、これとも極めてよく似ている.

さらに, Ras(D30E/E31K)•GMPPNPと結合した RGL RBD の主鎖のシグナルを, RGL RBD 単独の主鎖のシグナルと比較した結果,一次構造上の非類似性にもかかわ らず, RGL RBDのRas結合領域は, Raf RBDのRas結合領域とほとんど同じ領域(β 1, β 2, α 1,およびそれらの周辺)であることが明らかになった.しかし,残 基レベルで見ると、 β 1、 β 2上のケミカルシフトの変化は、両RBDがほぼ同じ傾向を示すのに対して、 α 1上にあるArg 681とLys 685(Raf RBDにおいて、Rasとの結合に大きく寄与するLys 84とVal 88に相当すると考えられる)には、ケミカルシフトに大きな変化が見られない.したがって、Rasとの結合様式は、 β 1、 β 2に関してはRaf RBDとほぼ同じであるが、 α 1に関しては異なっていることが示唆される.

そこで、Rasと相互作用する β 1、 β 2が重なるように両者の構造を並べると、 RGL RBDの α 1は、Raf RBDの α 1と比較して、よりC末端に近く位置していること がわかった(図2a、b)、 β 1、 β 2に関するRasとの結合様式が、RGL RBDと Raf RBDで同じであるとすると、Rasは、RGL RBDの α 1、特にそのN末端側、には アクセスしにくいと考えられ、上記の α 1上のケミカルシフト変化の特徴が説明で きる、このような、RGL RBDとRaf RBDにおける、Rasとの結合様式の共通性と相違 性により、Rasから下流因子へのシグナル伝達経路(Rafを介する経路とRGLを介す る経路)の選択がおこなわれていると考えられる、さらに別の伝達経路を仲介する PI3キナーゼ等のRBDの構造解析が進めば、Rasのシグナル伝達機構が、高次構造の 面から明らかになると期待される、



Fig. 1 (a) Best-fit superposition of the backbone of the 20 simulated annealing structures of the RGL RBD. Ribbon representation of (b) the RGL RBD and (c) the Raf RBD.

1L12

アトピー性疾患原因ダニアレルゲン Der f 2 の立体構造決定 (¹都臨床研、²日本女子大、³アサヒビール基盤研) 市川さおり^{1,2}、〇畠中秀樹¹、結城敏文³、岩本奈美子³、小椋賢治¹、 奥村康³、稲垣冬彦¹

Tertiary Structure Determination of Der f 2, the Mite Allergen for Atopic Diseases

(¹Tokyo Metropolitan Institute of Medical Science, ²Japan Women's University, ³Asahi Breweries Ltd.) Saori Ichikawa^{1,2}, OHideki Hatanaka¹, Toshifumi Yuuki³, Namiko Iwamoto³, Kenji Ogura¹, Yasushi Okumura³ and Fuyuhiko Inagaki¹

The tertiary structure of Der f 2, the major mite allergen for atopic diseases, has been determined by using triple-resonance three-dimensional NMR techniques. Der f 2 was found to be a single-domain protein of immunoglobulin fold, and most similar to the two regulatory domains of transglutaminase structurally. This fact and other small pieces of information hinted that Der f 2 is related to the innate antibacterial defense system in mites, and we actually found that Der f 2 binds to the bacterial surface. This is the first clue to the biological function of this class of proteins including its homologs in human and other animals.

ダニは、重い喘息や皮膚炎などの症状を引き起こすアトピー性疾患に関するアレル ゲンの最も重要な発生源である。我々は、治療への貢献を目的として、ダニのメジャ ーアレルゲン蛋白質 Derf2(129 残基)の構造決定を行った。

¹³C, ¹⁵N ラベルした組換え Der f 2 を大腸菌で発現させ、各種の3 重共鳴 3 次元N MRスペクトルや HC(C)H-TOCSY、NOESY-HSQC などを測定した。CBCA(CO)NH などの4種の3次元スペクトルを半自動解析できるプログラムを用いることで、主鎖 の連鎖帰属は短時間で終了した。側鎖の帰属、NOE の帰属と構造計算の後、得られ た構造の RMSD (root-mean-square difference) を全残基で算出すると、主鎖(N, C^α, C)について 0.90 ± 0.15 Å、側鎖を含む重原子で 1.44 ± 0.17 Åとなった。

決定された構造から、Der f2は immunoglobulin-like fold を持つ単一ドメイン蛋 白質であることが判明した。Dali データベースによると最も近い構造はトランスグル タミナーゼの第3・4ドメインであった。第2ドメインがもう一つのダニアレルゲン Der f1と構造が似ていることは進化的に興味深い。その他の事情も考えあわせた末、 我々は Der f2 がダニ自身の自己防御系と関与していると予想して、大腸菌と結合す るか調べたところ実際に結合した。Der f2 の類縁体はダニ以外ではヒト精液、牛乳、 蛾の気管で見つかっているが、いずれも機能未知であり、これはこのクラスの蛋白質 の機能を示唆する初めての結果である。さらに文献調査から、花粉や卵、牛乳のメジ ャーアレルゲンがどれもそれぞれの種の自己防御に関わることもわかってきている。

アトピー性疾患、ダニアレルゲン、Derf2、三重共鳴三次元 NMR、立体構造

いちかわ さおり、はたなか ひでき、ゆうき としふみ、いわもと なみこ、おぐ ら けんじ、おくむら やすし、いながき ふゆひこ

2L1 New Experiments for the Elucidation of Structure and Dynamics of Proteins and RNA

B. Reif[†], M. Hennig[†], A. Diener[†], C. Richter[†], B. Luy[†], M. Scholz[†], J. Diener[‡], J.P. Marino[&], H. Schwalbe[†], P. Moore[‡], and C. Griesinger^{†*}

[†]Institut für Organische Chemie, Universität Frankfurt, Marie-Curie-Str. 11, D-60439 Frankfurt, Germany; [‡] Department of Chemistry, Yale University, 225 Prospect Street, P.O. Box 208107, New Haven, CT 06520-208107; [&] Center for Advanced Research in Biotechnology (CARB) 9600 Gudelsky Drive Rockville, MD 20850

Angles between two interatomic vectors are measured for structure elucidation in solution NMR. The angles can be determined directly by using the effects of dipole-dipole cross-correlated relaxation of double-quantum and zero-quantum coherences. The measured rates can be directly related to the angular geometry without a need for calibration of a Karplus-type curve as is the case for scalar J-coupling measurements and depends on the overall diffusive correlation time of the molecule as an empirical parameter. This makes the determination of torsional angles independent from the measurement of coupling constants. The two interatomic vectors can in principle be arbitrarily far apart. The method is demonstrated on the measurement of the notoriously inaccessible peptide backbone angle ψ in the protein rhodniin (1) as well as for other examples. Structural refinement based on the new cross correlated relaxation restraints will be presented.

Proton, carbon multiple quantum coherence (MQC), where all spins of heteronuclei connected by a single bond are simultaneously evolved in the transverse plane, is not relaxed by the strong dipolar interaction between these nuclei (2). This immortalization effect has recently been demonstrated for proteins (3). It will be shown that the sensitivity enhancement obtainable in constant time experiments is of the order of three for a 36mer RNA oligonucleotide (MW = 12 kDa) in MQ correlation experiments as compared to the conventional constant time HSQC sequences (4). A novel pulse sequence is used for CH₂ groups (4). The incorporation of the proposed pulse MQ-sequence building blocks into heteronuclear double and triple resonance NMR pulse sequences leads to even larger enhancement factors when applied to uniformly ¹³C labeled RNA.

Field dependent measurement of line widths provide information about fast conformational equilibria. This is used for the measurement of base opening rates in DNA. This information could be obtained so far only by adding exchange catalysts and changing the pH (5). Comparison of base pair opening of DNA duplexes in free DNA and complexes will be discussed.

- (1) Reif, B.; Hennig, M.; Griesinger, C. Science, 1997, 276, 1230-33
- (2) Griffey, R. H.; Redfield, A. G. Quant. Rev. Biophys. 1987, 19
- (3) Grzesiek, S.; Kuboniwa, H.; Hinck, A. P.; Bax, A. J. Am. Chem. Soc. 1995, 117, 5312-5315; Grzesiek, S.; Bax, A. J. Biomol. NMR 1995, 6, 335-339
- (4) J. P. Marino, J. Diener, P. B. Moore, C. Griesinger, J. Am. Chem. Soc. 1997 119, 7361-7366

(5) Gueron, M., Leroy, L. Methods Enzym., 1995, 261

22 Applications of Adiabatic Pulses in Biomolecular NMR (Varian NMR Instruments, Oxford, UK) Ēriks Kupče

It is now widely recognized that adiabatic pulses are one of the most efficient methods for spin inversion both in wide-band an bandselective applications. The most important advantages of adiabatic pulses are a) high degree of accuracy of spin inversion and b) remarkable tolerance of RF field inhomogeneity and miscalibration. This allows one to improve the performance of many NMR experiments. For instance, adiabatic pulses have recently been extensively exploited in applications such as solvent supression, broad band and band-selective decoupling, spin mixing, inversion, refocusing, selective excitation and suppression of multiple quantum coherences.

An overview of the basic principles of adiabatic inversion and properties of various adiabatic pulses is given. A new class of adiabatic inversion pulses [1-3], so called constant adiabaticity (CA) pulses emerges from a simple relationship which exists between the amplitude variation of the RF field and the field sweep rate :

$$k(t) = \omega_1^2(t)/q$$

where k is sweep rate, ω_1 is the amplitude variation function and q is the adiabaticity constant. This establishes a parity between the amplitude modulation and frequency modulation profiles. Essentially infinite number of pairs of amplitude and frequency modulation functions, which give excellent inversion profiles can be derived.

It is then demonstrated that adiabatic inversion pulses can be used to create extremely efficient decoupling sequences. Essentially unlimited decoupling bandwidth can be achieved [4]. On the other hand, adiabatic decoupling gives very clean off-resonance performance in homo-nuclear applications allowing decoupling of relatively wide frequency range in close proximity to the observation bandwidth. This has been extensively used to decouple beta carbons while observing C α resonances in such important 3D experiments as HNCA, HN(CO)CA, HCCH-TOCSY and other [5].

One of the drawbacks of adiabatic decoupling is relatively strong decoupling sidebands. New techniques for sideband suppression have been developed. Particularly, it is shown that the sweep direction can strongly affect the intensity and appearance of the decoupling sidebands.

Adiabatic pulses can also be extremely useful for spin-refocusing. However, refocusing using adiabatic pulses is not as straightforward as spin inversion. It requires back-to-back pairs of adiabatic pulses. It is then shown that accurate refocusing of the J couplings can be achieved using sweep reversed pairs of adiabatic pulses [6]. Furthermore, adiabatic pulses can be used for compensation of different J couplings in particular spin systems [6,7].

To conclude, adiabatic pulses become increasingly important constituents of many popular and demanding NMR experiments.

References

1. Kupće, E. and Wagner, G., 1995, J. Magn. Reson., Ser. B 109:329.

2. Kupče, Ē. and Freeman, R., 1996, J. Magn. Reson., Ser. A 117:246.

3. Tannus, A., and Garwood, M., 1996, J. Magn. Reson., Ser. A 120:133.

4. Kupće, E., Freeman, R. Wider, G., and Wuthrich, K., 1996, J. Magn. Reson., Ser. A 122:81.

5. Matsuo, H., Kupče, E. and Wagner, G., 1996, *J. Magn. Reson., Ser. B* 113:190.

6. Kupče, E. and Freeman, R., 1997, J. Magn. Reson. 127:36.

7. Zwahlen, C., Legault, P., Vincent, S. J. F., Greenblatt, J., Konrat, R., and Kay, L. E., 1997, J. Amer. Chem. Soc. **119:**6711.

Protein NMR and The Human Genome Project

Gaetano T. Montelione, Ph.D.

21.3

(Center for Advanced Biotechnology and Medicine and Department of Molecular Biology and Biochemistry, Rutgers University)

The Human Genome Project is rapidly identifying all of the genes in humans. The products of these genes are widely recognized as the next generation of therapeutics and targets for the development of pharmaceuticals. While identification of these genes is proceeding quickly, elucidation of their biochemical functions lags far behind. Knowledge of 3D structures of gene products can provide important insights into structural homology that is not easily recognized by sequence comparisons. Thus, structure determination by NMR can provide key information connecting a protein sequence and its biochemical function, as well as setting the stage for subsequent drug development using combinatorial and/or rational design methods. We are developing technology that will significantly accelerate this process. This includes high level domain expression systems, methods for automated analysis of protein structures from NMR spectral data, and approaches for comparing new 3D structures with structures available in the Protein Data Base. This system will be capable of bringing the drug discovery process into the same time frame as the gene discovery process, which is crucial to maximize the benefit of genomics for pharmaceutical discovery. Examples illustrating the use of NMR analysis as a means of discovering biochemical functions of pharmaceutically-important RNA-binding proteins will be presented.

THE USE OF SELECTIVE PROTONATION IN STRUCTURAL STUDIES BY
NMR ON DEUTERATED LARGE PROTEINS.
(Bristol-Myers Squibb Pharmaceutical Research Institute)
Bennett T. Farmer II, Keith L. Constantine, Valentina Goldfarb,
William J. Metzler and Luciano Mueller

Backbone resonances can be sequentially assigned in large ${}^{13}C/{}^{15}N$ -labeled proteins (> 30-35 kDa) by the use of perdeuteration. In this area, MurB, a 347-residue flavoprotein, represents the current extreme for monomeric proteins. Backbone amide resonances have been assigned for 96% of the residues in substrate-free MurB. With these assignments, the NADP+ binding site on MurB has been localized from the resulting chemical-shift perturbations. At this stage, more detailed tertiary structural information, both on MurB and on the MurB-NADP+ complex, can only be obtained from proton-proton NOEs.

Previous theoretical studies on three perdeuterated proteins (profilin, HCA II, MurB) have characterized the ability of solely amide proton-proton NOEs to determine the protein global fold. In general, NOEs must be observed among both backbone and sidechain H_N protons out to at least 6Å. For MurB, the most favorable amide proton-proton NOEs appear limited to < 5Å. In addition, no sidechain H_N protons have yet been assigned. Therefore, backbone amide proton-proton NOEs have been supplemented with methyl-H_N and methyl-methyl NOEs involving ¹H/¹³C type-specifically labeled Ile, Leu and Val (ILV) sidechain groups. The rationale behind this approach will be described; studies on MurB will serve to highlight both the theoretical and experimental limits of this approach. Finally, type-specific protonation of Tyr residues in MurB has been used to obtain intermolecular NOEs in the MurB-NADP⁺ complex. Recent results will be presented on the structure of this complex.

3L1

Theory and Simulation of Vibrational Effects on Distances and Angles Obtained by Solid State NMR

(京大院理1、京大化研2) 〇石井佳誉1、寺尾武彦1、林宗市2

Yoshitaka Ishii and Takehiko Terao

Department of Chemistry, Graduate School of Science, Kyoto University, Kyoto 606-01, Japan, and

Soichi Hayashi Institute for Chemical Research, Kyoto University, Kyoto 611, Japan

Abstract

Vibrational effects on structural parameters obtained by solid state NMR are studied by theoretical calculations and molecular dynamics (MD) simulations. It is theoretically shown that the molecular librations as well as the intramolecular vibrations reduce dipolar interactions, and consequently lengthen both of the direct-bonding and remote internuclear distances obtained from the dipolar interactions (R_{NMR}), while the internuclear distances obtained by single crystal Xray or neutron diffraction (R_{Xray}) are proved to be shortened. In contrast to distances, the theoretical calculations and MD simulations demonstrate that the vibrational effects on the bond and dihedral angles determined by correlating two dipolar tensors cause very little angular deviations.

[Introduction]

Recent advances in solid state NMR enable us to determine structural parameters such as internuclear distances, bond angles, and dihedral angles by measuring the direct dipolar interaction between relevant nuclei or the mutual orientation of two interaction tensors by multi-dimensional NMR. Especially in determination of distances, the accuracy may be comparable to those by single crystal X-ray or neutron diffraction[1].

双極子相互作用、距離測定、分子運動

○いしいよしたか、てらおたけひこ、はやしそういち

However, the distances obtained by solid state NMR and diffraction studies are known to be usually different from each other beyond their experimental errors. The reason is that molecular vibrations influence measured distances depending on the measurement method, as have been already studied[2,3]. However, these studies are mainly concerned with directly bonded C-H pairs, which can be treated as isolated oscillators, while in distance measurements by recent solid-state NMR studies, a main interest is in distances between non-proton nuclei such as ¹³C, ¹⁵N, and ³¹P which are not always directly bonded. Such a system can be no longer treated as an isolated oscillation system; all the intramolecular and the intermolecular interactions must be included. In this paper, we discuss the influence of stretching, deformation, and lattice vibrations on general solid state NMR distances and angles[4] in a molecule for the first time.

[Theory]

In this section, we outline the theory of vibrational effects on the internuclear distances. In solid state NMR, internuclear distances are obtained by measurements of dipolar interactions, which is written as follows:

$$D = \left\langle b \left[3R_Z^2 / R^2 - 1 \right] / R^3 \right\rangle \tag{1}$$

where b is a constant, R_{α} ($\alpha = X, Y, Z$) is the α component of the internuclear vector **R**, and $R = |\mathbf{R}|$, the Z axis is along the static magnetic field. In this study, we define the solid state distance (R_{NMR}) as those determined from the unique principal value D_{33} , which is given by D when **R** is almost along the Z axis; accordingly, using eq. (1), R_{NMR} is easily calculated from $R_{\text{NMR}} = (2b/D_{33})^{1/3}$. To estimate vibrational effects, we denote the small displacements of the internuclear vector due to intramolecular vibrations of the *i*-th normal mode as $L_i Q_i$, and represent the small change of the molecular orientation due to the molecular libration by Euler angles (ξ, ψ, ζ), where ξ , ψ , $\zeta \ll 1$. Using these small displacements, we can expand $R_{\rm NMR}$ as[†]

$$R_{\rm NMR} = R_{\rm e} + \frac{R_{\rm e}}{2} \left\langle \left\langle \xi^2 \right\rangle + \left\langle \psi^2 \right\rangle \right\rangle + \sum_{i=1}^N L_i \left\langle Q_i \right\rangle + \frac{1}{R_{\rm e}} \sum_{i=1}^N \left(L_i^2 - 2L_i \left\langle Z^2 \right\rangle \left\langle Q_i^2 \right\rangle \right\rangle, \tag{2}$$

where R_e is an equilibrium internuclear distance. As a standard distance to be compared with R_{NMR} , we take a simple average of the distance $R_{dis} = \langle R \rangle$, which can be expanded as follows:

$$R_{\rm dis} = R_{\rm e} + \sum_{i=1}^{N} L_{iZ} \langle Q_{i} \rangle + \frac{1}{2R_{\rm e}} \sum_{i=1}^{N} \left(L_{iX}^{2} + L_{iY}^{2} \rangle \langle Q_{i}^{2} \rangle \right).$$
(3)

For direct bonding atom pairs, the amplitudes of deformations or tortional vibrations $\langle L_i X^2 + L_i Y^2 \rangle \langle Q_i^2 \rangle$ are usually much larger than those of the stretching vibrations $L_i Z^2 \langle Q_i^2 \rangle$. Accordingly, in this case, $R_{\rm NMR}$ is elongated by the molecular librations and intramolecular vibrations, whether relevant atoms are proton or heavier atoms such as ¹³C, ¹⁵N and ¹⁹F. For non-bonding atom pairs, the third term in eq. (2) due to the intramolecular vibrations is inversely proportional to R_e ; hence, the effect reduces as the distance increases.

Therefore, $R_{\rm NMR}$ is also expected to be elongated by the molecular librations, when $R_{\rm e}$ is sufficiently large. In our talk, we will also compare $R_{\rm NMR}$ with the X-ray distance, and discuss the theory for describing vibrational effects on angle measurements.



Fig. 1 α -Glycine molecule viewed along the one axis of the equilibrium inertia principal-axis frame, and distance numbers.

^{\dagger} Eq. (2) is different from the formula given by Henry and Szabo [2], because they take an inadequate approximation as pointed out by Go et. al.[5]

[MD Calculation Results]

MD simulations are carried out for glycine molecules (Fig. 1) in the α form crystal. In the calculation, we adopted the force fields by Machida et al.[6], which well reproduce both of the intra- and inter-molecular vibration spectra. From the simulated atomic trajectories during 40ps, we can exactly calculate $R_{\rm NMR}$ and $R_{\rm dis}$. Figure 2 shows elongation factors of $R_{\rm NMR}$ for the vibrational effects: $(R_{\rm NMR} - R_{\rm dis})/R_{\rm dis}$. For the direct bonds with proton nuclei (No.1-4), the elongation factors reach 1.6-2.7%, while they are 0.9-1.4% for those between non-proton nuclei (No.5-9). This figure also demonstrates that the vibrations cause non-negligible elongations of 0.7-1.0% even for the distances between remote atoms (No.10-14) confirming the above theory. Therefore, we can conclude that each distance exhibits a substantial elongation due to the vibrational effects, irrespective of whether it is a direct bond or not.



Fig. 2 Elongation factors $(R_{NMR} - R_{dis})/R_{dis}$ for the internuclear distances in an α -glycine molecule at 273K. See Fig. 1 about the distance number. [**References**]

[1] Y. Ishii and T. Terao, J. Magn. Reson. A 115 (1995) 116.

[2] E. R. Henry and A. Szabo, J. Chem. Phys. 82 (1985) 4753.

[3] T. Nakai, J. Ashida, and T. Terao, Mol. Phys. 67 (1989) 839.

[4] Y. Ishii, T. Terao, and S. Hayashi, J. Chem. Phys. in press.

- [5] S. Sunada and N. Go, J. Comp. Chem. 16 (1995) 328.
- [6] K. Machida, et. al., Spectrochimca Acta 33A (1977) 569.

3L2

¹³C-¹³C, ¹³C-¹H 双極子相互作用を用いた多次元固体 高分解能 N M R 二面角決定法 (横浜国大・エ) 〇藤原敏道、大東靖典、阿久津秀雄

Multidimensional solid-state NMR for determining dihedral angle from the correlation of ¹³C-¹H and ¹³C-¹³C dipolar interactions under magic-angle spinning conditions

Toshimichi Fujiwara, Yasunori Ohigashi, and Hideo Akutsu Faculty of Engineering, Yokohama National University, Yokohama 240, Japan

Multidimensional solid-state nuclear magnetic resonance under MAS conditions has been developed to obtain dihedral angle information from the correlation of the ¹³C¹H and ¹³C¹³C dipolar couplings in a ¹H^{α 13}C^{α -13}C^{β 1}H^{β} moiety. The experimental pulse sequence includes ¹³C¹H dipolar evolution periods for ¹³C^{α} and ¹³C^{β}, which are correlated with a coherent ¹³C^{α 13}C^{β} dipolar mixing period. Theoretical and numerical analysis indicates that the orientation of ¹³C^{α 1}H^{α} and ¹³C^{β 1}H^{β} dipolar couplings dominate the dependence of the spectra on the dihedral angle χ about the C^{α}C^{β} bond. The ¹³C^{α 13}C^{β} dipolar coupling plays an essential role in determining a unique dihedral angle in the range 0° $\leq \chi \leq$ 180°. This method enables the experimental determination of ¹³C isotropic chemical shifts under MAS permits its application to molecules having a number of ¹³C labeled sites.

【はじめに】

複雑な生体分子の構造を決めるためには、多くの構造情報を得る必要がある。このためには、構造に関する情報源になる¹³ Cや¹⁵ Nに関する相互作用を多く持つ完全標識試料を使い、高感度で高分解能化ができるMAS条件で実験を行うことが有利である。今までそのような試料から二面角に関する情報を得られることを示し⁽¹⁾、前討論会では、¹H^{α13}C^α $-^{13}$ C^{β1}H^βの部分(図1)から二面角 χ を得る方法^(2,3)を発表した。今回、この方法から得られる構造情報について詳しく検討した。対象にした系では、6つのスピン対について双極子結合があり、これらが双極子相関スペクトルに影響している。また、双極子の相対的な配向は二面角だけてなく結合角や結合長にも依存する。各双極子相互作用や結合角・結合長が二面角決定に与える影響、スペクトルに含まれている構造情報の決定精度について解析した。これらこの方法の本質的な特徴を明らかにすることは、より複雑なスピン系に応用し構造情報を得る上で重要である。

固体 NMR、二面角、安定同位体標識、マジック角試料回転、核双極子相互作用,

ふじわらとしみち、おおひがしやすのり、あくつひでお



Fig. 2. Pulse sequence for correlating CH dipolar couplings with a $C^{\alpha}C^{\beta}$ dipolar mixing period.

【実験と計算】対象にした分子は¹⁵ N,¹³ C で完全標識したアミノ酸バリンで、実験は 9.4 T の静磁場で、試料回転数は約5 kHz で行った⁽²⁾。図2に用いたパルス系列を示す。 t_1 と t_2 期でそれぞれ磁化はC "HとC[®] H相互作用で展開する。準備期と検出期(t_3)で等方 化学シフトの違いを利用してスピン対を選ぶ。1.2ms ある混合期には¹³ C ¹³ C 双極子相互 作用によりコヒーレントな磁化移動が行われる。¹ H ¹³ C - ¹³ C ¹ H 4 スピン系のシミュレ ーションは、自作の FORTRAN ソフトを用い IRIS INDIGO 2 (R10000)で計算した。1 スペク トルについての計算時間は約 10 時間であった。計算は時間領域で行い、1 試料回転を約 130 に分割した区間についてそれぞれ推進演算子を求めて行った。また、スペクトルの相似性 を定量的に評価するために自乗平均根偏差(RMSD)を用いた。



【結果と解析】6つの双極子相互作用を含むハミルトニアンについて二面角 χ の関数として スペクトルを計算した。それらについて自乗平均根偏差を求め等高線プロットしたのが図 3a で ある。その χ =60°での断面を図 3b に示す。等高線図には対角線に沿った谷以外に χ = 85°で対角線と交差するもう一つの谷がある。C^{*}H^{*}とC⁸H⁸双極子相互作用のみが働 いていならば、その系の対称性がよいためにそのもう一つの谷の高さも0になる。図4の 破線で示したものが、そのような場合の自乗平均根差にである。しかし、6つの双極子相 互作用ある場合には図 3b が示すように、もう一つの谷は0以上の値を取っている。これは、 C^{*}H^{*}とC⁸H⁸スピン対以外の双極子相互作用により生じている。このことは、双極子相 関スペクトルから χ を0°から180°の範囲で一義的に決められることを示している。

図4の実線で示したのは、C*H*とC^βH^β以外にC*C^βのスピン対についても双極子相互作用がある場合について求めた $\chi = 60$ °のスペクトルとの自乗平均根偏差である。 2つの極小値の差は0.11であり、6つの双極子相互作用がある場合(図 3b)の極小値差 0.12の9割になっている。また図5に示したのは異なる双極子相互作用を含む $\chi = 60$ °のスペクトル間の自乗平均根差を距離で表したものである。点Cは6つの双極子相互作用 があるスペクトル、点BはそこからC*C^β双極子相互作用のみ除いたスペクトル、点Aは 6つからC*H^βとC^βH*双極子相互作用を除いたスペクトルを表す。CBの距離がCAの 距離の二倍以上ある。以上のことから、C*C^β双極子相互作用が与える影響はC*H^βとC ^βH*双極子相互作用よりもかなり大きいことがわかる。スペクトルの基本的な特徴はC* H*とC^βH^β、C*C^βの相互作用で決まっていることがわかる。したがって、C*H^βとC ^βH*など約200pm以上の距離にあるCH双極子相互作用の効果は、相対的に小さいと 言える。



Fig. 4. RMSD R(60°; χ) between the isotropic mixing spectra calculated for the Hamiltonian having the dipolar interactions only for the C^{α}H^{α} and C^{β}H^{β} pairs (dashed line), and *R*(60°; χ) between the ¹³C^{α 13}C^{β} dipolar mixing spectra calculated for the Hamiltonian having the dipolar interactions only for the C^{α}C^{β}, C^{α}H^{α} and C^{β}H^{β} pairs (solid line).



Fig. 5. RMSD distances between the spectra calculated at $\chi = 60^{\circ}$. Point A: isotropic mixing spectrum calculated with the C^{α}H^{α} and C^{β}H^{β} dipolar couplings, B: dipolar mixing spectrum with the C^{α}H^{α} and C^{β}H^{β} dipolar couplings, and C: dipolar mixing spectrum with the six dipolar couplings.

図6aに実線で示したのは実験スペクトルと計算スペクトルの自乗平均根偏差であり、 ほぼ χ = 65°に極小値がある。この極小値を初期値として、2つの結合角、3つの結合 長、二面角を変数として非線形最小自乗法を行い求めた構造変数を表に示した。参考まで に実験スペクトルを最適化した計算と実験スペクトルを図6 b に示す。求めた結果は中性 子回折の結果とよい一致を示している。このように1 つの双極子相関スペクトルから H^{CC} ーC^BH^Bの構造変数をすべて求めることができた。また、図6 a に破線で示したのは、スペ クトルのS/N比が7から5 に√2 倍低下した時の自乗平均根偏差である。このようにノイ ズが増えても極小値はほとんど影響を受けないことがわかる。表にノイズから評価した構 造の精度を示した。また、表に示したB,は結合長などある構造変数によってスペクトル線 形が自乗平均根偏差で0.01 変化した時、それの変化を二面角の変化に換算したものである。 結合長についてB,が1°より小さいことは、結合長が与える線形変化と二面角による変化 が異なっていて区別できることを示している。



Fig. 6. (a) RMSD between experimental and simulated spectra (solid line) and RMSD altered by a noise increase in the experimental spectrum (dashed line). (b) Experimental and simulated 2D cross sections for the correlation between the ¹³C¹H dipolar couplings for C^{α} (*F*₁) and ¹³C^{β} (*F*₂).

TABLE	Structural parameters determined by solid-state NMR and neutron diffra	iction,
and their	effects on the χ determination	

	NMR	Neutron ⁽⁴⁾	Precision	Br
Dihedral angle	63.8°	67.6°	3.5°	1.0°
Bond angle (Cα)	110.0°	108.8°	2.7 °	0.43°
Bond angle (Cβ)	107.5°	104.7°	2.5 °	0.36°
$C\alpha H\alpha$ length	116 pm	111 pm	1.1 pm	0.21°
C _β H _β length	115 pm	110 pm	0.9 pm	0.14°
CαCβ length	167 pm	155 pm	7.9 pm	0.09°

【おわりに】 この方法で得られるスペクトルはC"H"とC[®]H[®]、C"C[®]双極子相互作用 でほぼ決まっているので、他の¹Hや¹³Cの影響つまり他の部分の構造が二面角決定にあ たえる影響は極めて小さい。双極子相関スペクトルには双極子相互作用の相対配向が反映 されているが、補助的な実験を行わなくても結合角と結合長、二面角の効果を分離して二 面角のみを正確に決められることがわかった。

【文献】⁽¹⁾T. Fujiwara, et al., J. Magn. Reson. **124,** 147 (1997).⁽²⁾藤原敏道、他。第 35 回 N M R 討論会予稿集 p.4 (1996). ⁽³⁾X. Feng, et al., Chem. Phys. Lett. **257,** 314 (1996). ⁽⁴⁾ T. F. Koetzle, et al. J. Chem. Phys. **60,** 4690 (1974).

ポリペプチドの主鎖カルボニル基の¹³C NMR化学シフト テンソルによる固体コンホメーションの研究 (群馬大工)〇莊司 顯

Conformational Study of Polypeptides in the Solid State by ¹³C NMR Chemical Shift Tensor Components of Main-Chain Carbonyl Carbons. (Gunma University) Akira Shoji

Abstract: We have studied the correlation between the ¹³C NMR chemical shift tensor components (δ_{11} , δ_{22} , δ_{33}) of amide carbonyl carbons and the secondary structure as well as the primary structure (neighboring amino-acid sequence) of a series of well-defined and selectively ¹³C and ¹⁵N isotope labeled α -helix octadecapeptides in the solid state. It was found that the δ_{22} is very sensitive to the neighboring amino-acid sequence, although the δ_{iso} is insensitive. Therefore, the δ_{22} is very useful for the conformational and neighboring amino-acid sequence analyses of polypeptides and natural proteins in the solid state.

1. 緒 論

固体高分解能NMRは最近著しく発展し、スピン1/2の炭素¹³C・窒素¹⁵N・水素¹H 核のNMR化学シフト(δ_{iso})の測定からポリペプチドの固体コンホメーション解析 が容易にできるようになった.特に、ポリペプチドの主鎖カルボニル(C=O)炭素の δ_{iso} はアミノ酸残基の種類や隣接アミノ酸残基の影響をあまりうけないため、主に主 鎖コンホメーション(二次構造)解析に有効である.これに対し、主鎖のC_a炭素と 側鎖のC_β炭素の δ_{iso} はアミノ酸残基の種類や側鎖構造にも依存するため、特定のアミ ノ酸残基ごとの情報を得ることができる¹.

最近,我々は¹⁵N化学シフトテンソル主値(δ_{11} , δ_{22} , δ_{33})を得ることによりコンホ メーション,アミノ酸残基の種類や隣接アミノ酸残基による影響をある程度分離し て議論できることを明かにし²,これらの¹⁵N化学シフトテンソル主値(特に δ_{22})を基 にしたポリペプチド(またはタンパク質)の固体構造解析が注目されるようになっ た.しかしながら,化学シフトテンソル主値を求めるためには今のところ着目する 核を同位体標識した試料を必要とするため,この種の研究例はまだ非常に少ない.

そこで本研究では、カルボニル炭素(1-¹³C)標識アミノ酸残基を選択的に含む α ヘリックス形の単分散オリゴペプチド(18量体)を用いて、主に主鎖カルボニル炭素(1-¹³C)の等方性化学シフト(δ_{iso})および化学シフトテンソル主値(δ_{11} , δ_{22} , δ_{33}) と隣接アミノ酸残基の効果(アミノ酸配列)との相関について調べた.

キーワード:¹³C化学シフトテンソル、ポリペプチド、コンホメーション、 隣接アミノ酸配列効果

しょうじあきら

2.実験

2-1 試料

試料は当研究室で合成したL-フェニルアラニン(PheあるいはF), L-ロイシン (LeuあるいはL), L-アラニン(AlaあるいはA)残基からなる単分散オリゴペプチド (18量体)を使用した³.8位に選択的なカルボニル炭素(1-¹³C)標識アミノ酸残基 (Leu^c, Ala^c, Phe^c), 12位にアミド窒素(¹⁵N)標識L-アラニン残基(Ala^N)を 含む全て右巻 α ヘリックス形の単分散オリゴペプチド(18量体)試料のアミノ酸配 列は次の通りである.

	1~6	78	9	10	11	12	13~18
FLA 1:	F-L-A-F-L-A-F	he-Leu	°-Ala	-Phe-	-Leu-	-Ala ^N -	-F-L-A-F-L-A
FLA 2:	F	he-Leu	°-Ala	-Phe-	-Ala-	-Ala ^N -	-
FLA 3:	—F	he-Leu	² —Ala	-Phe-	-Phe-	-Ala [∾] -	-
FLA 6:	F	he-Leu	² –Leu	-Phe-	-Leu-	-Ala ^ℕ -	-
FLA 7:	—F	he-Leu	² Phe	-Phe-	-Leu-	-Ala [∾] -	-
FLA 8:	—F	he-Ala	^c -Ala	-Phe-	-Leu-	-Ala ^ℕ -	-
FLA 9:	F	he-Phe	°-Ala	-Phe-	-Leu-	-Ala ^N -	-

<u>2-2</u> 固体高分解能¹³C NMRの測定

¹³C CP-MASおよび¹³C CP-staticスペクトルは日本電子製 JEOL EX-270WB 分光計を 用い共鳴周波数は67.80 MHzで測定した.¹³C CP-MASスペクトルの測定条件は,90° パルス幅:4.5 µs,接触時間:2 ms,繰り返し時間:5 s,スペクトル幅:27 kHz,デー タポイント:8 K,サンプリングポイント:1 K,MAS速度:5.0~5.9 kHz,積算回数: 100~1500 回とした.¹³C CP-staticスペクトルは,試料をマジック角度に固定し静止 状態で測定した.測定条件は,90°パルス幅:6.0 µs,接触時間:2 ms,繰り返し時 間:5 s,スペクトル幅:40 kHz,データポイント:8 K,サンプリングポイント:4 K,積算回数:2100~6100 回とした.¹³C 化学シフトはテトラメチルシラン(TMS) を基準とし,アダマンタン(δ =29.5 ppm)を二次基準とした.¹³C 化学シフトの実験 誤差は,等方性化学シフト δ_{iso} では±0.3 ppm,化学シフトテンソルの主値の δ_{22} では± 0.5 ppm, δ_{11} および δ_{33} では±2 ppmである.

3. 結果及び考察

<u>3-1</u>¹³C化学シフトテンソル主値とアミノ酸配列との相関

FLA1のCP-MASスペクトルおよびCP-Static(パウダーパターン)スペクトル(省略)から得た8位のアミノ酸残基の¹³C化学シフト値($^{c}\delta_{iso}$, $^{c}\delta_{11}$, $^{c}\delta_{22}$, $^{c}\delta_{33}$)は12位の L-アラニン残基の¹⁵N化学シフト値($^{N}\delta_{iso}$, $^{N}\delta_{22}$)と共にTable 1にまとめて示す.

Sample	¹³ C Chemical Shifts (ppm)				¹⁵ N	Chemical	Shifts (ppm)
	$^{c}\delta_{iso}$	^c δ ₁₁	$^{c}\delta_{_{22}}$	$^{C}\delta_{_{33}}$	$^{c}\delta_{11}$ + $^{c}\delta_{33}$	${}^{\sf N}\delta_{\sf iso}$	^N δ ₂₂
FLA 1	176.9	240	192.4	98	338	99.3	55.1
FLA 2	176.9	240	191.2	100	340	97.9	54.4
FLA 3	177.1	240	193.2	98	338	100.6	56.0
FLA 6	176.9	240	193.4	97	337	99.5	55.9
FLA 7	177.0	240	192.4	99	339	99.3	55. 9
FLA 8	176.8	241	191.2	98	339	99.3	55.5
FLA 9	176.0	241	190.1	97	338	99.2	55.5

Table 1. ¹³C Chemical Shifts (${}^{c}\delta_{iso}$, ${}^{c}\delta_{11}$, ${}^{c}\delta_{22}$, ${}^{c}\delta_{33}$) and ¹⁵N Chemical Shifts (${}^{N}\delta_{iso}$, ${}^{N}\delta_{22}$) of the Samples in the Solid State.

FLAシリーズの試料の8位のアミノ酸残基の^C δ_{iso} はいずれも176–177 ppmの狭い範囲 内に観測される.これらの^C δ_{iso} は α ヘリックス形に帰属される特有な値であることか ら,コンホメーションに大きく依存するが,隣接アミノ酸残基(アミノ酸配列)の 影響は殆ど受けないことが確認できる.FLA9の^C δ_{iso} のみは他に比べ約1 ppm の高磁場 側シフトが見られるが,これはPhe残基の側鎖構造の特性によるものと考えられる. また,^C δ_{11} +^C δ_{33} の値(337–340 ppm)は試料間での差が最大 3 ppmと小さい.これらは 実験誤差(±2 ppm)を超える大きさではないことから,^C δ_{11} +^C δ_{33} の値とこれより求め た^C δ_{11} (240–241 ppm)と^C δ_{33} (97–100 ppm)の値もほぼ一定値を示すといえる.

これに対して、 ${}^{c}\delta_{22}$ の値は190.1–193.4 ppmの範囲に渡り、試料間で差が見られる. しかも、このシフト差(3.3 ppm)は ${}^{c}\delta_{22}$ の実験誤差より大きいことから、 ${}^{c}\delta_{22}$ は隣接 アミノ酸残基(アミノ酸配列)の影響を反映していると判断できる。特に8位のL-ロ イシン残基の ${}^{c}\delta_{22}$ は11位のアミノ酸残基の種類によって大きく影響される傾向が見ら れ、それより近い9位のアミノ酸残基の影響よりむしろ大きい.この結果は、 $a \land 1 \lor \gamma$ クス形ポリペプチドに特徴的なものと考えることができ、分子内水素結合の位置関 係および隣接アミノ酸残基効果の影響を直接確認できるという点で、極めて重要な 知見である.

<u>3-2¹³C化学シフトテンソル主値と¹⁵N化学シフトテンソル主値との相関</u>

8位のL-ロイシン残基の^c δ_{22} がこれと直接結合している9位のアミノ酸残基の影響よりむしろ11位のアミノ酸残基の影響を大きく受けることの理由を明らかにするために、8位のLeu^cの¹³C化学シフトテンソル主値^c δ_{22} とこれと水素結合を形成している12位のAla^Nの¹⁵N化学シフト(^N δ_{iso} および^N δ_{22})との相関を調べた.¹⁵N化学シフトについては、特にN端側隣接アミノ酸残基の影響を大きく受けることがわかっている.

11位のアミノ酸残基の種類による化学シフト相関を見ると(試料FLA1, FLA2, FLA3), ${}^{c}\delta_{2}$ が高磁場側にシフトすると ${}^{N}\delta_{iso}$ および ${}^{N}\delta_{2}$ も高磁場側にシフトし,両者の間でそれぞれほぼ直線関係が得られる.一方,9位が置換された場合には(試料FLA1, FLA6, FLA7), ${}^{N}\delta_{iso}$ および ${}^{N}\delta_{2}$ の変化量はいずれも小さく実験誤差の範囲内と考えられるが、 ${}^{c}\delta_{2}$ の変化(約1ppm)については有意差といえる.したがって,8位のL-ロイシン残基の ${}^{c}\delta_{2}$ がこれと直接結合していない11位のアミノ酸残基の影響を大きく受ける理由として、 α ヘリックス形ポリペプチドでは8位の残基のカルボニル基が11位の残基の側鎖と空間的に極めて近い位置関係にあるため、主にその影響によるものと考えられる.しかし、今回は、8位のLeu^Cと水素結合を形成している12位のアミノ酸残基の種類を変えた実験は行っていないので、この点も含めて、更に詳細な検討が必要である.

4. 結 論

- 1. 測定試料の¹³C化学シフトテンソル主値^c δ_{22} は190.1から193.4 ppmに現れ, 隣接 アミノ酸残基の効果の存在が確認できた.特に,8位の^c δ_{22} は11位のアミノ酸残基 の影響を反映することが明らかになった.この理由として8位のカルボニル基と11 位のアミノ酸残基の側鎖が空間的に近づき,その影響が反映されたと考えられる. この結果は,^c δ_{1so} がこれらの試料間で殆ど一定であることと対照的で大変興味深い 結果であり,化学シフトテンソルの研究の今後が期待できる.
- 2. ${}^{c}\delta_{11} + {}^{c}\delta_{33}$ の値は337から340 ppmでほぼ一定値を示した. ${}^{c}\delta_{11} + {}^{c}\delta_{33}$ の値については 実験誤差が±2 ppmで大きいため、これ以上の議論は今のところできないが、将来 これらがより正確に、精度高く求められるようになれば、 13 C化学シフトテンソル 主値の有用性が明確になるであろう.

文献

- 1) H. Saito and I. Ando, in *Annual Peports on NMR Spectroscopy*, Vol. 22 (ed. G.A. Webb), p. 209, Academic Press, London, 1989.
- 2) A. Shoji, S. Ando, S. Kuroki, I. Ando and G.A. Webb, in *Annual Peports on NMR Spectroscopy*, Vol. 26 (ed. G.A. Webb), p. 27, Academic Press, London, 1993.
- 3) 莊司顯,小川一輝,第35回NMR討論会講演要旨集,p.282-285,京都,1996年.

3L4

2次元スピン拡散 NMR 法による絹フィブロインタンパク質の 局所構造解析

東京農工大工 ○出村誠、斉田理、笹平理朗、石坂弘子、朝倉哲郎 University of Nijmegen B. H. Meier

Local structural analysis of silk fibroin by two-dimensional spin diffusion NMR

Makoto Demura¹, Osamu Saita¹, Michiaki Saita¹, Hiroko Ishizaka¹, Tetsuo Asakura¹ and B. H. Meier²

 Department of Biotechnology, Tokyo University of Agriculture and Technology, Koganei, Tokyo 184
 ² Laboratory for Physical Chemistry, University of Nijmegen, The Netherlands

Bombyx mori and Philosamia cynthia ricini silk fibroins were labeled with $[1^{-13}C]$ Gly and $[1^{-13}C]$ Ala *in vivo* in order to prepare the ¹³C labeled silk fibroin samples for measurements of solid state ¹³C 2D spin diffusion NMR. Different 2D spin diffusion NMR spectra between $[1^{-13}C]$ Gly and $[1^{-13}C]$ Ala labeled *B.mori* silk fibroin fibers were observed when the silk fibroin with high silk II (antiparallel β -sheet) content was used 2D spin diffusion NMR spectral simulation with observed chemical shift tensor values and Euler angles of ¹³C chemical shift tensor orientations calculated from atomic coordinates was performed to clarify local structures of *B. mori* and *P. c. ricini* silk fibroins at atomic level.

[緒言]

家蚕網フィブロインの繊維構造の発現は、カイコの吐糸による準安定な Silk I型から安定な Silk II 型結晶構造への構造転移を最大の特徴としている。主要シークエンスを Poly(Gly-Ala)_n と仮定した Silk II型のX線結晶構造解析は行われてきたものの、Gly や Ala 残基以外の Ser, Tyr, Val 残基ごとの 主鎖内部回転角や、繊維構造中の非晶構造の詳細な情報は得られていなかった。我々は最近、角度依 存固体 NMR 法と各アミノ酸残基の¹³C および¹⁵N 安定同位体ラベル法を組み合わせて、絹繊維の Gly, Ala, Ser, Tyr, Val 各残基の主鎖内部回転角(φ,ψ)の決定を行った[1-3]。一方、野蚕網フィブロインの Ala リッチ領域はクモ牽引糸のアミノ酸シークエンスと類似しており、家蚕、野蚕網フィブロインの構 造の比較のみならず、クモ牽引糸との物性比較の面でも野蚕網フィブロインの高次構造解析が有用と なってくると予想される。

本研究では、特定アミノ酸残基の主鎖カルボニル¹³C核をラベルした家蚕および野蚕絹フィブロインの繊維試料について、固体2次元スピン拡散NMRを測定し、その結晶および非晶成分の局所構造を詳細に検討した。

[実験]

[1-¹³C]Gly, [1-¹³C]Alaを含む人工飼料を5齢期の家蚕および野蚕に与え、¹³C ラベル絹繊維試料を得た。¹³C ラベル絹フィブロイン繊維試料は、これを精製して得た。吐糸直前のカイコから中部絹糸腺を

スピン拡散、固体2次元NMR、絹フィブロイン、化学シフト異方性、逆平行βシート構造 でむらまこと、さいたおさむ、ささひらみちあき、いしざかひろこ、あさくらてつお、Meier B.H. 摘出し、セリシンを除去後、乾燥することによって繊維化前の絹フィブロイン試料を得た。¹³C 2D ス ピン拡散 NMR 測定 は、JEOL EX 400 NMR spectrometer で static 測定用プローブを用いて行った。 ミキシングタイムは 10s、室温で測定した。スペクトルシミュレーションには GAMMA プログラム[4] を用いた。

[結果と考察]

家蚕への安定同位体 ラベルアミノ酸の経口投与によって、[1-¹³C]Gly, [1-¹³C]Ala ラベル絹フィブロイン (Silk II型)を得た。[1-¹³C]Gly, [1-¹³C]Ala ラベル化 は¹³C CP/MAS NMRスペクトルのカルボニル域の強度 増大から、絹フィブロインの高ラベル化が十分に行われ ており、固体 NMR 測定用に用いることができることが わかった。絹フィブロインの固体 NMR において、AlaCβ ピークの化学シフトは、コンフォメーションに著しく依 存する。そのスペクトルパターンから今回作製した[1-¹³C]Gly, [1-¹³C]Ala ラベル化試料は、いずれも Silk II 型であり、AlaCβ ピークのシミュレーションから、Silk II 型結晶:非晶の割合を70:30と決定した。

固体 ¹³C static NMR スペクトルの測定から、[1-¹³C]Gly, [1-¹³C]Ala ラベル部位のパウダーパターンが 観測された。スペクトルシミュレーションから決定され たテンソル値はそれぞれ、[1-¹³C]Gly; σ_{11} = 245 ppm, σ_{22} = 179 ppm, σ_{33} = 90 ppm, [1-¹³C]Ala; σ_{11} = 242 ppm, σ_{22} = 186 ppm, σ_{33} = 96 ppm であった。

固体 2D スピン拡散 NMR スペクトルを Fig. 1 に示す。 [1-¹³C]Ala 絹繊維では、対角ピークが主であるのに対して、 [1-¹³C]Gly 絹繊維では ¹³Cラベルサイト間に特徴的な化学シ



Fig. 1 Solid state 2D ¹³C spin diffusion NMR spectra of [1-¹³C]Ala (Top) and [1-¹³C]Gly (Bottom) labeled silk fibers with Silk II structure.

フト異方性相互作用の非対角パターンが強調された。分子構造中に局在する¹³C ラベルサイト間のスピン拡散を化学シフト異方性相互作用の観点から解析するために、GAMMA プログラム[5]によって、絹フィブロイン結晶構造の原子座標に基づいて、¹³C スピン拡散サイト間の化学シフトテンソルのオイラー角を求め、2D スピン拡散 NMR スペクトルシミュレーションを行った。家蚕、野蚕絹フィブロインの2D スピン拡散 NMR スペクトルと局所構造の関係、さらに各々の構造の比較について発表する。

文献

- 1. M. Demura et al., J. Molecure Structure, in press.
- 2. T. Asakura et al., Annual Reports on NMR Spectroscopy, 34, 301-346, 1997.
- 3. T. Asakura et al., Biopolymers, 41, 193-203, 1997.
- 4. S. A. Smith et al., J. Magn. Reson., A 106, 75-105, 1994.
- 5. J. Kümmerlen et al., Macromolecules, 29, 2920, 1996.

固体NMRによるケイ素系ポリマーの 構造およびダイナミックスの研究

東京工業大学工¹、ダウコーニングアジア(株)²〇黒木重樹¹、安藤勲¹、村上正志²

Solid State NMR Investigation of The Structure and Dynamics of Silicon based Polymers

(Department of Polymer Chemistry, Tokyo Institute of Technology¹ and Research Center, Dow Corning Asia Ltd.²) <u>Shigeki Kuroki</u>¹, Isao Ando², and Mashashi Murakami²

Poly(silmethylene)s with the repeating Si-C backbone units are one of the most well-examined carbosilane polymers. We synthesized two poly(silmethylene)s which are poly(diphenyl-silmethylene)(PDPhSM) and poly(methylphenylsilmethylene)(PMPhSM). These two polymers have different physical properties. In this work, we measured ¹³C and ²⁹Si solid-state NMR spectra of PDPhSM and PMPhSM, and discussed the structure and dynamics of Si-C backbone and side chain of these two polymers.

1、緒言

新規に開発されたケイ素系ポリマー、ポリシルメチレンは主鎖に-Si-C-骨格をもち、メチレン鎖、シリレン鎖のみからなるポリマーとは異なった特性をもつポリマーとして期待される。例えばポリメチルフェニルシルメチレン(PMPhSM)($-Si(Me)(Ph)-CH_2-)_n$ は $T_{d5}=450$ °C、ポリジフェニルシルメチレン(PDPhSM)($-Si(Ph)_2-CH_2-)_n$ は $T_{d5}=456$ °Cと熱安定性も高く、その上熱可塑性樹脂のためリサイクルも可能である。粘弾性特性の測定結果からこれらの2つのポリマーは共通の主鎖骨格を持つにもかかわらず大きく物性が異なっていることがわかった。これらのポリマーの ¹³C、²⁹SiNMR スペクトルを測定することによりその主鎖および側鎖の分子構造およびダイナミックスを議論した。

2、結果と考察

PMPhSM と PDPhSM の粘弾性特性の測定結果から、 PMPhSM は約 20℃に現れ るガラス転移領域で貯蔵弾性率が 10³以上低下する。それ以外に損失弾性率のカーブ において-120℃前後に不明瞭なピークが観測された。また、PDPhSM は 140℃付近 の貯蔵弾性率の減少以外に、210℃付近、60~70℃付近に損失弾性率のカーブに不明 瞭なビークが存在する。

まず、室温における PDPhSM と PMPhSM の¹³C および ²⁹SiCP/MASNMR スペク トルを Fig1 に示す。²⁹Si スペクトルにおいて、PDPhSM は-7.4ppm と-9.2ppm にほ ぼ強度比が 1:1 の2 つの信号が観測されている。また、PMPhSM は-4.3ppm に1 つの信号が観測されている。¹³C のスペクトルにおいて、PDPhSM の側鎖フェニル基 に由来する信号は複雑に分裂しており、磁気的環境の異なった数種類のフェニル基が

¹³C, ²⁹SiNMR、ポリシルメチレン、分子構造、ダイナミックス

くろきしげき、あんどういさお、むらかみまさし



Fig.1 13C and 29Si CP/MAS NMR spectra of PMPhSM and PDPhSM.

存在していることがわかる。また、主鎖メチ レンも2つの信号が観測されており、29Siの 結果も含め、磁気的環境の異なった2種類の 主鎖成分があることがわかる。一方、 PMPhSM の側鎖フェニル基は低磁場側から C1、C2、C3.4 由来の信号に帰属でき、主鎖 メチレンからの信号も1つであった。 PDPhSM の 29Si の 2 つの信号が何に由来す るものかを明らかにするためにまず Fig.2 に 示す PDPhSM の29SiDD/MAS スペクトルを 観測した。その結果、CP/MAS スペクトルで 観測された2つの信号以外に-8.5ppm にショ ルダーピークが観測された。これは運動性の 良い非晶部に由来する信号であると考えら れる。また²⁹Si T₁測定の結果、273s(-7.4ppm) と 306s(-9.2ppm)であり、T」はほぼ等しくこ の2つの信号はともに結晶部由来の信号で あることが分かる。2つの結晶成分の主鎖由 来の信号が観測されており、その強度比がほ ぼ1:1 であることから PDPhSM の主鎖は TTTG コンホメーションをとっていること が推測される。

Fig3 に室温における PMPhSM と PDPhSM の室温および PDPhSM の 386.5K における¹³CCP・DDPh/MAS 測定の結果(フ ェニル領域)を示す。PMPhSM は側鎖フェニ ル基の C1,C2,C3 由来の信号が観測されてい るため、すでに側鎖フェニル基の運動が室温 で起こっていることがわかる。一方、 PDPhSM では側鎖のフェニル基に由来する 信号のうち C2,C3 由来の信号はほとんど観 測されていない。したがって、室温において フェニル基の回転はほとんど起こっていな いことがわかる。また少なくとも3つ以上の 異なった C1 炭素が観測されているので、異 なった磁気的環境にあるフェニル環が3種 類以上存在することがわかる。386.5K にお いては C2.C3 由来の信号が観測されている ためフェニル基の回転運動がこの温度では 起こっていることがわかる。

Fig4 に室温と 386.7K における ²⁹SiCP・ DDph/MAS スペクトルを示す。室温では dipolar-dephasing により両方の信号がほぼ 同様の割合で減衰しているのに対して、



Fig.2 29Si DD/MAS spectrum of PDPhSM at room temp.



145 140 135 130 ppm

Fig.3 13C CP+DDph/MAS spectra of PMPhSM(a) and PDPhSM(b)at room temp. and PDPhSM at 386.5K(c).

386.7K では高磁場側の信号は全く減衰せ ず、低磁場側の信号のみが減衰している。こ れは低磁場側の信号由来のシリコン原子が 1Hと強い双極子-双極子相互作用があるにも かかわらず、高磁場側の信号由来のシリコン 原子は^IHとの双極子-双極子相互作用が小さ くなっていることを示している。この温度に おいて側鎖フェニル基の回転運動が起きて いることが Fig.3 の結果からわかっているの で、高磁場側の信号に由来するシリコン原子 に結合したフェニル基は回転運動をしてい るが、低磁場側の信号に由来するシリコン原 子に結合したフェニル基は回転運動をして いないことがわかる。この結果から低磁場側 の信号が TT 由来の信号で、高磁場側が TG 由来の信号であることが示唆される。詳細な 議論は講演にて述べる。

謝辞

本研究は、産業技術研究開発制度の一環として、(財)高分子素材センターを通じ、新エネ ルギー産業技術総合開発機構から委託を受 けて実施したものである。





Fig.4 29Si CP DDph/MAS spectra of PDPhSM at room tem.(a) and 386.7K(b).Dipolar-Dephasing delay is 25us.
3L6

二次元固体 ¹³C スピン拡散 NMR 法による 高分子ガラスの短距離秩序構造解析

京大化研 〇梶 弘典・堀井 文敬

Analyses of Short-Range Ordered Structure of Glassy Polymers by Two-Dimensional Solid-State ¹³C Spin Diffusion NMR Method

Hironori Kaji and Fumitaka Horii Institute for Chemical Research, Kyoto University, Uji, Kyoto 611

The short-range order in glassy ¹³C carbonyl-labeled poly(ethylene terephthalate) (PET), quenched from the melt, has been investigated at room temperature by two-dimensional solidstate ¹³C spin diffusion NMR spectroscopy. From two-dimensional ¹³C spin diffusion spectra with various mixing times, it is suggested that there exists the ordered region within the mixing time of 3.2 s even in the glassy state, and that the disordered component increases with increasing the mixing time. Above 3.2 s, there is no orientational correlation, showing that the state reaches to a quasi-equilibrium. From the calculation of ¹³C spin diffusion rate constant, the correlation length of the ordered region is estimated to be of the order less than twenty carbonyl carbons.

1. 緒言

高分子の構造および運動はその巨視的な物性発現の原因であり、その解明は極めて重要である。 高分子の結晶および非晶状態における分子運動解析には固体 NMR 法が極めて有用であり、その 分子運動の詳細が数多くの研究により明らかとなっている^{1,2)}。一方、高分子の分子レベルの構造 は、結晶に対しては回折法により明らかとなっているが、ガラス状態での構造はいまだ明確にさ れているとは言い難い。高分子のガラス状態における構造、特に短距離局所構造は、巨視的物性 のみならず分子運動とも密接に関連しており、その解明は分子運動を明らかにする上でも不可欠 である。

本研究では、カルボニル炭素を選択的にラベルしたポリエチレンテレフタレート(CO-PET) に 対し、¹³C スピン拡散を利用した二次元固体 NMR 法を用いることにより、PET のガラス状態に おける短距離構造について検討した。

2. 実験

試料は、東京農工大の朝倉哲郎教授に提供して頂いた CO-PET を 280℃、10kgf/cm²で製膜後

キーワード:ポリエチレンテレフタレート、非晶構造、化学シフト異方性、 二次元交換スペクトル、¹³C スピン拡散

かじ ひろのり、ほりい ふみたか

氷水中で急冷し、一日間減圧乾燥させることにより作製した。得られたガラス状試料を NMR 測 定に供した。固体 ¹³C NMR 測定は、Chemagnetics CMX-400 分光計により 9.4T の静磁場下で行 った。測定は、スピン拡散の角度依存性および化学シフト差依存性を消去するため、また、¹³C ス ピン拡散を加速するため、超低速 magic angle spinning (us-MAS) (40±0.17 Hz)下で行った。測 定温度は、22.6±1.0℃である。

3. 結果と考察

<u>3.1. 二次元 ¹³C スピン拡散 NMR スペクトル</u>

図1に混合時間を0秒から3.2秒に変化さ せた場合の二次元 ¹³C スピン拡散 NMR ス ペクトルの測定結果を俯瞰図で示す。ここで 観察される交差ピークに運動の寄与がない ことは、ラベルをしていない PET 試料の測 定により確認している。図2には13Cスピン の拡散が起こっていない場合と、13C スピン が完全にランダムになった準平衡状態に対 するシミュレーションスペクトルを示す。混 合時間が0秒の場合の実測スペクトルは、図 2(a)と同様、対角ピークのみが観察されてお り、13C スピンの拡散が起こっていないこと がわかる。一方、混合時間が3.2秒を超えた 場合のスペクトルは、図2(b)と一致しており、 13C スピンが完全にランダムになった準平衡 状態に至っていることがわかる。混合時間が 3.2 秒以内では、混合時間の増加とともに、 交差ピークの増加が明瞭に観察され、無秩序 成分が増加していくことが示された。また、 全成分と無秩序成分の差スペクトルから、そ の他の成分を検討したところ、対角ピーク線 幅の広がり、のいからの2部分にかけての対角 ピーク強度の減少が観察されるとともに、 の33 部分の強度が増加する傾向が見られた。 この対角ピーク強度の変化がスピンー格子 緩和時間(Tic)の主軸方向依存性によるも のではないことは CPT1 測定から明らかで ある。シミュレーション解析の結果、フェニ レン環がスタックした成分およびラベルし



Fig. 1. Experimental 2D 13 C spin diffusion spectra of CO-PET in the glassy state. Mixing times are (a) 0, (b) 0.8, and (c) 3.2 s, respectively. The spinning rate is 40 ± 0.17 Hz.

た炭素間のなす角が数度以内の秩序成分の存在が示唆された。

3.2. 秩序構造領域のサイズ

このようにガラス状態においても秩序構造領域が存在していることが二次元 ¹³C スピン拡散 NMR 法により示唆された。この秩序構造領域の大きさは、13C スピン拡散速度定数を評価し、混 合時間を実際の距離に換算することにより明らかにできる 3。混合時間中の平均 13C スピン拡散速 度定数 W_{ii}は、

$$\overline{W_{ij}} = \frac{1}{2}\pi s_{ij}^2 \overline{b_{ij}^2} \overline{F_{ij}(0)}$$

で与えられる。ここで sij は双極子スケーリング因子、bij は双極子カップリングの周波数、Fij(0) はゼロ周波数での規格化されたゼロ量子遷移スペクトルの強度である。本実験条件(us-MAS)下で は、 $s_{ii}=1$ 、

$$\overline{b_{ij}^2} = \left(-\frac{\mu_0}{4\pi} \frac{\gamma_s^2 \hbar}{r_{ij}^3} \frac{1}{2} \left(3\cos^2\theta_{ij} - 1\right)\right)^2 \approx 4.6 \times 10^{-52} \times \frac{1}{r_{ij}^6},$$

$$\overline{F_{ij}(0)} = \int_{-\infty}^{\infty} d\omega_p \int_{-\infty}^{\infty} d\omega_q P(\omega_i | \omega_p) P(\omega_j | \omega_q) F_{pq}(0) \approx 1.0 \times 10^{-52}$$

であった。以上より、 $\overline{W_{ii}} \cong 7.2 \times 10^{-56} \times r_{ii}^{-6}$ と なる。この結果から、us-MAS によって $\overline{W_{ij}}$ は 核間距離 rjjのみの関数となり、核間ベクトル と静磁場のなす角 θijおよび化学シフト差ωiωiに対する依存性を消去できることがわかっ た。秩序構造領域の大きさは、rij=4.5~6 Å と仮定すると一次元方向に十数個以下程度の 大きさであると見積もることができるが、よ り正確には rijを明らかにする必要がある。初 期の速度定数は、短い混合時間における交差 ピークの強度から評価できるため、角度相関 を距離の関数として得ることが可能となるが、 交差ピーク強度が極めて小さいため、現在検 討中である。

謝辞:試料を提供して頂いた東京農工大工 学部の朝倉哲郎教授に深く感謝します。

References

(1) Horii, F.; Beppu, T.; Takaesu, N.; Ishida, M. Magn. Reson. Chem. 1994, 32, S30.

Solid-State NMR dimensional and Polymers; Academic Press: New York, 1994.



Fig. 2. Simulated 2D ¹³C spin diffusion spectra of CO-PET in the glassy state. (a) the state without (2) Schmidt-Rohr, K.; Spiess, H.W. Multi- ¹³C spin diffusion, (b) quasi-equilibrium state.

(3) Gan, Z.; Ernst, R.R. Chem. Phys. Lett. 1996, 253, 13.

-59 -

パルス磁場勾配NMR法によるポリエチレンオキサイド系 ゲルにおけるイオンの拡散係数の測定

(物質研¹、ユアサコーポレーション²、機能水研究所³) 〇早水紀久子¹、相原雄一²、落合誠二郎²、W.S.Price³

Measurement of the Diffusion Coefficients of Ions in the Gels of

3L7

Polyethyleneoxides by the Pulsed Field Gradient NMR Method

Kikuko Hayamizu¹, Yuichi Aihara², Seijiro Ochiai², and W. S. Price³

¹National Institute of Materials and Chemical Research, ²Yuasa Cooperation, and ³Water

Research Institute

E-mail: hayamizu@nimc.go.jp

Knowledge of diffusion is of fundamental importance for understanding active materials and the recently developed pulsed field gradient (PFG) NMR method is an excellent method for measuring diffusion coefficients. Gels are very interesting materials and their nature is half liquid and half solid, but techniques suitable for measuring diffusion in gels are limited. Gel electrolytes are very promising materials for constructing batteries. The components of the present gels are cross-linked polyethylene oxide (PEO, polymer), propylenecarbonate (PC, solvent), and LiN(SO₂CF₃)₂ (LiTFSI, salt). In this study, we have measured the diffusion coefficients of SPE and PC using ¹H PFG NMR and those of Li ion and anion by ⁷Li and ¹⁹F PFG NMR, respectively. The Li ion was observed to undergo restricted diffusion.

パルス磁場勾配法NMR法(PFG-NMR)は物質中を拡散する原子、イオン、分子の挙動を 測定する上で、非常に有効な手法であり、特に異なった核種に対して個別のデータが観測 できるので、物質内部を詳細にみることができる。ゲルは固体と液体の中間領域の構造をも っているが、まだ観測手法が十分に確立しているとはいえず、構造と機能についての研究が 始まったばかりである。特にゲルの中での物質移動は重要な現象である。リチウム電池にお いてゲル電解質は有望であると考えられている。我々は PFG-NMR 法をゲル電解質に適用 した。本研究で対象にした電解質ゲルの構成物質は高分子(架橋ポリエチレンオキサイド、 PEO)、溶媒(プロピレンカーボネイト、PC)及びリチウム塩 (LiN(SO₂CF₃)₂, LiTFSI)であ り、それぞれの拡散系係数を測定したので報告する。

Diffusion Coefficient, Pulse Field Gradient, Gel electrolyte, ¹H, ¹⁹F and ⁷Li NMR

はやみず きくこ、あいはら ゆういち、おちあい せいじろう、W.S. プライス

-60 -

実験

PFG-NNRの測定は、日本電子製 GSH-200(4.7T、ワイドボアSCM)を改造して TecMag 社の ディジタイサーGALAXY とソフトウエア MacNMR と接続した本体に、日本電子製の PFG 用プ ローブ(マルチ+¹H用及びF/H用)及びパルス磁場発生用パワーアンプを接続して行った。 パルス磁場強度の較正にはシゲミスタンダード社製の二重管の内管の中央に正確に5mm のつっかえ棒をたてた特製のサンプル管を用い、イオン交換水を入れてシグナル観測時に パルス磁場を照射する方法でマルチ用プローブを較正した。最大のパルス磁場強度は 8.5T/m (850 gauss/cm)であった。次に水の拡散係数を測定し(2.4x10⁹ m²/s)、これを基準 にして F/H 用のプローブを較正した。最大のパルス磁場強度は10.9T/m であった。パルス磁 場強度の安定性は良好で、繰り返し実験ではデータは実験誤差以内で一致している。測定 は全て室温(23°C)で行った。

電解質ゲルの作製では分子量 4,000 のポリエチレンオキサイド(PEO)の末端をアクリル化 した前駆体を用いた。分量の塩を秤量して 50ml の PC に加え約30分攪拌して完全に溶解 しさらに PEO を加えて30分攪拌した後に SUS304 にキャストしてから放射線ラジカル重合に よる化学架橋を行い目的とするゲルを作製した。これを集めてシゲミスタンダード製の二重 管に高さ 5mm で挿入し熔封した。これらの工程は全てドライルームで行った。本研究では 6 種類のサンプルの測定を行った。即ちサンプル A: PC(純液体)、B: PC+1M LiTFSI(電 解質溶液)、C: PC+20%PEO(ゲル)、D: PC+0.5M LiTFSI + 20%PEO、E: PC+1M LiTFSI + 20% PEO、F: PC+1.5M LiTFSI+20%PEO (D、E、F は電解質ゲル)。

PFG-NMR

今回測定に用いたパルス系列は次の通りであり、最も単純、基本的な方法である。



いわゆるスピンーエコー法にパルス磁場を2回照射して磁場勾配をつくる方法である。観測 対象物質が位置を変えると最初のπ/2 パルスの後 xy 平面に広がったスピンの位相が次の パルス磁場と π パルスの後で再集合しなくなるというのが極く単純な原理である。パルス磁 場を照射した時としない時のシグナル強度の比(E/E₀)は自己拡散係数 Dとすると

E /Eo= exp (-D ($\gamma g \delta$)² ($\Delta - \delta/3$))

[1]

で与えられる。ここで γ は磁気回転比、g はパルス磁場強度、 δ はパルス磁場の長さ、 Δ は パルス磁場の間隔である。式から明らかなように、拡散係数が同じなら γ の小さな核種では g は大きくなければならない。また SCM の作る大きな磁場のなかで付加的な磁場を照射す るので、パルス磁場後に渦電流が残るとシグナルが歪んで正確な強度が得られなくなる。パ ルス磁場は高周波パルスの直後に照射し、渦電流の効果をなるべく受けないようにしている。 δ (small delta)と Δ (large delta) との関係において自ずと限界があり、測定可能な拡散係 数にも限界がある。実際の測定ではパルス磁場強度と Δ を一定に保って δ を変化してシグ ナル強度 Eを測定してた。パルス磁場のない時のシグナル強度 Eoで規格化することにより、 緩和の効果を相殺し、($\gamma g \delta$)²(D- δ /3)で対数プロットして勾配から拡散係数 D を得ている。一 般に¹HNMR と¹⁹FNMR では Δ は 30~30ms で、⁷LiNMR では Δ は 10~20ms 測定した。 もし拡散が無限に広い空間で起こる時には、D の測定値は Δ や g によらないことが理論 的にも実験的にも示されている。しかしながら、我々が測定したゲルのサンプルではプロット は必ずしも直線にならなかった。この時には"制限拡散"という現象が起きていると考えられ る。この時の理論的な計算に基づく⁷LiNMR に対するプロットは次の通りになる。



ここでは拡散している物質は半径 R の空間に限定されていて、この外側へ移動することが できないと仮定している。モデルを単純にするために q = γgδ/2π でプロットしてある。

結果と考察

実際の測定例をつぎの図に示す。¹HNMR で測定された1Mの塩を含むゲル中の溶媒の



拡散は[1]式で示される現象と一致して直線になっている。拡散係数は 1.7x10⁻¹⁰m²/s となり、 純液体状態(サンプルA)の値 5.3x10⁻¹⁰m²/s、電解質溶液(サンプルB)の値 2.3x10⁻¹⁰m²/s と比べ て小さくなった。溶媒の拡散はいずれのサンプルのプロットでも直線となり、自由な拡散して いるというモデルで説明できる。溶媒の拡散係数はサンプル A から F へと構成が変わるにつ れて、徐々に小さくなる傾向がみられた。またポリマーの¹HNMR スペクトルはブロートなシグナル で測定できるので、拡散係数を測定したところ溶媒よりおよそ2桁小さくなった。

しかしながら次の図で示した 0.5M の塩を含むゲル (サンプルD)の¹⁹ F NMR で PFG 法の測定ではわずかに上に凸の曲線が得られた。これは陰イオン⁽⁻⁾N(SO₂CF₃)₂ の拡散を測定していることになる。図での拡散係数はおよそ 1x10⁻¹⁰m²/s となる。電解質溶液(サンプルB)でも同様な傾向ががみられる。溶液での値 4.8x10⁻¹⁰m²/s と比べるとゲルでは拡散は約 1/5 にな



っている。我々は異なった溶媒と塩で構成されるゲルの系(y-ブチルラクトンGBLとLiBF4)で拡 散係数も同じ測定条件で類似の範囲で測定しているが、¹⁹FNMR ではいつも直線になるの で、曲線が観測されるのはこのゲルの系の特徴といえよう。拡散係数の値はサンプル B から F まであまり大きな変化はみられず、溶媒の拡散係数とは異なった挙動を示している。

一方⁷ LiNMR の PFG の測定で電解質溶液(サンプルB)では直線が得られ、拡散係数は 2.5x10⁻¹⁰ m²/s がとなっているが、ゲルのサンプルでは下図に示すような回折があるパター ンが得られた。理論図とは横軸の単位が異なっている。理論にあわせるためにはパルス磁



場強度を変えてNMRを測定することになる。実験条件の設定はパルス間隔 Δ (この間に スピンが移動する距離に対応しおおよその目安は(2DΔ)^{1/2}) と δ が重要であり、その上 でパルス磁場強度を変えていく。この実験は現在継続中である。

図で示したような⁷LiNMR で回折が明確にみえるパターンは全ての電解質ゲル(サンプル D、E、F)で観測されているが、サンプル製造後に経時変化があるようにみえるので、ゲルが 安定状態にあることをみきわめなけらばならない。また上記の同じポリマーで異なった溶媒と 塩からなるゲルの系(PEO-GBL-LiBF₄)の⁷LiNMR ではこのような現象は測定されていない。 従って特異なゲルでこのような現象が起こると考えられる。

制限拡散があるために回折パターンが得られることは理論的に予想され、実験的には多 孔性のガラスの中での拡散や磁場に配向させた赤血球など特殊な場合に測定されている にすぎない。ゲルの拡散係数を測定したデータは僅かであり、しかもこのような明確な回折 パターンは最初の実験データと考えられる。

文献

Encyclopedia of Nuclear Magnetic Resonance Vol. 3 "Diffusion"の項、JEOL application Note「NMR による分子拡散も測定について」熊木康裕(1996)、P.W.Kuchel et al. Magn. Reson. Med. 37, 637(1997).

3L8 固体高分解能¹⁰⁹Ag NMR. 銀(1)錯体の立体構造とAg NMR化学シ フトの相関 (東京都立大学 理学部)〇北川進 嶋田陽子 松坂裕之 近藤満 大久保貴志

High Resolution Solid State ¹⁰⁹Ag NMR Spectra of Silver(I) Complexes Susumu Kitagawa, Yoko Shimada, Hiroyuki Matsuzaka, Mitsuru Kondo, and Takashi Okubo

(Department of Chemistry, Tokyo Metropolitan University)

CPMAS ¹⁰⁹Ag NMR spectra of silver(I) complexes have been measured and their chemical shifts were examined in relation to the coordination environment of the silver(I) complexes, whose structures were determined X-ray crystallographically. The good correlation is found for two-coordinate silver(I) complexes of pyridine derivatives; the chemical shift increases with the decrease in the bond angle of N-Ag-N.

【序論】

銀(I)錯体は優れた光学的特性や固体中のイオン伝導性などの興味ある物性により 各種分野から注目されている錯体であり、これまで単核のみならず銀クラスターを 含む多核錯体の合成が行なわれている。しかし、その物性を支配する銀-配位子結合 性について有用な知見を得ることのできる方法は非常に限られている。

その中でもAg NMRは有効な手段として期待されるが、実際には銀核は感度が悪い 上、緩和時間が長いため、観測が困難で、その研究は限られてきた。特に、溶液状

態においては、化学交換、溶媒 との相互作用などにより平均化 された値しか得られず、配位構 造及び電子状態に関する詳細な 情報を得るには適していない。

cのような特徴を有する銀 (I)錯体のNMR測定手段として 固体高分解能¹⁰⁹Ag NMRを用 いた。この手法では、錯体を 固体状態で測定するため、溶 液状態でのような化学交換が 起こらず、温度や濃度に対す



chemical shifts with pKa values of ligands

銀(1)錯体、X線構造解析、固体¹⁰⁹Ag NMR

きたがわすすむ、しまだようこ、まつざかひろゆき、こんどうみつる、おおくぼたかし

る依存性がないため、明確なシフト値を求めることができる。さらにCP法を用いる ことにより理論的には20倍以上の感度向上が見込まれる上に、繰り返し時間を劇的 に短くすることができる。

現在までに、直線二配位構造を有する2-、又は4-位置換ピリジン単核銀錯体について固体高分解能¹⁰⁹Ag NMRを測定し、それらの構造と電子状態、化学シフト値の相関などについて研究を進め、ピリジン錯体の¹⁰⁹Ag NMRシフト値と、配位子のpKaとに良い相関のあることを見出した(Fig.1.)。この結果を受け、本研究では、配位原子部位の塩基性のみならず、銀の配位数、立体構造と化学シフトとの関連についても検討を行った。

【実験】

合成は全て、空気中・室温で行った。また、銀への配位を防ぐためアニオンはBF₄ またはPF₆とした。測定に用いた粉末については、元素分析により同定した。装置 はJEOL GSX270スペクトルメータを用いた。

[測定] 観測周波数12.5751MHz、観測幅20000Hz、point数8192、delay time 20μ s、dead time 26μ s、パルス幅8 μ sにて測定を行った。サンプルは試料の密度によって0.25g-0.35g(ローターに入る最大量)を用いた。ハートマンーハーンの条件は酢酸銀で設定しその他のサンプルも同じ条件で測定した。接触時間は50msとし、繰り返し時間はそれぞれのサンプルによってそれぞれ20-30sの範囲で設定した。シフト基準には1M AgClO₄水溶液を用いた。

【結果および考察】

2,2'-dipyridylketone(dprk)、dipyridylamine(dpya)、2-benzoylpyridine(bzpy)、 anilinopyridine(anpy)をそれぞれ配位子として有するNドナー二配位型の銀(I)錯体を 合成しX線構造解析を行ったところ、それぞれ、{[Ag(dprk)](BF₄)}_n、 {[Ag(dpya)](PF₆)}_n、[Ag(bzpy)₂](PF₆)、[Ag(anpy)₂](PF₆)の組成を有し、銀は全てNド



たところ、θが小さくなる程低磁場シ フトするという相関が得られた(図1)。 次に、縮合環配位子(Fig.3.)を用 いた場合についても検討を行うこと を目的とし、Nドナー二配位型のポリ マー及び単核錯体を合成し、構造を 明らかにするとともに固体銀NMRの 比較検討を行った。acridine(acrd)、 phenazi ne(phz) 及 7ド octahydrophenazine(ohphz) 錯体 について、良好な単結晶が得られた ため、X線構造解析を行ったところ、 acrd錯体、phz錯体については、 Nドナー二配位型の単核錯体が 形成されており、ohphz錯体に Shift (ついては、Nドナー二配位型の ポリマー構造を有していること が明らかとなった。また、何れ の錯体についても、N-Ag-N角^ち は180度と直線型になっており、 Aa-N距離は同程度の値となっ ている。今回新たに合成した縮 合環配位子を用いた銀錯体につ いて、配位子のpKaと化学シフ ト値との相関をFig.4.に示した。

Nを一つ含む配位子を用いた 単核錯体と、Nを二つ含む配位





(• : 2 - or 4-Substituted pyridine derivatives

O: Condensed aromatic ring including one N atom donor

Condensed aromatic ring including two N atom donors

 Condensed aromatic ring including two N atom donors (polymer))

子を用いたポリマーについては、2-又は4-位置換ピリジン誘導体を配位子とした 錯体と同様な傾向を示したが、Nを二つ含む配位子を用いた単核錯体については、 phz錯体では462 ppm、qxIn錯体については342 ppmと、これまでに得られた傾 向とは、大きく異なった挙動を示すことが明らかとなり、この要因についての検討 も行った。 3L9

赤色蛍光体、 $Eu \vdash - プ$ Y_2O_2S 、 $O^{89}Y$ 固体NMR (三菱化学横浜総研¹・化成オプトニクス²・東京水産大³) 〇原園としえ¹ ・安達隆二²・渡部徳子³

⁸⁹Y-Solid State NMR of Red Phosphor, Eu-doped Y₂O₂S
(Mitsubishi Chemical Co.¹, Kasei Optonix², Tokyo University of Fisheries³)
OToshie Harazono¹, Ryuji Adachi², Tokuko Watanabe³

Solid state ⁸⁹Y(I=1/2)-MAS and -static NMR of a red phosphor, Eu doped-Y₂O₂S, have been studied. Besides the main peak of Y₂O₂S, another 4 peaks appeared in the Eu doped-Y₂O₂S up to 10 mol%. The 4 peaks were assigned from the relative intensity of the 4 peaks and the relationship between T₁ and Y-Eu distance. Furthermore, from the ratio of the total area of the 4 peaks to the main peak, the amount of inhomogeneously distributed Eu was estimated.

イットリウムは、超伝導体や蛍光物質の母体等のセラミックスとして広く用いられている。 これらの物質の結晶構造や物性を調べる上で、イットリウム-89をプローブとした固体NM Rの研究は特に重要であると思われる。しかしながら、⁸⁹Yは天然存在比100%、核スピン、 I = 1/2、であるにもかかわらず、共鳴周波数が4.9 MHz(H:100MHz)、'Hに対する相対感度が1. 18 x 10⁴と感度の低い低周波数核であり、また、緩和時間が長い(数時間)ことから、⁸⁹Yの 固体NMRはこれまでほとんど研究されていない。これまで、著者らは、Y₂0₈ Y₃Al₅0₁₂ Y₂0₂S の⁸⁹Y-MASと-static NMR¹⁰、及び、Eu-doped Y₂0₈ Tb-doped Y₃Al₅0₁₂ O⁸⁹Y-static NMR²⁰について 報告した。今回、テレビのブラウン管用赤色蛍光体として用いられているEuドープ Y₂0₂S (Y₂ 0₂S:Eu)の物性を調べるため、Eu/Y = 0 ~ 10 mol%のモデル化合物を合成し、⁸⁹Y-固体NMR を測定した。得られたデータは、Y₂0₂Sの⁸⁹Y-固体NMRに関する最初のものである。更に、T₁、 T₂、及び、シグナルの定量測定から、シグナルの帰属、緩和機構、及び、Euの分布等について 新たな知見が得られたので報告する。

試料及び測定方法: 本研究で用いた試料は従来の方法で作成した³⁾。不純物濃度はSeiko -SPS-1200A ICP とRigaku 3370 蛍光X線で定量した。不純物は、すべて1ppm以下の濃度であ った。結晶構造はPhilips PW1700 X線回折装置で、解析、確認した。固体NMRの測定はBru

⁸⁹Y-MAS NMR、 ⁸⁹Y-static NMR、 $Y_2 O_2 S$ 、Eu ドープ $Y_2 O_2 S$ 、緩和時間 〇はらぞの としえ・あだち りゅうじ・わたなべ とくこ

ker社製MSL-300固体NMR装置にstatic、及び低周波数用CP-MASプローブを装着して行なった。測定条件は以下の通りである。共鳴周波数:14.706MHz, 90°パルス:11 μ s (MAS)、1 5 μ s (static)、 回転数:5000 rps、0 ppm: 1.5M Y(NO₂)₃ 水溶液、デットタイム:150 μ s、 < の返し時間:10 s (static)、 1000 - 150000 s (MAS)。

結果、及び、考察:

Y₂0₂Sは図1に示したような六方晶系の結晶構造をしている。結晶中のY原子は、C₃の対称性 を持ち、4個のO原子と3個のS原子と結合している。今回、⁸⁹Y-固体NMRを測定したモデ ル化合物のサンプルリストを表1に示した。これらのサンプルの⁸⁹Y-static、及び、-MAS NM Rスペクトルを図2-(a) と-(b) に示した。Euをドープするにつれてstatic スペクトルはブロー ドな1本のシグナルになるが、MAS スペクトルは、③で示したmain peak(Y⁰)の他に、新たに、 ①(2)(4)(5)で示したピーク(Y¹)が1:1:2:1の比で現れた。

EuはX³⁺の位置に入り、4f⁶の電子状態をもつEu³⁺として存在する常磁性種である。固体中に常磁性種が存在する時のスピンー格子緩和は、主にdipole-dipole相互作用に支配され、スピンー格子緩和時間(T_i)は次式で表わされる⁴。

 $1/T_1 \propto N/r^6$,

ここで、Nは緩和に寄与するEuの個数、rはYとEuの距離を表わしている。

Euをドープした時に現れる4本のシグナルの帰属をするために、saturation recovery 法でT ₁を測定した。結果を表2に示した。EuがドープされていないY₂0₂SのT₁は23800 s(6.61 h)と非 常に長い値を示した。このピーク、③のT₁はEu濃度が増加するにつれて短くなったが、他の4 本のピークのT₁は、Eu濃度に依存せず一定であった。Eu濃度が増加するにつれて③のT₁が短くな るのは、Nが増加すること、及び、平均のY-Eu距離が短くなることに起因する。これに対して、 ①②④⑤で示したピークのT₁にはEu濃度依存性がないことから、これらのピークはYとEuの距離 が固定されている種によることが示唆される。1個のY原子を1個のEu原子で置換すると、Eu (-0-, -0-)Y, Eu(-S-, -S-)Y, Eu(-0-, -S-)Y, Eu-S-Y結合をしたYが、それぞれ3、3、6、



Fig.1 Crystal structure of Y₂O₂S.

Table	1.	Sample	list	of	Eu-	Y_2O_2S
		_				

sample	Eu/Y	$(Y_{1-c}Eu_c)_2O_2S$		
	mol/%	1-c	с	
KR-1	0	1	0	
KR-2	1	0.9901	0.0099	
KR-3	2	0.9804	0.0196	
KR-4	4	0.9616	0.0384	
KR-5	7	0.9346	0.0654	
KR-6	10	0.9091	0.0909	

3個 (1:1:2:1)、計15個生ずる。ピークの面積比から④がEu(-0-, -S-)Yに帰属される。Eu(-0-, -0-)Y, Eu(-S-, -S-)Y, Eu(-0-, -S-)Y, Eu-S-Y結合のYとEuの距離は、リートベルト法に よりそれぞれ、3.61, 4.31, 3.78, 5.73Åと求められた⁵⁾。N=1として、 $1/T_L \propto 1/r^6$ の関係を プロットすると図3に示したように、ほぼ直線になった。このことより、①がEu(-0-, -0-)Y、 ②がEu(-S-, -S-)Y、④がEu(-0-, -S-)Y、⑤がEu-S-Yに帰属された。1個のYが1個のEuで置き 変わると15個のY'が生じることから、Euが均一に分布している時のY'/Y⁰の面積比が計算され る。実際のスペクトルから求められたY'/Y⁰の面積比は計算値よりも小さい。(表2) このこと は、Euの分布が均一ではないことを示している。不均一領域(A)に存在するEuの周りのY'はシグ ナルが広がって検出されず、均一領域(B)に存在するEuの周りのY¹のみがシグナルとして検出さ れると仮定した時の、A/Bの値を表2に示した。Eu濃度が増加すると、不均一領域が増えること がわかる。更に、主軸とY-Euのなす角をθとした時、擬コンタクト項を表わす構造因子、(1-3



Fig. 2 ⁸⁹Y solid state NMR spectra of Eu-Y₂O₂S. (a) static (pulse width: $5 \mu s$, recycle time: 10 s). (b) MAS (pulse width: $11 \mu s$, recycle time: 1000 - 150000 s).

sample	T ₁ /s			Y^1/Y^0	Y ¹ /Y ⁰	recycle time	A/B		
	1	2	3	4	5	calcd.	obs.	S 🖉	
KR-1	/	/	23800	/	/	/	/	150000	/
KR-2	20	34	2460	36	145	0.176/1	/	1000	/
KR-3	17	39	1560	36	157	0.428/1	0.25/1	7500	33/67
KR-4	17	30	890	31	143	1.494/1	0.53/1	5000	42/58
KR-5	21	42	370	33	164	small Y ⁰	0.93/1	1600	54/46
KR-6	16	46	230	36	133	small Y ⁰	1.31/1	1600	62/38
Ave.	18.2	38.2	/	34.4	148.4	1	/	/	/

Table 2. Spin-lattice relaxation times and Y^1/Y^0 of Eu-Y₂O₂S

A: the amount of inhomogeneously distributed Eu.

B: the amount of homogeneously distributed Eu.



Fig. 3 Relationship between $1/T_1$ and $1/r^6$ for 4 peaks.

cos²θ)/r³と4本のシグナルのシフトとの間に相関性がないことから、①2④⑤のシフトにはコ ンタクト項が含まれていることが明らかになった。

References

- 1) T. Harazono and T. Watanabe, Bull Chem. Soc. Jpn., Vol. 70, No. 10, 1997, in press.
- 2) 原園、横田、渡部、第33回NMR討論会要旨集、p. 253、p. 257、 1994.
- 3) 蛍光体ハンドブック、p.171、 蛍光体同学会編、オーム社、1987.
- 4) A.Abragam: "The principles of nuclear magnetism", Chap.9, (1961), Oxford at the Clarendon Press.
- 5) 木島、三菱化学、未発表データー.

NMR-MOUSE法による高分子皮膜の劣化解析 (新日本製鐵(株)先端研1)、RWTH-Aachen 2)) 〇齋藤公児1&2), P.Bluemler 2), B.Bluemich 2)

Weathering Investigation of PVC Coatings on Iron Sheets by the NMR-MOUSE 1) Advanced Technology Research Laboratories, Nippon Steel Corporation,

2) Magnetic Resonance Center MIARC, RWTH - Aachen, D - 52056 Aachen, Germany

○ Koji Saito 1&2), Peter Bluemler 2), and Bernhard Bluemich 2)

Composites with ferromagnetic components are usually excluded from NMR investigations due to large magnetic field distortions. Several applications of NMR methods appear to be limited by this fact. However, a novel NMR device, the MOUSE (MObile Universal Surface Explorer), also works in the presence of ferromagnetica, as inhomogeneous magnetic fields are used in the first place. It is applied to relaxation measurements of polyvinylchloride (PVC) coatings on iron sheets. New and artificially weathered PVC coatings can be discriminated by different transverse relaxation times. The MOUSE design can be improved for such applications by using largearea surface coils with a low penetration depth. The weathering treatment of the samples leads to different chemical changes. The molecular mobility is thus reduced and dipolar couplings are enhanced. This explains the shorter T_1 relaxation times in the case of the aged sample.

1. はじめに

NMRは非常に多くの情報を与え、様々な分野での応用が展開されている。しかし、 どうしても実験室での測定・解析となり、屋外で実際に使用されている実材料を直接解 析することはできなかった。例えば重要な鉄鋼商品である鉄板上にコートしてある高分 子皮膜の劣化にはNMRが有効¹⁾であることはわかっていたが、鉄板があるためNMR は適応できず、屋外ではJISの色差法で計測するか、もしくは鉄板から高分子皮膜を はがして実験室にて、IR法やNMR測定をしていた。最近BluemichらによってNMR -MOUSE(MObile Universal Surface Explorer)法²⁾が開発され、屋外でのゴムタイヤ等 の実材料の測定・解析が可能であることがわかってきた。そこで今回我々は、鉄板上に コートされた高分子皮膜の劣化解析にNMR-MOUSE法を適応し、いくつかの知見を得た ので報告する³⁾。

2. 実験

鉄板上(1.5 mm厚)に500μm厚のpolyvinylchloride (PVC) がコートされているものを試料とし、それらをSWOM (Sunshine Weather Of Meter) 装置にて、紫外線照射(280~450nm, 370W/m²,約2時間)と水滴噴霧(約20分)を1サイクルとする劣化処理をそれぞれ0,100,300,500,1000,2000,3000時間行った。

測定は自作のNMR-MOUSE装置²⁾で、T₂の測定は改良型steady-stateCPMG シーケンスで行った。共鳴周波数は、約17.5MHzであった。基本となる装置構成 をFig.1に示す。鉄板の有無による影響の比較のために行ったT₂測定は、上記試料を鉄 板から引き剥がした後、同様にNMR-MOUSEで行い、更に同時にChemagnetic社の CMX-300でも行った。NMR-MOUSEでの測定時間は、約2時間であった。

NMRmouse、表面情報、緩和時間

さいとうこうじ, Bluemler P., Bluemich B.



Fig.1 Setup of the NMR-MOUSE spectrometer and Experimental setup of the probe. The B_{μ} field is produced by the two permanent magnets, B_{μ} by a solenoid surface coil. The gap width determines the resonance frequency and influences also the sensitive volume.

3. 結果

鉄板の存在がNMR-MOUSEに及ぼす影響を検討する目的で、B。の磁場分布を市 販のソフト(QUICKFIELD: Tera Analysis)で計算したが、特にB。の大きさについての 変化は観測されず、逆にその均一性は改善されていた。実際の実験では、eddy-current のためのパルスゆがみやprobe-ringingが観測されたが、測定上大きな問題にはならなか った。ちなみに、鉄板上の試料は鉄板と磁石の関係によって強固に磁石に密着していた。 測定結果はdouble-exponentialで緩和時間を算出すべきであるが、鉄板が存在する場合、 slow成分の磁化の減衰状況がノイズが高いためにはっきりせず、結局mono-exponential 関数での処理を行った。Fig.2の上段に鉄板上の劣化処理0時間(未処理)と3000時 間の試料のNMR-MOUSE法で測定した結果を、下段に鉄板を除去した同一試料の 測定結果を示す。明らかにNMR-MOUSE法で、鉄板上のPVCのTュを測定できて いることがわかる。また3000時間の劣化処理試料のT₂が、未処理の試料のそれと比 較して短くなった。また鉄板の有無にも関わらず、fast成分のT₂の値はほぼ一致してい た。更に鉄板の有無に関係なくfast成分のT₂について、その変化程度は劣化処理と未処 理でほぼ同様であった。このことは、当初懸念された鉄板の存在に起因する鉄板と磁石 が強固に密着したために生じるPVCへの影響は、T₂で見る限りでは少ないと考えられ、 鉄板上にコートされたPVCの劣化を本法にて評価可能であること示している。

Fig.3に、各試料のJIS法による色差測定の結果を示す。PVCは3000時間での SWOM劣化処理によって、未劣化試料と比較して色差が大きくなっている。またその 変化が著しいのは、劣化処理時間が1000時間以上経過してからであり、劣化処理初 期にはJIS法があまり有効でないことがわかる。



Fig.2 Transverse relaxation measured by CPMG echo trains. Upper: The decay function is about mono-exponential with iron sheets. Lower: The decay curves without iron sheets reveal an exponential character.



Fig.3 The relationship between SWOM periods and color difference measured by JIS method

Fig. 4に各劣化処理をした試料について、NMR-MOUSE法で鉄板有りと無しの場合、及び鉄板から剥がし通常の固体NMRで測定結果を併せて示す。明らかにT₂の絶対値は異なるが、様々な高分子の劣化について既に報告されている^{1,4)}ように、T₂が減少する傾向は一致している。また、劣化処理が初期の頃に対しても、非常に鋭敏にT₂が変化していることがわかり、J1S法よりも本法がPVCの劣化に対する感度が高いと思われる。このPVCのT₂の減少の理由として、紫外線照射に伴うラジカル濃度の向上、それに伴う化学結合の切断、紫外線照射に伴う試料温度の上昇による揮発分の減少等が考えられ、結果としてPVCのmobilityが失われ、dipolar-coupling強調されたためと推定される。



Fig.4 The relationship between SWOM periods and T2 about individual measurement methods

4. まとめ

NMR-MOUSE法で、鉄板上にコートされたPVC皮膜の劣化程度を簡易的に判定できることがわかった。SWOMでの劣化処理は、自然の天候をモデルに作られており、鉄板上の高分子皮膜の劣化試験として広く国際的に使用されている。我々はポリエステル系の高分子皮膜でも同様の結果を得ており、今後本手法が屋外での鉄板上の高分子皮膜の劣化判定に活用できる可能性がある。しかしすべての高分子の劣化を本手法で評価できるか否かは検討が必要である。また本手法は今後更に実験室に持ち込めない、 屋外での様々な実材料の解析に応用できると期待され、現在いくつかの開発が進められている。

References

- 1) S. H. Pinner, Weathering and Degradation of Plastics, Columbine, Manchester (1966)
- 2) G. Eidmann, R. Savelsberg, P. Bluemler, and B. Bluemich, J. Magn. Res., 1996, A 122, 104 A. Guthausen, G. Zimmer, P. Bluemler, and B. Bluemich, J. Magn. Res., submitted.
- 3) K. Saito, G. Zimmer, A. Guthausen, U. Schmitz, and B. Bluemich, submitted.
- 4) W. Kuhn, E. Koeller, I. Theis in Magn. Res. Microscopy, Methods and Applications in Material Science, Agriculture and Biomedicine, (eds.: B. Bluemich, W. Kuhn) VCH, Weinheim (1992) and references therein.

3L11

高速パーソナルコンピュータを用いた リアルタイム NMR 画像再構成システムの開発

○拝師智之,巨瀬勝美 筑波大学物理工学系

Development of a Real-Time NMR Imaging System Using a High-Speed Personal Computer Tomoyuki HAISHI, Katsumi KOSE

Institute of Applied Physics, University of Tsukuba, Tsukuba, Ibaraki 305 Japan

A real-time NMR image reconstruction system have been developed using a high-speed personal computer running under Windows95 (CPU: Pentium). The system was operated at various CPU clock frequency between 75MHz and 200MHz by changing the base clock frequency (50, 60, 66MHz) and the "over drive" factor (1.5, 2.0, 2.5, 3.0). When the CPU clock frequency was 200MHz, the time for one 128 × 128 pixel image reconstruction was 48 ms, and the time required for the image display was 8 ms. NMR imaging experiments were performed using this system with three NMR imaging pulse sequences (FLASH, multi-shot EPI, single-shot EPI). The obtained results demonstrate great promise of the real-time image reconstruction system using a high-speed PC.

<はじめに>

高速な NMR 撮像法によるデータ収集と、それに並行して高速に画像を再構成・表示する、いわゆる「リアルタイム MRI」がこれまでに幾例か報告されている⁽¹⁻⁷⁾. 世界で最初の報告は、1989年の Riederer らによる勾配エコー法を用いたもの(毎秒 1 枚程度)であったが、その後、商用のものを含め様々なシステムが提案されてきている.

しかし、リアルタイム NMR イメージングシステムとして報告されたほとんどのものが、UNIX ワークステーションや専用のハードウェアを用いているため、他の研究者がそれらの報告を参考に して構築することは非常に困難である.本研究では、以上の状況をふまえて、それらの欠点を解消 する、高性能パーソナルコンピュータを用いたリアルタイム画像再構成・表示装置を実際に構築し た.そして、その処理能力などを実験的に解析・評価し、実装上および使用上の問題点などを明ら かにした.

<リアルタイム画像再構成・表示装置>

本研究で開発したリアルタイム画像再構成・表示装置のブロック図を Fig.1 に示す. このシステムは,高性能マイクロプロセッサ(Pentium:INTEL)を内蔵したパーソナルコンピュータ(DOS/V

キーワード:リアルタイム、画像再構成、NMR イメージング はいしともゆき、こせかつみ 機)を中心としたもので、その拡張バスである ISA バスに AD 変換ボード(PC-414G:DATEL、FIFO バ ッファ:32Kbyte)を備えたものである.マイクロプ ロセッサの動作周波数は、バス・クロック (50,60,66MHz)の定数倍(1.5, 2.0, 2.5, 3.0)であり、 それらを任意に設定することにより 75~200MHz に選択可能である.なお、比較のため、 PentiumPro(200MHzクロック)を内蔵したPCも一 部使用した.AD 変換ボードには、同時に2 チャン ネルの信号を 14bit で最高 1MHz のサンプリングレ ートでディジタル化が可能な、DATEL 社の PC-414G を用いた.また、このボードには AD 変換後 のデータを貯えることが出来る 32Kword の FIFO バッファが搭載されている.

このシステムは、OS(オペレーティングシステム) に Windows95 を搭載しており、ソフトウェアの開 発 は Microsoft 社 の C/C++ コ ン パ イ ラ (VisualC++4.0 professional edition)を使用して行 った. そして、プログラムのコンパイルの際には、 処理の高速化を最優先にした最適化オプションを選 択し、命令コードには、Pentium コード(32bit)を用 いた.

開発した画像再構成・表示プログラムを Fig.2 に 示す. このプログラムは、基本的な Windows ソフ トウェアで、WinMain()関数と WndProc()関数とで 構成されている. 画像再構成は, AD 変換ボードか らのデータ収集, DC 電圧オフセットの補正, 渦電 流による位相シフトの補正(EPIの場合のみ),2次元 FFT,そして正規化を、順次行うことにより完了す る. 画像表示は, BITMAPINFO 構造体と StretchDIBits()関数を用いて行い,SetPixel()関数 を用いて描画した場合と比較して、処理の簡略化と 高速化を実現している. その際の表示画素マトリク スは、元データの画素サイズに関わらず、256×256 画素へ拡大し, 階調は 7bit のグレースケールを用い ている.画像データの保存は、ハードディスクに対 して非圧縮で速やかに行われるため、計測後の解析 も容易である.



Fig.1 Block diagram of the real-time NMR imagereconstruction system using a personal computer (home built) running under Windows95.



Fig.2 The flow chart of the real-time NMR image data-acquisition, reconstruction, and display program on Windows95. For EPI, phase-shift is corrected. While real-time measurements, the system control never goes back from WndProc() to WinMain(). This program was developed with Microsoft VisualC++ compiler Version 4.0 and performed under Windows95 operating system.

<実験と結果>

システムパフォーマンスの測定:

このシステムの画像再構成・表示時間を測定するため, FLASH 法を用いて, 128×128 画素の画 像について,並行した処理は行わずに,撮像・画像再構成・表示の一連のくり返し時間の計測を行 った.そして, 画像再構成・表示時間は,測定されたシステムの繰り返し時間から,既知である データ収集時間との差を取り,算出した.

Fig.3 に, FLASH 法を用いた時の, 128×128 画素の画像再構成・表示時間の, CPU の動作周 波数とバスクロックの周波数による変化を示す. CPU の動作周波数が, 200MHz のときの画像 再構成・表示時間は 56ms, 75MHz のときは 119ms であった. なお, CPU の動作周波数が 200MHz のときの, 画像再構成と画像表示のそれぞれに要した時間は, 他のプログラムの実行結果からそ れぞれ,約 48ms, 8ms と推定された.



Fig.3 Image reconstruction and display time for 128×128 pixel Image (FLASH).



Fig.4 A water phantom used for the experiment. The T1 and T2 were about 100 ms.

撮像:

実験に用いたファントムは Fig.4 に示すような,全長約 70cm,外径 20mm,内径 16mm のアク リル製円管の底を塞いで,充分に水を満たしてある底部付近に,外径 14mm,内径 10mm,厚さ 10mm のリング状アクリル製円管を,全長 10cm,外径 3mm のアクリル製の棒で貫いたものを挿 入したものである.また,水には,少量の硫酸銅結晶を加えて,T₁と T₂を 100ms 程度に調節した. このファントムを移動させるための手段として,変速機付きモーターとプーリーを用いた.RF コ イルに鉛直に挿入した水ファントムの上部と,実験室の壁に設置したモーターとを,プーリーを介 してナイロン製の糸で接続し,鉛直下方向に 5.7mm/s の等速運動中の鉛直断層面をスライス厚 4mm で撮像した.

撮像に使用した装置は、静磁場強度 4.74T の鉛直な開口を持つ超伝導磁石(室温開口径 89mm)と、 能動遮蔽型勾配コイルを備えた、自作の MRI システムである.使用したパルスシーケンスは、 FLASH 法、シングルショット EPI、そしてマルチショット EPI である. FLASH では、くり返 し時間(T_R)を 4.82ms, エコー時間(T_E)を 2.70ms,信号読み取り時間(T_{DAC})を 2.56ms, shingle-shot EPI では、T_R=80ms,T_E=48ms,T_{DAC}=40.96ms, multi-shot EPI では、T_R=100ms,T_E=48ms, TDAC=40.96ms とした. 画像視野(FOV)はいずれも 19.2mm×19.2mm とし, 画素数は FLASH と multi-shot EPI では 128×128 画素, shingle-shot EPI では 64×64 画素とした. multi-shot EPI では, 4 回の励起で全 k 空間のスキャンを行ない,表示には,励起毎に画像更新を行なうスライ ディング・ウィンドウ画像再構成法を用いた.

Fig.4 に,鉛直下方向に 5.7mm/s で等速下降する水ファントムを,3 種類のパルスシーケンスで 連続的に撮像した画像を示す.これらの画像において,撮像スライス面内で,Φ字状に撮像された 水ファントムが,上から下へと等速下降してゆく様子が映像化されている.



Fig.3 Image of a Water phantom moving at 5.7 mm/s taken with three pulse sequences. Pulse sequence: (a)FLASH, (b)multi-shot EPI, (c)single-shot EPI, Image matrix size (refresh rate): (a) 128 × 128 (638ms), (b)128 × 128 (100ms), (c)64 × 64 (80ms), FOV: (19.2mm)2, Slice thickness: 4mm,

<結論>

高速なパーソナルコンピュータと AD 変換ボードを組み合わせた, リアルタイム NMR 画像再構成・表示システムを開発しその評価を行った. FLASH 法における 128×128 画素の画像再構成・表示を, 56ms という実用的に問題のない速度で実行し,また,最も短い画像更新レートは,ハードディスクへの保存も含めて 1.57 枚/秒であった. EPI を用いての再構成・表示・保存については, 128×128 画素の画像を毎秒 10 枚,64×64 画素の場合は毎秒 12.5 枚のレートで行なうことができた.また,128×128 画素の画像の 256×256 画素への拡大表示も,8ms で行なうことに成功し,Windows 上での表示が遅いという従来の問題点を解決した^の.

以上の結果より, PC を用いた画像再構成・表示システムは, アナログ出力を持つ既存のシステム に接続してリアルタイム MRI を実現する際には, 最良のシステムであるとの結論を得た.

REFERENCES

- 1) R. C. Wright, S. J. Reiderer, F. Fazaneh, P. J. Rossman, and Y. Liu: Magn. Reson. Med. 12, 407 (1989)
- 2) K. Kose and T. Inouye: Meas. Sci. Technol. 3, 1161 (1992).
- 3) 市川修, 巨瀬勝美, 瀬尾芳輝: 日本磁気共鳴医学会雑誌, 第15卷, 216(1995)
- 4) R. W. Cox, A. Jesmanowicz, and J. S. Hyde: Magn. Reson. Med. 33, 230 (1995)
- 5) 巨瀬勝美, 拝師智之:日本磁気共鳴医学会雑誌, 第16巻3号, 98(1996)
- 6) A. F. Gmitro, A. R. Ehsani, T. A. Berchem, and R. J. Snell: Magn. Reson. Med. 33, 230 (1996)
- 7) K. Kose, T. Haishi, A. Caprihan, and E. Fukushima: J. Magn. Reson. 124, 35 (1997)

3L12 家兎アキレス腱のH-2 DQF Spectroscopic Imaging

京都府立医大・一生理¹・整形²、テルアビブ大・化学³ ^つ瀬尾芳輝¹、高宮尚武²、H. Shinar³、Y. Sharf³、G. Navon³

H-2 DQF Spectroscopic Imaging of Rabbit Achilles Tendon Dept. of Physiol.¹ and Dept. of Orthop. Surg.², Kyoto Pref. Univ. of Med., and Schl. of Chem., Tel Aviv Univ.³

° Y. Seo¹, H. Takamiya², H. Shinar³, Y. Sharf³ and G. Navon³

Characteristics of water in the rabbit Achilles tendon were studied by H-2 doublequantum-filter (DQF) NMR and by H-2 double-quantum-filter spectroscopic imaging (DQF-SI) NMR. A peace of Achilles tendon was equilibrated with 99% deuteriorated saline solution for 60 min, and was placed in a 10 mm NMR tube, and its long axis was placed parallel to the external magnetic field (7.05 T). A single compartments of ²H₂O in anisotropic motion condition was detected by H-2 DQF NMR. H-2 DQF SI clearly depicted the tendon (vq =3 kHz) and the skeletal muscle (vq = 0.05 kHz). The advantages of this method are as follows: i) S/N ratio of DQF-SI is better than that of SQ imaging since DQ relaxation time is longer than SQ relaxation time. ii) DQF only select the water in the anisotropic motion condition, and iii) One can select a certain compartment of water in the anisotropic motion condition by choosing the creation time.

【はじめに】 腱組織中の水分子のH-1緩和時間はミリ秒程度で、固体状態に近い分 子環境と考えられてきた。重水置換したアキレス腱組織の一量子重水素核(SQ H-2) NMRスペクトルは、3.0 kHzの四極子分裂(vq)を示す。vqの大きさはコラーゲ ン繊維の走行の乱れに敏感であり、アキレス腱断裂後の変性・修復過程中にvqは著 しく変化する。このように、組織中の水分子はコラーゲン繊維によく配向している と考えられる。これらの変化をアキレス腱の解剖的部位に対応させて明らかにする ために、二量子フィルター化学シフト画像(DQF SI)を試みた。本法は、i)二量子緩 和時間が一量子緩和時間に比べ長いために画像のS/Nが良く、ii)二量子フィルターに より等方的運動状態の重水素水を完全に除外でき、iii) creation timeを任意に選ぶこ とにより、特定の非等方的運動状態にある重水素水を選択的に画像化することがで きる利点を持っている。

キーワード:水分子、二量子フィルター、化学シフト画像、アキレス腱 せおよしてる、たかみやひさたけ、Shinar H.、Sharf Y.、Navon G.

【方法】 麻酔下の家兎(日本白色種)からアキレス腱を腓腹筋とともに摘出し、 99%重水素生理食塩水中で60分間平衡させた。ビニール製の支持具に固定し、10 mm NMR試料管内に腱の長軸が静磁場と平行になるようにおいた。AMX-300wb(7.05 T) NMR分光計に、10 mm多核種プローブ、または、10mm Micro5マイクロイ メージングプローブを用い、室温(24℃)で 測定を行った。

- 一量子NMRでは、図1aに示すように一つの四極子分裂(3.0 ± 【結果・考察】 0.1 kHz)と一つの等方的吸収線からなるスペクトルが測定された。二量子フィル ターNMR「90-τ/2-180-τ/2-90-t1-90-t2 (acg)]により、重水素核の四極子相互作用 がゼロに平均化されない場合に生じる2nd rank SQ coherence (T21)を選択的に測定する と、図1bに示すように一つの四極子分裂(3.0 ± 0.2 kHz)のスペクトルが測定され た。この四極子分裂の大きさは、腱の静磁場に対する角度に依存し、0°において最 大値を取り、90°で半値、54.7°で、最小値を示した。よって、重水分子の²H-²H は、腱のコラーゲン繊維の走行とほぼ平行していることが示された。正常腱、およ び、骨格筋中の重水分子の緩和時間測定結果を表1に示す。





chemical shift (Hz)



	Achilles tendon	Gastrocnemius muscle		
Vq	$3.0 \pm 0.2 \text{ kHz} (n=8)$	0.05 kHz (n=2)		
Γ2	$2.6 \pm 0.2 \text{ ms} \text{ (n=3)}$			
Tdq	$8.6 \pm 1.2 \text{ ms} (n=8)$	47 ms (n=1)		
T_1	$55 \pm 3.8 \text{ ms} (n=3)$	$167 \pm 1 \text{ ms} (n=3)$		

Fig. 2 H-2 DQF Spectroscopic Imaging NMR



Fig. 3 H-2 DQF SI NMR of rabbit Achilles tendon and Gastrocnemius muscle a) H-1 Gradient-Echo Imaging b) H-2 DQF-SI(t=0.2 ms) c) H-2 DQF-SI(t=6 ms)



3 kHz

図2に一次元二量子フィルター化学シフト画像(1D DQF SI)を示す。位相エン コード勾配パルスは腱束長軸方向(静磁場方向)に、DQ evolution time間に与えた。 図3に、筋腱移行部のa)H-1磁場反転画像、b)H-2 DQF SI画像(r = 0.2 ms)、c)H-2 DQF SI画像(r = 6 ms)を示す。H-1磁場反転画像では、上部の腓腹筋はよく描出され ているが、下部のアキレス腱は殆ど描出されず、腱のT₂緩和時間が短いことを示し ている。一方、1D DQF SIでは、腱および筋中の水分子の緩和に最適なcreation time を設定することにより、腱および、筋に対応した画像をうることができた。

【まとめ】 二量子フィルターNMR法および二量子フィルター化学シフト画像NMR 法により、腱・骨格筋における水分子の分子環境と解剖学的構造との対応を画像化 することができた。今後、組織障害・修復等の病理的状態における各区分における 水の動態について検討していく予定である。

水溶液系温度ジャンプNMR装置の開発

神戸大学大学院自然科学研究科 〇川上 勝、赤坂 一之

A New Design of Temperature Jump NMR Probe for Aqueous Solution

Masaru Kawakami and Kazuyuki Akasaka The Graduate School of Science and Technology, Kobe University

Through introducing a high power microwave source, we have been developing a new device of temperature jump NMR for aqueous sample solution. Immediately after the temperature jump, however, existence of temperature gradient across the sample volume was a serious problem for kinetic analysis of its spectrum. Very recently, a new instrument for rapid sample mixing have been developed and its effectiveness has been examined.

はじめに)我々はマイクロ波を導入した温度ジャンプNMR装置の開発、改良を続けてきた。これまで、この装置を用いて、ribonucleaseAのアンフォールディング過程の追跡、また「状態相関2次元NMR法」により、ribonucleaseAの天然状態と熱変性状態の相関スペクトルを測定し、本学会で発表を行ってきた。(NMR討論会第34、35回要旨集参照)しかしこの装置では、ジャンプ直後の試料管内に温度の分布があり、スペクトルの速度論的な解析が困難な点に問題があった。そこで今回、高速で試料を撹拌する装置を新たに製作し、性能をテストした。

装置について)概要を図1にしめす。温度ジャンプの熱源として大出力のマイクロ 波源を導入し、さらにこのマイクロ波を効率良く照射するため、誘電体共振器をプ ローブ内に組み込み、マイクロ波の導体としている(図2)。今回、新たに開発し た装置を図3に示す。装置の材質は全て非磁性で、外管は塩化ビニール、ベアリン グは樹脂とガラスボール、シャフトはアルミを用いている。外管がシゲミ特殊管 (BMS-005)の外管を固定し、内管はシャフトと接続している。内管には重水と同じ 磁化率の撹拌用のガラス棒が接着されており、SCM上部からモーターで直接シャ フトを回転させることで試料内の撹拌棒が回転し、試料を撹拌する。耐久性におい ては、50Hz程度の回転に対しても長時間、充分耐えられることを確認した。ま た摩擦による熱の発生はわずかで、試料の温度上昇は1度以内であった。実際に温 度ジャンプNMRを測定した結果、ジャンプ直後、温度分布はかなり存在するが、 以前のスピンによる方式では数百ミリ秒かかっていた均一化が、撹拌により50ミ リ秒程度で到達出来ることが分かった。この装置の導入により温度の不均一性がか なり改善され、速度論的解析が充分可能な所まで装置の開発が進んだと言える。

キーワード:温度ジャンプNMR、マイクロ波、プローブ、状態相関2次元法

かわかみ まさる、 あかさか かずゆき



Fig. 2. Temperature Jump NMR Probehead



Fig. 3. Outline of Rapid Mixing Instrument

酸素 17-リン 31 分極移動法による化学種特異的 ³¹P-NMR 観測 (日立基礎研) 〇田村 充

¹⁷O}-³¹P Polarization Transfer for Chemically Specific ³¹P-NMR *M.Tamura, Advanced Research Laboratory, Hitachi, Ltd.*

ABSTRACT: {¹⁷O}-³¹P HMQC experiments of synthesized β -¹⁷O Adenosine-5'diphosphate (ADP) were done for observing chemically specific ³¹P-NMR. Only resonances from β -phosphate of ADP were observed from a phosphate mixture with inorganic phosphoric acid.

1.目的

生体反応におけるリン酸代謝系などの化学種特異的³¹P-NMR 観測を目的として、 現在までに{¹⁷O}-³¹P HMQC を実施可能な NMR 検出器を試作し¹⁾、混合リン酸水溶液 中の¹⁷O 標識リン酸基のみを選択観測し^{2) 3)}、大電力の¹⁷O 照射パルスを入力可能な NMR 検出器を開発して検出時間を約 30 分に短縮した⁴⁾。この測定法を生体エネルギ ー代謝系の経時追跡に応用することで、生体のリン酸代謝機能を反映した分光法が可 能であると考え、エネルギー代謝系に関与するリン酸化合物を¹⁷O 標識したモデル溶 液試料を測定対象とした実験を開始した。発表では混合リン酸溶液中の β -¹⁷O 標識 ADP の選択観測について述べる。

2.方法

ブルカー社 AMX-500 の照射側 Y-ch 可変出力 端子に電力増幅器を増設し、¹⁷O-³¹P NMR 検出 器⁴⁾を接続した。検出器の入力電力 600W 程度 で¹⁷O に対する 90°パルス幅として 4µs が得ら れ、観測パルス系列中の分極移動の展開期間を 93%以上確保した。検出信号受信中は¹⁷O を連 続デカップリングした。主な測定条件とパルス 系列を Fig.1 に示す。

 β -¹⁷O 標識 ADP は、ATP 合成法 ⁵⁾を参考に AMP と 25.7%¹⁷O 標識 H₃P¹⁷O₄ (Isotec, Inc.)から 室温で合成、精製した[Fig.2]。混合試料の組成 は、4mM β -¹⁷O 標識 ADP, 2mM 無標識無機リ ン酸, 120mM KCl, 4mM MgCl₂, 20mM MOPS 緩 衝液(pH7.0) とした。

試料は外径 5¢、長さ 20mm ガラス管(シゲミ HS-001 加工品、内容積 260μL)に充填し、フッ素 ゴムキャップで封じた。

リン 31、酸素 17、分極移動、ADP

たむら みつる



Fig.1 {¹⁷O}-³¹P HMQC experiment



Fig.2 Scheme of β -¹⁷O ADP synthesis

P2

3.結果

測定結果を **Fig.3** に示す。測定に使用した NMR 検出器の固有分解能が約 30Hz のためスペクトル中の³¹P 同核 J など微細構造が観測されていないが、(1)の非選択的ノンデカップリング測定において約-6ppmのADPの β -リン酸基の共鳴線が広幅化しており、検出中に¹⁷O をデカップリングした(2)では α -リン酸基とほぼ等しい線幅に変化しているので、ADP の β -リン酸基のみが¹⁷O と結合していることが明らかである。

 ${^{17}O}^{-31}P$ HMQC 法による(3)では ADP の β-リン酸基由来の共鳴線のみが位相反 転して観測され、他のリン酸基の信号は熱 雑音以下に消去された。現状の装置および 周辺機器構成では、(3)の選択観測中の¹⁷O デカップリング電力に制約があり、さらに 装置および測定条件を最適化して実験を 継続したい。

4.謝辞

¹⁷O 標識リン酸化合物合成に関し、同仁 化学研究所 志賀匡宣氏に多大の助力をい ただきました。この場をお借りして感謝申 し上げます。

References

- 1) 田村, 原田, "酸素 17 標識リン酸基の選択 的リン 31-NMR 観測", 第 33 回 NMR 討論会 要旨(1994)
- 2) 田村, 原田, "酸素 17-リン 31 分極移動法に よる選択的リン 31-NMR 観測", 第 34 回 NMR 討論会要旨(1995)
- 3) M. Tamura and Y. Harada, J.Magn.Reson. Ser. B, 109, 97-99 (1995)
- 4) 田村, 清水, "選択的リン 31-NMR 観測用 NMR 検出器の開発", 第 35 回 NMR 討論会要旨 (1996)
- 5) D. E. Hoard and D. G. Ott, J. Am. Chem. Soc., 87(8), 1785-1788 (1fx965)



Fig.3 Chemically specific ³¹P-NMR

- (1) Non-specific ³¹P-NMR without ¹⁷O-decoupling (4096scans)
- (2) Non-specific ³¹P-NMR with ¹⁷O-decoupling (4096scans)
- (3) {¹⁷O}-³¹P HMQC (16384 scans)

P3

CH-、CH₂-、CH₃-選択HETLOC(北大農)川端 潤, 〇福士 江里. CH-, CH₂-, and CH₃-selected HETLOC Jun Kawabata and Eri Fukushi (Fac. Agric., Hokkaido Univ.)

Phase-sensitive CH- and CH₂- selected HETLOC (E-HETLOC) spectra were obtained by modification of E-HSQC. In this sequence, unwanted ¹²C-¹H signals were suppressed by gradient selection. The magnitude-mode CH₃-selected HETLOC spectrum was also obtained by applying a quadruple quantum filter using a pulsed field gradient.

1. はじめに

近年、NOEの他にプロトン間(J_{HH})および遠隔CH結合(²⁻³J_{CH})の値を用いて鎖状の天然 有機化合物の立体構造を解析する方法が提唱され、いくつかの化合物について応用が試 みられている[1]. 遠隔CH結合定数の測定には HETLOC (ω₁ hetero half-filtered TOCSY) [2]が有効であるが、ピークの重なりにより結合定数が読み取れないケースも多い. そこで ピークの重なりを軽減しスペクトルを単純化する方法論として、著者らはすでに1D化法であ る PASS-TOCSY 法を提案した[3]. 今回は editing 法を用いて2Dのままスペクトルを簡略 化する目的で CH-、CH₂-、CH₃-選択HETLOCについて検討した.



Fig. 1. Pulse sequences for E-HSQC-TOCSY (a) and E-HETLOC (b-d). Narrow, wide, and hatched bars represent $\pi/2$, π , and variable pulses with a flip angle of β , respectively. The delays RD, BD, Δ , and τ represent a repetition delay, a, BIRD delay for eliminating ¹²C-bonded proton, $1/2^1 J_{CH}$, and variable delay, respectively. (b-c) Phase sensitive E-HETLOC sequences; $\tau=1/^1 J_{CH}$, $\beta =\pi$ (CH,CH₃ positive, CH₂ negative); $\tau=1/^1 J_{CH}$, $\beta =\pi$ (CH₂-selected). (d) Magnitude mode E-HETLOC sequences; $G_1:G_2:G_3=1:-5:5$ (CH- selected); 1:-5:11 (CH₂-selected); 1:-5:17 (CH₃- selected).

keywords : HETLOC, editing, long-range CH coupling

かわばたじゅん、ふくしえり

2. CH-、CH₂-選択HETLOCスペクトル(位相検波)

昨年の本討論会で報告したE-HSQC-TOCSY法(Fig.1(a))[4]では、CH₂シグナルを CH、 CH₃ と逆の位相で得た場合に起こりうるシグナルの相殺の回避にCH-、CH₂- 選択スペクト ルが有効であった. この t_1 をスピンロックの直前に移した E-HETLOC (Fig.1(b)) でも CH、 CH₂、CH₃ シグナル強度の τ 、 β 依存性はE-HSQCと同じであり、 τ =1/¹ J_{CH} , β = π のとき全 相関(CH、CH₃ 由来シグナルがCH₂由来シグナルと逆の位相)を、 τ =1/¹ J_{CH} , β = $\pi/2$ 、 τ =1/2¹ J_{CH} , β = π の時にそれぞれ CH-、CH₂- 選択HETLOCスペクトルを別々に得ることが できた. モデル化合物として20mg酪酸(1)+80mgリンゴ酸(2)/0.5ml DMSO- d_6 を用い、 Fig.1(b)のシーケンスで得た全相関スペクトルをFig.2(a)に示す.

この Fig.1(b) の editing 部分では¹³C核の反位相磁化を経るため、¹²Cに直接結合したプロトンシグナルをグラジエントパルスにより消去することができ(Fig.1(c))、BIRDパルスを使用せずに天然存在比で良質なHETLOCスペクトルを得ることができた.同じ試料の、Fig.1(c)のシーケンスによる全相関スペクトルをFig.2(b)に、CH-および CH₂-選択スペクトルをそれ Fig.2(c)、(d)に示す.

3. CH3-選択HETLOCスペクトル(絶対値表示)

editing部分の τ 、 β を変化させる方法ではCH-、CH₂- 選択スペクトルは得られるがCH₃-選択スペクトルは得ることができない. Parellaらはグラジエントパルスを用いて多量子コ ヒーレンス選択を行い CH-、CH₂-、CH₃-選択HMQCスペクトルを得る方法を報告している [5]. ただし、この方法では位相のねじれが強いため絶対値表示スペクトルしか得ることが できない. 次に、CH₃-選択スペクトルを得る目的で、選択絶対値表示HETLOCを作成した (Fig.1(d)). 本法では G1:G2:G3を変えることでCH-、CH₂-、CH₃-それぞれのスペクトルを得 ることができるが、CH-、CH₂-選択スペクトルはFig.1(c)のシーケンスによる位相検波スペク トルの方が感度、質とも良好であった. 上記の試料をFig.1(d)のシーケンスにより測定した CH₃-選択HETLOCスペクトルをFig.2(e)に示す.

4. 天然物の合成セグメント3の構造解析への応用[6]

化合物3の配座解析にあたり²⁻³ J_{CH} を求めるためにHETLOCスペクトルを測定した.しかし δ_{H} =1.15-1.65 ppmの範囲に多くのCH、CH₂シグナルが重なり合っておりこのスペクトル の解析は困難であった.そこで CH-(Fig.3(a))、CH₂-(Fig.3(b)) 選択HETLOCスペクトルを別 々に測定することとした.

7位のメチンプロトン(H-7)は5位の非等価メチレンプロトンの高磁場側のシグナル(H-5h) と δ_H が近接しており、通常の測定では(F1/F2)=(H-5h/H-6)と(F1/F2)=(H-7/H-6)の相関 ピークは重なってしまう. CH-選択HETLOCスペクトルではメチレン(H-5h)由来のピークは 抑えられ(H-7/H-6)の相関ピークから²、(C-7/H-6)=-1Hzを得ることができた. 同様に CH₂-選択HETLOCスペクトルでは(H-5h/H-6)のみの相関ピークから²、(C-5/H-6)=-2Hz を得ることができた. 同様に、(H-3/H-5h)の相関ピークと重なっていた(H-17h/H-16h)の相 関ピークをCH-選択スペクトルで抑え、³、(C-3/H-5h)=+2Hzの値を得た.



Fig.2. E-HETLOC spectra of a mixture of butyric acid (1, 20 mg) and malic acid (2, 80mg) / 0.5 ml DMSO-d_6. (a, b) CH, CH₃ positive, CH₂ negative spectrum obtained by the sequence Fig.1(b) and (c), respectively (τ =3.8 ms (1/¹J_{CH}), β =14.4 µs (π)). Positive and negative peaks are drawn without distinction. (c) CH-selected spectrum obtained by the sequence Fig.1(c) (τ =3.8 ms (1/¹J_{CH}), β =7.2 µs (π /2)). (d) CH₂-selected spectrum obtained by the sequence Fig.1(c) (τ =1.9 ms (1/²1J_{CH}), β =14.4 µs (π)). (e) CH₃-selected spectrum obtained by the sequence Fig.1(d), using the gradient strength G₁=2.5, G₂=-12.5, G₃=42.5 G/cm. Each of the 128 t₁ increments was accumulated using 4 (a-d) and 16 (e) transients: The total measurement time were ca. 28 (a-d) and 110 (e) min.



Fig.3. Part of the CH(a)- and CH₂(b)-selected E-HETLOC spectra of <u>3</u> (10 mg/0.5 ml chloroform-*d*) obtained from the sequence Fig.1(c). (a) CH-selected spectrum (τ =3.8 ms (1/¹J_{CH}) β =7.2 μ s (π /2)). (b) CH₂-selected spectrum (τ =1.9 ms (1/2¹J_{CH}), β =14.4 μ s (π)). Each of the 250 t_1 increments was accumulated using 256 transients. The total measurement time was ca. 48 h each.

References

1. R. Sakai, H. Kamiya., M. Murata, and K. Shimamoto, *J. Am. Chem. Soc.*, **119**, 4112-4116 (1997)

2. M. Kurz, P. Schmieder, and H. Kessler, *Angew. Chem., Int. Ed. Engl.*, **30**, 1329-1331 (1991).

3. E. Fukushi and J. Kawabata, *J. Magn. Reson.*, A 108, 103-105 (1994).

4. 川端 潤、福士江里、第35回NMR討論会(京都)、要旨集p.408-411 (1996).

5. T. Parella, F. Sanchez-Ferrando, and A. Virgili, *J. Magn. Reson.*, A 117,78-83 (1995).

6. H. Oikawa, Y. Yoneta, E. Fukushi, J. Kawabata, and A. Ichihara, *Tetrahedron Lett.*, submitted.

化合物半導体を使用した超高感度前置増幅器 (日本電子)〇末松浩人、栗原範明

Ultra Low Noise Preamplifiers using GaAs HEMT (JEOL LTD.) OHiroto Suematsu, Noriaki Kurihara

Ultra low noise preamplifiers using GaAs HEMT have been developed to observe ¹H or ¹⁹F signals for NMR spectrometers from 300MHz up to 1GHz.

The noise figure of these preamplifiers was reduced to the range between 0.2dB and 0.4dB at room temperature.

The signal loss due to T/R switch was also reduced.

P4

The sensitivity of ¹H has been improved more than 20% comparing with our former system.

300MHz から 1GHz までの NMR 装置にて ¹H および ¹⁹F を効率良く観測するため、化合物 半導体(GaAs High Electron Mobility Transistor)を使用した超高感度前置増幅器を開発し た。

前置増幅器自体の雑音指数は常温にて 0.2dB~0.4dB に改善された。 例として 600MHz 用前置増幅器単体の雑音指数を[Fig.1]に、1GHz 用を[Fig.2]に示す。

同時に T/R switch における信号損失も改善した。例として 600MHz 用のフロントエンド部 (T/R switch + 前置増幅器 + バッファアンプ)の雑音指数を[Fig.3]に示す。

全体で 従来に比べ ¹H 感度は 20%以上改善された。

例として 600MHz 装置(Alpha600)における 0.1% エチルベンゼン ¹H 感度の改善を[Fig.4] に示す。

ポスターでは更に詳しい電気試験データと NMR データを示す。

感度、化合物半導体、前置増幅器

すえまつ ひろと、くりはら のりあき



[Fig.1]Gain & Noise Figure of 600MHz Preamplifier



[Fig.2]Gain & Noise Figure of 1GHz Preamplifier







[Fig.4]Improvement of ¹H sensitivity at 600MHz
高磁界プローブの実装法(日本電子)○長谷川 憲一、山腰 良晃、 田中 良二、末松 浩人

Cylindrical ground on high frequency probe

JEOL.Ltd OKen-ichi Hasegawa,Yoshiaki Yamakoshi,Ryoji Tanaka, Hiroto Suematsu

For the use of Very High Frequency(VHF) probe such as 600MHz, low impedance ground is very important to reduce the power loss in a part of receiver circuit. We have designed a special cylindrical ground of low impedance, taking the following 2 items into consideration.

1. Simple structure.

2. Easy assembly of electric circuits and mechanical parts.

As a result of the above design, the 90deg pulse width could be reduced to about 80% of the width in the receiver circuit of conventional ground.

はじめに

高磁界NMRの共鳴周波数はVHF、UHF帯域に属し、電気回路が集中定数回路から分布 定数回路へ変わる周波数である。この帯域の電気回路は集中定数回路として設計が可能では あるが、分布定数回路のようにグランド・インピーダンスを考慮して、部品を配置する必要 がある。プローブの電気回路も同様にUHF帯域としての考慮を行う必要がある。しかし従 来のプローブ設計では、円板と支柱により構成された内部フレームを回路グランドとして使 用していた。グランド電流が複雑な経路を流れる事によりグランド・インピーダンスが大き くなり、電力損失が大きくなってしまう。そこで、グランド・インピーダンスを小さくおさ えるために、簡単な構造の円筒形フレームで構成されたプローブを試作した。

1 従来構造の問題点

従来構造のプローブの内部フレームの概略図を Fig.1 に示す。図に示すような多くの金属製円 板や支柱などで構成されたフレームを高周波回路のアースとして使用している。この複雑な 構造のフレームが電気回路のグランドであるので、そのインピーダンスを小さくするために、 できるだけ太い支柱を使用する事が望まれる。しかし、実際には電気部品の実装スペースの 関係から、あまり太い支柱は使用できない。そのため、電気部品のインピーダンスに比較し て、支柱は無視できないインピーダンスをもってしまう。この余分なインピーダンスにより 以下の問題が起こる。

(1)高い共鳴周波数を得にくい

(2)電力損失による感度低下

(3)余分な共振モードの発生による感度低下

高磁界プローブ、グランド、グランド・インピーダンス、パルス幅

はせがわ けんいち、やまこし よしあき、たなか りょうじ、すえまつ ひろと

2 解決策

グランド・インピーダンスを小さくするため、 Fig.2 に示すような円筒形フレームに置きか えた。電気部品はこの円筒形フレームの内側に、直接半田付けを行う。高周波回路実装で用 いられるグランド・プレーンと同様に、この円筒形のフレームは表面が広くて高周波電流の 経路が単純なため、グランド・インピーダンスが小さくなる。そのためグランド・インピー ダンスに起因する問題が軽減する事が期待できる。

3 試作品

仕様 X核照射 ¹ H観測 600MHz 5mmプローブ FG付き ¹Hパルス幅 = 6μsec 従来構造のプローブと比較して、20%程度の改善。

まとめ

従来構造の複雑なフレームを単純な円筒形フレームに置き換えた。パルス幅が短くなった事 により、グランド・インピーダンスが小さくなった事を確認できた。今後より高い周波数で このフレーム適用すれば、より高い効果が期待できる。

Fig.1 inside of conventional probe

Fig.2 inside of cylindrical ground frame probe





cylindrical frame(ground)

- 94 -

PFGHMBCを利用した異種核間long range Jの測定法2

(日本電子(株))〇内海博明、鴨 修

Determination of Heteronucler long range scalar coupling constants using PFG J -HMBC spectram II

OHiroaki Utsumi,Osamu Kamo(JEOL.Ltd)

abstract

Heteronuclear long range scalar coupling constants are important parameters for structural elucidation of organic molecules .

Last year, we proposed J-HMBC method in order to measure the long range coupling . However this method have week points that $^{1}\text{H-}^{1}\text{H}$ multiple signal is poor sensitivity and F1 resolution , because of $^{1}\text{H-}^{1}\text{H}$ and $^{1}\text{H-}^{13}\text{C}$ J modulation . This is common week point of conventional HMBC .

We tired to solve this problem to use HSQC-based HMBC and 1 H selective excitation pulse .

初めに

異種核間のロングレンジ スカラー結合定数(long range J) は、有機分子の立体 構造の決定に重要な役割を担っている。そのため、特に¹³C - ¹Hのロングレンジ スカラー結合定数を求める方法に関しては、¹³C観測の手法がいろいろ提案されて きた^{(1),(2),(3)}。しかし、解析対象分子が大きくなり、NMRスペクトル(特に¹Hス ペクトル)が複雑になるにつれ、¹³C観測の手法では解析に足る充分ななデータが 得られなくなってきた。

そこで、HMBCの信号強度がロングレンジ スカラー結合定数に依存することを利用 した方法が近年提案されている^{(7),(8),(9)}。しかし、これらの方法も,ダイレクト相 関信号とロングレンジ相関信号の強度比から計算する手順に、緩和時間を考慮にい れなければならないため、簡単とは言い難い。

我々は、昨年度、文献(10)のJ-HMBCの3次元測定法を2次元法に変更し、比較的 容易にロングレンジJを求める方法を報告した。今回は、前回の結果を踏まえて、 その欠点を分析し改良したものを報告する。

欠点の分析

前回、J-HMBCのデータにおいて、解析する上で、いろいろな問題点がわかった。

 $\pm - \nabla - \mathcal{F}$: HMBC, long range scalar bonding constant , pulsed field gradient

うつみ ひろあき、かも おさむ

特に多糖類に関しては、以下の点が特に問題であった。

(1)信号がブロードであり多糖類を解析する上での充分な信号の分離を得られ ない場合が有る。

(2)¹Hが多重線に分離している場合、信号強度の低下が著しい。

これらの、問題点はHMBC固有の欠点と考えられる。一般的に通常のHMBC測定法に おける固有の欠点は以下のことと言われている。

(1)F1軸に¹H-¹H Jのモジュレーションが生じ、信号がブロードになりF1軸の分離を悪くする。

(2)t1展開時に $^{1}J_{CH}$ のモジュレーションも生じ、 ^{1}H が直接結合している ^{13}C の信号強度を低下させている。

(3)¹H-¹Hの同種核カップリングによる¹H-¹HJモジュレーションが観測する ¹H信号を分散波形にし感度を低下させている。

これらの問題点は、特に多糖類のように、¹Hも¹³Cも化学シフトが接近し、かつ ¹H-¹Hカップリングが強いようなサンプルに関して、感度の低下やF1軸の分離の悪 化を生じさせている。

実験

このような欠点を補う対策としてつぎのような提案がされている^{(11)(12)。}

(a)(1),(3)に関しては、注目すべき¹Hの信号を選択励起することによって

¹H-¹Hの同種核カップリングを消去する。

(b)(2)に関しては、展開時間を0.6/JCH~1.4/JCHの間に限定するか、もしく

は、HMQCベースのHMBCではなくHSQCベースのHMBCにする。

今回、我々は多糖類の解析を前提にHSQCベースのJ-HMBC作成し測定した。また、 J-HMBCにおける選択パルスの有効性に関しても実験、考察をおこなう。

参考文献

(1)A.Bax,R.Freeman,J.Am.Chem.Soc,104,1099(1982)

(2) J. Jippo, O. Kamo, N. Nagayama, J. Magn. Reson., 66, 344 (1986)

(3) T.Parella, F.Sanchez-Ferrando, A. Virgili, Magn. Reson. Chem., 30, 823 (1992)

(4)M.Kurz, P.Schmieder, H.Kessler., Angew.Chem.Int.Ed.Emgl., 30, 1329(1991)

(5)U.WollBorn,D.Leibfritz.,J.Magn.Reson,98,142(1992)

(6)G.T.Montelione, M.E.Winkler, P.Rauenbuehler, G.Wagner, J.Magn.Reson., 82, 198(1989)

(7)G.Zhu, A.Bax., J.Magn.Reson., 104A, 353(1993)

(8)G.Zhu,A.Renwick,A.Bax.,J.Magn.Reson.,110A,257(1994)

(9)G.Zhu,D.Live,A.Bax.,J.Am.Chem.Soc.,116,8370(1994)

(10)W.Willker, D.Leibfriz., Magn.Reson.Chem., 33.612(1995)

(11)A.Bax,K.A.Farley,G.S.Walker.,J.Magn.Reson,A119,134(1996)

(12)W.Kozminski, D.Nanz., J.Magn.Reson., 124, 383 (1997)

東大院農・応生化、*東大・分生研 〇降旗一夫、*瀬戸治男

CONSTANT HMBC (CT-HMBC), A NEW TECHNIQUE USEFUL FOR IMPROVING SEPARATION OF CROSS PEAKS

K. Furihata and H. Seto^{*}

Division of Agriculture and Agricultural Life Sciences, University of Tokyo *Institute of Molecular and Cellular Biosciences, University of Tokyo

We present a new version of the HMBC technique named constant HMBC (CT-HMBC). This method enables to improve the separation of carbon signals in the F_1 axis.

One of the problems of HMBC is that J-modulation due to H-H coupling causes line broadening of ¹³C-signals in the F_1 axis through coupling to the relevant protons during t_1 period. This undesirable effect together with poor separation of carbon signals may sometimes result in the difficulty for analysis of cross peaks. In order to solve this problem, we have developed a new technique, constant HMBC (CT-HMBC). Its application to complicated molecules proved the usefulness of this new technique. $t \downarrow U \& U$

天然有機化合物の構造解析において、良好なHMBCスペクトルを得ることが構造研究の重要なポイントになっている。HMBC法の問題点の一つは、プロトンープロトンのJ-coupling を有するシグナルは、t_iの展開期においてプロトンープロトンのJ-modulationを受け、F_i軸側の炭素シグナルの上にプロトンープロトンのJ-couplingを検出し、線幅を広げてしまうことである。そのため、分離の悪い炭素シグナルが存在するときは、クロスピークの帰属が困難になることがしばしばある。この問題は、t_i軸のdigital 分解能を増加することにより解決されることもあるが、digital 分解能を増加すればするほど、J-modulationの効果は増大し、S/Nが低下する。この問題はHSQCタイプのパルスモードで、long rangeのHSQC(HSMBC)を測

定すれば解決されると考えられるが、 この測定は複雑なサンプルではS/Nが 非常に悪くなり実用的ではない。この 問題を解決するための一つの方法とし て、constant time method^{1,2)}をHMBC法 に応用し、新しい応用測定(CT-HMBC)を試みた結果、良好な結果を 得ることができたので報告する。 CT-HMBC法 パルス系列と方法 図1にCT-HMBC法のパルス系列を示す。 constant time法のポイントは、2D evolution time (t₁)の展開期において、Jmodulationの効果を一定にし、スピン

キーワード CT-HMBC

ふりはた かずお、せと はるお



(a) CT-HMBC-1 (b) CT-HMBC-2

-97-

結合での展開を固定することである。 この目的のために、-1/2(△-t,)-180-1/2(△t.)- のパルスを導入する。そして、化学シフト のみをrefocusし(符号を反転する)、スピン結合 に対しては時間展開する(符号を反転しな い)。

化学シフトの展開 $t_1 + 1/2(\triangle - t_1) - 1/2(\triangle - t_1) = t_1$ ----- t,時間展開 スピン結合の展開 $t_1 + 1/2(\Delta - t_1) + 1/2(\Delta - t_1) = \Delta$ ----- 一定時間

パルス系列としては、いくつか考えられるが、ここでは、 CT-HMBC-1とCT-HMBC-2の二種類の方法を示す。

CT-HMBC-1では、従来型HMBCパルス系列の基本構成 と同一の最もシンプルなパルス系列である。このパルス では、spin 展開時間 (△,)とevolution time (t,)の全期間を constant 期間として、プロトンープロトンのJ-modulation の変化を一定にしている。しかし、このconstant期間にお いて、HMBCシグナルはプロトンと炭素との間で時間変 数 t,の J-modulation 受けるため、f,軸においては炭素シグ ナルがJ_{c-u}のcoupling定数によって変調を受けるという問

題が残る。しかし、実際はJc----が非常 に小さいために通常測定では検出され ない。CT-HMBC-2の場合は、プロト ンープロトンおよびプロトンー炭素の J-modulationの時間変化を一定にして いる。この場合spin 展開時間(△。) に続 き、プロトンの180度パルスを導入し ている。この $-1/2(\Delta - t_{.}) - 180^{\circ}$ -1/2(△-t₁)- の段階は、¹³Cに対して は decouple するという効果を持ってい る。どの方法においてもconstant spin 展開時間(△,)を設定する。 CT-HMBC-1の方法では、constant 期間

△,の間においてもプロトンと炭素との J-modulationが生じ、HMBCシグナルが 励起される。そのため、constant 期間 (△,)の変化量を考慮してspin delay time (△,)を設定すれば、S/Nの低下を押さ

111 111 F1(¹³C) F₂(¹H) $F_{2}(^{1}H)$ нмвс CT:HMBC 図2. CT-HMBCクロスピーク模式図 $J_{C-H} : laceto J_{H-H} : laceto$ 4'M ЗM 3.0 J_{CH} зм

Δ

A1. B1

A2 . R2

в

в

図3. CT-HMBC-Iスペクトル リ_{cu}のクロスピーク



図4. CT-HMBCスペクトル ポートミシン23/24Mのクロスピーク 2D-HMBC(左) 、CT-HMBC-1(中) 、CT-HMBC-2(左) F₁x F₂=14000 x 2250Hz, point=1024 x 256 △ 2 =60ms Hz/point(F₁)=13.67 Hz constant time= 36.6 x 2 msec

えることができる。これに対してCT-HMBC-2では、spin delay time (Δ_{2})とconstant期間(Δ_{3})

の二つの固定パラメーターを設定す る。spin delay time (Δ_2)は通常の HMBC法と同様、HMBCシグナルを 励起するための重要なパラメーター である。constant 期間(Δ_3)はF₁軸の digital resolutionに依存し、HMBCシ グナルの励起とは無関係である。 Δ_3 を長く設定した場合は、T₂によるS/N の低下を考慮しなければならない。

<u>CT-HMBC法</u>

図2にHMBCとCT-HMBCのスペクト ル模式図を示す。HMBCスペクトル では、E,軸ではプロトンープロトン とプロトンー炭素のJ分裂シグナルが 検出され、F,軸ではプロトンープロ トンのJ分裂シグナルがプロトンのJ-分解法と同様に傾斜して観測される。 F.軸の分解能を高めると、J分裂は鮮 明となるが炭素シグナルの分離は改 善されない。このJ分裂によるシグナ ルの重なりにより、炭素シグナルの 帰属が困難となる。これに対してCT-HMBC法では、図2に示すように、 F,軸のプロトンープロトンのJ分裂シ グナルが消去されて一重線となるた め、F.軸の分離能を高めれば、炭素 シグナルの分離が改善されるため、 シグナルの帰属が容易になる。図3に



2D-HMBC(左) 、CT-HMBC-1(中) 、CT-HMBC-2(左) $F_1 x F_2 = 23000 x 2900$ Hz, point = 1024 x 512 $\triangle 2 = 50$ ms F_1 lenear prediction 2046 x 512, Hz/point(F_1) = 11.3 Hz constant time= 22.2 x 2 msec scans=16



CT-HMBC-1パルス系列で測定した場合のスペクトルにおいて、F1軸の炭素シグナルがJ_{CH}に よってどのように観測されるかを示す。しかし、実際のHMBCスペクトルにおいてはJ_{CH}が 非常に小さいために、このようなシグナルパターンとして観測されることはほとんどない。 図4にHMBCとCT-HMBC-1、CT-HMBC-2のスペクトルを示す。サンプルとしてportmicin使 用した。明らかに、23/24-Mとのクロスピークにおいて、HMBCでは45度傾いたプロトンー プロトンのカップリングパターンが認められる。これに対してCT-HMBC-1と-2では、F1軸 においてはJ_{HH}は消去されるためF₁軸の分離能が改善されている。しかし、CT-HMBC-2と比 較するとクロスピークの山の形は膨らみを持っている。これは、long range J_{CH}による分裂が 寄与しているためと考えられる。CTHMBC-2ではJ_{CH}も消去されるために、トリプレットの 形が鮮明に観測されている。

モナゾマイシンへの応用

図5はモナゾマイシンのFGHMBCとCT-HMBCのスペクトルを示す。CT-HMBC法で、 はconstant timeを44.4msecに設定して測定し た。このconstant timeはF1軸のデータポイン トに依存している。¹³C-NMRスペクトルで は、28,29,13位の三個の炭素シグナル 134.5ppm、134.7ppm、134.8ppmが重なって いる。その化学シフト差は $\Delta \delta_{28,29}$ = 15.7Hz、 $\Delta \delta_{29,13}$ =16.7Hzであった。通常の HMBC測定において、digital resolutionが低い 場合はこれらのシグナルを区別することは 困難である。また、12,17位の炭素は



2D-HMBC(下)、CT-HMBC-1(中)、CT-HMBC-2(上)

130.41ppmと130.37ppmと重なっており、実際のHMBC法ではこのシグナルを区別すること は極めて困難である。データはdigital resolution 22.6Hzで測定し、データ処理において、 linear prediction 法を使用し、digital resolution を11.3Hzに高めている。図6は12,17位の炭素領 域の拡大図である。12位と17位の化学シフト差は $\Delta \delta$ =4.6Hzであるが、このスペクトルに 示されるように、digital resolutionを11.3Hzまで高めることによりこのシグナルの区別が可能 であった。これにはJ_{H-H}の分裂が押さえられていることが大きく貢献している。図7にはCT-HMBCスペクトルのH-14からのF₁軸スライススペクトルを示す。小さなスピン結合を対象に したconstant time 法では、基本的にはS/Nが低下する傾向にあるが、CT-HMBC-1ではHMBC スペクトルと比較してほとんどS/Nが低下していない。CT-HMBC-2ではHMBC,CT-HMBC-1 と比べS/Nが低下し、長いconstant timeを使用した場合はこのS/Nの低下は避けられない。そ の意味では、複雑な化合物ではCT-HMBC-1を使用する方が得策である。

まとめ

HMBC法の問題点の一つは、プロトンープロトンのJ-couplingを有するシグナルでは、F₁軸 側の炭素シグナルにプロトンープロトンのJ-couplingが検出されるため、線幅が広がってし まうことである。この問題を解決するための一つの方法として、constant-HMBC(CT-HMBC) 法の新しい応用測定を試み、良好な結果を得ることができた。CT-HMBC法の問題点は従来 型HMBC法に対してS/Nが低下すると考えられることである。そのため、constant timeを如何 に設定するかが重要な問題となってくる。constant time を長く設定した場合はS/Nが低下す るが、CT-HMBC法(CT-HMBC-1)は、constant time を長く設定しても、目的とするシグナル を感度よく測定することが可能であり、実用に耐え得る方法である。

1) A. Bax, R. Freeman, J. Magn. Reson. 44, 542 (1981).

2) M. Rance, G. Wagner, O. W. Sorensen, K. Wuthrich, R. R. Ernst, J. Magn. Reson. 59, 250 ((1984).

拡散係数測定用磁場勾配パルス電源装置の改良及び製作 二重共鳴を用いたパルス磁場勾配NMR装置の製作

(分子科学研究所) 〇大石 修, 宮島 清一

Construction of a current generator for field gradient pulses for the measurement of selfdiffusion coefficient

by Osamu Oishi and Seiichi Miyajima

(Institute for Molecular Science, Myodaiji, Okazaki, 444, Japan)

Pulse current driver for pulsed field gradient NMR self-diffusion measurement was improved. Use of high power MOS-FET and a newly constructed driving circuit enabled a well-balanced field gradient pulses as intense as 11.3 Tm⁻¹. Automated measurement of self-diffusion coefficient has been made possible.

【はじめに】

パルス磁場勾配(PFG)NMR法を用いて異方的な拡散係数テンソルを測定すること ができる。液体ではT,が長いため容易にスピンエコーを観測でき、また長い磁場勾 配パルスを打つ事が可能である。一方液晶やプラスチック結晶などはT,が短いため に出来るだけ短い時間に可能な限り強い磁場勾配パルスを打つ事が要求される。磁 場勾配を強くするためには効率的な磁場勾配コイルの形状を設計すると同時に、出 来るだけ大きな電流を磁場勾配コイルに流せるようにしなければならない。一方電 流を大きくしていくと、要求される電流の精度も厳しくなっていく。今回報告する 改良型のパルス電源により100V入力で10.5 Tm⁻¹までの磁場勾配を安定的に出力でき るようになり、コンピュータ制御による拡散係数の自動測定が可能になった。

【パルス電源装置】

パルス電源の概要を図1に示す。 100V、10Aの安定化電源に菊水を用い ているが、通常の安定化電源では大電 流を高速にスイッチしながら出力する 事はできないため、出力された電荷は 一旦コンデンサに蓄えられる。目的の パルス電源の電圧安定度を上げるには コンデンサの容量はできる限り大きい ほうが良いが、現段階では50Aの電流 を5ms流した場合に電圧降下を全体の 2%以下に抑える容量としてアルミ電解 コンデンサ0.125F(125V)を用いている。 蓄えられた電荷は高速大容量MOS-FET (日立 2SK1527)を用いてスイッチング 出力される。パルス幅とタイミングの 制御は時間分解能0.1 μ secのパルスジェ ネレータ1)を用いて行う。





SELF-DIFFUSION-COEFFICIENT, PULSED-FIELD-GRADIENT

おおいしおさむ・みやじませいいち

前述の電圧降下分を補うために通常は第2のパルス長を0.1 µ sec刻みで変えて第1パル スより長くする。著しく強い磁場勾配下において要求される磁場勾配パルスの面積 強度の精度がこれでは間に合わない場合にはトリマー回路を入れてパルス長をアナ ログに微調整する。パルスジェネレーターより送られるTTLレベル信号はフォトカ プラーTLP2631(東芝)を介して、DS0026(National Semiconductors)で増幅され、 MOS-FETをドライブする。ドライブ電圧はTL317LP(Texas Instruments)で設定され る。またコンデンサの電圧降下が大きい場合や磁場勾配パルスの形状が基準パルス と大きく異なる場合には、基準抵抗による電圧降下と設定電圧とを比較して高速オ ペアンプによりフィードバックをかける。またMOS-FET出力の振動防止及び保護ダ イオードとして東芝20GL2C41Aを入れている。またトリマー回路、ゲートドライバ ー、MOSFET等はそれぞれモジュールとして作っているので故障時の修理、電源特 性の規格変更が容易である。

現在の最大定格はコンデンサと電源を除けば、500V、MOS-FET1個あたり45A)で ある。一方、プローブを冷却しない場合、100V、45Aの磁場勾配電流を2.5msec2発 づつ2秒繰り返しで打つと、プローブヘッドは23℃から68.5℃(5秒繰り返しで48.5 ℃)まで上昇した。強力な磁場勾配を用いる場合、強制冷却が必要である。

【磁場勾配NMR装置】

上記のパルス電源とプローブ中の四極コイルの他の装置は本討論会で発表した 60MHzの電磁石を用いた装置^{2,3)}を用いた。磁場勾配発生用の四極コイルの線材には 内径0.46mm ϕ のテフロン被膜銅線を用い、コイル径と長さは以前と同じままで、直 径15mm、長さ15cmの物を使用した。このコイルの抵抗は測定値で2.2Ω(23℃)で ありコイルインダクタンスは0.2 μ Hであった。また磁場勾配コイルのコイル定数は NMR試験管内のグリセリン(内径4.2mm)のイメージングから求めた値で0.25 Tm⁻¹A⁻¹であった。

【磁場勾配強度及びその安定性】

ポリジメチルシロキサンに強力な磁場勾配パ ルスをかけた時のスピンエコーを図2に示す。 この物質は室温で殆ど並進拡散しない。しかし、 スピンエコー強度は1発目と2発目の磁場勾配 パルスの面積強度に差がある場合その不均衡に よって減衰する。このためこの物質を使ってパ ルス不均衡のチェックが出来る。今回の実験で は、時間分解能0.1 µ secのパルスジェネレータ ーを使ってパルス長を微調整した。その結果不 ーを使ってパルス長を微調整した。その結果不 均衡によるスピンエコーの減衰は、最適条件か ら0.1 µ sec外した条件下で最大磁場勾配をかけ た時、2%程度であった。ほぼ自動測定を可能 にする結果である。またパルスが最大電圧の半 分まで立ち上がる時間は磁場勾配コイルのコイ ルインダクタンスにより10 u sec程度であった。 (パルス電源自体のパルスの立ち上がりは1,4 sec以下であることを確認している)



図2 ポリジメチルシロキサンの FG-NMRスペクトル及びパルス電源特性

1)T. Toyoda, Yoshida, O. Oishi and S. Miyajima, Rev. Sci. Instrum., **68**, 3140-3142 (1997) 2)O. Oishi and S. Miyajima, J. Magn. Reson. A **123** (1996) 64-71 3)大石修、宮島清一, 第34回NMR討論会講演要旨集 (1995), 69

ダイオードレーザーアレイを用いた希ガス偏極装置の設計・試作 電子技術総合研究所 超分子部 磁気スペクトロスコピーラボ 〇服部峰之、平賀隆、守谷哲郎

Design and prototype of apparatus for polarization of noble gas nuclear spin using high-power diode laser arrays

Mineyuki Hattori, Takashi Hiraga, and Tetsuo Moriya Electrotechnical Laboratory, Tsukuba, Ibaraki 305, JAPAN

An apparatus for the polarization of noble gas nuclear spins using high-power diode laser arrays was designed. The high-power diode laser arrays (794.7nm, 12W) was applied for effective excitation of the higher density Rb vapor. The prototype of this apparatus was constructed and the performance for the polarization of natural abundant Xe gas was evaluated.

<序論> 近年、³He,¹²⁹Xeといった、核スピンが1/2の希ガスについて、NMR信号を飛躍的に増強し た実験が、盛んに行われるようになっている。AlbertらによるMRIへの応用では、肺などの生体内の 空洞の画像が得られている[1]。Pinesのグループは、NMR・MRIの一般的な感度増強法として、多く の基礎的実験を報告している[2]。いずれも、Happerらが行った、光ポンピングしたアルカリ金属原 子とのスピン交換による、希ガスの偏極実験[3]を採用して行われている。ここでは、高い比率で偏極 した希ガスのスピン偏極を、試料の観測核スピン系へ移動し、高感度でマイクロイメージング実験を 行うことを目的として、この原理に基づいた希ガススピン偏極装置の設計を行った。

<原理> Fig. 1 にRb のD,線(5²S_{1/2}-5²P_{1/2})の光ポンピングを行って、Xe核を偏極させ、Xe核を担体 として、観測核スピン系のNMR信号の増強する過程の概略図を示す。Rbの電子スピンのXe核への移 動は、Xe,Rbの衝突時に起こる[3]。Xe核のスピンを観測核へ移動する実験は、Pinesらにより示され ている[2]。Xe核の偏極効率を決める要素としては、励起光強度、希ガス濃度、クエンチャー(N₂)濃 度、不純物(H₂O,O₂など)濃度などが考えられる。励起光強度を高くできれば、Rb濃度を高めることが でき、Xe核との衝突回数も増大させられ、偏極効率を効果的に上昇させられる。出力数+Wの GaAlAsダイオードレーザーを励起源とした装置としては、³Heの偏極実験[4,5]、⁴Heをバッファーガ スに用いて¹²⁸Xeを運び偏極させ液体窒素でトラップして貯蔵する装置[6]の報告がある。



Fig. 1 NMR信号のRbの光ポンピングによる増強法の過程図

はっとりみねゆき、ひらがたかし、もりやてつお

希ガス、¹²⁹Xe、光ポンピング、回転偏光

<装置> Fig. 2 に今回試作した希ガス偏極装置の概略を示す。Xe,N₂ガス(日本酸素:99.995%高純度 ガス)は、マスフローコントローラー(MKS:M-310-01C,M-100-11C)で、流量(Xe:~1sccm,N₂: ~0.1sccm)を制御した。その後、ラインで混合され、ベーキングしたモレキュラーシーブ(3A)の乾燥 器と精製器(millipore:WPRV200-SI)を通し、Rb気化器から放出されるRb金属(フルウチ化学:99.99%) の蒸気を加え、ヘルムホルツコイル(~160G)中に置かれた、石英またはパイレックス製の励起用セル (~5mmx10mmx40mm)へ導入される。気化器からセルにかけては、100-180℃程度の温度に保っ た。混合ガスのセル中の滞在時間は、2分程度と見積もられる。励起光には、GaAlAsダイオードレー ザー(Optopower:OPC-D012-795-HBHS;794.7nm,12W)を使用した。5mmx5mm角の平行光ビームを λ/4波長板(CVI:QWPO-795-10-4-R15)を通して回転偏光にした後、シリンドリカルレンズで一軸方 向だけ10倍に拡大し(5mmx50mm)、セルの10mm厚の方向から入射した。セルを出た後の混合ガス は、冷却されRb蒸気は除かれる。こうして、生成した偏極Xeの偏極率を電磁石(0.3T)を利用した、自 作のAFP型NMR装置を使って、時間をおってモニターした。



Fig. 2¹²⁹Xe核スピンを偏極するための装置の概略図

<まとめ> 高出力のダイオードを利用した、高効率の希ガス偏極装置の基本的な設計を行った。 この装置を用いて、希ガスの偏極実験における基礎過程の研究、条件・材質の最適化、そして、高感 度な希ガスのNMR実験、プロトン、¹³C-NMRの高感度化等々、多くの基礎実験を行うことができる と期待される。

<参考文献>

[1] M. S. Albert, G. D. Cates, B. Driehuys, W. Happer, B. Saam, C. S. Springer Jr., and A. Wishnia, Nature **370**, 199 (1994).

[2] G. Navon, Y.-Q. Song, T. Room, S. Appelt, R. E. Taylor, and A. Pines, Science 271, 1848 (1994).

[3] W. Happer, E. Miron, S. Schaefer, D. Schreiber, W. A. van Wijngaarden, and X. Zeng, Phys. Rev. **A29**, 3092 (1984).

[4] M. E. Wagshul and T. E. Chupp, Phys. Rev. A40, 4447 (1989).

[5] W. J. Cummings, O. Häusser, W. Lorenzon, D. R. Swenson, B. Larson, Phys. Rev. A51, 4842 (1995).

[6] B. Driehuys, G. D. Cates, E. Miron, K. Sauer, and W. Happer, Appl. Phys. Lett. 69, 1668 (1996).

軽水溶媒中でのタンパク質のアミドプロトン交換反応速度の決定法 (都臨床研¹,明大理工²)○横地政志^{1,2}、楠 正美²、稲垣冬彦¹ Measurement of amide proton exchange rate with water in 13C/15N labeled Protein ○Masashi Yokochi^{1,2}, Masami Kusunoki² and Fuyuhiko Inagaki¹ Tokyo Metropolitan Institute of Medical Science¹, Department of Physics, Meiji Univ.²

[Abstruct]

It is generally difficult to seperate magnetization transfer caused by exchange and cross-relaxation processes. We propose here a novel method to determine the exchange rates and relaxation rates of amide protones in H2O solution using various isotope filterings and radiation damping phenomenon. This method was applied to the analysis of the amide proton exchange with water and relaxation processes in the 13C/15N labeled human ubiquitin at 25°C and pH7.93. Some arithmetic models can explain the time dependency of relaxation of whole experiments.

[序論]

重水素交換では測定できない速やかに消失するアミドプロトンの交換速度を定量的に見積もる測定法 を検討した。これまでに開発されていた軽水中で交換速度を見積る測定法は、スピン拡散に阻まれて測 定の精度は十分にあがらなかった。特に生体高分子を高磁場NMRで観測する時にスピン拡散が起きやす いため、実際には交換していないアミドプロトンまで検出してしまう可能性が高く、混合時間は短く限 定されてきた。そこで同位体フィルターを駆使し、出来るだけいろいろな初期条件、緩和条件のもとで 様々な実験を統合することで、混合時間の限界をこえて、交換過程、緩和過程を精度高く検出する方法 の開発を目指した。

[方法:同位体フィルター]

この実験で使用した同位体フィルター付きHMQC は合計10種類である。全ての同位体フィルターは 混合時間の始まりにアミドプロトンの磁化を消去するように設計する。また1H-13CのJ結合を利用して13Cに結合したプロトンの磁化を制御するパルス列を必要に応じて挿入する。これで水の信号と重なりあう α プロトンを磁化の方向を選別できる。 τ_a 、 τ_b はそれぞれ1/4J(NH)=2.5[ms]、1/2J(CH)=3[ms] に 設定する。以下に2つの例を示す。



Fig.1aのWFB_CH+実験は混合時間の直前で水の磁化を静磁場方向、同じく13Cに結合したブロトンを 静磁場方向に向ける働きがある。2重にアミドプロトンにフィルターをかけるのはアミドプロトンの消 磁の効率を上げるためである。

Fig.1bのWFB_CH-実験は混合時間の直前で水の磁化を静磁場方向、13Cに結合したプロトンを反静磁場に向ける働きがある。

※キーワード:アミドプロトン,H-H交換,同位体フィルター

※よこちまさし、くすのきまさみ、いながきふゆひこ

このようなフィルターの組み合わせで、水の初期磁化、13Cに結合したプロトンの初期磁化の状態を 決定する。また弱い飽和パルスを混合時間中に入れて、その間の水の磁化を0に保つ実験も可能にな る。さらに水の磁化を反静磁場方向に倒した後で弱い磁場勾配をかけることにより、混合時間中に Radiation damping を制御できる。フィルターの機能を以下にまとめる。

Filter	H2O	Saturation	СН	Radiation Damping
WFB_CH+	+Z		+Z	
WFB_CH-	+Z'		-Z'	
SAT_CH+	0	active	+Z"	
SAT_CH-	0	active	-Z'''	
INV_CH+	-Z'		+Z'	
INV_CH-	-Z		-Z	
ERC_CH0	0		0	
ERS_CH0	0	active	0	
RAD_CH+	-Z'		+Z'	active
RAD_CH-	-Z		-Z	active

Effect of Isotope Filtering (Table 1)

'または"は初期磁化の大きさが熱平衡状態を基準にして、やや強度が落ちることを意味する。

[結果:水のフィルター実験]

同位体フィルター、混合時間ののち、90パルスをかけて、フィルターを通ったあとの水の磁化の時 間変化を測定した。



Isotope Filter Effect of H₂O Signal (Fig.2)

複雑な双極子ー双極子間のネットワークの緩和現象は多重指数関数で記述されるだけであるが、 Radiation damping を起こしている水の磁化は非指数関数的な回復を示している。理論上、比較的長い縦 緩和 (3.2[s]) を無視すればRadiation damping を起こしている水の磁化の時間変化は双曲線正接関数に従う ことが知られている。この特徴的な水の磁化の反転は、交換しているアミドプロトンの磁化に強く反映 されるため、Radiation damping を起こした実験とそうでない実験との差は価値ある情報である。

[解析モデル]

フィルター付きHMQCでアミドプロトンの磁化の時間変化を測定し、そのデータを解析するには上記の実験を統合するモデル計算が必要になる。Fig.3のようにアミドプロトンは、その周りを主に13Cに結合したプロトンに囲まれている。スピン拡散によってアミドプロトンに影響するプロトンは限定され

る。そこでアミドプロトンの磁化の時間変化を記述するには、Fig.4 に示すように観測しているアミドプ ロトンの磁化、実験的に得られた水の磁化、フィルターによって制御された主に13Cに結合したプロト ンから構成されるスピン群の磁化の間の交換や緩和現象を取り入れた微分方程式を解くことが必要であ る。

Magnetization transfer model (Fig.3)



Dipolar Int. /Exchange

[結果:アミドプロトンのフィルター実験]

Fig.4の図式で示したモデルを使ってデータをフィッティング解析した例を示す。Fig.5a に示す Gln2 はユビキチンでは比較的交換速度が速い。また Fig.5b に示す Leu15 は交換速度が遅い。





同じ初期磁化の状態から出発する実験の組み合わせであるINV_CH-とRAD_CH-の実験を比較すると、 交換速度の違いによる変化が最も顕著に現れる。Gln2 の場合 5 0 [ms]を境にして、Radiation damping を 起こした急激な水の磁化の変化を、交換しているアミドプロトンの磁化が水の磁化を追いかけるように 増加している。一方、交換が起こらない Leu15 のアミドプロトンは外界で起きている水の磁化の変化に は無関心であるように振る舞うのが良くわかる。

同様な比較がINV_CH+とRAD_CH+の実験の組み合わせでも説明できる。 Fig.6に66個の残基について交換速度を示す。(全残基76、そのうちプロリンは3残基)



***** : Not observed because of rapid exchange

今回検討した同位体フィルターを用いた実験の他に、重水素交換実験、Off Resonanse ROESY実験からも、交換速度を求めた。その結果、本実験の交換速度と良い相関があることが示されている。しかし pH7.93 という条件下において、ほぼ全ての残基について統一的に交換過程を解析できるのは、この同位 体フィルターを用いた実験だけである。

大腸菌RNAポリメラーゼalphaサブユニットの N末端ドメインの構造解析

(阪大蛋白研¹、国立遺伝研²) 〇大友崇紀¹、山崎俊夫¹、村上勝彦²、石浜明²、京極好正¹

Structural analysis of the amino terminal domain of the alpha subunit of E.coli RNA polymerase

> ○Takanori Otomo¹,Toshio Yamazaki¹,Katsuhiko Murakami², Akira Ishihama²,Yoshimasa Kyougoku¹ (¹Institute for Protein Reserch,Osaka University, ²National Institute of Genetics)

The amino terminal domain of the alpha subunit of E.coli RNA polymerase (α NTD)plays a key role in assembly of the core enzyme. α NTD is 26kDa protein, and forms a dimer. But this protein aggregates at an NMR concentration. We examined the solution condition using ¹H-¹⁵N HSQC spectra, PFG NMR diffusion measurements and analytical ultracentrifuge, and determined the optimal solution condition. We have performed NMR signal assignment of the protein backbone nuclei using ²Hlabelled sample.

αNTDはRNAポリメラーゼの各サブユニットを集結させる機能を持つ分子量26kDa, アミノ酸239残基の蛋白質であり、2量体を形成することがわかっている。この蛋白 質はNMR濃度にすると非特異的に自己会合する性質があり、この会合をほどくことが 重要であった。我々は溶媒条件の検討を行い会合をほどく溶媒条件を決定した。こ の際¹H-¹⁵N HSQC スペクトルを用いて大まかな条件を求めた。その結果胆汁酸を骨格 に持つ界面活性剤が有効であることがわかった。そのうち有効性の高かったものは コール酸ナトリウム、デオキシコール酸ナトリウム、CHAPS などである。さらにそ れらの界面活性剤を用いて、NMRによって蛋白質の拡散係数を求める実験を行った。 界面活性剤の濃度を振り拡散係数をプロットをとった。そのプロットから拡散係数 の最大値をあたえる界面活性剤の種類、及びその時の濃度を最終的にNMR条件とした。 蛋白質の濃度及びpHはサンプルの安定性から最も良い条件を求めた。(20mM Tris pH8.5、0.1mM EDTA、7mM デオキシコール酸ナトリウム、0.6mM αNTD)この条件 で超遠心分析を行ったところ、αNTDは2量体であることが確認された。

決定した条件でシグナルの帰属をするため、¹³C, ¹⁵N ラベル体を作製し、各種3D実験を行った。さらにこの蛋白質は2量体であることから分子量が52kDaと非常に大きくなるために80%のD化を行い、CBのデータをとるのに用いた。実験はDRX600で行い、 一部DRX800も用いた。HNCA, HN (C0) CA, ¹⁵N-edited NOESY, をダブルラベル体で、 CT-HNCA, CT-HN (C0) CA, HN (CA) CB, HN (C0CA) CB, ¹⁵N-edited NOESYをトリプルラベル 体で測定し、非常に良いスペクトルが得られた。これらのデータからシグナルの帰属を行い、主鎖原子の80%の帰属を完了した。

keywords: RNAポリメラーゼ、界面活性剤、並進拡散、重水素化

○おおともたかのり、やまざきとしお、むらかみかつひこ、いしはまあきら、 きょうごくよしまさ

大腸菌RNAポリメラーゼの alpha サブユニット活性化ドメインと DNAの相互作用解析 (阪大蛋白研¹、国立遺伝研²) ○安野和浩¹、山崎俊夫¹、杤尾豪人¹、田栄浩¹、石浜明²、京極好正¹

 Analysis of the interaction between the activator contact domain of *Esherichia coli* RNA polymerase α subunit and the UP element DNA
 O Kazuhiro Yasuno¹, Toshio Yamazaki¹, Hidehito Tochio¹, Yong Ho Jeon¹, Akira Ishihama², Yoshimasa Kyogoku¹

¹Institute for Protein Research, ²National Institute of Genetics

The C-terminal domain of the *Escherichia coli* RNA polymerase α subunit (α CTD) plays a key role in transcription regulation by a group of protein transcription factors and DNA enhancer elements (UP element DNA). We investigated the interaction between α CTD and the UP element DNA. The UP element DNA is an AT rich sequence of about 25 base pairs. We designed DNA sequences and investigated their interaction with α CTD by monitoring the ¹⁵N-HSQC signals of α CTD. The interaction surface on α CTD monitored by NMR coincided with the data from mutagenesis. The strength of their interaction depended on the length of the AT region, longer AT sequence exhibited stronger interaction, but did not depend on their sequence. We observed intermolecular NOE on the interaction between ¹³C labeled α CTD and a designed DNA by isotope filtering method. We found many NOEs, showing contacts between some side chains of α CTD and the DNA sugar protons.

大腸菌RNAポリメラーゼ(RNAP)の alpha サブユニットC 端ドメイン(αCTD)は、様々 な転写因子やプロモーター上流にある AT rich なDNA配列(UP element DNA)と結合する ことにより、目的遺伝子の転写を活性化していると報告されている¹⁾。このαCTD と UP element DNA の結合様式を調べた。

αCTD の構造はすでに NMR により決定されている²⁰。そして、¹⁵N ラベルされたαCTD 溶液 に UP element DNA 25bp を混合したところ、残基特異的に¹⁵N-HSQC シグナルのブロードニ ングが観測され、相互作用の確認とともにブロードニングを受けた残基は mutation 実験³⁰から 予想されていた相互作用部位と同じ表面に位置していた。

さらに詳細な情報を得るため、特に AT 配列の長さに着目して DNA 配列を操作し、DNA と α CTD との相互作用の様子を、¹⁵N-HSQC 上で調べたところ、AT 塩基が長く続くほどシグナル のブロードニングが激しくなり、逆に短くすると α CTD のシグナルがふたたび現れ、free のと きとは異なった位置にシフトしたスペクトルが得られた。しかし、そのシフトの大きさは AT 配 列を短くして行くほど小さくなり結合力が弱くなっているようであった。また、シフトの様子 は AT 部位の長さには依存していたが、AT の並びによる変化はなかった。連続した AT 塩基対 7bp を含む DNA を α CTD に対して滴定したところ、一分子の DNA に独立で等価な 2 個の α CTD 結合箇所があるとして解析した場合、解離定数が 10⁴M程度の滴定曲線が得られた。

次に UP element DNA のような AT rich な配列に α CTD がどのように結合しているか探るため、 13 C, 15 N ラベルされた α CTD を 5'-CGCGAAATTTCGCG-3'という二重鎖 DNA 配列と 2:1 の割合で混合した溶液で種々の 3D、2DNMR 測定により蛋白質、DNA のプロトンシグナルの帰属を行い、さらに同位体フィルター法により蛋白質-DNA 間の NOE を測定したところ、 α CTD の側鎖プロトンの幾つかから、DNA の糖部分へ多くの NOE が観測された。現在、解析を進めているところである。

1) Ross, W. et al. Science, 262, 1407-1413 (1993)

2) Jeon, Y. H. et al. Science, 270, 1495-1497 (1995)

3) Murakami, K. et al. EMBO J. 15, 4358-4367 (1996)

RNA polymerase, DNA-Protein interaction

やすの かずひろ、やまざき としお、とちお ひでひと、じぇおん よんほう、 いしはま あきら、きょうごく よしまさ P13

メタロプロテアーゼ阻害蛋白質 SMPI の構造決定と相互作用様式の解析 (都立大・理1、京都工繊大・応用生物2) ○大野 綾子1、楯 真一1、 Sailaja S.Seeram 2、平賀 和三2、小田 耕平2、甲斐荘 正恒1

The Structure and Inhibition Mechanism of Metalloproteinase Inhibitor, SMPI

(Faculty of Science, Tokyo Metropolitan Univ¹, Faculty Textile Science, Kyoto Institute of Technology²) <u>Ayako Ohno¹</u> Shin-ichi Tate¹, Sailaja Seeram², Kazumi Hiraga²,

Kohei Oda², and Masatsune Kainosho¹

Abstract

The solution structure of *Streptomyces* metalloproteinase inhibitor, SMPI, which is a potent inhibitor of thermolysin, is determined by NMR spectroscopy. SMPI is essentially composed of two β -sheets, each consisting of four antiparallel β -strands. The structure can be considered as two Greek key motifs, with two-fold internal symmetry. In the absence of sequence similarity the SMPI structure showed the clear similarity to the both domain of an eye lens crystallins, both domains of the calcium sensor protein-S, as well as the single domain yeast killer toxin. SMPI has the proteolytic cleavage site on the protruding loop from the grobular core. In modeling the docking structure of SMPI with thermolysin, we found this loop of SMPI is complimentary in shape and surface charge to the active cleft of thermolysin simultaneously fulfilling the required interaction between P1'(SMPI) and S1'(thermolysin) sites and the coordination of P1 carbonyl oxgen to catalytic zinc in thermolysin.

[序] SMPI は、アミノ酸残基 102 からなり、2 つのジスルフィド結合を持つ蛋白質性インヒビターであ り、小田らにより初めて分取された。この蛋白質は、サーモリシンなどのメタロプロテアーゼを広く 阻害する。しかし、このような基質類似型のメタロプロテアーゼインヒビターの構造および阻害様式 は、これまで解かれた例はなく、他の阻害蛋白質ともアミノ酸配列相同性がなかった。近年になって、 小田らによる切断実験により C64-V65 であると同定された。また、変性実験により、このインヒビタ ーのP_i'サイト (V65) が疎水性残基であることが、明らかとなった。そこで、本研究では NMR による 溶液中の立体構造を決定し、その構造よりサーモリシンとの相互作用様式について検討することを目 的とした。

[構造決定] NMR による立体構造決定は、定法にのっとり約 1500 個の距離及び角度情報を用いて DYANA1.1・X-PLOR3.8 を併用して行った。

Keywords 安定同位体、蛋白質構造、プロテアーゼインヒビター、緩和時間

おおのあやこ、たて しんいち、Sailaja S. Seeram、ひらがかずみ、おだこうへい、 かいのしょうまさつね [結果と考察]構造決定の結果、SMPIは、N末端側に3本、C末端側に4本の逆平行βシート構造を持 ち、さらに活性部位近傍に1対の小さな β シートが存在している。これらの β シートはGreek kye モチ ーフを持っている。また、N-C-末端構造部の間には、1本のαヘリックス構造がある。既に小田らに より同定されている阻害活性部位は、大きくコア部分より突出したループ領域に存在しており、立体 構造側から見てもプロテアーゼとの相互作用が容易な部分に存在していることがわかる。また、この 活性ループは緩和時間解析により運動性が低いことが分かった。次に、SMPI とプロテアーゼとの相互 作用様式を検討するために Matthews らにより 1993 年に発表されているサーモリシンと V-K ジペプチド との複合体の結晶構造を用いて、サーモリシンへの SMPI の活性ループ接近様式について検討した。こ の複合体のジペプチドのV-Kに対応するペプチドユニットが、SMPIの活性部位近傍のV65-R66に見ら れるため、計算機上で SMPI の V65-R66 が、結晶構造中のジペプチドに最も重なり合うように接近さ せたところ、大きな立体障害なく SMPI 活性部位がサーモリシンの活性クレフトにうまく入り込むこと が分かった。(Fig.l)さらに、切断活性部位とサーモリシンとの相互作用様式を詳細に調べたところ、 SMPIのP、サイトのカルボニルが、サーモリシンの活性部位内の亜鉛イオンへ正四面体の配向性を保っ て接近することが可能であることが、明らかとなった。このサーモリシンの亜鉛イオンへの配向性は、 プロテアーゼの切断機構において重要な役割を果たしていることが既に知られている。また、この SMPIの P₁'サイト(V65)の側鎖が、サーモリシンのポケットにうまく入り込んでいることが分かった。 これにより、SMPI の活性ループが、うまくサーモリシンの活性部位に入り込む要因となっているこ とが示唆される。さらに、構造以外の相互作用を調べるために2つの蛋白質の表面電荷分布について 調べたところ、SMPIの活性ループ領域は正電荷、サーモリシンの活性部位は負電荷を帯びていること が分かった。よって、2つの蛋白質は静電的相互作用を通して、接近することが分かった。以上によ り、SMPIの活性ループは、静電的相互作用を通して立体障害なくうまくサーモリシンの活性クレフト に入り込むことにより、活性ループ内の P, サイトのカルボニルが亜鉛イオンに正四面体型の配向性を 保ちながら接近し、複合体を形成することにより基質類似型の阻害を行っていると複合体モデル構造 より推測された。



Fig.1 The model structure of SMPI with Thermolysin

オスモセンサーEnvZのHis kinaseドメインのNMR構造解析 (筑波大TARAセ¹、トロント大OCI²、農水省生物研³、UMDNJ⁴) ○田中俊之¹、友森チエリ¹、伊島理枝子²、Kit Tong²、Dingjiang Liu²、 山崎俊正³、井上正順⁴、伊倉光彦²

NMR Structural Study of the His Kinase Domain of EnvZ

Center for Tsukuba Advanced Research Alliance and Institute of Applied Biochemistry, University of Tsukuba¹, Division of Molecular and Structural Biology, Ontario Cancer Institute and Department of Medical Biophysics, University of Toronto², National Institute of Agrobiological Resources³, and Department of Biochemistry, Robert Wood Johnson Medical School⁴

Toshiyuki Tanaka¹, Chieri Tomomori¹, Rieko Ishima², Kit Tong², Dingjiang Liu², Toshimasa Yamazaki³, Masayori Inouye⁴ & Mitsuhiko Ikura²

EnvZ, a 49-kDa transmembrane protein, serves as an osmosensor in Escherichia coli. The secondary structure of its His kinase domain (290-450) has been determined by multidimensional heteronuclear magnetic resonance spectroscopy. It consists of four α -helices, seven β -strands, and also a long loop region between the C-terminal two helices.

EnvZ is a transmembrane osmosensor which regulates the production of two major outer membrane porin proteins, OmpF and OmpC in *Escherichia coli*¹. EnvZ is an autokinase that becomes phosphorylated at His243 by ATP through a transphosphorylation reaction between two EnvZ molecules, and thus is called a histidine kinase. The phosphate group is subsequently transferred to OmpR, which activates this transcription factor to allow regulation of the *ompF* and *ompC* genes. In addition to its autokinase and phosphotransferase activities, EnvZ can also act as a phosphatase which dephosphorylates phosphorylated OmpR, and thus inactivates OmpR.

EnvZ consists of 450 amino acid residues, and its topology is typical of a transmembrane histidine kinase protein: a periplasmic sensor domain (residues 47 to 162), two transmembrane regions (16-46 and 163-179), a linker region (180-222), and a cytoplasmic catalytic domain $(223-450)^2$. We have started the NMR structural analysis of the catalytic domain to elucidate the molecular mechanism of signal transduction by EnvZ, and already revealed that its N-terminal region (223-289) is responsible for the homodimer formation of EnvZ³. Here, we present the secondary structure of the C-terminal kinase domain (290-450) obtained by multidimensional heteronuclear NMR spectroscopy.

Uniformly ¹⁵N- or ¹³C/¹⁵N-labeled, or unlabeled protein was dissolved to 1.5 mM in either 95% H₂O/5% ²H₂O or 99.996% ²H₂O containing 20 mM sodium phosphate, 50 mM KCl, 0.5 mM AEBSF, 50 μ M sodium azide, 5 mM MgCl₂, and 5 mM ATP (pH 7.0). NMR

ヒスチジンキナーゼ、EnvZ、多次元NMR

たなか としゆき、とももり ちえり、いしま りえこ、キット トング、ディンジャン リウ、 やまざき としまさ、いのうえ まさより、いくら みつひこ spectra were recorded at 25 °C on a four-channel UNITY-plus 500, UNITY-600, or DMX-750 spectrometer. All data were processed using the software nmrPipe and nmrDraw, and the data analysis was assisted by the software Capp and Pipp. The backbone assignments have been made by analyzing four triple resonance experiments, (HB)CBCA(CO)NNH, HNCACB, (HB)CBCACO(CA)HA, and HNCO. Assignment of the side-chain resonances was carried out using the 3D HCCH-TOCSY and ¹³C-edited NOESY-HMQC spectra. NOEs were assigned from 2D homonuclear and 3D ¹³C- and ¹⁵N-edited NOE spectra, and ³J_{NHα} coupling constants were measured from ¹H/¹⁵N HMQC-J spectrum. Slowly exchanging amide protons were identified by recording a series of gradient-enhanced ¹H-¹⁵N HSQC experiments at different time points immediately after exchanging H₂O for D₂O by an ion-exchange column at 4 °C.

The secondary structure elucidated from C α and C β chemical shifts according to Venters *et al.*⁴ is shown in Figure 1. The His kinase domain of EnvZ consists of four α -helices and seven β -strands. This secondary structure is consistent with the other NMR parameters, such as medium- and long-range backbone NOEs, ${}^{3}J_{\rm NH\alpha}$ coupling constants, and amide hydrogen exchange data. It is noted that there is a long loop region between the C-terminal two helices. This region contains one of the glycine-rich boxes (G2), which are thought to be involved in the nucleotide binding. Another box, called G1, exists at the end of the strand E. Preliminary three-dimensional structure reveals that these boxes is closed in space to Asn347, which is responsible for the kinase activity of EnvZ.



Fig. 1 Secondary structure of the His kinase domain of EnvZ elucidated from the C α and C β chemical shifts.

References

- 1. Pratt, L.A. and Silhavy, T.J. In *Two-Component Signal Transduction* (Hoch, J.A. and Silhavy, T.J., eds), pp. 105-127, ASM Press (1995).
- 2. Forst, S. et al. J. Biol. Chem. 262, 16433-16438 (1987).
- 3. Tomomori, C. et al., unpublished results.
- 4. Venters, R. A. et al. J. Mol. Biol. 264, 1101-1116 (1996).

 P15
 安定同位体標識ペプチドを用いたペプチドと蛋白質との相互 作用の解析 (三菱化学生命研¹, 群大工²)

 〇楠英樹^{1,2}, 若松馨², 佐藤一紀¹, 河野俊之¹

Analysis of Peptide–Protein Interactions Using a Peptide Uniformly Enriched with Stable Isotopes

○Hideki Kusunoki^{1, 2}, Kaori Wakamatsu², Kazuki Sato¹, Toshiyuki Kohno¹ (Mitsubishi kasei Institute of Life Sciences¹, Faculty of Engineering, Gunma University²)

Transferred nuclear Overhauser effect (TRNOE) has been used to analyze conformations of peptides bound to large proteins. However, this method often suffers from poor signal dispersion of peptide proton resonances since peptide molecules in a free state, through which the information about peptide's bound conformation is monitored, are primarily in a random coil state. To overcome such a drawback, we analyzed peptide-protein interaction by heteronuclear TRNOE experiments of peptides uniformly enriched with ¹⁵N and/or ¹³C. In the present study, we analyzed the Gi1 α -bound conformation of mastoparan-X (MP-X), which can activate Gi1 α . We could determine precisely the structure of MP-X bound to Giprotein by solving the overlapping problem.

[序論]

大きな蛋白質に結合したペプチドの構造を解析する有用な方法の1つに Transferred NOE (TRNOE) 法がある.しかしながらこの方法を用いた場合, 観測 されるペプチドシグナルはランダムコイル状態の化学シフトに現れるので,シグナ ルの分離が悪いことがある.本研究ではこの問題を解決するため,安定同位体ラベ ルしたペプチドを調製し,ペプチドと蛋白質との相互作用を多核多次元のTRNOE 法で解析した.蛋白質はG蛋白質を,ペプチドにはG蛋白質を直接活性化できるマス トパランXをそれぞれ用いた.

[実験]

(a) マストパランXの調製. 我々は¹⁵NH₄Cl, ¹³C-Glucose を含んだ最小培 地で大腸菌を培養し,以下に示す方法で安定同位体ラベルしたマストパランXを調製 した.マストパランX をユビキチン (N末端に Histidine-tag を付けてある) との 融合蛋白質として大腸菌内に安定かつ大量に発現させた. その融合蛋白質を Ni-カ ラムで精製した後,酵母ユビキチン切断酵素でマストパランX を切り出した.アミ ド化酵素でこのペプチドのC末端をアミド化した後,逆相カラムで精製した.

(b) NMR 測定と構造計算. NMR 測定は Bruker AMX-500 または ARX-400 を用いて 20℃でおこなった. シグナルを帰属するため、2D¹H-TOCSY, HSQC, 3D CBCA(CO)NH, HNCACB, HNCO, TOCSY-HSQC をそれぞれ測定した. 距 離情報を得るため、混合時間 100 ms の 2D¹H-TRNOESY, ¹⁵N-TRNOESY-HSQC, ¹H, ¹⁵N-HMQC-TRNOESY-HMQC, ¹³C-TRNOESY-HMQC をそれぞ れ測定した. スペクトルの processing と解析には UXNMR software または NMRPipe を用いた. NOESY のクロスピーク強度は Trp³ の 4H-5H (2.5 Å) を基 準として強、中、弱の三段階に分け、それぞれの距離の上限を 2.7, 3.6, 4.5 Å とし た. 構造計算は X-PLOR 3.1 Program を用いておこなった.

[結果·考察]

短いペプチドは水溶液中でランダムコイル状態にあるためプロトンシグナルが重 なり、帰属の困難な場合がある.本研究で用いたマストパランX(Fig. 1)も水溶液 中でランダムコイル状態にあるため、そのアミドプロトンシグナルは¹H-NMR ス ペクトルの中で著しく重なり、帰属が困難であった、そこで、我々は安定同位体ラ ベルしたマストパランXの多核多次元 TRNOE を用いて、このペプチドと G蛋白質 との相互作用の解析を試みた、最初に、我々は¹⁵N で一様にラベルしたマストパラ ンX の¹⁵N-HSQC スペクトルを測定した. その結果,¹⁵N の化学シフトでそのア ミドシグナルを完全に分離することができた(Fig. 2).また,G蛋白質存在下で ¹⁵N-TRNOESY を測定したところ、2D¹H-TRNOESY において重なりが著し かったシグナルを分離することができ、多くの NOE を新たに帰属することができ た.¹H-TRNOESY の aliphatic 領域もまた, プロトンシグナルが重なっているた め、¹³C、¹⁵N でダブルラベルしたマストパランXを調製し、¹³C-TRNOESY を用 いて解析をおこなった. すると、2D 1 H-TRNOESY の中で重なっていたため帰属で きなかったTRNOEクロスピークを容易に帰属できるようになった.これらの TRNOEY から得られた 151 個の距離制限をもとに G蛋白質に結合したマストパラ ンXの構造を X-PLOR 3.1 Program で計算した. その構造は Trp³ から C 末端の Leu¹⁴ まで両親媒性の α へリックスを形成していた. α へリックスを形成する領域 での主鎖原子の r.m.s.d. は 0.27 Å, 全重原子の r.m.s.d. は 0.93 Å であった. 一方, ¹H-TRNOESY だけから得られた距離制限(全部で 116 個)をもとに上と同じ方法 で構造計算をおこない、上で得られた構造と比較した、その結果、ここで計算され た構造の収束は悪く、その r.m.s.d. は主鎖原子について 1.70 Å. 全重原子で 2.84 Å であった.それぞれの制限を基に計算された構造を Fig. 3 に示す.以上より、ペ プチド-蛋白質相互作用の解析において、短いペプチドを安定同位体ラベルして多

INWKGIAAMAKKLL-NH2

Fig. 1. Amino acid sequence of mastoparan-X (MP-X).







(B)



Fig. 3. Comparison of the calculated G protein-bound structures of MP-X, (A) isotope-enriched and (B) non-enriched.

キーワード: 安定同位体標識ペプチド,多核多次元TRNOE法,構造決定,蛋白質 小分子相互作用

くすのき ひでき、わかまつ かおり、さとう かずき、こうの としゆき

HIV-2 ヌクレオキャプシドタンパク質の機能構造相関の解明

(北里大理¹, 北里大医療衛生², 三菱化学生命研³) ○小寺義男^{1,3}, 塚原智典², 小松博義², 戸澤秀樹², 金載一³, 佐藤一紀³, 前田忠計¹, 河野俊之³

Structural characterization of the minimum active region of the HIV-2 Nucleocapsid protein NCp8 studied by ¹H NMR

OYoshio Kodera, Tomonori Tsukahara, Hiroyoshi Komatsu, Hideki Tozawa, Jae-II Kim, Kazuki Sato, Tadakazu Maeda, Toshiyuki Kohno

Retroviral nucleocapsid protein, NCp8, of the human immunodeficiency viruses type II (HIV-2) is essential for RNA genome packaging and infectivity of the viruses, and includes two zinc fingers of the type C-X2-C-X4-H-X4-C. The derived synthetic peptide NCp8-f1, which includes the first zinc finger, is the minimum active region to recognize the viral RNA. In this study, the three-dimensional structure of NCp8-f1 was determined by two-dimensional 'H NMR spectroscopy with simulated annealing calculations. Interestingly, four Arg residues in the C-terminal part expose to solvent and locate in the same side of the peptide. We will discuss the mechanism of viral RNA recognition by NCp8-f1 from the structural point of view, comparing the determined structure with those of the nucleocapsid proteins of HIV-1 and other retroviruses.

|. 序

HIV (HIV-1, HIV-2) のヌクレオキャプシドタンパク質 (NCタンパク質) は,2つの C-X2-C-X4-H-X4-C (CCHC) タイプの zinc finger motif (ZFM)と,その間をつなぐ塩基 性アミノ酸残基に富む7残基のアミノ酸 (linker 領域) から構成されている (Fig. 1). このタンパク質は、ウイルス RNA の二量体形成,RNA のウイルス粒子内へ のパッケイジングをはじめ、ウイルス増殖に重要な様々な働きを担っていることが 報告されている [1]. しかし、HIV-1の NC タンパク質 (NCp7) は立体構造解析が行わ れているが [2],その機能発現機構についてはほとんど解明されていない.HIV-2の NC タンパク質 (NCp8) は、アミノ酸配列、機能において NCp7 に非常によく似た特 徴を持っている.しかし、NCp8 の立体構造解析は、N 端側の ZFM 領域について二 次構造解析を行った1つの報告 [3] 以外に研究例が無い.

当研究では NCp8 の立体構造解析を行い, NCp7 の立体構造と比較して両タンパ ク質の機能発現機構を解明することを目的としている.その第一段階として,ウイ ルス RNA を認識するための最小単位の部分ペプチド (NCp8-f1:N 端側の ZFM と linker 領域を含む 29 アミノ酸残基のペプチド)の立体構造を決定した.

II. 実験方法

試料) NCp8-f1 は Fmoc 法により化学合成し, TOF-MS による質量分析で分子量の確認を行った.

キーワード:HIV-2、ヌクレオキャプシドタンパク質、NMR

○こでら よしお, つかはら とものり, こまつ ひろよし, とざわ ひでき, きむ じぇいる, さとう かずき, まえだ ただかず, こうの としゆき



NCp8-f1 への Zn²⁺ の配位は, NCp8-f1 の水溶液 (pH 3.0 以下)に相当量の ZnCl2 を添加後, pH を 5.7 ま で上昇させて行った. CD スペクトルおよび 1 次元 NMR 測定によって Zn²⁺ の配位の確認を行った.

NMR 測定) NMR 測定は, 濃度約 5 mM, pH 5.7 で行った. 溶媒は 99.65 % ¹H₂O または 90 % H₂O/10% ¹H₂O を用いた. 全てのNMR スペクトルは(1次元測定, DQF-COSY, PE-COSY, TOCSY, NOESY) は Bruker 製 DMX-500 NMR 装置を用いて温度 278 K, 288 K および 298 K で測定した.

立体構造計算) 常法に従って NMR 信号の帰属を行った.構造計算に必要な距離制限情報は主に 288 K (mixing time :100 ms, 200 ms)の NOESY スペクトルから求めた. Zn²⁺ と Cys 残基の S¹ 核, His 残基 の N^e 核との結合距離は, Arseniev らの方法 [4] に従ってそれぞれ 2.3 Å, 2.0 Å とした. 立体構造計算 は simulated annealing 法 (X-PLOR 3.1 [5] 使用)によって行った.

|||. 結果と考察

距離制限情報(331個)と角度制限情報(12個)をもとに計算した NCp8-f1 の立 体構造を Fig. 2 に示す. これは 100 個の計算結果の中から最も収束した 16 個の構造 を ZFM 領域(Cys9~Cys 22)の主鎖で重ね合せたものである. 主鎖のN, C^a, C 核と Zn²⁺に結合しているCys 9, Cys 12, His 17, Cys 22 の側鎖を表示した. Ala 1 からVal 6 までは距離制限情報が少なく,構造が収束しなかったために除いている. 16 個の構 造の平均構造に対する RMSD (root mean square difference) を Ile 7 ~ Gly 29 について 求めた結果,主鎖のN, C^a, C 核に対して 0.36 ± 0.08 Å,全ての重原子に対して 1.36 ± 0.14 Å となった. また,Lennard-Jones van der Waals energy の平均値は - 55 kcal/mol であった.

この結果より,NCp8 とNCp7 の ZFM 領域はほぼ同じ立体構造を持っていること がわかった.また,C端側の linker 領域は loop 様の構造を持っていることがわかっ た.同領域が rigid な立体構造を持っていることは今までに報告されていない. NCp8,NCp7 ともに linker 領域が活性発現に非常に重要であることは多くの研究で 明らかにされている[1].ウイルス RNA 認識およびその他の機能発現機構を解明す るために,今回得た linker 領域の loop 様の構造が 重要な手がかりを与えると考えら れる.Fig.3 に Fig.2 に示した 16 個の立体構造の平均構造を示した.C端側の4つ



Fig.2 Stereopair of backbone heavy atoms for the 16 converged structures of NCp8-f1.



Fig. 3 Mean structure of NCp8-f1

の Arg 残基 (Arg 20, Arg 23, Arg 26, Arg 27) の側鎖も同時に表示している.全ての Arg 残基が溶媒に露出しており,その立体配置は他のレトロウイルスの NC タンパク質 の塩基性アミノ酸残基の立体配置と非常によく似ている.

発表では, ウイルス RNA 認識に必要な NC タンパク質の立体構造要素について, NCp8 と NCp7 およびその他のレトロウイルスの NC タンパク質とを比較して議論する.

[1] Darlix, J. L., Lapadat-Tapolsky, M. Rocquigny, H. D. and Roques, B. P. (1995) J. Mol. Biol. 254, 523-537

[2] Morellet, N., Rocquigny, H. D., Mely, Y., Jullian, N., Demene, H., Ottmann, M., Gerard, D., Darlix, J. L.,

Fourinie-Zaluski, M. C. and Roques, B. P. (1994) J. Mol. Biol. 235, 287-301 [3] Laussac, J. P. Payron, G. Mazarouil, H. Frard, M. Bourdonneau, M. and Cur

[3] Laussac, J. P., Peyrou, G. Mazarguil, H., Erard, M., Bourdonneau, M. and Cung, M. T. (1993) New. J. Chem. 17, 607-612

[4] Arseniev, A., Schultze, P., Wörgötter, T., Braun, W., Wagner, G., Vasak, M., Kägi, J. H. R. and Wüthrich, K. (1988) J. Mol. Biol. 201, 637-657

[5] Brünger, A. T. (1993) X-plor Manual, Version 3.1, Yale University, New Haven, CT.

糖鎖結合がウナギカルシトニンの立体構造および
 ダイナミクスに与える影響
 (旭化成・基盤技術センター)〇橋本康博、錦戸條二
 (野口研)山本敬三、羽田勝二
 (ペンシルバニア大) S.Opella、K.Valentine

Effects of Glycosylation on the Structure and the Dynamics of eel Calcitonin

(Asahi Chemical Analytical Research Laboratories) Yasuhiro Hashimoto, Joji Nishikido

(The Noguchi Institute) Keizo Yamamoto, Katuji Haneda

(University of Pennsylvania) S.Opella, K.Valentine

The 3D structures of eel calcitonin(CT), CT-GlcNAc* and CT-M6* have been determined under sodium dodecyl sulfate(SDS) using 750MHz NMR in order to obtain the information about effects of the glycosylation on the peptide conformation. Each peptide has been found to have the same conformation characterized by an amphipathic α helix ranging from Thr6 to Leu19 followed by an extended random region at C-terminal decapeptide. Detailed analysis of NOE data showed that the overall conformation of peptide moiety is not affected by glycosylation. Nevertheless, comparison of the relative exchange rates of amide protons shows that the fluctuation of α helix is reduced by glycosylation. Some NOEs, which have been observed between sugar and peptide moiety of CT-GlcNAc and CT-M6, and chemical shift data suggest that the sugar moiety has interactions with the peptide chain, which may contribute to conformational stabilization of α helix.

*CT-GlcNAc ; N-acetylglucosaminyl calcitonin

CT-M6 ; calcitonin containing high-mannose type oligosaccaride

<u>1. 緒言</u>

糖タンパクにおいて、糖鎖が重要な役割を果たしていることが知られている。その一つ として、糖鎖がペプチドの立体構造の安定化に寄与していることが示唆されている。近年、 NMRによる糖タンパクの立体構造解析がなされはじめ、その結果、糖鎖部分がペプチド 鎖と相互作用するようなコンフォメーションをとる例や、また、アミドプロトンの交換速 度から、糖鎖の結合がペプチドのコンフォメーションの安定化に関与している例が示され ている^(1,2,3)。しかし、これらのように糖タンパクの立体構造が、糖鎖の役割との観点 から解析された例はまだ少なく、詳細が明らかではない。そこで我々は、モデルペプチド ・糖鎖を用いて、糖鎖のペプチド立体構造安定化メカニズムに関する知見を得ることを試 みた。モデルペプチドとして、32アミノ酸残基からなりカルシウム調節ホルモンである ウナギカルシトニンを選んだ。その Asn3 に GlcNAc を結合させたもの、およびM6 糖鎖 を結合させたものを合成し、それぞれの立体構造(ペプチド立体構造、糖鎖配向性)およ びダイナミクスをNMRで詳細に比較し、糖鎖の結合がペプチド鎖におよぼす影響を解析 した。

キーワード;ウナギカルシトニン、GlcNAc、M6、重水素交換 〇はしもとやすひろ、にしきどじょうじ、やまもとけいぞう、はねだかつじ、K.Valentine、 S.Opella

2. 試料

M6 ① CT (ウナギカルシトニン) ¹GlcNAc-GlcNAc-Man ② CT-GlcNAc (CT の Asn3 に GlcNAc が結合) ③ CT-M6 (CT の Asn3 に M6 が結合)

3. 実験

サンプルは SDS(Sodium Dodecvl Sulfate)とモル比 1:100 で混合し、10%D2O を含む軽水に 溶解させた。2D'H-'H-DOFCOSY、TOCSY、NOESY 解析により全ペプチドプロトンの帰属 を行った。糖鎖の一部プロトンは、シグナルの重なりにより未帰属に終わった。距離情報 は NOESY から得た。糖鎖残基間で得られた NOE 距離情報も立体構造計算に取り入れた。 立体構造計算は X-PLOR あるいは InsightII-Discover でディスタンスジオミトリー―シミュレイティッドアニーリング 法を用いて行った。重水素交換実験は、サンプルを重水素に溶解させた後、NOESY(1 測定約7時間)を連続して4測定行い、その時のピーク強度を見た。

4.結果と考察

①ペプチド部分立体構造

図1に CT、CT-GlcNAc、CT-M6 の SDS 溶液中での計算結果を示した。3サンプルとも に中央部(Thr6-Leul9)がαヘリックス、C末端側がランダム構造で特徴づけられる構造で ある。NOE パターンを詳細に比較しても相違は見られず、GlcNAc、M6 糖鎖が結合するこ とによって、ペプチドの立体構造に影響を与えていないことが分かった。

②糖鎖の配向

(a)CT-GlcNAc

GlcNAc 残基プロトン(1,2,3,5位)と Thr6 メチルプロトンとの間に NOE が観測された。Thr6 はαヘリックスの導入部分に相当し、GlcNAc がヘリックスにキャップをしたようなコン フォメーションをとることがわかった。このことは、GlcNAc の付加によるアミドプロト ンの化学シフト変化が Thr6 付近で大きいことからも支持される(図2)。 (b)CT-M6

CT-M6 についても、CT-GlcNAc と同様に、GlcNAcl と Thr6 メチルとの間に NOE が観測 された。その他の糖鎖残基とペプチド鎖との間には、NOE が観測されず、ペプチド鎖と の強い相互作用が無いことがわかった。しかし、図2に示すように、化学シフト変化が起 きているアミドプロトンの領域が CT-GlcNAc よりも広く、αヘリックスの中央部まで影



CT-M6

CT-GlcNAc

CT

Fig.1 Superimposed structures of CT, CT-GlcNAc and CT-M6

響がある。このことは、糖鎖がペプチド(α ヘリックス)と比較的近接するようなコンフ オメーションとることによるものと考えられる。



Fig.2 Amide proton chemical shift differences between CT, CT-GlcNAc and CT-M6

③ペプチド立体構造の安定性

糖鎖がペプチド立体構造安定性にどのような影響を及ぼすかを解析するために、重水素 交換実験を行った。サンプルを重水素に溶解させた後の、時間とともに減少する NOE ピ ーク強度をプロットした(図3)。左がすべての NH プロトンの NOE ピーク強度の合計、 そして右がスペクトル上で分離のよい Leul2 のα H-NH の NOE 強度をそれぞれプロット したものである。減衰する速度は、CT、CT-M6、CT-GlcNAc の順に遅くなっており、糖鎖 が結合している方が遅い。この速度差は、とくにαヘリックスの中央部に位置する Leul2 のピークで顕著であり、αヘリックスのフレキシビリティーが、糖鎖が結合することによ り抑制されていると推測される。このことは、糖鎖がペプチド鎖と相互作用するようなコ ンフォメーションをとることと関係があると考えられる。ただし、CT-GlcNAc の方が CT-M6 よりも、重水素交換速度が遅いことについては理由は明らかではない。



Fig.3 NOE intensity decay in D2O with passage of time

参考文献

(1)Daniel F. Wyss, et al ; Science, 1995, 269, 1723-1277

(2)Pauline M. Rudd, et al ; Biochemistry, 1994, 33, 17-22

(3)Georges Mer, et al ; Structural Biology, 1996, 3, 1, 45-53

謝辞;本研究は、通産省の産業科学技術研究開発制度の一環として、新エネルギー・産業 技術総合開発機構より委託を受けて実施したものである。

 P18
 CRE 結合蛋白質(CRE-BP1/ATF-2)の転写活性化ドメインの 構造解析

 〇長土居有隆¹、中沢賢一¹、宇田 広子¹、前川利男²、石井俊輔²、 西村善文¹ (横浜市大・大学院総合理 1、理研・筑波 LS 2)

STRUCTURAL ANALYSIS OF TRANSCRIPTIONAL ACTIVATION DOMAIN OF CRE-BP1/ATF-2

A.Nagadoi¹, K.Nakazawa¹, H.Uda¹, T.Maekawa², S.Ishii² and Y.Nishimura¹

- 1. Yokohama City Univ., Graduate School of Integrated Science, 22-2 Seto, Kanazawa-ku, Yokohama 236 Japan
- 2. The Institute of Physical and Chemical Research, Tsukuba Life Science Center, 3-1-1 Koyadai, Tsukuba 305 Japan

CRE-BP1/ATF-2 is a transcriptional activator that bind to the cyclic AMP response element, which is an inducible enhancer of the genes in response to increases in the intracellular cAMP level. The CRE-BP1/ATF-2 has two functional domains : DNA binding and transcriptional activation domains in the C and N termini, respectively. The transcriptional activation domain requires Zn^{2+} ion for maintaining a tertiary structure. We have studied the solution structure of the transcriptional activation domain (88 amino acids) by NMR. Structual calculation is now in progress to present the tertiary structure.

【序論】

CRE 結合蛋白質(CRE-BP1/ATF2) は細胞内 cAMP の増加に応答する遺伝子 CRE (cAMP response element) 配列に結合し、転写調節を行う蛋白質として同定された。CRE-BP1/ATF-2 は細胞の成長や増殖に関わり、その主な発現場所として、サル脳、ラットの再生肝やヒトのガン組織などにその存在が確認されている。そして、最近 CRE-BP1/ATF-2 欠損マウスによる研究が報告され、CRE-BP1/ATF-2 は骨格形成や中枢神経系の発達に対して不可欠であることや、紫外線照射等による DNA 損傷のストレスにより核内原がん遺伝子産物の c-Jun とともに活性化されることも判ってきた。

CRE-BP1/ATF-2 は 505 個のアミノ酸残基から成り、その N 末端側には転写活性化ドメ イン、C 末端側には塩基性ロイシンジッパー(b-Zip)構造の DNA 結合ドメインを持って いる。CRE-BP1/ATF-2 は、b-Zip を介して自分自身とホモダイマーを形成したり、c-Jun とヘテロダイマーを形成する。一方、その N 末端側の転写活性化ドメインは、構造の 形成に Zn²⁺イオンが必要であり、そのドメインの N 末側約半分はアミノ酸の一次配列 より C2H2 型の Zn フィンガー様モチーフを持っている。又、転写活性化ドメインの C 末側には、JNK (c-Jun N-terminal kinase) でリン酸化されるトレオニンがあり、転写 活性化ドメインと DNA 結合ドメインが分子内で直接結合してお互いの機能をマスクし ていると考えられている。我々は CRE-BP1/ATF-2 の転写制御の詳細を調べるために、 CRE-BP1/ATF-2 のN 末端側の転写活性化ドメインを含む 88 アミノ酸残基 (CRE-BP1N88) についての立体構造解析を始めた。

【実験】

CRE-BP1N88 を産生するために、大腸菌 BL21 (DE3) による大量発現系を用いた。¹⁵N 又は ¹³C/¹⁵N で均一ラベルした CRE-BP1N88 は、窒素源及び、炭素源として ¹⁵NH₄Cl (1.5g/L)、 ¹³C-glucose (2.0g/L) を含む M9 培地で培養した。超音波破砕処理で菌体破砕した後、 各種イオン交換クロマトグラフィーにより精製して、2.0~5.0mM の NMR サンプルを得 た。多次元 NMR 測定には、分光計 Bruker DMX-600 を使用し、条件は 20mM リン酸緩衝液 pH6.3, 200mM NaCl, 5mM d-DTT, 30µM ZnCl₂, 0.4nM NaN₃で、温度は 300K で行った。¹⁵N でラベルし たサンプルに関して、TOCSY-HMQC (m=100ms)、NOESY-HMQC (m=50, 100, 150ms) の 3 次元 2 重共 鳴の測定を行い、¹³C/¹⁵N でラベルしたサンプルに関しては主鎖の連鎖帰属のために HNCBCA と CBCA (CO) NH、アミノ酸残基のスピン系の同定には HBHA (CO) NH、HOCH-TOCSY など の 3 次元 3 重共鳴測定を行い、その NMR スペクトルを帰属した。現在、NMR スペクトルの 解析より得られた情報をもとに蛋白質構造計算ディスタンス・ジオメトリーを行っている。

【結果と考察】

円偏光2色性(CD)の実験と^H/¹⁵N-HSQC の二次元 NMR の実験より、CRE-BP1N88 の構造安定化に Zn²⁺イオンが必要であることが判った。構造計算ディスタンス・ジオメトリーの結果、CRE-BP1N88 の N 末側の Zn フィンガー様の立体構造は他の蛋白質の DNA 結合ドメイン中に見出さ れた C2H2 型の Zn フィンガーの立体構造とほとんど同じであった。DNA 結合ドメイン中の Zn フィンガーでは DNA 主鎖と相互作用する塩基性アミノ酸が CRE-BP1N88 では系統的に他のアミ ノ酸に置換されていた。CRE-BP1N88 中のリン酸化部位を含んだ C 末側は特定の構造を取って いないようで、この部位は他の蛋白質と相互作用して始めて特定の構造をとるように変化す ると考えられる。

【キーワード】

CRE 結合蛋白質、転写活性化ドメイン、多次元 NMR、立体構造解析

ながどい ありたか、なかざわ けんいち、うだ ひろこ、まえかわ としお、 いしい しゅんすけ、にしむら よしふみ NMRによるhU2AF⁶⁵の構造解析 〇伊藤拓宏、武藤 裕、横山茂之 東大・院・理

Structural analysis of hU2AF⁶⁵ by NMR spectroscopuy Takuhiro Ito, Yutaka Muto, and Shigeyuki Yokoyama Department of Biophysics and Biochemistry, Graduate School of Science, University of Tokyo

The hU2AF⁶⁵ (the large subunit of human U2 snRNP auxiliary factor) is one of the essential splicing factors. It binds to pyrimidine rich sequences near the 3' splice site in pre-mRNA and makes a core for the assembly of spliceosome. hU2AF⁶⁵ has three RNAbinding domains (RBDs) and we constructed a fragment consisting of the N-terminal two RBDs. We performed NMR measurements and determined the secondary structure of both RBD1 and RBD2, which have the typical folding pattern of RBD, $\beta\alpha\beta$ - $\beta\alpha\beta$. Both RBD1 and RBD2 have two aromatic amino acid residues side by side on the β -sheet surface, $\beta1$ and $\beta3$. Interestingly, RBD1 has a long loop, which consists of about 20 amino acid residues between $\beta2$ and $\beta3$, while RBD2 has a normal-length loop.

【序論】

hU2AF65はスプライシングの際にpre-mRNAの3'スプライス部位の近傍に結合 し、スプライソソーム形成の核となる分子量約54kDaの蛋白質である。hU2AF65 はRNA結合ドメイン (RBD)を連続して3つもち、約10残基ほどのピリミジン塩基 に富んだ一本鎖RNA配列を特異的に認識し、結合する。我々はN末端側の2つの RBDをつながった状態で大量に発現し、可溶化する事に成功た。また、この RBD1-RBD2のみで標的RNAに結合する事を確認した。我々はつながった複数の RBDによる一本鎖RNAの認識機構を明らかにし、Sxl蛋白質などの他のRNA結合 蛋白質とRNAの結合様式を比較するため、hU2AF65 RBD1-RBD2のNMRによる構 造解析を試みた。

【実験】

解析のために¹³C、¹⁵N二重安定同位体標識をした試料を作成した。測定は90% H2O-10% D2O 100mM リン酸バッファー(ph 6.5)中、測定温度25℃で行った。 主鎖の帰属はHNCA, HNCOCA, HNCACB, CBCA(CO)NH, HNCO, HNCACO, ¹⁵Nedited NOESYを用いて行った。側鎖の帰属はHBHA(CO)NHとHCCH-TOCSY, HCCH-COSYを用いて、二次構造の決定は¹⁵N-edited NOESY,¹³C-edited NOESYを 用いて行った。RBD1の部分の側鎖の帰属を助けるために、非標識のRBD1の試料 も作成し、同様の条件で2D-NOESY, 2D-TOCSYを測定した。

【結果及び考察】

主鎖については、RBD2の領域については完全に帰属することができたが、 RBD1については全体的にシグナルがブロードであり、数残基について帰属する ことができなかった。また約30アミノ酸残基からなるドメイン間のリンカー部分 については、ほとんど帰属することができなかった。側鎖については、現在まで に、RBD1に関してはCα、Cβ、Hαを、RBD2に関してはCα、Cβ、Hα、Hβを帰 属し、現在も解析中である。二次構造については、帰属されたアミノ酸残基につ いてHN, Hαに関してシグナルを解析したところ、現在までにRBD1とRBD2とも に図のようなβシート構造を確認した(Figure)。また隣接残基のHN間のNOEな どから、RBD1とRBD2の両ドメインともに、β1とβ2の間とβ3とβ4の間にそれぞ れ α へリックスを形成していることが示唆された。

Key Words : Splicing, hU2AF⁶⁵, RNA binding domain

いとう たくひろ、むとう ゆたか、よこやま しげゆき

RBD1、RBD2ともに、 β シート上の β 1と β 3に芳香族アミノ酸が並んで存在している。この領域はそれぞれRNP2、およびRNP1(RBDに見られる保存配列)の一部にあたり、このような構造は、今までに三次構造が報告されている他のRBDにも見いだされている。hU2AF⁶⁵の場合にも、このように芳香族アミノ酸が隣接する β シート構造がRNAの認識に重要な役割を果たしていることが予想できる。

また、図のようなβシートが確認されたことにより、RBD1のβ2とβ3の間には 約20アミノ酸残基から成る長いループ構造が存在することが推測される。RBD1 において帰属することのできなかったアミノ酸はこのループ領域に集中してい ることや、一般的にRBDによるRNAの認識にはこの領域が重要であることが 数々の実験から示唆されていることから、このループはhU2AF⁶⁵ RBD1のRNA認 識機構を解明するうえで重要であると考えられる。 一方RBD2については典型的なRBDの配列及び二次構造を保存していることが

一方RBD2については典型的なRBDの配列及び二次構造を保存していることが 示唆された。





RBD 2

Figure The β -sheet structure of RBD1 and RBD 2 of hU2AF⁶⁵
(三菱化学生命研) 〇小林邦子、金載一、佐藤一紀、河野俊之

Structural Analysis of Aptotoxin VII by NMR

Mitsubishi Kasei Institute of Life Sciences OKuniko Kobayashi, Jae-Il Kim, Kazuki Sato, and Toshiyuki Kohno

Aptotoxins are insecticidal peptides derived from a venom of the trap-door spider. Seven of nine toxins isolated from the venom cause flaccid paralysis of insects. But, the modes of action for these peptides are not known.

Aptotoxin VII (Aps VII) is one of these toxins. It has 32 a. a. residues including six Cys residues which form three disulfide bonds. In this study, we have analyzed conformation of Aps VII in aqueous solution.

We have found that Aps VII has a three-stranded antiparallel β -sheet. The conformation is similar to that of ω -Conotoxin MVIIA determined in our previous study.

[序]

Aptotoxin VII は、カリフォルニアに生息するトタテグモの毒液由来のペプチドであ る。このクモ毒からは9種類のペプチドが単離されている。このうちの7種類は昆虫 に筋肉麻痺を起こすことがわかっている。しかし、詳しい作用は未だ解明されてい ない。この7種類のペプチドのうちの一つがAptotoxin VII (Aps VII) である。Aps VIIは 32アミノ酸残基から成り、6個のCysが分子内で3本のジスルフィド結合を形成してい る。このCysのトポロジーは、我々がこれまでに構造決定したイモ貝の毒液由来のペ プチド、ω-Conotoxin MVIIA(ω-CTX MVIIA) と共通している。このことに注目して Aps VIIの立体構造解析を行った。



Fig. 1. Primary structures of Aps VII and ω -CTX MVIIA.

キーワード:Aptotoxin VII、ペプチド、構造、ジスルフィド結合 ○こばやし くにこ、きむ じぇいる、さとう かずき、こうの としゆき

-129-

[実験]

ペプチドを化学合成し、重水および軽水中での2次元NMR測定を行った。DQF-COSY、TOCSY、NOESYを、各々288K、298K、310Kの温度で測定した。併せて、 288Kにおいて、¹³C-PFG-HSQCの測定と、重水素置換の実験も行った。

[結果と考察]

X-PLORでの計算の結果、最終構造17個を得た。RMSDは、主鎖原子で0.68 ± 0.11 \dot{A} 、全重原子で1.48 ± 0.15 \dot{A} であった。Aps VIIには3本の β ストランドから成る β シート構造が存在することがわかった。これと同様の β シートが ω -CTX MVIIA にも 存在し、位置も共通している。また、全体の立体構造もよく似ていた。

Aps VII では、まだ活性部位がどこであるかわかっていない。一方、25残基から成るω-CTX MVIIAでは、活性残基が同定済みであり、それはループ上に位置するTyr13である。Aps VII においても同様のループが存在し、ω-CTX MVIIA の活性残基Tyr13に相当する位置に、同様の芳香環を持つTrp16が存在している。このことから、Trp16はAps VIIの活性残基である可能性がある。



Fig.2. Stereopairs of backbone heavy atoms for the 17 converged structures of Aps VII.





P21

NMR 化学シフト変化の情報を用いた分子複合体モデリング (生物工研¹、都臨床研²)〇中村春木¹、寺沢宏明²、A. Heger¹、 肥後順一¹、稲垣冬彦²

Complex structure modeling using NMR chemical shift change information (BERI¹ and Tokyo Metropolitan Inst. Med. Sci.²) \bigcirc Haruki Nakamura¹, Hiroaki, Terasawa², Andreas Heger¹, Junichi Higo¹, and Fuyuhiko Inagaki²

Upon tight binding of two molecules, it is frequently observed that NMR chemical shifts change significantly. We propose a novel method that incorporates this information in the model building procedure, so that the atomic model of the complex structure is built without human manipulation. When the chemical shift of an atom is changed significantly, we call it an active atom. Then, we have added a heuristic restraint in the simulated annealing procedure. It gives no penalty when the active atom of a molecule is near at least one of active atoms in the other molecule, but it imposes a large penalty when the active atom is far from the other molecule. The structures of the individual molecules are formed and maintained by the intramolecular distance restraints. Results are shown for a model system and the actual Grb2-N SH3 domain with 1-Sos peptide, in which the complex structures can be rebuilt.

タンパク質ータンパク質あるいはタンパク質ー核酸の相互作用における特異的分 子認識機構の理解は、分子生物学における重要な課題であり、X線結晶解析法およ びNMR-distance geometry法によって、分子複合体の立体構造が決定されつつある。 しかし、NMR-distance geometry法においては、複合体界面が親水性の場合、多くの 分子間距離情報を得るのが困難であるという本質的な問題がある。一方、複数の分 子が複合体を形成する場合、界面およびその近隣の原子のNMR化学シフトには、し ばしば大きな変化が観測される。この情報は、distance geometry法と異なり相手原子 が特定されないため、従来のdistance geometry法における 2 つの原子間の距離制限に 換えて、複合体形成のための制限である新たなEpockという制限関数を導入した。 Epockは、化学シフト変化が観測された片方の分子内の原子には、別の分子内のやは り化学シフト変化が観測された原子の少なくともどれか一つが、近隣にあるという 制約を課す。また、それぞれの分子には、分子内距離制限を設け、立体構造を維持 しておく。

このアルゴリズムの有効性を調べるため、立体構造が精度よく決定されているSH3 とポリプロリン・ペプチドの複合体において、化学シフト変化が期待される界面お よびその近隣の水素原子を拾い出し、モデル計算を行った。その結果、適宜なパラ メータの選択によって、もとの複合体構造を再現することができた。この手法によっ て、Grb2-N SH3 - 1Sos 複合体に対し、分子間NOE情報を使わずに、分子内NOEと主 鎖/側鎖原子の化学シフト変化の観測値のみを用いた複合体構造の再構築を試みた ので、その結果を報告する。 molecular docking, model building, chemical shift perturbation, simulated annealing, SH3

なかむら はるき、てらさわ ひろあき、アンドレアス ヒーガー、ひご じゅん いち、いながき ふゆひこ P22

蛋白質の重水素化による TRNOE 法の改善 (群馬大学工学部¹、三菱化学生命研²) 〇平野利好¹、田中剛史¹、楠 英樹^{1,2}、河野俊之²、若松 馨¹

Use of deuterated proteins in TRNOE experiments

(Faculty of Engineering, Gunma University¹, Mitsubishi Kasei Institute of Life Sciences²) ORiko Hirano¹, Takeshi Tanaka¹, Hideki Kusunoki^{1,2}, Toshiyuki Kohno², Kaori Wakamatsu¹

Transferred nuclear Overhauser effect (TRNOE) has been used to analyze conformations of peptides bound to large proteins. However, this method is suspected to show indirect NOEs relayed via protein protons. In addition, leakage of peptide proton magnetization to proteins decreases intensity of (direct) TRNOE cross peaks. Since deuteration of proteins is considered to solve these problems, we prepared a deuterated protein and analyzed the effect of protein deuteration on TRNOE spectra. Comparison of TRNOE spectra of mastoparan-X in the presence of deuterated and non-deuterated Gi1 α demonstrated that the protein deuteration can eliminate indirect TRNOE via protein and increase (direct) TRNOE cross peak intensities.

<序論>

蛋白質に結合したペプチドの構造を解析する方法の1つにTRNOEがある。しかし この方法には蛋白質のプロトンを経由した間接的な NOE が生じる可能性がる。また ペプチドの磁化が蛋白質に流れて NOE 強度が低下することが予想される。これらの 問題は蛋白質を重水素化することで解決できると考えられる。そこで本研究では重水 素化した G 蛋白質を調製し、G 蛋白質を直接活性化できるマストパラン X (MP-X) を用いて、 MP-X の TRNOE に及ぼす蛋白質の重水素化の効果を調べた。

く実験>

重水素化蛋白質の調製:Gi1α(Histidine-tag 付き)は大腸菌を用いて大量発現した。 蛋白質の重水素化にはグルコース(10 g/L)を炭素源とした 100%重水の M9 最小培地 を用いた。培養後の精製はすべて軽水 Buffer 中で行った。TOF-MS で分子量を決定し たところ交換不可能な水素原子のうち 69%が重水素化されていることがわかった。

NMR 測定: NMR の測定は Bruker 社 ARX-400 を用いて 20℃で行った。重水素化 Gi1α と重水素化していない Gi1α の存在下で MP-X の 2D ¹H-TRNOESY を測定した

(混合時間 100~300 ms)。サンプル条件は 6.4 mM MP-X、0.125 mM Gi1α、10 mM 酢酸ナトリウム、0.1 mM DTT、pH 6.0 である。

<結果・考察>

重水素化していない Gila 存在下、混合時間 300 ms の TRNOE スペクトルには7Å 以上離れたプロトン間の間接的な NOE が観測されたが(Fig. 1B、矢印)、重水素化 Gila 存在下でのスペクトルにはこのシグナルは観測されなかった(Fig. 1A)。そこ で蛋白質の重水素化は間接的な NOE を除去するために有効であることが確認された。 また混合時間 100 ms の TRNOE スペクトルを比較すると重水素化 Gila を用いたほう が 1.5~2 倍ほど NOE 強度が増加していた。これらのことから、蛋白質の重水素化は TRNOE 実験において間接的な NOE を除去するだけでなく、直接的な NOE の強度を 増大させるためにも効果的であると考えられる。



Fig. 1. ¹H-TRNOESY spectra of MP-X in the presence of deuterated (A) and non-deuterated (B) Gi1 α ($T_m = 300 \text{ ms}$)

TRNOE 法、重水素化蛋白質、蛋白質小分子相互作用

ひらの りこう、たなか たけし、くすのき ひでき、こうの としゆき わかまつ かおり

NMR による Yeast Ubiquitin Hydrolase の解析

(¹理研・遺伝生化学,²三菱化学生命研・構造解析,³東京医科歯科 大・歯,⁴北里大・理・物理・分子動力学) 〇伊藤 隆¹,坂本泰一²,Sundaresan Rajesh^{1,3},岩本真理子²,小寺 義男^{2,4},土田信夫³,柴田武彦¹,河野俊之²

NMR studies of Yeast Ubiquitin Hydrolase

Yutaka Ito¹, Taiichi Sakamoto², Sundaresan Rajesh^{1,3}, Mariko Iwamoto², Yoshio Kodera^{2,4}, Nobuo Tsuchida³, Takehiko Shibata¹ and Toshiyuki Kohno²

¹Laboratory of Cellular and Molecular Biology, The Institute of Physical and Chemical Research (RIKEN), ²Mitsubishi Kasei Institute of Life Sciences, ³Faculty of Dentistry, Tokyo Medical and Dental University, ⁴Department of Physics, Kitasato University

Yeast Ubiquitin Hydrolase (YUH, 236 amino acid residues, 27kDa) is involved both in the processing of ubiquitin precursors and ubiquitin-protein fusions. YUH recognizes and hydrolyses a peptide bond at the C-terminal glycine of ubiquitin. The amino acid sequence of YUH lacks significant similarities to other known proteins, including other ubiquitin-specific processing proteases.

We present here the backbone/sidechain assignment of YUH, obtained from tripleresonance three dimensional NMR experiments with deuterium decoupling on a 50%- 2 H/ 13 C/ 15 N-labelled sample. The seconday structure of YUH has also been examined by the Chemical Shift Index method and the analysis of sequential NOEs obtained from three dimensional NOE experiments on a 50% 2 H/ 15 N-labelled YUH.

Yeast Ubiquitin Hydrolase (YUH, アミノ酸 236 残基)は, polyubiquitin として発現さ れる ubiquitin 前駆体や ubiquitin との fusion タンパク質を認識し, ubiquitin ドメイン C 末端の Gly 残基の後ろでペプチド結合を切断する活性を持つ. YUH は, 酵母において 同様の活性を有する UBP ファミリーを含め, 既知の protease と一次構造上の相同性が 低いことから, ペプチド鎖切断のメカニズムは不明である. われわれは YUH の高次 構造を NMR 法で解析し, ubiquitin ドメインとの相互作用のメカニズム, および酵素 活性発現のメカニズムを解明することを目指している.

試料の調製および NMR 測定 分子量約 27kの YUH について解析を行うために, YUH を¹³C/¹⁵N でユニフォーム標識するのに加えて,さらに²H で 50%標識を行った. また¹⁵N-separated NOESY 等の測定のために,50%-²H/¹⁵N 標識 YUH も調製した.

主鎖および側鎖シグナルの帰属のために、 $50\%^{2}$ H/¹³C/¹⁵N-YUH について、HNCA、HN(CO)CA, CBCANNH, CBCA(CO)NNH, CC(CO)NNH, HBHA(CBCACO)NNH, H(CCCO)NNH, HA(CACO)NNH の測定を行った. NOE 情報の収集のためには、 $50\%^{2}$ H/¹⁵N-YUH について 3D ¹⁵N-separated NOESY-HSQC, 3D ¹H-¹⁵N HSQC-NOE-HSQC の 測定を行った.

Keywords: ランダム重水素標識,選択的プロトン標識, triple-resonance NMR

いとう ゆたか, さかもと たいいち, Sundaresan Rajesh, いわもと まりこ, こでら よしお, つちだ のぶお, しばた たけひこ, こうの としゆき **結果および考察** 現在までに、N 末端の Met 残基と11 個の Pro 残基を除く224 残 基のうち、215 残基(96%)について、主鎖 1 H_N, 13 C_α, 15 N 核の帰属を完了した。図に は CBCANNH, CBCA(CO)NNHを用いた帰属の一部を示した。主鎖 1 H_αについては約 85%について帰属した。側鎖については、約 87%の 13 C 核、約 75%の非交換性 1 H 核 について(芳香環の 1 H, 13 C 核を除く)帰属を行うことができた。50%- 2 H 標識を導入す ることによって、27kDa の YUH においても感度良く(H)CC(CO)NNH、H(CCCO)NNH の測定を行うことができ、分離のよい主鎖 15 N 核の化学シフトを用いることによって、 容易に帰属を行うことができた。

帰属された ¹³C_a, ¹³C_b, ¹H_a核についての Chemical Shift Index, および NOE(H_{$\alpha(i-1)$}-H_{N(i)}), NOE(H_{N(i-1)}-H_{N(i)})のパターンから YUH の 2 次構造を推定した.この結果, YUH にはランダムコイルになっている領域が比較的多いと考えられる.

YUH の 3 次構造解析については,選択的¹H 標識試料を用いて,global fold の決定 を試みている.YUH-ubiquitin 複合体については,YUH 側と ubiquitin 側の結合インタ ーフェイスの同定を行っており,最終的には 35kDa の複合体の構造解析を目指す.



Figure: ${}^{1}H_{N}(F_{3})-{}^{13}C(F_{2})$ cross-sections corresponding to the ${}^{15}N$ frequencies (F₁) of residues E4 – V8 of the 3D CBCA(CO)NNH and CBCANNH spectra of 50%- ${}^{2}H/{}^{13}C/{}^{15}N$ -labelled YUH. Intra- and interresidue connectivities are represented by lines.

S4ペプチドの構造解析 (東レリサーチセンター)〇木村 一雄、川口 謙

High resolution ¹H NMR study of the micelle-bound structure of the S4 segment of the sodium channel protein.

Kazuo Kimura and Ken Kawaguchi Toray Research Center, 1111 Tebiro, Kamakura 248, Japan

The S4 segment of the voltage-gated sodium channel has been assumed to be the voltage sensor of the channel. In order to evaluate the models of the mechanism of voltage-gated channel, the micelle-bound structure of the synthetic peptide and the mutants corresponding to the S4 sequence have been analyzed by 2D NMR. A considerable number of α_{i} -NH_{i+2} NOEs were observed besides the NOEs characteristic of α helix, indicative of 3₁₀ helical structure. The structure was supported by the comparison of the chemical shifts between the wild type and the mutants.

【はじめに】

P24

ナトリウムチャネルは電位依存性のイオンチャネルで、そのS4セグメントは 電位センサーと推定されている。S4セグメントを含む各セグメント(S1~S6) は膜貫通へリックスと考えられている。我々はこれらのセグメントと同じアミノ酸 配列をもったペプチドを合成し、それらがミセルに結合した状態での立体構造を NMR で検討している。ここではS4ペプチドについて報告する。S4は、その配列 上で3残基ごとに Arg, Lys が現われるという際立った特徴をもっている。このため にS4は膜電位センサーと考えられているが、センサーの機構は明らかにはなって いない。いろいろなモデルが提唱されているが、推測の域を出ていない。このよう な問題に対して、構造上の実験的な知見を提供することを目的としている。

・ラット脳由来ナトリウムチャネルの第1番目のモデュールのセグメントに対応
 する S4A は Pro を含むため(P18)、ヘリックス構造が不安定になる。今回は、
 Pro をLys またはSer に変え、さらにN 端をアセチル化し、C 端をアミド化したペプ

キーワード:ペプチド、S4、ナトリウムチャネル、ミセル、ヘリックス

○きむら かずお、かわぐち けん

チドを合成し、それぞれ S4Kおよび S4S と名づけて解析した。

			3	6	9	12	15	18	21
S4A:		ΑL	RTF	RVL	RAI	KT	ISV	IP GI	LΚ
S4K :	Ac-	ΑL	RTF	RVL	RAI	LΚΤ	ISV	IKGL	. K -NH ₂
S4S :	Ac-	AL	RTF	RVL	RAI	KT	ISV	IS GI	. K -NH ₂

【方法】

ミセルとして全重水素化ドデシルホスホコリン (d_{38}) を用いた。ペプチドとミセ ルのモル比を1:50として、25[°]C、90% H₂O、10% D₂O 中において測定した。 NMR 装置は varian UNITY INOVA 600 を用いた。NOESY スペクトルはジャンプ&リ ターン法または wet 法を用い、25~200 ms の混合時間で測定した。なお、ジャンプ &リターン法では、Shaped Pulse とPFGによって水ピークを選択的にdephase するパル スを組み込んだシークエンスを作成し使用した。wet-NOESYはLC-NMRで用いられて いるシークエンスを使用した。

【結果と考察】

S4ペプチドはすべて水中ではランダム構造であったが、ミセルを添加すると規則的 な高次構造をとり、ヘリックスのNOEパターンが観測された。S4K, S4Sと S4Aのア ミドプロトンの化学シフトを比較すると下図のようになった。Pro18 からLys18また はSer18に変異しているため、Lys18/Ser18のアミドプロトンはヘリックス形の水素 結合を形成していると考えられる。ここではVal 16のアミドプロトンの化学シフト値 の変化が大きいことから、Lys18/Ser18とSer 15の間で水素結合が生じていると考え られる。このことは3₁₀ヘリックス構造を支持している。また同様にN端をブロックし ているアセチル基もArg3と水素結合を形成していることが示唆される。今後、 HETLOCによる2面角の解析を進めていく予定である。



The amide chemical shift differrences between S4A and S4K or S4S

 P25
 ¹H-NMRによる異常へモグロビン赤血球内・水性状の研究

 (¹日本医大・生理,²岐阜大,³岐阜大・医・生理,⁴藤田保衛大・衛生)

 上坂伸宏¹, ⁰曽我美 勝², 恵良聖-³, 加藤一夫⁴, 永井直樹³

Magnetization Transfer Characteristics in Red Blood Cell with Normal or Abnormal Hemoglobin

(¹Dept. of Physiol., Nippon Med. Sch., ²Gifu Univ., ³Dept. of Physiol., Sch. of Med., Gifu Univ., ⁴Sch. of Health Sci., Fujita Health Univ.) N. Uyesaka¹, ^OM. Sogami², S. Era³, K. Kato⁴, N. Nagai³

Hemoglobin (Hb)-water interaction in red blood cells (RBC) with normal or unstable Hb, such as Hb Yokohama (Hb-Y), Hb Koeln (Hb-K), has been studied using intermolecular cross-relaxation times (T_{g} (H₂O)) from irradiated protein protons to observed water protons (f_{2} -irradiation from -100 to 100 ppm; $\gamma H_{2}/2\pi \sim 250 H_{Z}$). (1) Cross-relaxation spectra ($1/T_{g}$ (H₂O) vs f_{2} (*ppm*)) showed that $1/T_{g}$ (H₂O) values increase in the following order: normal RBC \ll RBC (Hb-K) < RBC (Hb-Y), indicating the presence of Hb aggregates, including Heinz bodies , in RBC (Hb-Y). (2) Light, middle and dense fractions (L-, M- and D-fr.) of RBC (Hb-Y) and/or RBC (Hb-K) were prepared using a discontinuous Percoll density gradient. Plots of T_{g} (H₂O)[L-fr.]/ T_{g} (H₂O)[D-fr.] or T_{g} (H₂O)[M-fr.]/ T_{g} (H₂O)[D-fr.] vs f_{2} (*ppm*) were parallel to the abscissa except the trough from -10 to 15 *ppm*. Parallel and trough regions may mainely reflect differences in Hb aggregation and bound water, respectively, between two subfractions.

[はじめに] 水と高分子の相互作用を高分子の f_2 照射部位より水への分子間交差緩 和時間 (T_{Is} (H₂O),以下の文中では単に T_{Is} と略す)を用いて研究を進めてきた.最 近,各種の親水性合成高分子ゲル(ソフトコンのタクト・レンズ)の1/ T_{Is} vs Dry Weight (W(%))に於いて,20 $ppm < f_2 < -20 ppm$ のとき,モノマー組成に関係なく $1/T_{Is}$ vs W(%)は,ほぼ直線になるが,20 $ppm > f_2 > -20 ppm$ ではモノマー組成に 依存し,即ちOH基数が多いほど同じW(%)でも1/ T_{Is} が大きくなることを見い出した (恵良ら(1)).この結果を用い,-100~100 ppm を f_2 照射し,正常及び異常へモグロビ ン(Hb Yokohama (Hb-Y), Hb Koeln (Hb-K))赤血球内・水性状を T_{Is} を用いて研究 した.

キーワード:異常へモグロビン、分子間交差緩和、結合水、分子集合状態

うえさか のぶひろ,そがみ まさる,えら せいいち,かとう かずお,ながい なおき [実験材料と方法] ヘマトクッリト管にパックした正常赤血球 (Normal RBC), 異常ヘモグロビン赤血球 (RBC (Hb-Y), RBC (Hb-K))及びPercoll不連続密度勾配 法を用いてRBC (Hb-Y), RBC (Hb-K)をlight, middle, high density fraction (Lfr., M-fr., D-fr.)に分画した試料及びラット肝組織, Hela細胞等を測定した.また, ウシ血漿アルブミン(BPA)溶液, BPAゲル(BPA*gel)をモデル系(5 mm ϕ)として用 いた. T_{s} はAkasakaの方法 (2) を用い, Bruker社AM 500を用いて測定した. S, I 2スピン系を仮定し, S スピン系プロトンをラジオ波で f_{2} 照射し, Iスピン系の磁化 変化を観測すると, [1],[2]式のように変化する(飽和移動法).

 $dI / dt = -(I - I_0) / T_1 - I / T_{IS}$ $I = I_m + (I_0 - I_m) \exp(-\tau / T_1^*)$ [2]

 I_0, I_{o} は長時間 f_2 照射する前,後のIスピン系の磁化, $1/T_1^* = 1/T_1 + 1/T_{s}$ である.また, I_{o}/I_0 は[3]式のようになる.

 $I_{\infty} / I_0 = T_1^* / T_1$

[3]

[3]式を用い飽和移動の作用スペクトル, $[1-(I_{a}/I_{0})]$ vs $f_{2}(ppm)$ (Action Spectra) 及び交差緩和スペクトル, $1/T_{Is}$ vs $f_{2}(ppm)$ (Cross-relaxation Spectra)を-100~ 100 ppm にわたって, $\gamma H_{2}/2\pi \sim 250$ 又は350 H_{2} の f_{2} 照射を用いて測定した. [結果と考察] BPA溶液, BPA*gelの作用スペクトル, 交差緩和スペクトルを, それぞれ図1A, 1Bに示した(f_{2} 照射: $\gamma H_{2}/2\pi \sim 350 H_{2}$). 図1Aの作用スペクトル, $[1-(I_{a}/I_{0})]$ vs $f_{2}(ppm)$ はBPA溶液 (◇)とBPA*gel(●, ○)の間に大きな差を示し たが, 4.83%(●), 12.39%(○)のBPA*gel間にはあまり差が無かった. 然しながら, 交差緩和スペクトル, $1/T_{Is}$ vs $f_{2}(ppm)$ は図1Bに示すように4.83%(●), 12.39%(○) BPA*gel及び12.0%BPA溶液(◇)の何れの間にも大きな差が観測された. BPA*gel 交差緩和スペクトルのブロード成分は、ゲル内の高分子集合体(凝集体)の寄与により, 0~10 ppm に於ける急峻なピークはタンパク質の周囲の結合水又は構造化した水に よるのだろう(恵良ら(1, 3)). 中性領域, 8.23 M尿素中では観測されなかったが, 卵白アルブミン(OVA; 1.50%, 5.32 M尿素, pD 3.64; $\alpha \land \cup \neg / 2 \sim 0\%$)に於いて, 0~10 ppm に於ける急峻な, しかも, 12.39%BPA*gel (図1B)より大きな1/ T_{Is} ピーク が報告されている(3).

 $1/T_s$ 又は T_{Is} vs $f_2(ppm)$ の何れを用いても T_s 値全プロフィルを比較し,高分子 集合体の寄与(図1Bのブロード成分)と0~10 ppm の結合水の寄与を同時に区別して表 示することが困難なため図1B(\triangle ; f_2 照射, 350 H_2)に示すように, T_s 値の比 vs f_2 (ppm)プロットを試みた. T_s (4.83% BPA*gel)/ T_s (12.39% BPA*gel) vs $f_2(ppm)$ (図1B, \triangle)は,ほぼ横軸に平行になり,ゲル性状,即ち高分子集合状態及び結合水の 類似性を示唆した. 図2A(f_2 照射, 250 H_2)に,S期(\bigcirc),M期(\bigcirc),無処置(\triangle)Hela 細胞の1/ T_s vs $f_2(ppm)$ 及び T_s (\bigcirc)/ T_s (\bigcirc) vs $f_2(ppm)$ (\square), T_s (\triangle)/ T_s (\bigcirc) vs f_2 (ppm) (\diamond)を示した. Hela細胞各期の T_s 値比は横軸に平行になり,互いに性状の類 似していることを示唆している(東海大・短期大学部・福崎 稔らとの共同研 究).図2B(f_2 照射,250 H_2)に,RBC(Hb-Y)のD-fr.(\diamond),正常RBC(N#1(\triangle),N#2 (\bigcirc),N#3(\triangle))の交差緩和スペクトル及び T_s (N#1)/ T_s (N#3) vs $f_2(ppm)$ (\square)を示 した. T_s (N#1)/ T_s (N#3)もHela細胞の結果と同様にほぼ横軸に平行であった. RBC(Hb-Y)のL-fr. (▽), M-fr. (▲), D-fr. (△)の交差緩和スペクトル及び T_{IS} 値 比, T_{IS} (L)/ T_{IS} (D) (◇), T_{IS} (M)/ T_{IS} (D) (○)を図3A(f_{2} 照射, 250 H_{Z})に示した. 序文に 述べたソフトコンタクト・レンズ(1)の高分子サイズの寄与の大きい20 ppm < f_{2} <-20 ppm では T_{IS} 値比は, ほぼ横軸に平行になり, 例えば T_{IS} (M)/ T_{IS} (D)~2.5(○)とな り, RBC(Hb-Y)のD-fr.内には, T_{IS} を短縮する大きなHb集合体の存在を示唆した (2). ソフトコンタクト・レンズのモノマー組成, 即ちOH基数の寄与の大きい20 ppm > f_{2} >-20 ppm では, 図3Aに示すような谷になった. この領域の f_{2} 照射では, RBC内水性状(結合水量)の変化が少ないことを示唆している. RBC(Hb-K)のL-fr. (▽), M-fr.(▲)及び未分画RBC(◇)の交差緩和スペクトル及び T_{IS} 値の比, T_{IS} (▽)/ T_{IS} (▲) (○), T_{IS} (◇)/ T_{IS} (▲) (□)を図3B(f_{2} 照射, 250 H_{Z})に示した. 未分画RBC(HB-K) とそのM-fr.の T_{IS} 値比(□)は~1で, ほぼ横軸に平行になり, 図2A, 2Bに類似してお り, RBC(Hb-K)の T_{IS} (▽)/ T_{IS} (▲)プロット(○)はRBC(Hb-Y)の対応したプロットに 良く似ていた.

前述アンダーラインの実験結果(1)を用い,赤血球内に於ける水への磁化(飽和)移動において,-100~100 ppm の f₂照射を用いて高分子サイズの寄与及び結合水量の寄与のグローバルな分離を試みた.

[文献] (1) 恵良聖一, 曽我美 勝, 紀ノ定保臣 等, 第36回NMR討論会ポスター #50 (2) K. Akasaka (1981) J. Magn. Reson. 45, 337-343; K. Akasaka(1983)
ibid. 51, 14-25; K. Akasaka, R. Ishima, S. Shibata(1990) Physica B 164, 163-179 (3) M. Sogami, S. Era (1997) Int. J. Peptide Res. (in press)
[図説明]

Figs. 1A & 1B Action spectra (1A) and cross-relaxation spectra (1B) for BPA solution (14.39%, 0.10 M NaCl, pD 7.1; \diamond) and BPA*gel (0.10 M NaCl, pD 4.0; \bigcirc , 14.39%; \bigoplus , 4.83%), obtained by f_2 -irradiation at $\gamma H_2 / 2\pi \sim 350$ Hz at 25 °C. (\triangle) shown in Fig. 1B(r-ordinate scale), T_{ls} (4.83% gel)/ T_{ls} (14.39% gel).

Fig. 2A Cross-relaxation spectra (l-ordinate scale) and ratios of T_{IS} values (r-ordinate sale) for S(O), M($\textcircled{\bullet}$) and random (\bigstar) phases, obtained by f_2 -irradiation at $\gamma H_2 / 2\pi \sim 250 H_Z$ at 25 °C. (\Box), $T_{IS}(\textcircled{\bullet}) / T_{IS}(\bigcirc)$; (\diamondsuit), $T_{IS}(\bigstar) / T_{IS}(\bigcirc)$.

Fig. 2B Cross-relaxation spectra (l-ordnate scale) for normal RBC(\triangle , N #1; \bigcirc , N #2; \blacktriangle , N #3) and D-fr. of RBC(Hb-Y) (\diamondsuit), and ratios of T_{s} values (r-ordinate scale) for normal RBC (\square , T_{ts} (N #1)/ T_{ts} (N #3)), obtained by f_2 -irradiation at $\gamma H_2 / 2\pi \sim 250$ Hz at 25 °C.

Fig. 3A Cross-relaxation spectra (l-ordinate scale) for $L(\bigtriangledown)$, $M(\blacktriangle)$ and $D(\bigtriangleup)$ fr. of RBC (Hb-Y), and ratios of T_{IS} values (r-ordinate scale; \diamondsuit , T_{IS} (L-fr,)/ T_{IS} (D-fr.); \bigcirc , T_{IS} (M-fr.)/ T_{IS} (D-fr.)), obtained by f_2 -irradiation at $\gamma H_2 / 2\pi \sim 250 Hz$ at 25 °C.

Fig. 3B Cross-relaxation spectra (l-ordinate scale) for $L(\bigtriangledown)$, $M(\blacktriangle)$ and unfractionated (\diamondsuit) RBC(Hb-K), and ratios of T_{IS} values (r-ordinate scale; \bigcirc , T_{IS} (L-fr.)/ T_{IS} (M-fr.); \square , T_{IS} (unfr.)/ T_{IS} (M-fr.)), obtained by f_2 -irradiation at $\gamma H_2/2\pi \sim 250 H_Z$ at 25 °C.

Fig. 1A

Fig. 1B









CROSS-RELAXATION SPECTRA f 2-IRRADIATION (250 HZ) FOR 5

1990 1990 0

٥0

Fig. 3A

Δ T (H20)

Δ

4

8000

Δ٥

۶a

Burgass

f₂ (ppm)

▿

RBC (Hb YOKOHAMA)

RATIO OF T IS VALUES

°°°°°°

^୦୦୦%ୟ

(▽), LIGHT FR. (▲), MIDDLE FR.

(△), DENSE FR.

 $(\diamondsuit), \mathsf{T}_{\mathsf{IS}}(\mathsf{L})/\mathsf{T}_{\mathsf{IS}}(\mathsf{D})$

(O), T_{IS} (M)/T_{IS} (D)

7

6

5

3

2

۵

100 80 60 40 20 ò -20 -40 -60 -80 -100

1/T_{IS}(H₂0) (1/SEC)



CROSS-RELAXATION

SPECTRA

ĝ



-142 -

6 ĝ \$ 5 €

5 Saular

č € 4 RATIOOFT 5 √

P26 ヒト好中球 NADPH オキシダーゼ p47 PB2 domain の NMR 解析 (生物分子工学研究所¹、九州大学医学部²、東京大学医科学研究所ヒ トゲノムセンター³) ○廣明秀一¹、住本英樹²、伊藤隆司³、神田大 輔¹

NMR study of PB2 domain of human neutrophilic lymphocyte NADPH oxidase, p47^{phox}.

(Dept. of Structural Biology, Biomolecular Engineering Research Institute ¹; Dept. of Biochemistry, Kyushu University, School of Medicine²; Human Genome Center, Institute of Medical Science, University of Tokyo ³) Hidekazu HIROAKI ¹, Hideki SUMIMOTO ², Takashi ITO ³, and Daisuke KOHDA ¹

NMR study of PB2 domain (phox and Bem homology 2) of $p47^{phox}$ NADPH oxidase is ongoing. PB2, also called PX domain, is newly found homologous sequence of unknown function, which is widely spread in $p47^{phox}$, $p40^{phox}$, Yeast Bem1p, and many other proteins. In NADPH oxidase, PB2 is important for reguration of its enzymatic activity. NMR analysis of $^{13}C/^{15}N$ labelled p47-PB2 and its structure determination will lead us to understand the biological role and mechanism of action of PB2 domains.

[序論]

PB2 (phox and Bem homology 2) ドメインは、近年新たに発見されたドメインであ る。PB2 ドメインは、ヒト好中球の捕食作用に関わる NADPH オキシダーゼの可溶 性サブユニット p47^{phox}、p40^{phox} 及び、酵母の出芽部位と細胞極性決定の制御因子 BEM1 で配列上相同性のある領域として知られていた(1)。これはその後、PX ドメイ ンとして TypeIII PI3 キナーゼを始めとする様々な蛋白質に、種を超えて出現するモ ジュールとして報告され(2)、その保存されているプロリンに富む領域が SH3 ドメイ ンの結合部位ではないかと推測されているが、構造を含め未知の点が多い。p47^{phox} PB2 ドメインは、NADPH オキシダーゼの活性の制御に重要であるが(3)、その具体 的な機能はまだ明らかにされていない。今回、我々は、NMR による解析と溶液中の PB2 ドメインの構造が、その未知の機能の解明に有力な手がかりを与えることを期待 して、種々の実験を行った。

[実験]

<u>1. 大量発現系の検討</u>

NMR 実験に適した PB2 ドメインを調製するため、ヒト p47^{phox}, p40^{phox} および *S. cerevisiae* Bem1 の PB2 ドメインについて、GST 融合タンパク発現系と His タグ 発現系について発現、可溶化および精製条件を検討した。また p47^{phox} については N 末端17残基を欠失したものについても検討した。

キーワード: PB2ドメイン、多次元 NMR、分子認識、SH3ドメイン

ふりがな:ひろあきひでかず、すみもとひでき、いとうたかし、こうだだいすけ

2. 溶液中の会合状態の検討と NMR 測定条件の至適化

動的光散乱装置 DynaPro 801TC(Protein Solutions)を利用して、溶液中の見かけ の分子量を測定し、塩濃度とpH について検討した。また、CD によりサンプルの熱 安定性についても検討した。それに基づいて、多核 NMR 実験を行う条件を決定し た。

3. NMR 測定

NMR 測定は、Bruker DMX600 および DMX750 を用いて行った。¹H-¹⁵N HSQC, ¹⁵N edited TOCSY, ¹⁵N edited NOESY, HNCA, HNCO, HN(CO)CA, CBCA(CO)NH, ¹³C-CT-HSQC をそれぞれ測定した。

[結果と考察]

我々はp47-PB2(130アミノ酸、MW 15kDa)を、GST 融合発現系を用いて大腸 菌から約 4mg/l の平均収量でサンプルを調製する系を確立した。他の PB2 ドメイン の発現系は、いずれも蛋白質が不溶性となり、大量発現は困難であった。以後の実験 はp47-PB2 について行うことにし、定法により非標識、¹⁵N 標識および ¹⁵N/¹³C 二重 標識したサンプルを得た。

p47-PB2 は CD で α - β 蛋白のパターンを示し、50°C まで安定な構造を保っている ことがわかった。pH 6.5 で ¹H-¹⁵N HSQC を測定したところ、分離のよい良好なス ペクトルを得たが、同じ条件で ¹H-¹⁵C constant time (26ms) HSQC を測定したとこ ろ S/N の悪いスペクトルしか得られなかった。このことから p47-PB2 は溶液中で多 量体を形成していて、¹³C および ¹⁵N の緩和時間が短いことが予想された。ゲルろ過 による実験では p47-PB2 は単量体の位置で溶出されていたため、この現象は NMR 測定条件のような濃厚溶液(0.5~1.0 mM)で特徴的であると予想された。動的光散乱に より、p47-PB2 の見かけの分子量が、20K から 45K まで濃度依存的に増加すること が確認された。また同様の分子量増加は温度を 20°C から 45°C まで上昇させること でも見られた。このことから、p47-PB2 は濃厚溶液中で非特異的に自分自身で弱く 会合して、アグリゲーションを形成していることがわかった。またその会合は疎水的 な相互作用によるものである。

動的光散乱を用いたスクリーニングを行った結果、50mM リン酸緩衝液(pH 5.5), 5~10% グリセロール存在下で、見かけの分子量が18Kまで小さくなることがわかっ た。この条件でのNMRを測定したところ、¹H-¹⁵N HSQC のシグナルの位置はほと んど変化しないものの HNCA スペクトルの感度に著しい改善を見た。

[文献]

(1) Sumimoto, H., et al., International Symposium Membrane Proteins, Structure, Function and Expression Control, Kyushu University Press (Japan), 1997, p235-244.

(2) Ponting, C. P., Protein Science, 5 (1996) 2353-2357

(3) 第70回 日本生化学会大会(1997,金沢)

大腸菌 Ada 蛋白質 N 端 16K 部分の構造と DNA 認識 (生物工研) 〇秋友由子、神田大輔、廣明秀一、武藤隆則、森川 耿右

Structure and DNA recognition of *E. coli* Ada protein N-terminal 16K fragment (Biomolecular Engineering Reseach Institute) OYoshiko Akitomo, Daisuke Kohda, Hidekazu Hiroaki, Takanori Muto, Kosuke Morikawa

The Escherichia coli Ada protein repairs methylated DNA by direct methyl transfer from DNA to its Cys69. After the Cys69 methylation, Ada binds the promoter regions of ada and alkA genes with high affinity. We have been examining the structure and DNA-recognition of N-terminal 16kDa fragment (N-Ada16K) and its Cys69 methylated form (Me-Ada16K) by NMR spectroscopy. The $^{15}N-^{1H}-NOE$ measurements and comparison of the $^{15}N-SQC$ spectra showed two-domain structure of N-Ada16K. By analysing the NMR spectra of the complex of Me-Ada16K and 18mer-DNA containing the ada promoter sequence, we concluded that Me-Ada16K bound to the ada promoter with a HTH motif in the C-terminal domain irrespective of Cys69 methylation and the second DNA-binding site around Cys69 in the N-terminal domain in Csy69 methylation dependant manner.

大腸菌 Ada 蛋白質(39kDa)は、メチル化損傷を受けた DNA からメチル基を自身の Cys 残基に転移して DNA を修復する機能と、DNA 修復酵素の遺伝子(ada,alkA 他) の転写を活性化する機能を持つ。 DNA 修復では、Cys321 は O⁶ メチルグアニンか ら、Cys69 は Sp メチルリン酸トリエステルからメチル基を受け取る。 また、 DNA(ada,alkA⁷ 叶ー⁹領域)への結合は、Ada の N 端 20kDa ドメイン(M1~K178) で起こる。Cys69 がメチル化されると、この結合の特異性が大幅に強まり、Ada 自 身をはじめとする DNA 修復酵素の遺伝子の転写が促進される。Ada は一個の亜鉛原 子を持ち、Cys69 と Cys38、Cys42、Cys72 が配位している。 N 端 10kDa(Met1 ~Arg92、N-Ada10K)はメチル基受容活性のみ持ち DNA には結合しないが、Myers らにより立体構造が決定されている ¹⁾。 我々は、DNA に結合できる最小フラグメ ントである Ada の N 端 16kDa(Met1~Lys146、N-Ada16K)部分と、その Cys69 を メチル化した Me-Ada16K の構造と DNA 認識の機構を調べている。

我々は、大腸菌大量発現系を用いて、¹⁵N and/or/ ³C ラベルした N-Ada16K と N-

Ada 蛋白質、DNA 認識、メチル基転移

あきともよしこ、こうだだいすけ、ひろあきひでかず、むとうたかのり、もりかわこ うすけ Ada10K、更にこれらを酵素化学的な手法で Cys69 のみ 100%メチル化した Me-Ada16Kと Me-Ada16Kを調製した³。種々の NMR 測定を用いて、N-Ada16Kと Me-Ada16Kの主鎖原子の帰属を完了した。

N-Ada16K の Gln81~Lys146 部分は、構造についての情報が殆ど得られていなかったが、今回の帰属をもとに二次構造を調べ、四本のヘリックス(Asp85~Arg92、Leu102~Val109、Pro113~Thr124、Arg136~Glu142)で構成される事を見い出した。

次に、¹⁵N-{¹H}-NOE 測定を行い、N-Ada16K と Me-Ada16K の主鎖の運動性を見 ると、共に Asn78~Gln80 の NOE が 0.4~0.5 と、運動性が高いことがわかった (fig1) 。 N-Ada16K と Me-Ada16K の ¹⁵N-SQC スペクトルを比べると、ピークの 化学シフトの変化は Phe29~Glu75 の範囲、特に亜鉛に配位している Cys38、Cys42、 Cys69、Cys72 近傍に集中し、Asn78 以降はまったく変化がなかった。N-Ada10K と N-Ada16K、又 Me-Ada10K と Me-Ada16K の比較では、N 末端から Gln80 まで 変化しない。これらの結果は、N-Ada16K、Me-Ada16K が、 Asn78~Gln80 をヒ ンジとして繋がった、独立した二つのドメイン、Met1~Ala77、Gln81~Lys146、 で構成されていると解釈される。

次に我々は、Ada の DNA 認識の機構を調べるため、Ada が結合する ada プロモ ータ領域配列の 18merDNA と N-Ada16K 又は Me-Ada16K 複合体を調製、主鎖ア ミドプロトンの NMR シグナルの帰属をほぼ完了することが出来た。これに基づき、 DNA との相互作用による ¹⁵N-SQC スペクトルの化学シフトの変化を調べた。まず、 N-Ada16K-DNA 複合体で、 Leu102~Val109、Pro113~Thr124 の二本のヘリッ クス上のアミノ酸のピークが大きくシフト変化した。 ada プロモータ領域と無関係 な配列の 18merDNA を加えても変化はない。これは Leu102~Thr124 がヘリックス ーターン-ヘリックス(HTH)配列特異的 DNA 結合モチーフであることを示す。 Cys69 をメチル化していない Ada でも、ある程度配列特異的に DNA に結合するこ とが報告されており、この HTH モチーフによると考えられる。Lys86~Pro128 は、 原核生物の転写因子である AraC ファミリーモチーフに合致するところで、Ada の Leu102~Thr124 および他の AraC ファミリーモチーフに合致するところで、Ada の Leu102~Thr124 および他の AraC ファミリーモチーフに合致するところで、Ada の Leu102~Thr124 および他の AraC ファミリーの蛋白質でこれに相当する部分は、HTH モチーフと予想されていた。今回の結果は、AraC ファミリーの蛋白質として初めて この HTH モチーフを実証した。認識ヘリックスの N 端には、Phe114、His115 が あり、特にピークの変化が大きく、これらが DNA 塩基を認識していると思われる。

Me-Ada16K-DNA 複合体では、 HTH 部分で同様の変化が見られたのに加えて、 上記の Cys69 メチル化で変化した領域と、Cys42~Leu48 間のループ部分のピーク に顕著なシフト変化が見られた(fig2)。この部分は、N-Ada16K-DNA 複合体ではわ ずかしか変化しない。つまり、Cys69 のメチル化により Cys69 を中心とした領域に、 ada プロモータを認識するための構造が誘起され、Me-Ada16K では、これと先の HTH モチーフの二つのサイトで ada プロモータ領域に、強い配列特異性で結合する。 また、 Me-Ada16K-DNA 複合体では、 Asn78~Gln80 のヒンジ部分のピークも大 きく変化していた。現在、DNA 結合におけるこのヒンジ部分の役割を調べるため、 Asn78~Gln80 を削った N-Ada16K と、Asn78~Gln80 を三つの Gly に置き換えた N-Ada16K、更に N-Ada16K の後半ドメイン(Ala77~Lys146)の大量発現系を構築 して、NMR スペクトルを調べている。In vivo でこれらの転写活性を調べる方法も検 討中である。

Cys69 のメチル化により誘起される DNA 認識の構造が後半ドメインとは独立だったので、我々は Ada の N 端 10kDa のフラグメントで、この構造変化を詳細に調べている。¹³C でユニフォームにラベルし Cys69 に付いたメチル基のみ ¹²C である Me-Ada10K の、 3D ¹³C- filtered NOESY スペクトル ³から、Phe29、Val31、Ile36、Ala44 の側鎖が Cys69 についたメチル基に近づくような構造変化が起こることがわかった。現在、Me-Ada10K と N- Ada10K の立体構造解析を進めている。

- 1) Myers, C.D., et al. Biochemistry, **31**, 4541-4547 (1993)
- 2) Sakashita, H., et al FEBS Let. t, **323**, 252-256 (1993)
- 3) Ogura, K., et al. J.Magn.Reson., B112, 63-68 (1996)



residue number

Fig1. distribution of ¹⁵N-{¹H}-NOE values over the sequence of Me-Ada-16K



P28

原がん遺伝子産物 c - M y b と D N A との複合体の動的構造 (横浜市大・院総合理¹, 横浜市大・医², KAST³, 都臨床研⁴, 理研・筑波 LS⁵) 〇佐々木元子¹, 緒方一博^{2,3}, 畠中秀樹⁴, 皿井明倫², 石井俊輔⁵, 西村善文¹

Backbone Dynamics of Myb-DNA Complex

(¹Graduate School of Integrated Science, Yokohama City University, ²Department of Structural Biology, Yokohama City University School of Medicine, ³Kanagawa Academy of Science and Technology, ⁴Tokyo Metropolitan Institute of Medical Science, ⁵Tukuba Life Science Center, Institute of Physical and Chemical Research) O<u>Motoko Sasaki¹</u>, Kazuhiro Ogata^{2,3}, Hideki Hatanaka⁴, Akinori Sarai⁵, Shunsuke Ishii⁵, Yoshifumi Nishimura¹

A protooncogene product, c-Myb ,which is a transcription regulator in the myeloid lineage, can bind specifically to DNA with the consensus sequence AACxG. The DNA-binding domain of c-Myb consists of three imperfect tandem repeats of 52 residues (R1, R2, R3). The solution structure of the free and DNA bound form of R2R3 have been solved. Interestingly, only R2 in the free state is fluctuating. Here, we have examined the backbone dynamics of R2R3-DNA complex (T_1 , T_2 , $T_{1,p}$ and ¹H-¹⁵N steady-state NOE). The reduction of the conformational fluctuation of R2 was observed on specific DNA binding. For the stability-function relationship, it is concluded that the packing of hydrophobic side-chains of R2 is optimized not in the free state, but in the DNA-complexed form.

[はじめに]

原がん遺伝子 c-myb の遺伝子産物(c-Myb)は核タンパク質で、DNAに配列特異的に結合し、転写を調節する。c-Myb は未分化の造血系細胞で発現しており、分化に伴いその発現がなくなることから,造血系の未分化状態維持に関与している。そのDNA結合領域は3つのリピート(R1, R2, R3)からなっており、塩基の特異的認識には R2 とR3 の両方が必須である。各々のリピートはヘリックス・ターン・ヘリックス変異体構造をもつ類似した立体構造をとっている¹⁾⁻³⁾。しかし熱力学的には R2 が R1, R3 に比べて不安定で、NMR の緩和データは構造変換を伴う揺らぎの存在を示している⁴⁾。 立体構造解析の結果から、この構造的な揺らぎは、R2 の疎水性コア内に存在する

原がん遺伝子産物, c-Myb, DNA 結合領域, 複合体, 動的構造

ささき もとこ,おがた かずひろ,はたなか ひでき,さらい あきのり,いしい しゅんすけ, にしむら よしふみ キャビティが原因であると考えられた。

また、キャビティを埋めた変異タンパク質 R2R3 (V103L)を作製したところ、野生型 (R2R3WT)に比べ明らかに高い熱安定性を示し、構造変換を伴う揺らぎも抑えられて いた⁵⁾。このことは熱安定性と構造変換を伴う揺らぎ、さらに疎水性コア内部のキ ャビティの存在との間に相関があることを示している。

次に、R2R3WT と R2R3 (V103L)の DNA に対する特異的な結合能を比較したところ、 R2R3 (V103L)では解離定数が約3倍増加していた⁵⁰。また、c-Myb の標的遺伝子の一 つである *c-myc* のプロモーターを用いて CAT アッセイにより転写活性化能を調べる と、R2R3WT に比べ R2R3 (V103L)では活性が約5倍低下していた⁵⁰。

このような DNA 結合活性や転写活性化能の低下は立体構造の観点から、R2 の DNA 結合に伴う構造変化に起因すると考えられる。単体と複合体での R2 の構造を比較す ることにより、野生型の R2 の疎水性コア内部に存在するキャビティは、DNA との結 合に伴いトリプトファンのインドール環が移動して埋められることが認められる⁵⁰。

そこで今回、タンパク質の揺らぎとDNA 結合との関連を更に詳しく調べるために、 NMR を用いて複合体での動的構造解析を行なった。

[実験]

¹⁵N ラベルした R2R3WT は大腸菌大量発現系を用いて M9 培地で培養を行い精製した。 また、DNA は DNA 合成機で合成し精製した.NMR 測定条件を 310K、pH6.8、サンプル 濃度 2.3mM とし、T₁, T₂, T₁, NOE の測定を行った。

[結果・考察]

タンパク質単体で見られたN端部分の速い揺らぎは、DNA との結合によるタンパク 質 DNA リン酸骨格との相互作用によって、抑えられていた。また、タンパク質単体 では個々のリピートをつないでいるループ部分にも速い揺らぎが見られたが、複合 体を形成するとこのループも DNA のリン酸骨格と結合し、速い揺らぎが抑えられて いた。

マイクロ秒からミリ秒程度の遅い揺らぎに関しては、単体の R2 ではリピート全体 (特に第3ヘリックス部分)にわたって認められたが、複合体では R2 の揺らぎが減少 した。このことから、タンパク質と DNA の塩橋や水素結合による構造の安定化に加 え、R2 の疎水性コアのパッキングが密になることにより、キャビティが埋まること による構造的安定化が R2 の揺らぎの減少に寄与していると考えることができる。 [文献]

- 1) Ogata, K. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 89, 6428-6432 (1992).
- 2) Ogata, K. et al., Nature struct. biol. 2, 309-320 (1995).
- 3) Ogata, K. et al., Cell 79, 639-648 (1994).
- 4) Sarai, A. et al., *Biochemistry* 32, 7759-7764 (1993).
- 5) Ogata, K. et al., *Nature struct. biol.* 3, 178-187 (1996).

A NMR study on the H⁺-ATP synthase β subunit as probed by the aromatic signals

Department of Bioengineering, Yokohama National University. ¹Research Laboratory of Resources Utilization, Tokyo Institute of Technology.

O Hiromasa Yagi, Kumiko Hisamatsu, Kaeko Tozawa, Masasuke Yoshida¹, and Hideo Akutsu

The H⁺-translocating ATP synthase β subunit is a large protein and the moleculor size is 52kDa. It has a nucleotide binding site. A conformational change in the β subunit on binding of nucleotide was observed by monitoring the NMR signals of Tyr and His residues. The spectrum of Tyr residues in the aromatic region was simplified by the selective deuteration. A significant narrowing of the Tyr resonances was also achieved by the elimination of the dipole-dipole interaction between the vicinal protons in the ring. Some of the C2 proton resonances of imidazole rings of His residues can be observed separately because of the sharpness of the signals. The results on the substrate titrations of these signals are discussed in connection with the conformational change of the β subunit.

【緒言】

H'-ATP合成酵素は分子量50数万の巨大な膜酵素で、触媒部位を持つ膜表在性のF₁部 分と、H'チャンネルを形成する膜内在性のF₀部分で構成されている。F₁は分子量の異 なる5種のサブユニットからなり、その組成は、 $\alpha_3\beta_3\gamma\delta\epsilon$ であり、触媒部位は α と β の境 界面の β サブユニット側にある。J. P. Abrahamsらによって報告されたウシ心臓ミトコ ンドリアF₁のX線結晶構造解析は、基質結合によって β サブユニットの構造が変化する ことを示している。また吉田、木下のグループによりATPの分解に伴いF₁が回転する ことが明らかにされた。つまり、回転と β サブユニットの構造変化は密接な関係があ ると考えられる。そこで我々はTF₁-ATPase β サブユニットに注目し、単離 β サブユニッ トにおける基質結合と構造変化の関係を明らかにしていくことを目指している。 β サ

key words: H⁺-ATP合成酵素、βサブユニット、選択的重水素化、Tyr、His

○やぎ ひろまさ、ひさまつ くみこ、とざわ かえこ、よしだ まさすけ、あくつ ひでお

ブユニットは分子量が5万と大きいため、Tyr、Hisの芳香環シグナルをプローブとして用いた。両者とも一次配列上に12個づつ、ほぼ均等に分布し、構造変化のプローブとして用いることが可能である。Tyrについては、選択的重水素によりプロトン間の双極子相互作用をおさえシグナルをシャープにした。Hisについてはシグナルが低磁場側に分離して現れることを利用した。

【実験】

1】 選択的重水素化TF₁βサブユニットの発現

¹H-NMR スペクトルの芳香環領域を単純化しTyrシグナルの解析を容易にするため、 大腸菌による大量発現系を利用して芳香環プロトンを重水素化したPhe、His、2,6位の プロトンが重水素化されたTyrをβサブユニットに取り込ませた。

2】部位特異的突然変異を用いたアミノ酸置換

部位特異的突然変異によって β サブユニット中に存在する12個のTyr残基をPheに、 また12個のHis残基をGlnにそれぞれ置換し、変異体 β サブユニットを24個全て作製し た。このときTyr→Phe変異体は選択的重水素化を行った。

3】¹H-NMR 測定

Tyr残基について

選択的に重水素化された β サブユニットにMg-ATP、ATP、Mg-ADP、Mg-AMP、アデノシンを順次加えて測定を行った。変異体 β サブユニットをそれぞれ40℃で測定し、野生型 β と比較しTyr残基のシグナルの帰属を行った。

(2) His残基について

野生型βサブユニットにMg-ATP、Mg-AMP-PNPを順次加えて測定を行った。シグナルの帰属はTyrと同様に野生型と比較して行ったが、HisシグナルはpHの変化で大きな影響を受けるため様々なpHで帰属を行った。

なお、全ての測定はBruker AM400, DRX400を用いた。

【結果および考察】

(1) 選択的重水素化によるスペクトルの簡単化

Fig.1に芳香族領域の¹H-NMRスペクトルのを示した。分子量が大きいため普通の試料 ではHis由来のシグナル以外では分離したシグナルが観測されない。しかし、選択的 重水素化によってTyrのみのシグナルに簡単化され、40℃において10本のシグナルが 観測された。また、プロトン間の双極子相互作用も抑えられているため、そのシグナ ルはシャープなものとなった。

(2)基質滴定によるシグナルの変化

Fig.2にMg-ATPの滴定スペクトルを示した。これから化学シフト値を変化させるシグ ナルが3本観測された。それらは、Tyr-148, 199, 341のシグナルと帰属された。このう ちTyr-341のシグナルは特に変化が大きかった。結晶構造との比較から、Tyr-341は基 質のアデニン環近傍にあり実際に基質と結合していると考えられている。よって、こ の化学シフトの解析から解離定数を求めることが出来る。滴定を行った基質について 解析を進めている。Tyr-148, 199は基質結合により構造変化を起こす領域にあることが 確認された。従ってF₁の結晶で見られる基質結合による構造変化はβサブユニット単 体でも起こることが明らかになった。さらに、ATP、Mg-ADPの滴定によってもMg-ATP でシフトした3本のシグナルが同様な変化を見せた。しかしMg-AMP、アデノシンでは この変化は起きなかった。つまりAMPとADPの間に構造変化を引き起こす要因がある ことが解った。またMgの存在下でシフトするシグナルも観測された。このことはMg の存在が基質の結合様式に変化を与えていることを示すものであった。

Mg-ATP、Mg-AMP-PNPを滴定した結果、His-179, His-200, His-324のシグナルの化学シフト値が変化した。これらの残基はTyr-148, 199と同様に基質結合により構造変化を起こす領域にある。以上の結果は単体でも基質結合によって結晶構造と似たような構造変化が起こっていることを示す。

(3) まとめ

本研究により分子量5万のタンパク質においても選択的重水素化の手法を取り入れることにより、構造変化の様子を¹H-NMRで観測できることが明らかとなった。





加圧によるタンパク質BPTIの構造変化

·神戸大学大学院自然科学研究科¹、神戸大学理学部² ○李 華¹、山田 博昭²、赤坂 一之¹

Structural Changes in BPTI Induced by High Pressure OHua Li, Hiroaki Yamada and Kazuyuki Akasaka The GraduateSchool of Science and Technology¹ and Faculty of Science², Kobe University

By performing two-dimensional ¹H-NMR measurements at 750MHz at varying hydrostatic pressure ($1 \sim 2000$ bar) in aqueous environment ($90\%^{1}H_{2}O/10\%^{2}H_{2}O$), we found that the chemical shifts of the amino protons of basic pancreatic trypsin inhibitor (BPTI) change sensitively with pressure within the folded manifold. The strong tendency for low field shifts observed for the amino protons suggests the compression of both internal hydrogen bonds for amino protons with carbonyls and external ones for those with solvent water. For amino groups forming internal hydrogen bonds with carbonyls, pressure-induced shortenings are estimated for individual hydrogenbond based on an empirical shift-distance correlation.

はじめに)圧力は、温度、変性剤、溶媒などの外部因子と違って、直接原子間の距離を変えることにより、タンパク質の構造を変化させると思われる。本研究では、 圧力によるタンパク質BPTIのフォールドした状態での構造変化を調べた。

実験)高圧装置は、オンライン石英製高圧セルシステムと高感度、高分解能の Bruker DMX750と組み合わせ、2000barまでの任意の圧力で測定することが可能で ある。この装置を用いて、我々は36℃で、さまざまな圧力で、軽水中 (90%¹H₂O/10%²H₂O)でタンパク質BPTIの1Dと2Dの¹H-NMR測定を行った。試料溶 液は、10mMBPTIを200mM酢酸緩衝液に溶かして、pH4.6に調整した。

結果と考察) 2次元HOHAHAとNOESY(Fig. 1)スペクトルから、個々のアミノプロトンとCaプロトンの圧力によるケミカルシフト変化を追究した。その結果、52個のほとんどのアミノプロトンのケミカルシフトは圧力に対してリニアに低磁場にシフトすることが明らかになった(Fig. 2)。このことから、タンパク質分子内の水素結合だけではなく、タンパク質分子とその周辺の溶媒としての水との水素結合も圧力によって、強くなる、すなわち距離が短縮されたと考えられる。分子内の水素結合については、圧力による水素結合距離の短縮の程度を推定した(Fig. 3)。

キーワード:圧力、タンパク質構造、水素結合

り か、やまだ ひろあき、あかさか かずゆき

その結果、短縮された距離は0~0.11Åの間に収まり、平均値0.02Åで、ほぼ水素 結合距離の1%に達することがわかった。また、溶媒水と水素結合しているアミノプ ロトンのケミカルシフトは圧力によってもっと敏感に変化する。それゆえ、圧力は タンパク質と溶媒水とのミクロな相互作用を研究する間接的なプローブとなること が期待される。



Fig. 1 The finger print regions of the NOESY spectra of BPTI, measured at 36° C, at 1bar (A) and 2000bar (B). The solvent peak was suppressed by watergate at 1bar (A) or by presaturation at 2000bar (B).







Fig. 3 (A) Plot of the folding shift against the H---O distance of the NH---O=C H-bond in BPTI. (B) Plot of the estimated pressure-induced shortening of the H---O distance against the H---O distance of the H-bond in BPTI.

ヒトMBF1のNMRによる構造解析 〇三鳥正規¹ 尾崎淳¹ 竹丸憲一² 池上貴久¹ 上田均² 広瀬進² 半田宏³ 白川昌宏¹ ¹奈良先端科学技術大学院大学 ²国立遺伝学研究所 ³東京工業大学

NMR study of the human MBF1

OM.Mishima¹, J.Ozaki¹, K.Takemaru², T.Ikegami¹, H.Ueda², S.Hirose², H.Handa³, M.Shirakawa¹ ¹Nara Institute of Science and Tecnology ²National Institute of Genetics ³Tokyo Institute of Tecnology

The human MBF1 (multi protein bridging factor 1) is a transcriptional mediator, which binds to both transcriptional activator ATF1 and basic transcription factor TBP, and is necessary for transcriptional activation of several genes. In order to understand the mechanism of transcriptional regulation in the term of structural biology, we have analyzed the three dimensional sturucture of the core domain of human MBF1 by means of NMR. We performed 3D/4D heteronuclear resonance experiments, and have made assignments of the most of the signals in the structured part of the protein. Based on medium range NOEs and chemical shift index (CSI), the secondary sturucture of human MBF1 has been determined, and it was found that the domain is consisted of 4 helices. The structure determination of the tertiary structure is under the way, and will be discussed together with its interaction with TBP and ATF1.

目的

最近、真核生物の転写調節研究においてメディエーターと呼ばれる因子の働きが注目されてきてい る。メディエーターは、シスエレメントに結合する転写調節因子と、基本転写因子の両者に結合して その橋渡しをする因子である。MBF1はカイコ転写調節因子BmFTZ-F1による転写活性化に必要なメディ エーターとして¹⁰同定された。酵母からヒトにいたるまで真核生物で広く保存されており、BmFTZ-F1 のDNA 結合ドメイン内にあるFTZ-F1box と呼ばれるアミノ酸配列に直接結合しFTZ-F1のDNAへの結 合を促進すること、TBPと結合することが明らかになっている。FTZ-F1boxとよく似た配列はATF転写 調節因子ファミリーやGCN4のDNA 結合ドメインにも存在する。転写調節因子のDNA結合ドメインと 結合するメディエーターは他にほとんど知られていない。

ヒトMBFIコアドメインはAキナーゼによって活性が制御されるATFIと基本転写因子TBPの双方と 相互作用することが確かめられている。今回我々は、ヒトMBF1のコアドメインの立体構造と、他の 蛋白質との相互作用を調べ、転写調節のメカニズムを構造学的な立場から解明するために異種核多次 元NMRによる構造解析を行った。

実験

ATFI、TBPとの結合活性を有する57番以降の92残基を大腸菌を用いてM9最小培地で大量発現させ、 精製した。この方法で¹⁵Nラベル、¹⁵N,¹³CラベルされたヒトMBF1を効率よく得ることができた。

mediator ATF1 TBP 転写調節 異種核多次元NMR

みしままさき、おざきじゅん、たけまるけんいち、いけがみたかひさ、うえだひとし、ひろせすす む、はんだひろし、しらかわまさひろ 測定はBruker 社のDMX500、DRX500、DRX800を使用し、50mM KCl、10% D2Oを含むpH 6.5 の 50mM リン酸緩衝溶液中で310 Kで行った。CBCANH、CBCA(CO)NH、HNCACO、HNCOから主鎖の 帰属、CCONH、H(CCO)NH、¹⁵N-TOCSY-HSQC、3D-HCCH-TOCSYから側鎖の帰属を行った。NOEの 収集は¹⁵N-NOESY-HSQC、4D-¹³C/¹³C,HMQC-NOESY-HSQC、4D-¹³C/¹⁵N,HMQC-NOESY-HSQCから行っ た。またHMQC-Jスペクトルから2面角情報の収集を行った。

結果および考察

安定な立体構造を取っていないと思われるN末端部分以外の主鎖、側鎖の¹H、¹⁵N、¹³C核のシグナ ルのほぼ全ての帰属をすることができた。帰属を基に近・中距離NOEの解析と化学シフトインデック スの結果からN末約20残基のフレキシブルな部分と4本のα-helixからなる二次構造を持つ事が分かっ た。このフレキシブルなN末端はATF1と相互作用すると考えられている部位に対応している。これは ヒトMBF1のコアドメインが当研究室で決定されたカイコMBF1と相同の立体構造を持つことを示唆す る。現在さらにNOEを収集し構造解析を進めつつある。またヒトMBF1のコアドメインの立体構造と、 ATF1, TBPとの蛋白質-蛋白質相互作用も議論したい。



Fig.1 Sequential NOEs and Chemical shifts deviation of human MBF1-core



¹H および¹³C NMR化学シフト評価による ペプチド・タンパク質の構造解析

東京農工大工学部 University of Sheffield

O岩舘満雄、出村誠、朝倉哲郎 M. P. Williamson

Structure Analyses of Peptides and Proteins using ¹H and ¹³C NMR Chemical Shift Evaluation Method

Mitsuo Iwadate¹, Makoto Demura¹, Tetsuo Asakura¹ and M.P.Williamson² 1.Department of Biotechnology, Tokyo University of Agriculture and Technology, Koganei, Tokyo 2. Krebs Institute, Department of Molecular Biology and Biotechnology, University of Sheffield, Sheffield, UK

The NMR chemical shifts can be used to determine the structures of peptides and proteins along with the NMR parameters such as Nuclear Overhauser Effect. In this study, the ¹H NMR chemical shift calculation was applied to study change in the intermolecular arrangements of aggregated amphipathic peptide, melittin molecules with increasing temperature. Secondary, the ¹³C NMR chemical shift contour maps were prepared as a function of torsion angles, Φ and Ψ based on the chemical shift values and PDB data of 40 proteins. These maps were used for determination of protein structures on the basis of the ¹³C chemical shifts

これまで当研究グループは、タンパク質やペプチドのα、βならびに NH プロトンについて、原子座 標に基づく¹H NMR 化学シフトの評価式を提案してきた⁽¹⁾。又、タンパク質の¹³C 化学シフトについて は、内部回転角(φ、ψ)と化学シフトを定量的に関連づける等高線図を報告し、タンパク質やペプチ ドの構造解析に等高線図を用いることができることを示してきた⁽²⁾。

本研究では、¹HNMR化学シフト評価式(特に環電流効果の式)を、温度上昇に伴う凝集メリチンの 分子間会合の破壊に伴う分子間配置の変化を検討するために用いた。すなわち、会合状態(四量体)で のメリチンの¹HNMRスペクトルの帰属を DQF-COSY, NOESY 等により行った後、温度上昇に伴う高 磁場域のピークの化学シフト変化を測定した。その化学シフト変化を、¹HNMR化学シフトの評価式を 用い、分子間の距離の関数として定量的に評価すると共に、分子間 NOE を採取することによって、分 子間の空間配置を定量的に検討した。

さらに、¹³CNMR化学シフトの定量的利用に関しては、(φ、ψ)の関数としての化学シフトのデー タベースを増やし、精度の高い化学シフトの等高線図を作成すると共に、その利用について検討した。

参考文献

P32

(1) M.P.Williamson and T.Asakura, "3. Protein Chemical Shift" Methods in Molecular Biology, 60, 53-69
 ; Protein NMR Techniques Edited by : D. G. Reid Humana Press Inc. Totowa, NJ 1997.

(2) T. Asakura, M Demura, T. Date, N. Miyashita, K. Ogawa and M. P. Williamson, Biopolymers (1997),41,193.

キーワード:¹³C化学シフトマップ ペプチド タンパク質 構造解析

いわだてみつお でむらまこと あさくらてつお MP Williamson

大腸菌転写因子 PhoBの DNA 結合ドメインの立体構造解析

(横浜市大大学院総合理¹、大阪大微生物病研²) 〇岡村英保¹、花岡慎悟¹、長土居有隆¹、牧野耕三²、西村善文¹

Structural analysis of DNA-binding domain of Escherichia coli transcriptional factor PhoB

 OHideyasu Okamura¹, Shingo Hanaoka¹, Aritaka Nagadoi¹, Kozo Makino², Yoshihumi Nishimura¹
 Graduate School of Integrated Science, Yokohama City University¹ Research Institute for Microbial Diseases, Osaka University²

PhoB is a bacterial transcriptional activator that regulates the transcription of over 30 genes which are responsible for transport and assimilation of phosphate and phosphrous compound. PhoB protein contains a DNA-binding domain, consisting of 104 amino acids, which binds specifically to a DNA sequence, named pho box. Here, we have examined the structure of the PhoB DNA-binding domain by using two and three dimensional NMR spectroscopy in its bound and unbound states with a specific DNA.

<序論>

大腸菌では培地中のリン酸が不足すると少ないリン酸を有効に利用するために 少なくとも 31 個ものリン酸レギュロンと呼ばれる遺伝子群が発現される。こ れらの遺伝子群の発現は転写因子 PhoB により調節されており、プロモーター 領域にはリン酸ボックスと呼ばれる 18 塩基対からなる共通配列が存在してい る。リン酸欠乏下では大腸菌はまず内膜に存在している PhoR タンパク質が ATP により自己リン酸化し、PhoB に対してキナーゼとして働き PhoB をリン酸化し、 リン酸化された PhoB はリン酸ボックスに対しての結合能が上昇し、σ70 サブ

NMR、PhoB、DNA 結合ドメイン、二次構造、立体構造

おかむら ひでやす、はなおか しんご、ながどい ありたか、まきの こうぞう、 にしむら よしふみ

-159-

P33

ユニットを含む RNA ポリメラーゼ・ホロ酵素による転写誘導が起こる。原核生物の刺激応答系では PhoR/PhoB のようなタンパク質ペアは、多数見つかっており、これらは総称して 2 成分制御系と呼ばれている。PhoB(229 残基)は、N 末端側にリン酸受容ドメイン、C 末端側に DNA 結合/転写活性化ドメインの 2 つのドメインから構成されている。そこで我々は PhoB の DNA 結合/転写活性化ドメインを含む C 末端側 104 残基(126-229)について、NMR による溶液中の立体構造解析を行っている。また、PhoB の DNA 結合ドメインと DNA の複合体についてもNMR 測定を行っている。

<実験>

¹⁵N, ¹³C 安定同位体ラベルされたサンプルは大腸菌大量発現系を用いて、窒素 及び炭素源として ¹⁵NH₄Cl, ¹³C-glucose を含む M9 培地で産生した。超音波処理 により菌体破砕後、各種クロマトグラフィーにより精製した。NMR サンプルと して 1-2mM のサンプルを得た。NMR 測定については、主鎖の連鎖帰属を HNCACB、 CBCA (CO) NH を用いて行い、側鎖の帰属を 3D HCCH-TOCSY、HBHA (CO) NH、2D TOCSY、 2D NOESY 測定を用いて行った。距離制限については、2D NOESY、3D ¹⁵N-NOESY-HSQC、4D ¹³C/¹³C-HMQC-NOESY-HMQC 測定、 ϕ 角度制限につていは HNHA 測定から 得た。水素結合の同定にはバッファー中の H₂O を²H₂O へ交換後の ¹⁵N-HSQC 測 定により行った。¹⁵N-PhoB の DNA 結合ドメインと DNA の複合体については¹⁵N-HSQC 測定を行った。

<結果>

得られた情報により、隣接残基間 NOE, 13C 化学シフトインデックス法,重水 素交換測定などから、2 次構造を決定した。さらに詳細な立体構造に向けて、 距離制限、角度制限の収集を行ない、ディスタンスジオメトリー計算による構 造精密化を進めている。得られた構造は、同じ2成分制御系に属する大腸菌転 写因子 OmpR の DNA 結合ドメインのX線結晶構造と同様に、3本の α へリック スと2つの逆平行 β シートから成っていることが分かった。また、¹⁵N-PhoB の DNA 結合ドメインに特異的な DNA を加えて ¹⁵N - HSQC 測定を行った結果、シグナ ルの変化が見られた。

P34 ヒトテロメア結合タンパク質TRF1の立体構造解析

(横浜市大 総合理¹、大阪大 蛋白研²)^O西川 忠輝¹、長土居 有隆¹、吉村 祥子²、相本 三 郎²、西村 善文¹

Solution structure of DNA-binding domain from a telomeric protein, TRF1

^OTadateru Nishikawa¹,Aritaka Nagadoi¹, Shoko Yoshimura², Saburo Aimoto ² and Yoshifumi Nishimura¹

- 1. Graduate School of Integrated Science, Yokohama City University
- 2. Protein Research Institute, Osaka University

TRF1 is a mammalian telomeric protein that, as a dimer, binds to the duplex of TTAGGG repeats at chromosomal ends. Recently, it has been found that the telomeric protein, like TRF1, binds to telomeric DNA and control the telomere length by regulating the function of telomerase, telomeric elongation enzyme. Here, we have examined the solution structure of the DNA-binding domain from human TRF1, hTRF1 by NMR.

hTRF1 DNA-binding domain consists of 53 amino acids whose sequence is very homologous to that of each Myb binding repeat. It contains three helices which are maintained by a hydrophobic core formed by three tryptophans, corresponding to the Myb conserved tryptophans. And also the architecture of three helices is very similar to that of each repeat in the Myb DNA-binding domain.

<はじめに>

真核生物の染色体末端には、特徴的な数塩基対の配列が数十〜数百個繰り返し並んでおり、 そこに相互作用するタンパク質とともに複合体を形成しテロメアを構成している。近年の研 究からテロメアの長さが、染色体の完全な複製のためや 染色体の安定に重要であることが わかってきた。

このテロメアDNAの伸長反応はテロメラーゼという酵素が担っているが、その酵素テロ メラーゼの活性がテロメア結合タンパク質であるTRF1などにより調節されているとい う事が最近報告され、TRF1のテロメア長の調節への関与が指摘され注目されている。

ヒトテロメア結合タンパク質hTRF1はヒト染色体末端TTAGGGリピート領域に

< キーワード > TRF1、 DNA結合ドメイン、テロメアタンパク質、立体構造

にしかわただてる、ながどいありたか、 よしむらしょうこ、あいもとさぶろう、にしむら よしふみ 2量体で結合するタンパク質である。全長で439残基からなりN末端側より酸性アミノ酸 残基に富む領域、TRF特異的ドメイン、そしてC末端側にDNA結合ドメインをもつ。こ のTRF1のDNA認識機構を詳しく調べるために、今回私たちはhTRF1C末端、53 アミノ酸残基からなるDNA結合ドメインの立体構造を2次元NMR法により決定した。

< 実験 >

化学合成により約1.6 mMのTRF1DNA結合ドメイン(53 a. a.) 試料を得た。 Bruker 社製DMX-600およびAMX-500を用いて、2D NOESY、2D TOCSY、2D COSYなどの測定を行った。次にスペクトルの解析から距離 制限、角度制限を得て、EMBOSSにより構造計算を行った。

< 結果と考察 >

hTRF1DNA結合ドメインはヘリックスーターンーヘリックスモチーフを含む3本 のαヘリックスからなり、それらは3つのTrpと1つのPheがつくる疎水的コアにより 安定化されていた。アミノ酸配列上相同性がある転写因子MybのDNA結合ドメイン各 リピート構造と立体構造的に大変よく似ていた。またその際、よく保存されていて疎水的コ アを形成しているTrp残基の配向もほぼ同じであった。ただし第2ヘリックスと第3へ リックスを結ぶループは7つのアミノ酸残基からなりMyb及び通常のヘリックスーター ンーヘリックスモチーフよりも長いループをつくっている。

一方、酵母のテロメア結合タンパク質であるRap1は2つのヘリックス-ターンーヘ リックスモチーフがタンデムにつながったDNA結合ドメインを持つ。そしてそれぞれは アミノ酸配列上の相同性がないにもかかわらずMybDNA結合ドメインと立体構造上高 い類似性がある事が分かっている。そこで、今回得られた結果とあわせると、酵母と高等生 物の間のテロメア結合タンパク質では配列上相同性は無いものの、構造上同じモチーフを用 いてテロメアDNAに結合するということがわかった。ただし、TRFは2量体で、Ra p1はタンデムにつながったヘリックス-ターン-ヘリックスモチーフ2つを用いてDN Aに結合することから、全体のDNA結合様式は違うものになると考えられ興味深い。 P35

アカムシユスリカヘモグロビンの活性部位の構造

(筑波大化学系、東北大院理^{*}) ○越川城大、山本泰彦、松岡有樹^{*}、四釜慶治^{*}

Active Site Structure in a Monomeric Hemoglobin from a Midge Larva (Tokunagayusurika akamusi)

K. Koshikawa, Y. Yamamoto, A. Matsuoka^{*} and K. Shikama^{*} Department of Chemistry, University of Tsukuba ^{*}Biological Institute, Graduate School of Science, Tohoku University

NMR study of met-cyano form of monomeric hemoglobin from *Tokunagayusurika akamusi* has revealed that the correlation time for internal motion of heme 2-vinyl group is relatively large ($\tau_c = 5.2$ ns) and that the 2-vinyl plane is oriented almost orthogonal to the heme plane. These results strongly suggest the presence of a large steric hindrance between the vinyl group and the surrounding amino acid residues. The analysis of heme methyl proton shifts indicated the bonding interaction between heme iron and axial ligands in this protein is relativery strong. The formation of a strong Fe-His bond demands the proximal His imidazole plane with its orientation intersected between the two N-Fe-N axes of the heme and such a imidazole orientation is consistent with small in-plane asymmetry of heme electronic structure in this protein, as reflected in the span of heme methyl proton signals.

【序論】

節足動物のアカムシユスリカ (Tokunagayusurika akamusi)の四齢幼虫に存在する単量体ヘモグ ロビン (Hb) 成分の一つであるHbコンポーネントV (TAHb V) は、アミノ酸残基152個から成る酸素 結合ヘムタンパク質である。その一次構造は、哺乳類のミオグロビン(Mb)のものとは、ヘム鉄の第五 配位子である近位His (HisF8)と、これまでに報告されているあらゆる酸素結合ヘムタンパク質で保 存されているPheCD1以外は全く異なっている。このHbの機能に関しては酸素親和性は哺乳類Mb等 とほぼ同じであり、それがpHに依存するというBohr効果を示すこと (四釜ら、未発表データ) などが わかっている。一方、このタンパク質の構造に関しては、一次構造以外にはヘリックス含量がMbよ りもかなり少ないことがわかっているだけである。私どもはTAHb Vの比較的高い酸素親和性とBohr 効果の分子機構を解明するために、NMRによりこのタンパク質の活性部位の構造解析を進めている。 一般的に、NMRによりヘムタンパク質の活性部位の構造を解析する場合、ヘム鉄の不対電子に起因 するヘム側鎖及びヘム近傍のアミノ酸残基に由来するシグナルの常磁性シフトや常磁性緩和を活性部 位の分子構造や電子構造についての知見を得るための有効なプローブとして用いることができる。本 研究では、鉄三価低スピン状態であるメトシアノ体でのTAHb Vのヘム鉄の配位構造、ヘムの電子構 造及びへム側鎖のコンフォメーションと内部運動を常磁性シフトや、NOEの照射時間依存性の観測か ら得られる交差緩和速度の解析から決定した。その結果、TAHbVでのヘムの2-ビニル基とコンタク トしているタンパク質部分との間に比較的大きな立体障害が存在することが明らかになった。

アカムシユスリカ、単量体ヘモグロビン、ヘム、常磁性シフト、NOE

こしかわくにひろ、やまもとやすひこ、まつおかありき、しかまけいじ

【実験】

アカムシユスリカの四齢幼虫から分離精製されたTAHb Vを限外ろ過によりタンパク質濃度1~3mMに濃縮後、溶媒をD₂Oに交換してから、外部配位子として10当量のCN⁻を加え、メトシアノ体を 調製した。NMR測定はBruker社製AC-400Pで行った。シグナル帰属にはCOSY、NOESY及び一次元 NOEを用いた。

【結果と考察】

¹H NMRスペクトル:メトシアノTAHb Vの¹H NMRスペクトルをマッコウクジラMbのものと比較し てFig.1にシグナル帰属(帰属の詳細については、ポスターで報告予定)とともに示す。TAHb Vのス ペクトルの特徴は、(1) ヘム側鎖メチルプロトンシグナルの常磁性シフトが小さい、(2) ヘムメチル プロトンのシフトパターンがクジラMbのものと大きく異なる、(3)最も低磁場にシフトしているシグ ナルと最も高磁場にシフトしているシグナルが、ともに同じへム側鎖ビニル基のプロトンに由来する、 などがある。ヘムメチルプロトンシグナルの常磁性シフトでは、メチル基が直接共有結合するピロー ル環炭素原子のp.軌道に存在する不対電子が超共役により、メチルプロトンのs軌道にしみ出すことに より生じるコンタクトシフトが支配的である。それぞれのピロール環の炭素原子のp.軌道に存在する 不対電子は、ヘム鉄からポルフィリン環のπ共役系にしみ出る不対電子密度に依存するため、(1)の 結果は、メトシアノTAHb Vではヘム鉄からポルフィリン環平面方向への不対電子のしみ出しは少な いことを示してしている。軸方向の配位子とヘム鉄との結合が強くなればなるほどポルフィリン環へ の不対電子のしみ出しが抑制されることが予想され、TAHb Vではヘム鉄と軸配位子との結合がクジ ラMbのものより強いことが考えられる。また、ヘムメチルプロトンのシフトパターンは、軸配位子 の一つである近位Hisのイミダゾール環平面のヘムに対する配向(Fig.2参照)と密接な関係があるこ とがわかっている。立方対称場中の3d軌道は、エネルギーに関して2つの軌道群に分かれる。そのう ちのよりエネルギーが低い軌道群はd_{xx}、d_{yz}から成り、メトシアノ体での不対電子は、これらの3 つの軌道の中で最もエネルギーが高い軌道に入る。duとduのエネルギー準位はヘム鉄に直接配位す るイミダゾール環の窒素原子のp.軌道との相互作用により高められるが、その程度はイミダゾール環 のヘムに対する配向に依存する。TAHb Vの場合、ヘムメチルプロトンシグナルの広がりは約10ppm であり、クジラMbの約22ppmよりかなり小さく、ポルフィリン環の電子構造の対称性が高いことが わかる。したがって、Fig.2の角度ΦはTAHb Vでは±45°に近いものと推測される。このタンパク 質ではProがF7に存在するためHisF8付近のヘリックスの構造がひずんでいると予想され、そのこと がΦに影響を及ぼしているものと考えられる。



Fig.1 400MHz ¹H NMR spectra (in D_2O at 25°C)
ヘム側鎖の内部運動:双極子相互作用する¹H核の緩和は、次式で示される。

$$M_{\rm z} = R \Delta M_{\rm z} \tag{1}$$

ここで、 $\Delta M_i dM_o$ の熱平衡状態からのずれ、Rは緩和行列である。Rの対角要素(ρ_i)及び非対角要素(σ_i)は、それぞれ対応する核固有のスピン-格子緩和速度(intrinsic spin-lattice relaxation rate)及び*i-j*核間の交差緩和速度(cross-relaxation rate)であり、エネルギー準位間の遷移確率に関して次のように表現される。

$$\rho_{II} = \sum_{i \neq i} (W_0^{ij} + 3W_1^{ij} + 6W_2^{ij}) + \rho^* \qquad (2)$$

$$\sigma_{ij} = 6W_2^{ij} - W_0^{ij} \tag{3}$$

$$W_{\rm n}^{\rm i} = \{h^2 \gamma_{\rm H}^4 / (2\pi)^2 10 r_{\rm i}^6\} \cdot J(n\omega) \quad (4)$$

$$J(n\omega) = \tau_{c} / \{1 + (n\omega \tau_{c})^{2}\}$$
(5)

ρ・は、双極子相互作用以外の緩和機構からの 寄与を示す。注目しているシグナルのρは、そ のシグナルに対して選択的にスピン-格子緩和時 間を求めることにより得られる。2スピン近似に より、time-dependent NOEは次式のように表 現できる。

$$NOE_{I} = (\sigma_{II} / \rho_{II}) \{1 - \exp(-\rho_{II} T_{IRR})\}$$
(6)



Fig.2 Molecular structure of heme. Φ is defined as the angle between the projection of the HisF8 imidazole plane onto the heme plane and the N11-Fe-N1v axis.

 T_{IRR} はスピンJを照射している時間を示す。式(6)より、 T_{IRR} を変化させてNOEを測定することにより、 σ 、 ρ を同時に決定することができる(ρ は独立した実験からも決定可能)。 σ を求めれば式(3)~(5) より、 τ_c を計算することができる。

2-ビニル基の β_c プロトンを照射して2- α プロトンにNOEを観測した結果をFig.3に示す。 β_c プロ



Table I Result of NOE study for the selected proton pairs of TAHb V, pH9.14 at 25°C

	ρ (s ⁻¹)	NOE (%)	σ (s⁻1)	τ _c (ns)
$\frac{2-\beta_c}{4-\beta_c} - \frac{2-\alpha}{4-\beta_t}$	11.0 11.6	-17.3	-1.9	5.2 3.2
$2-\alpha - 2-\alpha'$	15.6	-61.0	-9.5	5.5

Fig.3 NOE difference spectra recorded with saturation of $2-\beta_c$ for the indicated time. NOE observed for 1-Me and 3-Me signals are secondary.

トンの緩和速度(ρ)は11.0s⁻¹であり、定常状態NOEから2- β_c - 2- α 間の交差緩和速度(σ)は、 -1.9s⁻¹と求められ、この核間ベクトルの相関時間(τ_c)は5.2nsと求められた。同様にして4-ビニル 基の4- β_c - 4- β_t 、6プロピオン酸基の6- α - 6- α ′の τ_c を求めた(Table I)。これらの側鎖の内部運 動の τ_c が、タンパク質全体の運動の τ_c (約10ns)より小さいことは、これらの側鎖がタンパク質に固 定されているのではなくそれぞれ動的にゆらいでいることがわかる。ただし、2-ビニル基の τ_c はこ れまでに報告されているMbでのものより大きく、ビニル基とタンパク質とのコンタクトの立体的障 害により、ビニル基の運動が抑えられているものと考えられる。また、6-プロピオン酸基の α -CH₂ 基の τ_c は、このプロピオン酸基のカルボキシル基はタンパク質部分のアミノ酸残基とsalt bridgeを 形成していないことを示している。

ヘム側鎖のコンフォメーション:2-ビニル基 2- α シグナルと2- β 。あるいは2- β 、シグナルの シフト差は、TAHb Vでは約24ppmであり、クジラMbの約20ppmより20%程度大きい。両タンパク 質での2- β 。、2- β 、シグナルのシフト値にそれほど差はなく、TAHb Vでの2- α シグナルの低磁場シ フトがクジラMbのものより顕著である。2- α シグナルでは、メチルプロトンと同様にピロール環の 炭素原子のp₂軌道からの不対電子のしみ出しによる正のコンタクトシフト(δ)が生じるが、その大 きさはFlg.4Aで定義される角度 θ と δ 。 ∞ cos² θ の関係がある。2-ビニル基と同じピロール環に結合 している1-Meのシフト値はTAHb V、クジラMbでそれぞれ、13.76、18.62ppmであり、このピロー ル環にしみ出している不対電子密度はTAHb Vでの方が小さいことになる。したがって、2- α シグ ナルの常磁性シフトでTAHb Vの方が大きいのは θ が小さい(つまりビニル平面とヘム平面がお互い に直交に近い配向をとる)からであると解釈できる。ただし、1-Meシグナルは2- α シグナルとより 大きなNOEを示すことから、2- α プロトンがわずかに1-Meの方に向いていると推測される。このよ うなビニル基のコンフォメーションと、この側鎖の内部運動の τ 。が比較的大きいことを考え合わせ ると、TAHb Vの2-ビニル基とタンパク質部分とのコンタクトには、哺乳類のMbなどには無い大き な立体障害が存在するものと推測される。

4-ビニル基 4-β_tシグナルは3-Meシグナルと強いNOE相関を示すことから、このビニル基のヘム 平面に対する配向はFig.4Bのようになっていることがわかる。この配向は、クジラMbなどの結晶構 造で見られるものと本質的に同じである。

6-ブロビオン酸基 5-Meシグナルの照射により、6-αシグナル (12.43ppm) よりも6-α[,]シグナ ル (8.77ppm) により大きなNOEが観測される。プロピオン酸基のαプロトンシグナル間のシフト値 の違いは、両シグナルのコンタクトシフトの差に由来すると考えられるので、コンタクトシフトの解 釈と5-MeシグナルとのNOE相関から、6-プロピオン酸基のα-メチレン基のヘム平面に対する配向 はFig.4Cの様になっているものと推測される。

pHの影響: pHによる酸素親和性の変化には、タンパク質の三次構造変化が伴うと考えられている。 酸素親和性が大きく変わるpH6からpH9までの間でへム側鎖のシフト値に大きな変化は見られなかった。このタンパウ質では、三次構造の変化がヘム側鎖のシフト値に及ぼす影響は小さいことがわかった。



Fig.4 (A)The angle θ is defined as the dihedral angle between the CH vector and the nomal to the heme plane. Orientation of the 4-vinyl (B) and 6-propionate α -CH₂ (C) group with respect to heme in TAHb V.

P36

Arthromyces ramosus Peroxidase の I⁻ および第2基質 結合部位の解析

細谷東一郎¹、〇高橋征 Ξ^2 、福山恵 $-^3$ 、板倉寬 2^3 、佐藤康 $-^4$ (1東理大基礎工、2日女大理、3阪大理、4熊大医)

Studies of the Binding Site of Iodide and Second Substrates to Arthromyces ramosus Peroxidase.

T. Hosoya¹, S. Takahashi², K. Fukuyama³, H. Itakura³, and K. Sato⁴

- 1. Fac. Ind. Sci & Tech., Science Univ. Tokyo 2. Fac. Sci., Japan Women's Univ.
- 3. Fac. Sci., Osaka Univ. 4. Sch. Med., Kumamoto Univ.

The site and characteristics of iodide and aromatic donors to Arthomyces ramousus peroxidase were examined by x-ray crystallographic analysis, ¹H and ¹²⁷I NMR, and kinetic studies. It was found that iodide ion located at the distal side of the heme and lies between the two peptide segments. The distance from peripheral methyl groups were more than 10A. The aromatic donors are also located at the same side and oriented parallel to the heme. The distance between iodide ion and aromatic donors were found more than 10A apart. These results suggested that the electron transfer mechanism in peroxidase.

ペルオキシダーゼは過酸化水素を基質とし種々の化合物を酸化する酵素である. 有機化合物の酸化反応は Compound I や Compound IIと呼ばれる中間状態をともなう2 段階の電子移動 反応が関与するが、よう素のような無機化合物の酸化反応は1 段階で進行することが知られ ている.しかしその反応の詳細は知られていない.これらの反応の詳細を明らかにするため に、ペルオキシダーゼの中の結合位置を確定し、相互作用する残基を同定することを試みた.

[実験] ARP は天知博士より恵与された粉末を使用した. A₄₀₃/A₂₈₀=2.63 である.その他の試薬は市販品を用いた.X-線結晶解析は ARP 結晶に KI または BHA を soak し差フーリエ法で解析した.¹H および ¹²⁷I-NMR は Bruker AMX-400WB を用い 5mm の HX-プローブを用いた. ¹²⁷I-NMR は 41.6 kHz のバンド幅で 200,000-800,000 回積算した.¹H の化学シフトは HDO の共鳴位置を 4.82ppm として求めた.反応速度は日立 UV-3000 を用い差スペクトルの変化を用い 非線形最小自乗法で解析した.

キーワード:ペルオキシダーゼ,ARP,X一線結晶解析,NMR,差スペクトル

ほそや とういちろう、たかはし せいぞう、ふくやま けいいち、いたくら ひろ ゆき、さとう こういち [結果] X-線結晶解析の結果,よう 素イオンはヘムの distal side に位置 し2本のペプチド銷 Phe⁹⁰-Pro⁹¹-Ala⁹² と Ser¹⁵¹-Leu¹⁵²-Ile¹⁵³の近傍にあり、 ヘム鉄から 12.8A 離れて存在するこ とが分かった.この結果は hyperfine region のスペクトル変化が他のペル オキシダーゼと比べてきわめて小さ いことからも支持された。また hyperfine region の¹H-NMR による滴 定実験から pH=5.5 で Kd=50mM であ ることが分かった.これは他のペル オキシダーゼと比べてかなり結合が 弱い. また¹²⁷I-NMR による滴定実験 と反応速度の解析から pKa=5.3 付近 の残基が結合に強く関与することが 分かった.これらの結果を総合する と,よう素イオンから distal histidine への電子移動が最初ののステップと して起こることが示唆される.しか し、よう素イオンは 8A 程度 His⁵⁶か ら離れた位置にあり,ペプチド鎖で 隔てられている.したがって直接結 合するのではなく、長距離の電子移 動が起こってるものと考えられる.

ペルオキシダーゼは,多種類のフ エノール誘導体と結合し反応するこ とが知られている.しかしその結合 位置は NMR による実験から8位の peripheral methyl 残基の近傍にあると いう以外あまりよく分かってなかっ た.今回,X-線結晶解析により,BHA は図に示すようにへム面に平行かつ 8-メチル近傍に位置することが分か った.差スペクトルの研究から ARP は種々の芳香族基質に対して結合力



Fig. 1 The vicinity of iodide binding site to ARP. The peptides, Phe^{90} - Pro^{91} -Ala⁹² and Ser¹⁵¹-Leu¹⁵²-Ile¹⁵³, are shown. The interatomic distances to the iodide are: F90 C β ; 3.8A, P91 C δ 3.8A, S151 N; 4.0A.



Fig. 2 Environment of BHA molecule. Hydrogen bonds are shown by broken lines. The lower side of the figure is the surface of ARP molecule. The distance between BHA C1 and heme methyl C18 is 3.9A, and between Fe and O8 is 4.4A.

がきわめて弱いことが分かった.したがって BHA 以外の化合物については X-線結晶 解析で結合位置を求めることはできなかった.しかし NMR や差スペクトルの結果か ら,ほぼ同じ位置に結合することが示唆された.

以上の結果から、よう素イオンと芳香族化合物の結合位置は離れていることが明ら かになった。差スペクトルの解析から、よう素イオンの存在は種々の芳香族化合物の 結合に影響を及ぼさないという知見と一致する。結晶解析から示唆された水素結合の ネットワークが基質結合の駆動力として一般的に成り立つかどうかはまだ明らかで ない.p-cresol などのモデルを同じ位置に挿入してみると、かなり無理があるように思 われる。一般的には distal Histidine と直接水素結合するとは限らないのではなかろう か.つまり芳香族化合物の過酸化水素による酸化は、よう素イオンの場合と同様、distal Histidine を介して電荷リレーが起こるが、直接でなく長距離の電荷リレーが関与して いる可能性が高い。

分子動力学の計算から X-線結晶解析は芳香族化合物の結合位置がややヘムに近い 位置に評価される傾向があることが示唆された.また ARP はヘムボケットの構造が やや固く,それが結合力の違いとなっている可能性が計算から示唆された. NMRの 緩和時間の解析から,ヘム鉄と芳香族化合物との間の距離を見積もることができるが, X-線結晶解析の結果と比べて 2A 近く距離が遠く評価された.この結果は分子動力学 の計算結果とも矛盾する.反磁性たんぱく質との結合による基質の緩和速度の増大を 補正すると距離の違いはさらに大きくなった.この距離の食い違いは従来の常磁性 たんぱく質についての緩和の解析に,何か本質的な因子が抜けている可能性がある. 詳細は本討論会で討論したい. P37

無細胞タンパク質合成系による部位特異的安定同位体標識
 タンパク質の大量合成法の開発
 (理研・細胞情報伝達¹,東大・院理²)
 ○矢吹 孝^{1,2},木川隆則¹,横山茂之^{1,2}

Site-directed stable-isotope labeling of a protein by cell-free protein synthesis

Takashi Yabuki¹², Takanori Kigawa¹, Shigeyuki Yokoyama^{1,2} ¹Cellular Signaling Laboratory, The Institute of Physical and Chemical Research (RIKEN), ²Department of Biophysics and Biochemistry, School of Science, University of Tokyo

We have established a method for producing a milligram quantity of site-specifically stable-isotope labeled protein by highly efficient cell-free protein synthesis involving amber suppression. The *Escherichia coli* amber suppressor tRNA^{Tyr}_{CUA} (25 mg) prepared by in vitro transcription with T7 RNA polymerase was aminoacylated with purified *E. coli* tyrosyl-tRNA synthetase, using 2 mg of L-[¹⁵N]tyrosine. In the gene encoding the human c-Ha-Ras protein, the codon for Tyr³² was changed to an amber codon (TAG). This template DNA and the [¹⁵N]Tyr-tRNA^{Tyr}_{CUA} were reacted in a coupled transcription-translation system containing T7 RNA polymerase and *E. coli* cell extract. The subsequent purification yielded 2.2 mg of [¹⁵N]Tyr³²-Ras protein. In the ¹H–¹⁵N HSQC spectrum of the labeled Ras protein, only one cross peak was observed, which was unambiguously assigned to Tyr³².

[序]

分子量30kDaを越えるタンパク質のNMRによる解析は,激しいシグナルのオーバー ラップのために困難となる.このような系において部位特異的に安定同位体標識を導入 したタンパク質を用いれば大幅なスペクトルの簡素化が可能となり,標識部位近傍の構 造情報を選択的に得ることができる.

部位特異的に安定同位体標識されたタンパク質の調製法として固相化学合成法があげ られるが、分子量の大きなタンパク質への適用は困難であった.また、無細胞タンパク 質合成系とサプレッサーtRNAを組み合わせた系を用いた方法が報告されている¹⁾.しか し、この方法ではタンパク質合成量が少なく、NMR測定で必要とされるmgオーダーの 標識タンパク質を得ることは困難であった.今回、高効率の大腸菌由来無細胞タンパク 質合成系²⁾を用いてNMR測定が可能となる量の部位特異的標識されたRasタンパク質を 生化学的に合成し¹⁵N-¹H HSOCスペクトルを測定することに成功したので報告する.

キーワード: 安定同位体標識, 部位特異的標識, Ras, 無細胞タンパク質合成系 やぶき たかし, きがわ たかのり, よこやま しげゆき [方法]

T7 RNA polymerase を用いた*in vitro* transcriptionにより大腸菌tyrosine amber suppressor tRNA^{Tyr}_{CUA}を合成した.これに大腸菌tyrosyl-tRNA synthetaseを用いてL-[¹⁵ N]tyrosineをプレチャージすることにより[¹⁵N]Tyr-tRNA^{Tyr}_{CUA}を得た.[¹⁵N]Tyr-tRNA ^{Tyr}_{CUA}を加えた無細胞タンパク質合成系にて,RasのTyr³²のコドンがamber(TAG)に変 更されたテンプレートDNAを用いて合成反応を行うことにより,Tyr³²のみが選択的 に¹⁵N標識されたRasタンパク質を得た.

[結果・考察]

Tyrosine amber suppressor tRNA (25 mg), L-[¹⁵N]tyrosine (2 mg)および無細胞タンパ ク質合成系 (反応スケール30 ml) を用いて反応を行い2.2 mgの[¹⁵N]Tyr³²-Ras タンパ ク質精製標品を得た. ¹⁵N-¹H HSQCスペクトルによりTyr³²のみが選択的に標識され ていること, Tyr³²以外のTyr残基ならびに他のアミノ酸残基への標識の漏れが見られ ないことを確認した.

この標識法は分子量の大きなタンパク質およびタンパク質間相互作用の解析な ど,分子量の大きな系の解析に有効である.



Fig. 1. ¹H-¹⁵N HSQC spectra of (a) uniform [¹⁵N]Ras•GDP and (b) [¹⁵N]Tyr³²-Ras•GDP

 Sonar, S., Lee, C.P., Coleman, M., Patel, N., Liu, X., Marti, T., Khorana, H.G., RajBhandary, U.L. and Rothschild, K.J. (1994) Nat. Struct. Biol., 1, 512-517.

2) Kigawa, T., Muto, Y. and Yokoyama, S. (1995) J. Biomol. NMR, 6, 129-134.

GTP 結合型 Ras(P34G)変異体の立体構造解析

○森田哲史^{1,4}, 寺田透^{1,3,4}, 伊藤隆², 山崎和彦⁴, 白水美香子¹, 木川隆則¹, 横山茂之^{1,4}

(理研・細胞情報伝達¹,理研・遺伝生化学²,理研・生体分子解析³,東大・院 理⁴)

NMR structural analysis of GTP-bound form of mutant Ras (P34G)

 \bigcirc Tetsuhito Morita^{1,4}, Tohru Terada^{1,3,4}, Yutaka Ito², Kazuhiko Yamasaki⁴, Mikako Shirouzu¹, Takanori Kigawa¹ and Shigeyuki Yokoyama^{1,4}

¹Cellular Signaling Laboratory, ²Laboratory of Cellular and Molecular Biology, ³Division of Biomolecular Characterization, The Institute of Physical and Chemical Research (RIKEN), ⁴Department of Biophysics and Biochemistry, Graduate School of Science, University of Tokyo

The wild type Ras bound with GMPPNP showed the "regional polysterism", which was observed as extreme line broadening of ${}^{1}\text{H}{}^{-15}\text{N}$ correlation peaks, for biologically important loop regions (L1, L2 and L4). A mutant of Ras, Ras(P34G), showed however no polysteric phenomena though it still has the activity to bind to Raf-1, which is one of the downstream targets of Ras.

We presented here the backbone and sidechain assignments of Ras(P34G). GMPPNP, obtained from triple-resonance NMR experiments with deuterium decoupling on 50%- 2 H/ 13 C/ 15 N-labelled sample. The solution structure of Ras(P34G). GMPPNP has also been calculated from NOE and dihedral angle restraints.

野生型 Ras は活性型である GTP 結合型において、下流のターゲットの活性化 や GAP との結合に重要なループ L1, L2, L4 に"局所的構造多形性"が存在し, この領域では主鎖アミド基由来のピークに著しいブロードニングが観測される ¹⁾. これに対し, L2 の変異体 Ras(P34G)では"局所的構造多形性"が見られないこ とから, NMR によって構造決定を行うことが可能であると思われる. Ras(P34G) は下流のターゲットのひとつである Raf と結合する活性を保持していることから, Ras(P34G).GMPPNP の高次構造を決定することで, Raf との相互作用が可能 な構造を同定し, さらには Ras の機能発現のメカニズムの理解につながること が期待される.

Ras(P34G), コンフォメーションの多形性, 主鎖の帰属, 側鎖の帰属, 立体構造 決定

もりた てつひと、てらだ とおる、いとう ゆたか、やまさき かずひこ、 しろうず みかこ、きがわ たかのり、よこやま しげゆき.

P38

【方法】

Nietlispach らの研究により, HBHACBCA(CO)NNH や(H)CC(CO)NNH のように, 側鎖のプロトンを励起し,アミドプロトンに磁化を移動するタイプの実験では 50%の割合でランダムに²Hを導入したときに感度が最も上昇することが示さ れている²⁾.~50%²H,~100%¹³C,¹⁵N 標識した c-Ha-Ras (P34G)・GMPPNP (1-171) を調製し, 3D HNCACB, 3D HBHA(CBCACO)NNH, 3D HCC(CO)NNH, 3D HCCH TOCSY を測定し,主鎖,側鎖の帰属を行った.このサンプルを重水溶媒に置換 し, 3D¹³C-Separated NOESY-HSQC, 3D¹³C-aromatic ¹³C-aliphatic NOESY を測定し た.さらに¹⁵N 標識のサンプルを調製し,¹⁵N-Separated NOESY-HSQC, 2D HMQC-J を測定した.NMR の測定は Bruker DRX600 を用いた.現在,これらのスペクト ルを解析し構造解析を進めている.

【結果・考察】

3D HNCACB によって全ての残基の配列特異的な帰属を行うことができた (Fig.a). 3D HBHA(CBCACO)NNH, 3D (H)CC(CO)NNH, 3D HCCH TOCSY の 解析によって主鎖, 側鎖の帰属を行った(Fig.b,c).芳香環のプロトンの化学シ ⁵トについては 3D ¹³C-Separated NOESY-HSQC の解析から帰属した.全ての残基 について ¹H-¹⁵N のクロスピークが観測されたが, L2 に属する G34, T35 につい ては線形が著しくブロードになっていた.また, L2 の残基にはロングレンジの NOE がほとんど観測されなかった.そこで L2 の運動性が他の領域と異なってい るかどうか調べるために, ¹⁵N の緩和パラメーターを測定し,検討を行っている.





1. Ito Y et al. (1997) Biochemistry 36,9109-9119

2. Nietlispach D et al. (1996) J. Am. Chem. Soc. 118, 407-415

コリシンE6のRNaseドメインとインヒビターImmE6の タンパク質間相互作用の解析

(東大応生工¹、理研遺伝生化²、東大院理生化³、理研生体分子解析⁴、理研 細胞情報伝達⁵)〇大野光宏¹、伊藤 隆²、寺田 透^{3,4}、武藤 裕³、岩原淳二^{3,5}、 木川隆則⁵、柴田武彦²、横山茂之^{3,5}、正木春彦¹、魚住武司¹

NMR study of the protein-protein interaction between colicin E6 and ImmE6

(¹Department of Biotechnology, The University of Tokyo, ²Laboratory of Cellular and Molecular Biology, The Institute of Physical and Chemical Research (RIKEN), ³Department of Biophysics and Biochemistry, School of Science, The University of Tokyo, ⁴Division of Biomolecular Chartacterization, ⁵Cellular Signaling Laboratory, The Institute of Physical and Chemical Research (RIKEN))

¹Mitsuhiro Ohno, ²Yutaka Ito, ^{3,4}Tohru Terada, ³Yutaka Muto, ^{3,5}Jyunji Iwahara, ⁵Takanori Kigawa, ²Takehiko Shibata, ^{3,5}Shigeyuki Yokoyama, ¹Haruhiko Masaki, ¹Takeshi Uozumi

Abstract

Colicin E6 and its cognate inhibitor ImmE6 form a tightly bound complex. We have found that C-terminal ribonuclease domain of colicin E6, E6-CRD, is the binding interface to ImmE6, and have determined solution structures of E6-CRD and ImmE6 by NMR spectroscopy.

In the present study we reconstructed the small complex, E6-CRD/ImmE6, and investigated the recognition mechanism of the protein-protein interaction system. We prepared a hetero-labeled complex, ¹³C, ¹⁵N-E6-CRD/¹⁵N-ImmE6, and measured a ¹³C-filtered/¹⁵N-separated 3D HMQC-NOE-HSQC spectrum aiming at observing intermolecular NOEs. Relatively strong intermolecular NOEs were found only from backbone amide and sidechain ε -protons of W47 (ImmE6) to E6-CRD, suggesting an important role of W47 in the E6-CRD/ImmE6 recognition.

【緒言】

コリシンE6は感受性大腸菌に殺菌活性を示すタンパク質性毒素である。コリシン 生産菌はRNaseドメインに強く結合するインヒビターを共発現して、自殺を免れている。 コリシンE6とコリシンE3はアミノ酸の相同性が98%と非常に高いが、それぞれのインヒ ビターは他方のコリシン活性を阻害する事は出来ない。特定のアミノ酸残基をもう一 方のコリシンタイプに変換した時に阻害活性を示す残基を特異性決定基と呼んでい るが、この特異性決定基はコリシン、インヒビターともに高々2残基程度である。我々 はこうした特異性を分子レベルで解明するために、コリシンE6のRNaseドメイン(E6-CRD)と

コリシン、タンパク質間相互作用、分子間NOE

おおのみつひろ、いとうゆたか、てらだとおる、むとうゆたか、いわはらじゅんじ、きがわたかのり、 しばたたけひこ、よこやましげゆき、まさきはるひこ、うおずみたけし ImmE6の共発現系を構築し、E6-CRD、ImmE6それぞれのサブユニット、及びコンプレックスの立体構造の解析を行っている。E6-CRDにはE6とE3とで異なるアミノ酸を全て含むが、それでも相同性は87%と非常に高い。

それぞれのサブユニットについては、立体構造がほぼ解明できたため、それぞれの 分子の接触部分を分子間NOEにより直接観測する事を試みた。ケミカルシフト変化 により間接的な情報は得られていたが、直接観測には今回初めて成功し、興味深い 知見を得る事ができたので報告する。

【方法と結果】

E6-CRD/ImmE6コンプレックスは、非常に強固なコンプレックスを形成するため、サブ ユニットに解離するには尿素変性を行っている。こうして尿素変性を経た後リフォール ディングさせたサブユニットから再構成したコンプレックスが、ネイティブなコンプレック スとまったく同じ構造をとることは我々がNMRにより既に明らかにしている。この構造 の可逆性を利用して、分子間NOEを測定するために、¹³C,¹⁵N -E6-CRD/ImmE6コン プレックスから¹³C,¹⁵N-E6-CRDを、¹⁵N-E6-CRD/ImmE6コンプレックスから ¹⁵N- ImmE6を調製し、¹³C,¹⁵N-E6-CRD/¹⁵N- ImmE6を再構成した。この試料につい て、¹³C-filtered/¹⁵N-separated 3D HMQC-NOE-HSQCスペクトルを測定することによ り、¹³C,¹⁵N -E6-CRDの分子内NOEに加えて、¹⁵N- ImmE6の¹⁵Nに結合したプロトンか ら¹³C,¹⁵N -E6-CRDの¹³Cに結合したプロトンへの分子間NOEを直接観測することを 試みた。

結果はインヒビターの特異性決定基として最重要と同定されていたW47のアミドプロトンと側鎖の ε NHからのみ強い分子間NOEが観測された。このことから、特異性決定基が相互作用面の構造の安定化といった二次的な効果ではなく、直接的な接触により、相互作用の調節に大きく関与している事が初めて明らかになった。コンプレックスの形成前後でケミカルシフトが動いていた他の残基や、もう一方の特異性決定基については、側鎖間の分子間の接触についてまだ解析が及んでいないため、直接的な接触の有無について明言は出来ない。が、今回の様な様々な組み合わせの再構成コンプレックスの利用により近々解析できるものと期待される。

P40

hDLG PDZ2 ドメイン - APC C 末ペプチド 複合体の NMR による立体構造解析

○大本 出¹、池上 貴久¹、秋田微²、白田昌宏¹ ¹奈良先端科学技術大学院大学、²大阪大学

NMR Study of the hDLG PDZ2 Domain and the APC C-terminal Peptide Complex

○ I.Ohki¹、T.Ikegami¹、T.Akiyama²、M.Shirakawa¹

¹Nara Institute of Science and Technology, ²Osaka University

PDZ domains are repeated structure motifs, each of which is comprised of about 100 amino acid residues, found in a number of cytosolic signal transduction proteins localized near cell membrane. PDZ domains recognize a consensus carboxy-terminal sequence, and mediate protein-protein interaction. Human homolog of *Drosophila* tumor suppresor protein, hDLG, has three PDZ domains, and the second one (PDZ2) binds to the C-terminal peptide of APC, which is coded by the causative gene of genetic disease, Familial adenomatous polyposis (FAP). Thereby, hDLG may play a role in the Wnt signal transduction, which is organized by β catenine, APC, Tcf/Lef. In order to understand the molecular mechanizm, We have analyzed the three dimensional structure of the complex formed by hDLG PDZ2 and the C-terminal peptide of APC by means of NMR. We found that hDLG PDZ2 consists of 6 beta-strands and 2 sheets. The tertiary structure of the complex, and the mechanism of the molecular recognition will be discussed.

(はじめに)

発生分化や、細胞周期の制御には、隣接細胞からのシグナル伝達が非常に重要である。カドヘリンや Wnt/Wntレセプターからの隣接細胞間シグナルは 細胞内でβカテニンに収束し核に伝えられるが、この伝達 経路は 癌抑制タンパク質 APC がβカテニンと結合することによって抑制的に調節されている。最近、阪 大の秋山らにより ショウジョウバエの癌抑制タンパク質 Dlg (Discs Large)のヒトホモログである hDLG が APC と結合することが示された¹⁾。hDLG は、この APC との結合を介して この伝達系のシグナル因子とし ても働いている可能性がある。

hDLG は分子内に PDZ と呼ばれる、100 残基ほどのドメインを3つ持っており、このうちの二番目の PDZ ドメイン(PDZ2)が、APC の C 末部分と結合する。PDZ ドメインは細胞膜周辺に見つかるシグナル 伝達因子に多く見られ、シナブスでNMDRレセプターと結合している PSD-95、タイトジャンクションを構 成しているZO-1、ZO-2、アボトーシスに関与するFASレセプターに結合するFAP-1などに存在している。そ こで本研究では、このシグナル伝達の分子メカニズムを解明するため、NMR を用いて hDLG PDZ2 ドメイ ンと APC C 末7残基分のペプチドとの複合体の溶液中での立体構造解析を行なった。

Key words: Heteronuclear NMR, Three-Dimensional Structure, hDLG, PDZ Domain, APC, Complex

おおきいずる、いけがみたかひさ、あきやまとおる、しらかわまさひろ

(測定試料)

hDLG PDZ2 は、大腸菌内で GST 融合タンパク質として発現させ、精製後 Factor Xa でhDLG のみを切り 出し、¹H/¹⁵N、¹H/¹³C、¹H/¹⁵N/¹³C ラベル体を作成した。APC C 末ペプチドは、化学合成により調製し た。 NMR 測定は hDLG PDZ2 に 3 倍モル量の APC ペプチドを加え、透析で余分なペプチドを除いたもの を使用した。

(方法)

試料は 1.5 mM に調整し、KCI 25mM、90% H2O/10% D2O、pH 7.0、温度 310 K の条件で測定を行なった。主鎖、側鎖の帰属のために一連の 3 次元 NMRスペクトル(CBCA(CO)HN、CBCANH、HNCO、HN(CA)CO、TOCSY-HSQC、H(CCO)NH、CCONH、HCCH-TOCSY)を測定した。また、構造情報を得るため 3 次元、4 次元の NOESY スペクトル(3D NOESY-HSQC、4D CC HMQC-NOESY-HSQC、4D CN HMQC-NOESY-HSQC)の測定、¹⁵N HSQC によるH-D 交換実験を行った。なお NMR スペクトルの測定には、Brucker 社 DRX500、DMX500 および DRX800 を用いて行なった。

構造決定には DYANA および X-PLORを用い、simulated annealing 法によるdistance geometry 計算を行なって条件を満たす構造を求めた。

(結果)

hDLG PDZ2 のほとんどの主鎖、側鎖の帰属を完了し、それを元に NOESY スペクトルを解析し、493 個 の NOE (隣接残基間 184、中距離 108、遠距離 243)を得た。また、H-D 交換実験も合わせて解析し 21 個 の水素結合ペアを推測した。これらの構造情報を元に Dyana で構造計算を行なった。500 個のランダムな初 期構造より始め、最終的に得られた構造のうち、最も目的関数の値の小さな構造を10個、重ね合わせたも のが Fig. 1 である。得られた構造は、6 つの β シートと、2 本のヘリックスを持ち、 β 1- β 2、 β 2- β 3 の間 のループ部分を除いて比較的良く収束している。ループ部分を除く平均構造に対する r.m.s.d. は 主鎖重原子 で 1.55 Å であった。現在さらに精密化を進めており、複合体全体の構造とペプチド-タンパク質相互作用に ついて議論する予定である。



Fig. 1 Superposition of the 10 calculated structures and ribbon diagram of hDLG PDZ2

1) A. Matsumine, K. Toyoshima, T. Akiyama, et al., SCIENCE, 272, p1020-1023, 1996

酸化型および還元型フェレドキシンの構造 (広大・総合科学'、農水省生物研²、金沢大・理³) 〇手島圭三'、加藤悦子²、山崎俊正²、和田敬四郎³、赤堀興造⁴

Structures of the Oxidized and Reduced *E. arvense* ferredoxins (Hiroshima Univ.¹, NIAR², Kanazawa Univ.³) Keizo Teshima¹, Etsuko Kato², Toshimasa Yamazaki², Keishiro Wada³, Kozo Akabori¹

The solution structures of the oxidized and reduced *E. arvense* ferredoxins were elucidated by two -dimentional ¹H-NMR spectroscopy. The ¹H-chemical shifts and the secondary structures of the reduced ferredoxin were very similar to those of the oxidized one. However, the chemical shifts of amide or α -protons of D25, E29, K49, D64, H89, E92, E93 and L94 in the reduced state were differed more than 0.1 ppm from those in the oxidized state. These amino acid residues were almost consistent with those which were suggested to be involved in the interactions of the ferredoxin with the Photosystem I complex or ferredoxin-NADP ⁺ reductase. It was very interesting that the amino acid residues away from the redox-center showed large chemical shift differences in the oxidized and reduced states.

高等植物やラン藻の電子伝達タンパク質、フェレドキシンは、光合成電子伝達 【序論】 系の光化学系 I 複合体から電子を受け取り、フェレドキシンNADP*還元酵素(FNR) 等の還元酵素に電子を渡す働きをしている。このような生体内電子伝達反応は高い反応効 率と特異性をもっている。その要因として酸化還元中心の電位が重要であることは言うま でもないが、それだけでなく、反応に関与するタンパク質間の相互作用が重要であると考 えられる。光化学系 I 複合体の複合体モデルの研究¹、化学修飾や化学架橋剤による研究 ²⁻⁴)、遺伝子操作による改変体を用いた研究^{5,6})から、フェレドキシンと光化学系 I 複合 体およびFNRとの相互作用において、フェレドキシンの酸性アミノ酸残基の重要性が指 摘されている。また、フェレドキシンとFNRの解離定数が酸化還元に伴って変動すると いう興味ある報告がなされている⁷。フェレドキシンの電子伝達反応機構をより詳細に明 らかにするためには酸化型と還元型フェレドキシンの構造の比較が必要である。酸化型フ ェレドキシンの構造は結晶解析により明らかにされているが^{8.9}、酸化還元電位が低いた めに還元状態での結晶化が困難である。しかし、NMR法を用いれば試料を密封する事に よって還元型の構造解析が比較的容易である。そこで、我々は、スギナ(E. arvense)フ ェレドキシンの酸化型と還元型構造の比較をNMR法を用いて行い、タンパク質との相互 作用部位の構造変化ついて考察した。

キーワード:フェレドキシン、電子伝達タンパク質

てしま けいぞう、かとう えつこ、やまざき としまさ、わだ けいしろう、 あかぼり こうぞう 【実験】 酸化型フェレドキシンの'H-NMR測定は2mMフェレドキシン、75mMリン酸緩 衝溶液 (pll8.0)を用いて25℃で行った。HOHAHAおよびNOESY測定の混合時間は、それぞ れ、60~85msecと50~150msecである。'Hシグナルの帰属は二次元NMRデータを用いて 定法通りに行った。

還元型フェレドキシンの調製は次のように行った。アルゴンガスで置換した密封セル内 で、脱気水で調製した300mMジチオナイト溶液をフェレドキシンの2倍モル量加え、試料 を還元し、ステンレス管とアルゴンガスを用いて、空気に触れさせることなくNMR試料 管に還元型試料を封入した。二次元NMR測定は酸化型の場合と同様の条件で行った。N MR装置は日本電子 α-400 と Bruker DMX-750を用いた。NOEの距離情報に基づく構造 計算は X-PLOR3.1 を用いて行った。

【結果と考察】 スギナフェレドキシンの95個のアミノ酸残基のうち、80個の残基に ついて、'Hシグナルの帰属を酸化型および還元型で行った。ただし、鉄ー硫黄クラスタ 一近傍のS37~G48、L75~I77の'Hシグナルは酸化型、還元型のどちらの場合でも鉄 の常磁性効果により検出できなかった。酸化型フェレドキシンについて約500点のNOE 情報からジスタンスジオメトリーとsimulated annealing法で立体構造を構築した。その 結果は結晶解析の結果⁹¹とほとんど同じであった。二次構造は、α-ヘリックスがI23~ A30、D64~E70、E91~L94の部分であり、β構造がY2~T8、G11~V17、K49~ S52、D83~E87の部分である。還元型の二次構造も酸化型と同様であった。

次に、還元型と酸化型フェレドキシンの化学シフトの差をアミド、αおよびβプロトン についてそれぞれ調べた。アミドとαプロトンの結果をFig.1と2に示す。







Fig. 2. Differences in the chemical shifts of the α -protons of the *E. arvense* ferredoxin between the oxidized and the reduced states.

還元型フェレドキシンの'Hの化学シフトの値はほとんど酸化型と同じであったが、 D25、E29、K49、D64、H89、E92、E93およびL94のアミドまたはαプロトンの化学 シフトは、還元されることによって0.1ppm以上の変化を示した。βプロトンについても同 様の傾向が見られた。変化を示したアミノ酸残基はすべて種を越えて一次構造上高く保存 されていることがわかった。また、これらの残基は、FNRまたは光化学系I複合体と相 互作用することが示唆されているアミノ酸残基(D25、E28、E29、D33、D64、D65、 E91、E92、E93、残基番号はスギナの一次構造に合わせた)と一致することがわかった。

化学シフト変化の大きいアミノ酸残基の立体構造上の位置関係をNMR法から構築した 酸化型主鎖構造の模式図に示したのがFig.3である。一電子還元される鉄ー硫黄クラスタ ーから離れたところにあるアミノ酸残基のプロトンの化学シフトが特異的に変動を受ける ことは大変興味深い。C末端側にあるα-ヘリックス上にE92とE93がある。NH-NHのN OEパターンの比較から、酸化型と還元型でC末端ポリペプチドは同様のヘリックス構造 をとっていると思われる。E92、E93、L94の大きな化学シフトの変動から、このヘリッ クスと他のループ間との相対的位置関係の変化が示唆される。また、H89はそのヘリック スのN端側にあり、K49は立体構造上そのヘリックスの近くに存在するので、E92、E93、 L94の化学シフトの変動にH89とK49が深く関わっていることが示唆される。

今後は、酸化還元に連動した、フェレドキシンと電子の授受を行うタンパク質との相互 作用の変化の仕組みを、フェレドキシンの局所構造の運動性と構造変化に基づいて具体的 に明らかにしていきたいと思っている。



Fig. 3. Schematic representation of the conformation of the oxidized *E. arvense* ferredoxin. The closed circles show the amino acid residues of which the chemical shifts of amide or α -protons in the reduced state were differed more than 0.1 ppm from the oxidized state. The double circles show C38, C43, C46 and C76 which form the iron-sulfur cluster.

【参考文献】

- 1) J.H. Golbeck, Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol., 43, 293-324 (1992)
- 2) B. Vieira, K.K. Colvert, D.J. Davis, Biochim. Biophys. Acta, 851, 109-122 (1986)
- 3) G. Zanetti, D. Morelli, S. Ronchi, A. Aliverti, B. Curti, Biochemistry, 27, 3753-3759 (1988)
- A.R. De Pascalis, I. Jelesarov, F. Ackermann, W.H. Koppenol, M.Hirasawa, D.B. Knaff, H.R. Bossard, Protein Science, 2, 1126-1135 (1993)
- 5) A. Bhattacharyya, T.E. Meyer, G. Tollin, Biochemistry, 25, 4655-4661 (1986)
- 6) J.K. Hurley, Z. Salamon, T.E. Meyer, J.C. Fitch, M.A. Cusanovich, J.L. Markley, H. Cheng,
 B. Xia, Y.K. Chae, M. Medina, C. Gomez-Moreno, G. Tollin, Biochemistry, 32, 9346-9354 (1993)
- 7) C.J. Batie, H. Kamin, J. Biol. Chem., 256, 7756-7763 (1981)
- T. Tsukihara, K. Fukuyama, M. Nakamura, Y. Katsube, N. Tanaka, M. Kakudo, K. Wada, T. Hase, H. Matsubara, J. Biochem., 90, 1763-1773 (1981)
- 9) S. Ikemizu, M. Bando, T. Sato, Y. Morimoto, T. Tsukihara, K. Fukuyama, Acta Cryst D50, 167-174 (1994)

P42

大腸菌RecAタンパク質に結合した単鎖DNAのtransferred NOE解析 ○西中太郎1,3、伊藤 隆1、横山茂之2,3、柴田武彦1 (理化学研究所・1遺伝生化学,2細胞情報伝達,3東大・院・理)

Tansferred NOE analysis of single-stranded DNA Bound to *Escherichia coli* RecA Protein ()Taro Nishinaka^{1,3}, Yutaka Ito¹, Shigeyuki Yokoyama^{2,3}, Takehiko Shibata¹ ¹Cellular & Molecular Biology Laboratory, ²Cell Signaling Laboratory, The Institute of Physical and Chemical Research (RIKEN), Wako-City, Saitama 351-01, Japan ³Department of Biophysics and Biochemistry, Graduate School of Science, The University of Tokyo, Tokyo 113, Japan

NMR studies of the DNA oligonucleotides in the presence of *Escherichia coli* RecA Protein have been carried out in order to characterize the conformation of DNA bound to RecA protein. Transferred NOE analysis for RecA-bound DNA oligomers indicated that this structure includes novel deoxyribose-to-base stacking interaction. This structure agrees with the 1.5-fold extension of DNA strands in RecA filaments, previously observed by electron microscopic studies. Moreover, the extended structure includes little steric hindrance between adjacent residues, suggesting that RecA-bound DNA has the advantage of the free motion of the bases that should be required during the process of the base pair switching. A molecular model of the triplex DNA structure for the mechanism of homology search and strand exchange will be presented.

大腸菌recA遺伝子産物(RecA)は、相同組換えにおいて中心的役割を果たすタンパク質であり、そのホモログは広く哺乳類まで存在している.ホモログ間のアミノ酸配列相同性は20-30%と低いにも関わらず、それらが形成するフィラメント状のDNA複合体の構造は互いに非常に類似している.複合体フィラメント内のDNAは通常のDNAに比して1.5倍に引き延ばされ、18.6 bp/turnに巻き戻されて観察されるが、原子配置レベルでの知見は未だ得られていなかった.

我々は, RecAタンパク質に結合したDNAの構造について解析する目的でRecA タンパク質に結合したDNAオリゴヌクレオチドのtransferred NOE (TRNOE) 測定を 行った. DNAオリゴヌクレオチド (3-6 bases) とATP非加水分解アナログATPySを含む

transferred NOE、RecA、DNA、相同組換之

にしなか たろう,いとう ゆたか,よこやま しげゆき,しばた たけひこ

-182-

溶液にRecAタンパク質を加えると1D NOE差スペクトル上にTRNOE由来のシグナル が観察された.このシグナルはATPγSをADPに置換することにより顕著に減少した. また,DNAオリゴヌクレオチドを塩基の配列がそれに対応するRNAオリゴヌクレオ チドに置換することによってもシグナルが顕著に減少した.

また、 T_1 ρ値のスピンロックパワー依存性を測定することにより、DNAオリゴ ヌクレオチドのRecAタンパク質からの解離速度を求めた.その結果、DNAオリゴヌ クレオチドd(TGACAT)においては30°Cで40000 (±4000)s-1、DNAオリゴヌクレオチド d(TAG)においては30°Cで54000 (±5000)s-1、との値を得た.

得られたTRNOEデータを用い, simulated annealingによる構造計算を施し, 良く 収束した構造を得た. 我々は3merから6merまでのDNAオリゴヌクレオチドを用い, 同様の実験を行ったが,得られたTRNOEスペクトルのパターンはほとんど全ての残 基について同様であった. 従って我々は,今回得られた構造は,RecAに結合した DNAについて共通に観察されるものであると結論した.

得られた構造の最も顕著な特徴はそのスタッキング様式にある.典型的なDNA 構造では塩基間がファン・デル・ワールス接触しているのに対し,RecA結合型では デオキシリボースのC2',H2',H2"部位が次に続く残基の塩基部位の上方に位置す る.塩基間の距離は約5.1Åに離されており,これはB型DNAの1.5倍に相当する.さ らに,この構造は隣り合う残基間での立体障害が少なく,塩基対の交換時に要求さ れる塩基の自由な運動に有利であるという利点がある.

得られた構造はTRNOEデータを定性的に良く説明しているが、シュガーのパッ カリングの型は純粋なN-typeでもS-typeでもなく、その中間の型を示している (Fig. 1). これは残基内H3'-H8/H6 NOEおよび残基内H1'-H8/H6 NOEの強度は、残基 内H2'-H8/H6 NOEの強度に比して期待されるよりも強いことが原因である. このこ とは、RecAタンパク質に結合したDNAが実際に中途半端なシュガーパッカリングを 取っている可能性を示しているが、RecAタンパク質がN-typeとS-typeのシュガーパッ カリングの平衡状態にあるという可能性を否定できない. このN-typeからS-typeある いはS-typeからN-typeへのシュガーパッカリングの変換によって、DNA分子の塩基部 分がほぼ水平に、顕著な立体障害無く回転する. 実際、我々は緩和行列解析によ り、得られたTRNOEがN-typeとS-typeのシュガーパッカリングの混合状態であるとし ても矛盾無く解釈できることを確認した.

このNMR解析の結果得られた構造の特徴および生化学的,生物物理学的な実験 により今まで得られている知見に基づき,RecAフィラメント内の二重鎖DNAの分子 構造模型を構築した.その結果,2つの型のDNA分子構造を得た(Fig.2).その一つ はN-type のシュガーパッカリングを持つ構造で,RecAタンパク質のATP型フィラメントに対応する約95Å (18.6 bp/turn) のらせんピッチを持っている.もう一つはS-type のシュガーパッカリングを持つ構造で,RecAタンパク質のADP型フィラメントに対応する約64Å (12.5 bp/turn) のらせんピッチを持っている.



Fig. 1. Side view of the S-type (left) and the N-type (center) structure of RecA-bound DNA. Calculated structure determined by NMR is shown in right.



Fig.2. Molecular models of DNA within RecA filaments. The N-type structure (left), the S-type structure (center). B-form DNA is shown in right.

以上、今回のNMR解析により、RecAタンパク質に結合したDNAの特異な構造 上の特徴(deoxyribose-base stacking)が明らかになった.また、それが非常に柔軟性 に富む構造である可能性が示唆された.この柔軟に運動しやすい性質が単鎖DNAと 二重鎖DNAとの間の塩基対を交換するという動的な反応を可能にさせる要因となっ ていると想定される.我々は、シュガーパッカリングのN-typeとS-typeとの間のコン フォメーション変化が、塩基配列の相同性の探索およびDNA鎖交換反応の際に必要 な塩基の回転に深い関連があると考えている.我々は今回、このシュガーパッカリ ングの相互変換による相同探索、鎖交換反応の三重鎖DNA分子構造模型を提出す る.



REFERENCE: T. Nishinaka et al. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 94, 6623-6628 (1997).

P43 ミトコンドリア膜透過装置 rat Tom20pの cytoplasmic domainの NMR 解析 (生物分子工学研究所¹、名古屋大学理学部²)の阿部義人¹、小代俊浩²、 遠藤斗志也²、神田大輔¹

NMR study of cytoplasmic domain of rat Tom20p in mitochondria outer membrane translocation system.

(Biomolecular Engineering Research Institute¹; Faculty of Science, Nagoya University²) Yoshito ABE¹, Toshihiro SHODAI², Toshiya ENDO², Daisuke KOHDA¹

Tom20p is an outer mitochondrial membrane protein and functions as a component of the import receptor complex for the cytoplasmically synthesized mitochondial precursor proteins. We overexpressed the cytoplasmic domain of rat Tom20p in *E. coli* cells, and analyzed it using NMR spectroscopy and limited proteolysis. The results suggested that N-terminal 27 residues of the cytoplasmic domain were flexible. Upon addition of mitochondrial presequence, the cross peaks of ¹H-¹⁵N HSQC moved, suggesting that Tom20p is a primary binding site of mitochondrial presequences. The analysis of the cytoplasmic domain of Tom20p will give us the more information on membrane translocation system in mitochondria.

[序論]

ミトコンドリアを構成する多くのタンパク質は核の DNA にコードされており、それらはミトコ ンドリア中に送り込まれ、機能を発揮する、その時に必要な膜透過装置は Tom (transmembrane outer membrane) - Tim (translocation inner membrane) complex と呼ばれる約10種類の膜 タンパク質により構成されている。その中で Tom20p-Tom22p complex はシグナル配列認識レ セプターとしての機能を持っており膜透過装置の中でプレタンパク質のシグナル配列を最初に 認識し、ミトコンドリア内への輸送を開始すると考えられている。今回我々は、ラット Tom20p の細胞内ドメインの大腸菌による大量発現系を構築し、NMR 及びプロテアーゼによる限定分解 を用いて解析を行った。 これらの解析はミトコンドリアの膜透過装置の解明に有力な情報を与 えると期待される。

キーワード:ミトコンドリア、Tom20p、多次元 NMR、

ふりがな:あべよしと、しょうだいとしひろ、えんどうとしや、こうだだいすけ

[実験]

1、ラットTom20p 細胞外ドメインの調製

全長 145 残基のラット Tom20p から膜貫通部分のN 末端 24 残基を欠失させた細胞外ドメイン (Tom20pΔ(1-24))は大腸菌により、pET プラスミドを用いて発現させ、精製した。また、プ ロテアーゼによる限定分解を行い、さらにN末端から27 残基を削除したもの(Tom20pΔ(1-51)) を調製した。¹H-¹⁵NNOE 実験をもちいて得られた各コンストラクトの動的挙動を解析した。

2、プレ配列ペプチドとの相互作用の解析

プレ配列 pALDH (rat liver aldehyde dehydrogenase のプレ配列 20 残基) と OTC38 (ornithine transcarbamylase プレ配列 38 残基) をペプチド合成し、¹⁵N ラベルした Tom20p の細胞外ド メインとの相互作用を ¹H-¹⁵NHSQC のスペクトルを比較することにより調べた。さらに、 Tom20p とプレ配列との相互作用をプロテアーゼ分解を用いて調べた。

[結果と考察]

我々は Tom20pΔ(1-24)を大腸菌を用いて、約 10mg/L の平均収量で発現させた。得られた Tom20pΔ(1-24)をV8プロテアーゼ(5000:1 w/w) 及びトリプシン(10000:1 w/w)によりプ ロテアーゼによる限定分解を行うとさらにN末端から27残基及び28残基が優先的に分解を受 けることが確認された。また、 Tom20pΔ(1-24)の¹H-¹⁵NNOE 測定を行うと、¹H の化学シフト において7.9ppm~8.4ppm、¹⁵N の化学シフトにおいて 120ppm~125ppm の部分に非常に運動 性の高い部分(¹H-¹⁵N NOE<0.5)が存在していた。しかし、プロテアーゼによる限定分解を用い てN 末端 27 残基を削除した Tom20pΔ(1-51)においては、これらの大部分が消失する事がわか った。このことから、 Tom20pΔ(1-24)のN 末端部分には非常に flexible な部位が存在している ことが判明した。

プレ配列ペプチド pALDH と OTC38 をそれぞれ Tom20pΔ(1-24)に添加し、¹H-¹⁵NHSQC のス ペクトルの変化を調べた。双方のペプチドで共通のシグナルが変化しており、 これは Tom20p の上にプレ配列の認識ポケットの存在を示しているものと考えている。また、化学シフトの変化 量は OTC38 の方が大きく、2つのペプチドの結合力に差異があるものと考えられる。更に Tom20pΔ(1-51)に OTC38 を添加したところ、 Tom20pΔ(1-24)と同様の部位のシグナルが変化 していることを見いだした。このことは、Tom20p の 52-145 残基にプレ配列の認識ポケットが 存在していることを示す。

また、Tom20pΔ(1-24)のV8プロテアーゼによるプロテアーゼ分解をペプチド存在下及び非存 在下でおこなった。N末端27残基の切断速度はペプチド存在下及び非存在下では同じであった。 しかし、長時間の反応の結果、ペプチド存在下でのTom20pΔ(1-51)の更なる分解がペプチド非 存在下に比べて遅くなっている事が見いだされた。さらにマススペクトルによる解析をおこなう と、Tom20pΔ(1-51)の73番目のグルタミン酸のC末端側の分解がペプチドにより抑制されて いた。このことから、Tom20pの細胞外ドメインはミトコンドリアのプレ配列と73番目付近の 部分と部位特異的に相互作用をしているのではないかと予想している。さらにこれらの結果を確 かめるため、現在Tom20pの細胞外ドメインの帰属を行っている。

Grb2 SH2ドメインとShc由来ペプチド複合体の溶液 構造

(都臨床研¹, 慶大理工², 学習院大³, ニューヨーク大⁴) ○小椋賢治¹, 土屋滋夫^{1, 2}, 寺沢宏明¹, 湯沢 聡^{1, 3}, 畠中秀樹¹, V. Mandiyan⁴, J. Schlessinger⁴, 稲垣冬彦¹

Solution Structure of the Grb2 SH2 Domain Complexed with the Phosphotyrosine Containing Peptide Derived from Shc

Kenji Ogura¹, Shigeo Tsuchiya^{1,2}, Hiroaki Terasawa¹, Satoru Yuzawa^{1,3}, Hideki Hatanaka¹, Valsan Mandiyan⁴, Joseph Schlessinger⁴, and Fuyuhiko Inagaki¹ ¹Department of Molecular Physiology, Tokyo Metropolitan Institute of Medical Science.² Department of Chemistry, Faculty of Science and Technology, Keio University. ³Institute for Biomolecular Science, Gakushuin University. ⁴Department of Pharmacology, New York University Medical Center.

Src homology 2 (SH2) domains are protein modules found within a wide variety of cytoplasmic signaling molecules that bind with high affinity to phosphotyrosine (pTyr)containing protein sequences. The solution structure of Growth Factor Receptor-Bound protein 2 (Grb2) SH2 domain complexed with Shc-derived pTyr-containing peptide was determined by nuclear magnetic resonance (NMR) spectroscopy. ¹H, ¹³C, and ¹⁵N resonances of the SH2 domain of Grb2 were assigned by analysis of multi-dimensional, double- and triple-resonance NMR experiments. Twenty structures of the Grb2 SH2 domain were calculated using with X-PLOR on the basis of 1649 experimentally derived conformational restraints containing 89 intermolecular NOEs. The structures converged to a root-mean-squared distance deviation (rmsd) of 0.66 and 1.11 Å for the backbone atoms and for the non-hydrogen heavy atoms, respectively. The pTyr binding site of the Grb2 SH2 domain was similar to that of other SH2 domains. The C-terminal region following to pTyr did not form an extended structure due to blocking by a bulky sidechain of Trp-121 of the Grb2 SH2 domain. As a result, the peptide formed a turn-structure on the surface of the Grb2 SH2 domain. Asparagine residue at pTyr + 2 position of the bound peptide, which is the specific residue for protein-binding from peptide library screening experiments, interacted with Lys-109 and Leu-120 of the Grb2 SH2 domain. In comparison with the peptide-free structure of the Grb2 SH2 domain, the conformation of BC loop changes upon peptide binding. This suggest that, like the lck and blk SH2 domains, the BC loop may have a gated phosphotyrosine binding site.

Grb2, SH2, Shc

P45

おぐらけんじ, つちやしげお, てらさわひろあき, ゆざわさとる, はたなかひでき, Mandiyan, V., Schlessinger, J., いながきふゆひこ P46

コアクティベータCBPのCREB結合ドメイン(KIX)の 3核3次元NMR法による立体構造解析 (1東京都臨床研、113東京都文京区本駒込3-18-22、 2理研筑波ライフサイエンス、茨城県つくば市高野台) 〇永田宏次1、小椋賢治1、畠中秀樹1、高橋知巳2、 秋丸裕司2、戎井悦子1、石井俊輔2、稲垣冬彦1

Three-dimensional structure analysis of the CREB-binding domain (KIX) of the transcription coactivator CBP by triple-resonance threedimensional NMR

(1 The Tokyo Metropolitan Institute of Medical Science, 3-18-22, Honkomagome, Bunkyo-ku, Tokyo 113, Japan, 2 RIKEN Tsukuba Life Science Research Center, Koyadai, Tsukuba, Ibaraki, Japan)

Koji Nagata1, Kenji Ogura1, Hideki Hatanaka1, Tomomi Takahashi2, Hiroshi Akimaru2, Etsuko Ebisui1, Shunsuke Ishii2, Fuyuhiko Inagaki1

The transactivation by the transcription factor CREB depends on the phosphorylation of its Ser (position 133 in mouse; 202 in Drosophila), because only the phosphorylated CREB associates with the coactivator CBP. CBP bridges between CREB and a component of basal trascription machinery TFIIB. In order to investigate the strucutral basis of the phosphorylation-dependent interaction of CREB and CBP, we have determined the three-dimensional structure of the CREB-binding domain of Drosophila CBP (KIX) based on the NOE data. KIX consists of three α -helices. The formation of KIX-KID complex induced chemical shift perturbations of some main-chain atoms of KIX, indicating that these atoms are located at or near the intermolecular interaction surface. Assignment of intermolecular NOEs is now in progress.

転写活性化因子CREBはふだんからDNAに結合しているがそれだけでは転写活性 化能はない。Aキナーゼ等によりCREBのSer残基(マウスの場合113位、ショウジョ ウバエ202位)がリン酸化されることで、CREBはコアクティベータCBPに結合し、 CBPを介して基本転写因子群に作用し転写を活性化する.このSerのリン酸化に依存 するCREB-CBP複合体形成の分子機構を明らかにするために、まずCBPのCREB結 合ドメイン(KIX、85残基)の立体構造をNMRにより解析した.¹³C,¹⁵N均一標識体の調 製、各種3核3次元NMRの測定・帰属、3次構造決定をおこなった.KIXは3つのαへ リックスを有していた.次にCREB由来のリン酸化Ser含有ペプチド(KID)添加による 化学シフト変化からKIXのKID結合残基を特定した.現在、KIX-KID複合体について分 子間NOEの帰属を進めており、相互作用の詳細な解析をおこなう予定である.

コアクティベータ、転写因子、CBP、CREB、立体構造

ながたこうじ、おぐらけんじ、はたなかひでき、たかはしともみ、 あきまるひろし、えびすいえつこ、いしいしゅんすけ、いながきふゆひこ P47

ヘパリン結合性成長因子ミッドカインのヘパリン結合様式 (都臨床研1、ペプチド研2、名大医3、生化学工業4、東大理5) ○岩崎わかな1,5、永田宏次1、畠中秀樹1、乾達也2、木村皓俊2、 村松喬3、吉田圭一4、田隅三生5、稲垣冬彦1

The Structural Model for Heparin-Binding of Midkine, a New Heparin-Binding Growth Factor.

(Tokyo Metropolitan Institute of Medical Science 1, Peptide Institute Inc. 2, Nagoya University School of Medicine 3, Seikagaku Corporation 4, University of Tokyo 5) Wakana Iwasaki 1, 5, Koji Nagata 1, Hideki Hatanaka 1, Tatsuya Inui 2, Terutoshi Kimura 2, Takashi Muramatsu 3, Keiichi Yoshida 4, Mitsuo Tasumi 5, Fuyuhiko Inagaki 1

Midkine (MK) is a 13kDa new heparin-binding growth factor. MK is structurally divided into two domains and most of the biological activities are located on the C-terminal domain. The solution structures of the two domains were determined by NMR. Both domains consist of three antiparallel β -strands but the C-terminal domain has a long flexible hairpin loop where heparin-binding consensus sequence is located. The heparin-binding affinity was enhanced upon formation of a MK dimer. This is due to a new heparin binding site formed at the interface of the head-to-head dimer interface of the C-terminal domain. The head-tohead dimer model is consistent with the results of cross-linking experiments by transglutaminase. The MK dimer on heparan sulfate may be presented to the receptor to induce receptor dimerization.

【序】ミッドカイン(MK)は、アミノ酸 121 残基からなるヘパリン結合性の成長因 子で、神経突起伸長、神経細胞生存維持、プラスミノーゲン活性化酵素の活性促進 などの働きを示す。その一次構造は既知の成長因子とは相同性が認められず、新し いファミリーを形成しており、高次構造に興味が持たれていた。MK による神経突 起伸長作用は、細胞外の MK と神経細胞表面のヘパラン硫酸プロテオグリカンと の相互作用によって開始されると考えられている。本研究では、NMR により MK の立体構造を決定するとともに、ヘパラン硫酸のモデルとしてヘパリンを用い、ヘ パリンとの結合様式について明らかにすることを目的とした。なお、ヘパリン結合 を始めとする MK の機能は、主に C 末端側 (62-104) によって担われている。

【方法・結果】固相法により合成した MK1-59, MK62-104 について、NMR 測定・ 分子動力学計算により立体構造を決定した。NOESY スペクトルの比較から、これ らドメインの構造は、MK 全長においてもほぼ完全に保たれていることが確認され た。MK1-59, MK62-104 共に3本の β 鎖からなる逆平行 β シート構造を持つ。しか し、2本目と3本目の β 鎖を結ぶループが、MK62-104 では顕著に長いのが特徴的 であった。この長いループ上には、ヘパリン結合コンセンサス配列が存在しており、 ループが柔軟に動くことによって、ヘパリンに対するより精密な結合部位が形成されると考えられる。さらに、このコンセンサス配列と同じ側に塩基性残基からなる クラスターが存在しており、これら2箇所によってヘパリンと結合すると考えられ る。実際、ヘパリン12糖の共存・非共存下における MK62-104の NMR スペクト ルを比較したところ、側鎖プロトンの化学シフトの変化が観測された残基は全て、 塩基性クラスターの存在する面上に局在し、裏面上には全く存在していなかった。

MK のヘパリン結合活性は、MK 2 量体の形成によって促進されることが知られ ている。これは、MK の C 末端ドメインが head-to-head 状の 2 量体を形成すると、 2 量体界面上に新たな塩基性クラスターが形成されるためだと考えられる(下図)。 この head-to-head 2 量体モデルは、小島らによるトランスグルタミナーゼによる架 橋実験の結果を説明することができる。head-to-head 2 量体上では、アミンアクセ プターである Gln95 は、もう 1 つの MK 分子の Lys63 と近い位置に露出されてい るからである。MK は、ヘパラン硫酸上で 2 量体の形で MK 受容体に提示され、さ らに MK 受容体の 2 量化を介してシグナルが伝達されると考えられる。



The Model for the heparin-binding structure (Dotted circles indicate acidic or basic clusters)

成長因子

いわさきわかな、ながたこうじ、はたなかひでき、いぬいたつや、きむらてるとし、 むらまつたかし、よしだけいいち、たすみみつお、いながきふゆひこ

GlcNAc (N-アセチルグルコサミン)基を含む糖質分子で 観測された糖の構造異性体

(工技院生命研) 〇石塚靖子、M. M. Billah、中西洋志

Stereoisomers Observed in Saccharide Molecules Containing N-acetylgulcosamine Group (AIST, National Institute of Bioscience and Human-Technology.)

OYasuko ISHIZUKA, Mohammad M. BILLAH, and Hiroshi NAKANISHI

In the analysis of 750 MHz ¹H NMR spectra of oligosaccharides with N-acetylglucosamine group(LNT, LNnT and LNH), the separate two peaks for the anomeric proton signal in the N-acetylglucosamine group were observed at room temperature. At higher temperature, the peaks fused into one signal. The same phenomena were also found in the signal of the N-methyl protons of the N-acetylglucosamine group. These results strongly indicate the existence of the conformers around the N-acetylglucosamine in the special oligosaccharides.

序: β -D-グルコースは水溶液においてピラノース環の 2つのいす形のうち⁴C₁構造(略してC1)をとると 考えられ、アノメリック水素は7-8Hzの分裂をした ダブレットとして観測される。この分裂は³J₁₂による もので、1位の水素と2位の水素の2面角はほぼ180 度である。 β -D-グルコースが糖鎖の中に組み込まれて いる場合でもアノメリック水素の分裂は変わらず、殆 どの場合、それ以外の2-6位の水素に比べて低磁場 に遊離して観測されるために、糖鎖のシグナル帰属の 基礎となっている。

P48

アノメリック水素が単純なダブレットではなく、ダブ ルダブレットになる場合のあることが知られている。 ラクトースの場合、非還元糖であるガラクトースのア ノメリック水素はダブルダブレットである。これはラ クトースのαーアノマーと β -アノマーでは化学シフト が0.002 ppmだけ異なるために起こる。500 MHzの分光 器ではこの化学シフトの違いは1Hzで、³J₁₂に因る分 裂に比べ小さいため、αーアノマーと β -アノマーの存 在比に依存した強度のダブルダブレットとなる。ラク トースではガラクトースのアノメリック水素のみなら ず、2位、3位、5位もα-アノマーと β -アノマーの 違いが見られた。本研究ではこのようなα-アノマー と β -アノマーの化学シフトの違いによらない他のダブ ルダブレットの例を示し、その原因がN-アセチルアミノ

キーワード:GlcNAc(N-アセチルグルコサミン)、糖、 ¹H NMR

いしづかやすこ、もはめど・びらー、なかにしひろし



Fig. 1. Anomeric proton of N-Acetylglucosamines, each includes one of β -D-glucose.

-192-

基に由来する構造異性であることを突き止めたので、その結果を報告する。

実験: 糖鎖として市販(生化学工業)のラクト-N-テトラオース(Galβ1-3Glc NAc β1-3Galβ1-4Glc: LNT)、 ラクト-N-neo-テトラオース(Galβ1-4GlcNAcβ1-3Galβ-4Glc: LNnT)、ラクト-N-ヘキサオース(Galβ1-3 GlcNAcβ1-3(Galβ1-4GlcNAcβ1-6)Galβ1-4Glc: LNH)を主に用いた。糖鎖1-5mgを重水溶液0.4mlに溶 かし、DMX750(Bnuker製)を用いてNMRスペクトルを測定した。

結果:Fig.1に298KにおけるLNT, LNnT,及びLNHのN-アセチルグルコサミンのアノメリック水素のシ グナルを示す。この分裂はN-アセチルグルコサミンが還元末端から3糖目であることから、還元末端のα-アノマーとβ-アノマーの違いによるものとは考えられない。また分裂はTableに示すように数Hz程度の小 さなものであった。TableにはN-アセチルのメチル水素の分裂も示したが、N-アセチルグルコサミンのア ノメリック水素とN-アセチルのメチル水素に明らかな分裂が見られた。N-アセチルグルコサミンの2位か ら6位の水素核の分裂は残念ながら、確認されていない。これらN-アセチルグルコサミンのアノメリック 水素とN-アセチルのメチル水素は昇温すると融合してそれぞれ1つのシグナルになる。Fig.2にLNHのN -アセチルグルコサミン基のアノメリック水素のスペクトルの温度変化を示す。このスペクトルでは還元 末端糖がα-アノマーのアノメリック水素の298Kにおけるシグナルを化学シフトの基準として用いている。 LNHの298Kにおける¹³C NMRスペクトルではN-アセチルグルコサミン基のアノメリック炭素が他の炭素 シグナルに比べ、ブロードになっており、2つのN-アセチルのメチル炭素の内の1つは明らかに分裂が見 られた。これらの結果から、N-アセチルグルコサミンのアノメリック水素とN-アセチルのメチル水素の分 裂はN-アセチルアミノ基が関与した構造異性体の存在を示唆する。

このようなアノメリック水素の分裂は還元末端にGlcNAcを含む、N-アセチルラクトサミンや還元糖で あるN-アセチルガラクトサミンやN-アセチルグルコサミンでは観測されていない。このような小さな分裂 は高磁場の分光器によって初めて明らかになったものであるが、わずかなエネルギー差の異性体が糖鎖に 存在し、生体の微妙な分子認識に寄与しているのではないかと考えられる。



Table Signal Splittings observed in GlcNAc of oligosaccharides at 298K.

	Signal S	plitting (Hz)
	anomeric proton	methyl proton
LNT	3.28	0.91
LNnT	2.83	0.85
LNH	3.50, 4.95	0.86 1.75



選択的緩和法を用いた Protoberberine 型アルカロイドの立体化学の考察 (神戸薬大) 〇杉浦眞喜子, 蔡 東玲, 岩佐衣子

Stereochemical Considerations of Protoberberine Type Alkaloids using the Selective Relaxation Methods

<u>Makiko Sugiura</u>, Tourei Sai, Kinuko Iwasa Kobe Pharmaceutical University

The modified selective relaxation method in which the selective non-inversion relaxation times (T_1^{SNI}) and non-selective relaxation times (T_1^{SN}) are measured has been applied to several berberine (I - V) and palmatine derivatives (VI - VIII). On this method, cross relaxation values (σ_{ij}) and inter-proton distances (r_{ij}) have been estimated for several pairs of protons for these alkaloids. The conformations of these alkaloids are discussed using the r_{ij} values concerning with those bioactivities.

【はじめに】Berberine, Palmatine など Protoberberine 型アルカロイドには,抗菌活性, 抗腫瘍活性などの生物活性をもつものが多く,またその活性は,置換基の有無,種類 等によっても微妙に差が出てくる。¹⁾ それらの活性の差は,置換基そのものの種類・ 大きさの変化と共に,その置換基の差によって引き起こされる作用部位におけるわず かなコンホメーションの変化にも依存している可能性が考えられる。そのことを考慮 に入れた上で, Berberine, Palmatine およびそれらのいくつかの誘導体について,改 良選択的緩和法を適用し,得られた水素間距離からコンホメーションの変化について 考察を試みた。



今回用いたのは上に示すような 5 種の Berberine 誘導体および 3 種の Palmatine

キーワート^{*}:選択的緩和法 Berberine Palmatine 交差緩和 立体化学 すぎうら まきこ さい とうれい いわさ きぬこ 誘導体である。これらにより, 主に 13 位置換基の有無・種類によるコンホメーショ ンの変化と 2,3 位の置換基の違いによるコンホメーションの変化について考察を加 える。

選択的緩和法は、上記フローチャートのように、Selective Non-inversion T_1 (T_1^{SNI}) と通常の Non-selective T_1 (T_1^{NS})の測定から交差緩和 (σ_{ij})を、さらにそれから水素 間距離 (r_{ij})を得る方法である。

【実験】各アルカロイドを重メタノールに溶解し、それぞれ脱ガス、溶封して測定サンプルとした。

それぞれのサンプルについて上記フローチャートに従い, T_1^{NS} , T_1^{SNI} , $^{13}C T_1$ の測定を行った。NMR の測定は Varian VXR-500 (¹H:500 MHz, ¹³C:125MHz) を用い, T_1^{NS} 及び ¹³C T_1 の測定は通常の IR 法を, T_1^{SNI} の測定は あらかじめ Gaussian-shaped パルスで選択的に特定の信号を反転させた後 180°- τ - 90° となるパルスシーケンス ³を用いて行った。

【結果と考察】 Table 1 にそれぞれのアルカロイドの T_1^{NS} の値を, Table 2 に¹³C T_1 の値をそれぞれまとめた。また Table 3, 4 に I および VIII を例として, 議論の対象 となる水素の T_1^{NS} および T_1^{SNI} の測定値を示した。(他のアルカロイドについても 同様にそれぞれの値が得られている。)

										R,							
	H1	H4	H5_	H6	H8	H11	H12	H13	H1'	H2'	H3'	H4'	OCH20	20Me	30Me	90Me	100Me
I	1.662	4.348	0.660	0.618	1.443	1.650	1.629	1.171					1.684			3.807	1.745
11	3.138	4.895	0.730	0.746	1.700	1.627	1.627		0.679				1.846			4.434	1.883
111	1.338	4.118	0.604		1.361	1.650	0.960		0.438	0.603	1.118		1.499			3.715	1.648
IV	1.253	4.177	0.589		1.583	1.618	0.963		0.422	0.538	1.058	1.609	1.407			3.768	1.622
v	1.463	3.697	0.583		1.569	1.545	1.661	1.097					1.454				1.523
VI	0.838	1.435	0.519	0.444	0.949	1.433	1.093	0.797						1.176	1.157	2.874	1.540
VII	1.470	1.594	0.589		1.264	1.378	1.351		0.588					1.515	1.257	3.518	1.610
VIII	0.817	1.563	0.561		1.475	1.281	1.002		0.391	0.482	1.026			1.427	1.190	3.754	1.540

Table 1. T_1^{NS} values (s) for alkaloids I \sim VIII.

これら T_1^{NS} および T_1^{SNI} の測定値より,フローチャートに従って特定の水素間の σ_{ij} 値を求め Table 5 に示した。さらにその σ_{ij} 値と Table 2 の ¹³C T_1 値から得られ る τ_c の値と r_{ij} を求め,その値を Table 6 にまとめた。

Table 5 の σ_{ij} 値と Table 6 の r_{ij} の値を各アルカロイド間で比較すると, 13 位置 換基が入ることにより, A 環と C 環との立体反発がむしろ緩和されるということが 分かる。また Berberine 誘導体と Palmatine 誘導体とでは, 4 位と 5 位の水素間距離 がわずかながら異なっていることが分かる。このことは 2, 3 位の置換基の違いによ り B 環のコンホメーションに微妙な差が生じることを示唆する結果である。

以上の結果を考慮しつつ、13 位置換基の効果と活性の関係, Berberine 誘導体と

Palmatine 誘導体の活性の違いなどについて議論したい。

			1									
	C 1	C4	C 5	C 6	C 8	C11	•C12	C13	C1'	C2'	C3'	C4'
1	1.220	1.228	0.687	0.672	1.088	1.108	1.228	1.179				
Н	1.220	1.265	0.716	0.694	1.150	1.083	1.222		0.938			
Ш	1.019	0.997	0.526	0.466	0.990	0.996	0.994		0.473	0.693	1.540	
IV	0.972	0.949	0.503	0.492	0.910	0.849	0.888		0.484	0.709	1.278	2.174
V	0.968	1.018	0.533	0.482	0.926	0.839	0.927	0.913				
VI	0.881	0.916	0.529	0.505	0.819	0.822	0.906	0.898				
VII	0.920	0.899	0.512	0.552	1.088	0.909	0.940		0.754			
VIII	0.834	0.812	0.455	0.401	0.828	0.735	0.77 1		0.413	0.528	1.489	

Table.3.	observed(i)		Н1	H4	H 8	H11	H12	H13
Observed T_1^{NS} and T_1^{SNI}								
values for I.	T_1^{NS}/s		1.662	4.348	1.443	1.650	1.629	1.171
		seelected	(j)					
	T_1^{SNI}/s	H1		4.415	1.441	1.641	1.617	1.438
	T_1^{SNI}/s	H4	1.657		1.440	1.645	1.631	1.171
	T_1^{SNI}/S	H5	1.649	4.792	1.437	1.630	1.620	1.162
	T_1^{SNI}/S	H6	1.651	4.298	1.626	1.645	1.629	1.168
	T_1^{SNI}/S	H8	1.646	4.405		1.635	1.621	1.165
	T_1^{SNI}/S	H11	1.640	4.297	1.431		1.764	1.173
	Ti ^{SNI} /S	H12	1.655	4.394	1.449	1.704		1.250
	T_1^{SNI}/S	H13	2.105	4.283	1.437	1.637	1.771	
	T_1^{SNI}/S	90Me	1.657	4.348	1.460	1.667	1.626	1.169
	T_1^{SNI}/S	100Me	1.650	4.310	1.441	1.857	1.629	1.163

Table.4. Observed T_{NS}^{NS} and T_{SNI}^{SNI}	observed(i)		H 1	H 4	H 8	H12	H11
values for VIII.	T_1^{NS}/s		0.817	1.563	1.475	1.002	1.281
		selected(j)					
	T_1^{SNI}/S	H 1		1.563	1.464	0.998	1.257
	T_1^{SNI}/s	H4	0.813		1.468	1.005	1.253
	T_1^{SNI}/s	H5	0.817	1.694	1.464	0.998	1.270
	T_1^{SNI}/S	H6	0.817	1.581	1.731	1.006	1.266
	T ₁ ^{SNI} /S	H8	0.806	1.562		0.994	1.258
	T_1^{SNI}/S	H11/12	0.802	1.555	1.458		
	T_1^{SNI}/S	H1'	0.871	1.565	1.475	1.067	1.283
	T_1^{SNI}/S	H2'	0.883	1.566	1.463	1.037	1.286
	T_1^{SNI}/S	H3'	0.822	1.562	1.477	1.012	1.267
	T_1^{SNI}/s	20Me	0.889	1.787	1.464	1.002	1.264
	T_1^{SNI}/S	30Me	0.873	1.825	1.458	0.995	1.264
	T_1^{SNI}/S	90Me	0.812	1.567	1.490	1.006	1.296
	T_1^{SNI}/S	100Me	0.816	1.563	1.468	1.034	1.389

Table 2. ${}^{13}CT_1$ values (s) for alkaloids I ~ VIII.

	HI.			11	111	IV	V	/ VI			VII	VIII
i	j	σijx10⁻³	σjix10 ⁻³	σijx10 ⁻³	σijx10 ⁻³	σijx10⁻³	σijx10 ^{∙3}	σjix10⁻³	oijx10 ⁻³	σjix10⁻³	σijx10⁻³	oijx10 ⁻³
H1	H13	126.8	158.6				149.2	183.3	158.3	146.0		
H1	H1'			12.6	48.4	61.9					25.4	75.6
H1	H2'				59.2	68.1						91.5
H1	20Me								25.1		27.2	32.8
H4	H5	21.3		21.1	21.7	26.4	23.0		34.2		44.2	49.2
H4	30Me								26.4		28.4	30.6
H8	H6	78.0		78.8	81.4	81.9	74.3		89.6		83.3	100.1
H11	H12	19.0	47.2				82.7	62.9				
H11	10OMe	22.5		15.5	18.9	22.3	27.7		22.1		16.2	20.2
H12	H13	49.2	53.7				56.1	81.5	44.9	35.7		
H12	H1'			12.6	69.2	78.6					16.8	60.5
H12	H2'				36.9	45.1						33.2

The estimated $\sigma_{\!_{ij}}$ values of Table 5. several pairs of protons for alkaloids I \sim VIII.

The estimated r_{ij} values (Å) of Table 6.

	several	pairs of	protons 1	tor alkalo	pids $I \sim VIII$.			
	ł	11	111	IV	v	VI	VII	VIII
H1 - H13	2.01 - 2.08				2.03 - 2.09	2.09 - 2.12		
H1 - H1'		3.05	2.50	2.42	-		2.82	2.38
H1 - H2'			2.42	2.38				2.31
H12 - H13	2.41 - 2.43				2.33 - 2.47	2.57 - 2.68		
H12 - H1'		3.10	2.36	2.35			3.02	2.50
H12 - H2'			2.63	2.58				2.76
H4 - H5	2 70	2 70	2.87	2 70	2.83	2.69	2.58	2.57
114 115	2.15	2.15	2.07	2.15	2.05	2.03	2.50	2.57
H6 - H8	2.29	2.27	2.30	2.33	2.36	2.32	2.26	2.28
H11 - H12	2.45				2.35 - 2.43			
20Me - H1						2.84	2.79	2.74
30Me - H4						2.81	2.78	2.78
100Me - H11	2.81	3.00	2.94	2.91	2.82	2.93	3.05	3.01

11--1-1-1 T - X/III

1) K.Iwasa et.al., Eur.J.Med.Chem. 31, 469 (1995); K.Iwasa et.al., Planta Medica 63, 196 (1997)

2) 杉浦ら,「第 35 回 NMR 討論会要旨集 」p20

P50 合成高分子ゲル内・水性状の研究----水への磁化移動 機序 (¹岐阜大・医・生理,²岐阜大,³京都府立医大・放射線医学,⁴藤田保 衛大・衛生,⁵愛知がんセンター・放射線治療部)[○]恵良聖一¹, 曽我 美勝², 紀ノ定保臣³, 加藤一夫⁴, 松島 秀⁵, 内山幸男⁵, 永井直樹¹

Magnetization Transfer Characteristics in Polymer Gels (¹Dept. of Physiol., Sch. of Med., Gifu Univ., ²Gifu Univ., ³Dept. of Radiol., Kyoto Prefect. Univ. of Med., ⁴Sch. of Health Sci., Fujita Health Univ., ⁵Dept. of Rad. Oncol., Aichi Cancer Center Hosp.) S. Era¹, M. Sogami², Y. Kinosada³, K. Kato⁴, S. Matsushima⁵, Y. Uchiyama⁵, N. Nagai¹

Water-protein or -polymer interactions were studied using intermolecular cross-relaxation times ($T_{IS}(H_2O)$, $T_{IS}(HDO)$) from irradiated protein or polymer protons (f_2 -irradiation from -100 to 100 ppm at $\gamma H_2/2\pi$ of 69~350 Hz) to observed water protons. The obtained results on protein gel (BPA*gel) and hydrophilic soft contact lenses (SCLs) were as follows: (1) Plots of $1/T_{IS}(HDO)$ vs $\gamma H_2/2\pi$ (Hz) for BPA*gel were approximately linear except f_2 -irradiation of -10~0.9 and 8.6~14 ppm (Figs. 1A & 1B). Those for SCLs were also linear except f_2 -irradiation of -10~2 and 10~16 ppm (Figs. 2A & 2B). The detailed mechanism on this phenomenon will not be clear until more information is available. (2) Plots of $1/T_{IS}(H_2O)$ vs Dry Weight (W(%)) for SCLs were neary linear for f_2 -irradiation of 20 ppm $<f_2<-20$ ppm and were independent of monomer composition. However, those for f_2 -irradiation of 20 ppm $<f_2>-20$ ppm were strongly depend on monomer composition, that is, $1/T_{IS}(H_2O)$ values increased with increasing number of OH group(Figs. 3A, 3B & 3C).

[はじめに] ウシ血漿アルブミン(BPA)溶液, ゲル(BPA*gel)及び各種の親水性合成高分子ゲル(soft contact lenses(SCLs); 含水量, 23~83%)を用いて, f_2 照射部位より水への飽和移動(磁化移動)の機序について研究した.

[実験材料と方法] BPA溶液, BPA*gel(D₂O, 0.10 M NaCl)はEraら(1)の方法に より作製した. 含水量変化域の異なるSCLs (HEMA, GMA), SCLs (HEMA, N-VP), SCLs (GMA, MMA, N-VP), SCLs (MMA,N-VP)を用いた. HEMA, GMA, MMA, N-VPは, それぞれhydroxyethyl methacrylate, glyceryl methacrylate, methyl methacrylate, N-vinyl-2-pyrrolidoneの略で, SCLsの主たるモノマーである.

キーワード:高分子ゲル,水性状,磁化移動,分子間交差緩和

えら せいいち,そがみ まさる,きのさだ やすとみ,かとう かずお,まつしま しげる,うちやま ゆきお,ながい なおき

分子間交差緩和時間 ($T_{IS}(H_2O)$, $T_{IS}(HDO)$; 以下の式では単に T_{IS} と略す)は Akasakaの方法 (2)を用い, Bruker AM 500を用いて測定した. S, I 2スピン系 を仮定し, S スピン系プロトンをラジオ波で f_2 照射し, I スピン系の磁化変化を観測 すると, [1], [2]式のようになる(飽和移動法).

$$dI/dt = -(I - I_0)/T_1 - I/T_{IS}$$
 [1]

 $I = I_{\infty} + (I_0 - I_{\infty}) \exp(-\tau / T_1^*)$ [2]

 I_0 , I_∞ は長時間 f_2 照射する前,後のI スピン系の磁化, T_1 はスピン格子緩和時間, 1/ $T_1^* = 1/T_1 + 1/T_{IS}$ である.また, $I_\infty/I_0 = T_1^*/T_1$ となり,この関係式を用い,飽和移動・作用スペクトル,[1-(I_∞/I_0)] vs f_2 (ppm) (Action Spectra)及び交差緩和スペクトル, $1/T_{IS}$ vs f_2 (ppm) (Cross-relaxation Spectra)を-100~100 ppmにわたって 測定した. f_2 照射は69~350 Hz (γ H $_2/2\pi$ 単位)を使用した.

[結果と考察] BPA*gel(12.39%, 4.83%; pD 4.0, 0.10 M NaCl)及びBPA溶液 (12.0%; pD 7.1, 0.10 M NaCl)の-100~100 ppmにわたる飽和移動・作用スペクト ル、交差緩和スペクトルを69, 107, 150, 200, 250, 350 Hz(γ H₂/2 π 単位)のf₂照射 を用いて求めた(参照:ポスター#25, 図1A, 1B). 1/T_{IS}(HDO) vs f₂照射強度(γ H₂/2 π (Hz))プロットに於いて,図1Aの-10.00(◆), -2.00(□), 0.90 ppm(■),図 1Bの8.65(●), 14.00 ppm(▲)に於けるf₂照射を除いて, 20 ppm<f₂<-20 ppm及 び2.98, 7.23 ppmのf₂照射では、ほぼ直線であった. これらの結果は、タンパク質 の ϵ CH₂,芳香族プロトン等をf₂照射する場合と20 ppm<f₂<-20 ppmをf₂照射(オ フ・レゾナンス照射)する場合では、水への磁化移動の機序に差のあることを示唆す る結果であろう. 全く同様の結果がSCLs(GMA, MMA, N-VP; 含水量, 45.0%)の 1/T_{IS}(H₂O) vs γ H₂/2 π (Hz)プロットに於いても観測された. 図2Aの-10.00(◆), 0.00 ppm(□),図2Bの2.00(○), 10.00(▲), 16.00 ppm(◆)に於けるf₂照射を除い て、20 ppm<f₂<-20 ppm及び6.00 ppmのf₂照射では、ほぼ1/T_{IS}(H₂O) vs γ H₂/2 π (Hz)プロットは直線であった. これらの結果は、SCLsに於ける水への磁化移動 もBPA*gelと全く同一の機序によることを示唆している.

前述のように、SCLs (GMA, MMA, N-VP; 含水量, 45.0%)の1/T_{Is}(H₂O) vs γ H₂/2 π (H₂)プロットに於ける±20 ppmを境にした興味ある事実を見い出した. また、材料で述べた全てのSCLsを用い、7.13、-4.00及び-8.79 ppmを γ H₂/2 π ~69 Hzでf₂照射し、1/T_{Is}(H₂O) vs 乾燥重量(%)を求めると、7.13 ppmではSCLsの 種類に依る顕著な差が観測されたが、-8.79 ppmのf₂照射ではその差が減少するこ とを見い出した.このため、材料で述べた殆ど全てのSCLsについて γ H₂/2 π ~250 又は350Hzのf₂照射を用い、-100~100ppmにわたる交差緩和スペクトルを測定し、 ついで1/T_{Is}(H₂O) vs 乾燥重量(%)を求めた.20 ppm<f₂<-20 ppmのf₂照射では、 図3A、 3Cに示すようにモノマー組成による差は、殆ど観測されなかったが、20 ppm>f₂>-20 ppm、例えば2.00、6.00、8.00 ppmのf₂照射では、図3Bに示すように、 モノマー組成の差、即ち<u>OH基の個数</u>の差が顕著に観測された.図3A、3B、3Cの結 果も±20 ppmを境にして、f₂照射プロトンより水への磁化移動機序の異なることを 示唆している.20 ppm>f₂>-20 ppmのf₂照射では、おそらく結合水の量の寄与が 大きいことを示唆しているのだろう. [文献] (1) M. Sogami, S. Nagaoka, S. Era et al (1986) Int. J. Peptide Protein Res. 28, 130-140; S. Era, M. Sogami, K. Kuwata et al (1989) ibid. 33, 214-222 (2) K. Akasaka (1981) J. Magn. Reson. 45, 337-343; K. Akasaka (1983) ibid. 51, 14-25; K. Akasaka, R. Ishima, S. Shibata (1990) Physica B 164, 163-179 (3) 上 坂伸宏, 曽我美 勝, 恵良聖一 等, 第36回NMR討論会ポスター#25

[図説明] Figs. 1A & 1B $1/T_{IS}$ (HDO) values, obtained by the saturation transfer method of Akasaka (2) with f_2 -irradiation at desired frequency (ppm) at 25 °C, as a function of f_2 -power ($\gamma H_2/2\pi$ (Hz)) for BPA*gel (14.39%, pD 4.0, 0.10 M NaCl).

Figs. 2A & 2B $1/T_{IS}(H_2O)$ values, obtained by the saturation transfer method of Akasaka (2) with f₂-irradiation at desired frequency (ppm) at 25 °C, as a function of f₂-power ($\gamma H_2/2\pi$ (Hz)) for SCLs (GMA, MMA & N-VP; water content, 45.0%).

Figs. 3A, 3B & 3C $1/T_{IS}(H_2O)$ values, obtained by the saturation transfer method of Akasaka (2) with f_2 -irradiation at desired frequency (ppm) and γ $H_2/2\pi\sim350$ Hz at 25 °C, as a function of dry weight (%) for SCLs (GMA, MMA & N-VP), SCLs (HEMA & N-VP) and SCLs (GMA & HEMA). Except f_2 -irradiation at 2.00, 6.00 or 8.00 ppm (Fig. 3B), plots of $1/T_{IS}(H_2O)$ values, obtained by f_2 -irradiation of 20 ppm $< f_2 < -20$ ppm, were nearly lineal function of dry weight (%).



Fig. 1B




Fig. 3A



SCLs

40

60

80



-201-

¹H NMR と¹³CNMRスペクトルデータベースの インターネットにおける公開 (物質研) 〇早水紀久子 柳沢 勝

¹H and ¹³C NMR Spectral Databases on Web

Kikuko Hayamizu and Masaru Yanagisawa

National Institute of Materials and Chemical Research, E-mail: hayamizu@nimc.go.jp

Recently we have opened the home page of our ¹H and ¹³C NMR spectral databases of organic compounds, SDBS-NMR, which can be accessed freely on the Web. At present, about 10,100 ¹H and 9,700 ¹³C NMR spectra can be accessed. Each NMR spectrum consists of a spectral pattern, one or two chemical structures with the spectra assignments (two structures for the chemical equilibrium such as keto-enol tautomers), chemical shifts and peak data (for ¹H NMR) and peak data for (for ¹³C NMR). The ¹H NMR database is made from two files, one is spectral patterns measured at 90 and 400 MHz, and another is parameters where the chemical shifts, coupling constants and the line width (if necessary of broad peaks such as OH, NH or NH₂) are included. The spectral patterns at any resonance frequency can be generated from the NMR parameters, and we set it at 300 MHz on the Web, because the most popular NMR spectrometers are 200 to 300 MHz for the ¹H resonance. The spectral patterns and the chemical structures are converted to image format so that the functions of the expansion of the ¹H spectral patterns or peak picking are not included. But the digital data of the peak position and the relative intensities are included, therefore the users can extract the couplings.

After we opened SDBS-NMR on the Web and asked about ten NMR sites to introduce our NMR spectral database and to make the link to our home page at the middle of May 1997, about 1,000 accesses per day on average have been obtained. The domestic accesses are about 30 %, about 30% US Educational (total access from US was 38% during June and July), and the remaining is from the whole word. Probably the number of the access depending on the country is roughly proportional to the number of the NMR spectrometers.

Our home page address is the following. http://www.aist.go.jp/RIODB/SDBS/

¹H NMR ¹³C NMR Database Internet Home page

はやみず きくこ、やなぎわさ まさる

P52

アラニン誘導体の構造変換機構のNMR研究

(味の素(株) 中央研究所)○大竹亮子、島圭吾、井澤邦輔、鈴木榮一郎

Structure transformation mechanism of an alanine derivative as revealed by NMR Central Research Laboratries, Ajinomoto Co., Inc. ORyoko Ohtake, Keigo Shima, Kunisuke Izawa and Ei-ichiro Suzuki

The solution structures of an alanine derivative (N-(1-methyl-4-hydroxy-3-imidazolin-2, 2-ylidene) alanine ; shortened as MEHIYA) were found out by NMR to be *syn-anti* and D, L-racemic isomers. Consequently, under different conditions of solvent and temperature, we measured the structure transformation rates (Fig.1; the remarkable increase in 80%MeOD at the higer temperature>303K) and the thermodynamical parameters (ΔG =-6.2kJ/mol, -8.9 kJ/mol, and 14.2kJ/mol, in aq.soln, salted aq.soln, and 80%MeOD, respectively) between *syn* and *anti* forms in MEHIYA. The methine proton disappeared with H-D exchange, suggesting interconversion between the racemic isomers. Additionally, the mechanism of structure transformation in MEHIYA was investigated.

【序】

我々は、各種アミノ酸誘導体の合成とその構造研究を行う中から、本研究で取り上げるアラ ニンの誘導体(N-(1-メチル4ヒドロキシ-3-イミダゾリン-2,2-イリデン)アラニン:略して MEHIYA とする)が、溶液中で、*syn-anti*の異性体として、しかも、それぞれがD,L-ラセミ体 として、交換しながら存在する事を見つけた。更に、このNMR研究の対象としての好材料を 用いて、溶媒、温度条件を変化させた速度論的及び熱力学的解析を行ったので、その結果を含 めここに報告する。

【結果と考察】

(1) syn-anti 変換の熱力学的パラメーター

まず、NOESYにより、anti体:syn体が約3:2の量比で存在する(水溶媒系;298K,D₂O)事を確認した後、これらの関係が平衡か否かを調べる為に、[']H-NMRによる温度可変測定(D₂O)を行い、Arrheniusプロットを作成した。その結果、温度の変化に伴いanti/synの比率が変化しており、これらの異性体は平衡関係にあることが判明した。更に、食塩を添加した水溶媒系や80%MeOD溶媒系についても同様に調べた結果、以下の事が分かった。

水溶媒系では、塩の添加の有無に拘わらず、278~293K付近を境に、それ以下の温度ではanti/ synの比率がほぼ不変であるのに対し、温度が上昇するとanti体が増加する。これは、温度の上昇 に伴い、平衡がエネルギーのより高いanti体へと移行する為と考えられる。一方、80%MeOD溶 媒系では、水溶媒系とは逆に、温度が上昇するに従ってsyn体が増加する事が分かった。更に、 全体を通じて水溶媒系と比べて anti/syn の値は小さい。この事から、80%MeOD溶媒系では、水 溶媒系とは異なる環境下にあり、分子内水素結合などによりsyn体の安定化が図られていると考 えられる。なお、水溶媒系、塩添加系、及び80% MeOD溶媒系でのΔG値は、各々、-6.2 kJ / mol (293~328K)、-8.9 kJ / mol(298~328K)、14.2 kJ / molである。

(2) syn-anti 変換の速度論的解析

次に、MEHIYA の各官能基の環境を調べる為に、前述した各溶媒系における温度可変条件での各官能基別のTI測定を行った。そして、更に、synとantiが完全に独立して観測できるN-CH₃基について、文献^{*1}に記載されている交換速度の式を基に、¹H-NMR(照射の有無による)の差スペクトルとTI値を用いて、anti z syn変換速度(k)を求め、その温度と変換速度との関係をグラフにすると図1のようになった。

-NCH,基に注目して変換速度を溶媒別に捉えると、80%MeOD溶媒系の方が水溶媒系よりも303 Kを境に速度が急激に増大、即ち、syn anti変換が非常に盛んになるということが分かった。こ のことからも、80%MeOD溶媒系と水溶媒系ではMEHIYAの環境が非常に異なっていることが 示唆される。

(3) D.L 相互変換

また、HPLCの結果と重水素交換に着 目した実験により、溶液構造はラセミ体 として存在し、容易に相互変換している 様子を捉える事に成功した。即ち、D₂O に溶解、経時したサンプルについて、 ¹H-NMRを測定した結果、他のシグナル には全く変化が見られなかったが、メチ ン基由来のシグナルのみが消失している ことが判明した。更に、¹³C-NMRを測定 した結果、他の官能基については¹H-NMR と同様に全く変化が見られなかったが、 -CH 基はトリプレット(t)に分裂して非 常に弱く観測された。この事から、水溶 媒中では、メチンプロトンが周囲の水

(D₂O)のDと交換している事が分かった。 なお、メチンプロトンが周囲の水の水素 と容易に交換することは、syn体とanti体 の変換機構を考える上で重要な知見である。



Fig.1: The structure transformation rates between *syn* and *anti* forms in MEHIYA, under different conditions of solvent and temperature

参考文献*1:泰地,横山,宮澤.(1982) 第9回生体分子の構造に関する討論会講演要旨集, p.4-5

キーワード:アラニン、syn-anti異性体、緩和時間

○おおたけりょうこ、しまけいご、いざわくにすけ、すずきえいいちろう

P53

安定同位体標識法の合成高分子への応用 - PPE と相溶化剤との反応-(*住友化学工業*) 〇岡田 明彦、横田 絵美子、藤井 丈志、大橋 一俊

Molecular Structure of Polymer Alloy: Structure Determination of Reaction Product of PPE and Compatibilizer using ¹³C labeling

(Sumitomo Chemical Co. Ltd.) 🔿 Akihiko Okada, Emiko Fukuyo-Yokota, Takeshi Fujii and Kazutoshi Ohashi

Molecular structure of compatibilizer derivatives of PPE(polyphenylene ether)/PA(polyamide) alloy which are bound to the PPE polymer chain was determined by the use of high field nuclear magnetic resonance and ¹³C labeling technique. PPE samples reacted with maleic anhydride in extruder(1), in stainless reaction tube under high temperature and pressure(2) were prepared for structure analysis. TOCSY, HMQC and HMBC spectra were measured with eliminating peaks of polymer main chain. Two PPE - acid adduct structures were determined in Sample (2) and identical structures were identified in Sample (1). ¹³C labeled PPE- acid adduct structures were obtained by the use of ¹³C labeled maleic anhydride. This confirmed that these adduct structures determined in the present study were produced exactly from maleic anhydride.

【はじめに】 ポリフェニレンエーテル (PPE) とポリアミド (PA) とは非相溶であるが、 この系に無水マレイン酸などの不飽和カルボン酸を添加して溶融混練することにより、対衝 撃性の優れたポリマーアロイの得られることはよく知られている。本研究の目的は、ポリマ ーアロイ生成の機構を調べるため、まず PPE と相溶化剤である無水マレイン酸 (MAH) が反 応してどのような化合物を生成するか、有機化合物の構造解析の手法を用いて実験的に明ら かにすることである。

PPE と PA が混練機内で不飽和カルボン酸とどのような反応を起こして、どのように変化 するか実験した報告はまだほとんどない。Akkapeddi[1]らは、¹³C 化した無水マレイン酸を用 い PPE とアロイ化剤の結合反応を NMR で解析したが、PPE 側の情報が得られなかったため、 無水マレイン酸が PPE にどのような形で結合しているか詳細に明らかにすることはできなか った。

そこで本研究では、¹H - ¹H や ¹³C - ¹H のスピン結合の情報から MAH (誘導体) と PPE との 結合に関する情報を得ることができないか検討した。¹H - ¹H や ¹³C - ¹H のスピン結合の情報 を得る手段としては、高磁場による 2 次元 NMR (TOCSY[2]、HMQC、HMBC[3])を用いた キーワード:二次元 NMR、13C ラベル、合成高分子、ポリマーアロイ

○おかだあきひこ、よこたえみこ、ふじいたけし、おおはしかずとし

が、ポリマーに極少量(PPEに対して約0.x%)結合したMAH由来のNMRピークを感度よ く取り込むために、次の検討を行った。

1.NMR 測定手法の改良

2.¹³C 化 MAH の導入

【実験】PPE は日本ポリエーテル(株)より入手し、MAH は和光純薬より購入した。また ¹³C ラベル化 MAH については、 α -(¹³C₂)-MAH (> 99%¹³C)、すなわち、



を ISOTEC Inc. (US)より購入した。

PPE と MAH の結合体 (PPE-MAH Adduct) の試料としては、PPE と MAH を二軸混練機に

より混練した試料(**PPE-MAH Adduct[1]**)、PPE と MAH を混合し SUS 管に封 入し N₂ で 40 kg/cm²に加圧 し 270℃で 1 hr 加熱した試

Sample	Constituents (PHR)				
	PPE	MAH			
PPE-MAH Adduct[1]	100	2.2			
PPE-MAH Adduct[2]	100	10			
PPE-(¹³ C)MAH Adduct[3]	100	10			

figure 1. Samples prepared in this study.

料 (PPE-MAH

Adduct[2])、 PPE-MAH Adduct[2]と同一の条件で¹³C 化した MAH を用いて調製した試料 (PPE-MAH Adduct[3])の3つを用いた。組成、反応条件をfigure 1に示す。

NMR 測定は、Bruker 製 AMX-600 spectrometer (¹H: 600 MHz)を用い、重クロロホルム溶 液、313 K で行った。TOCSY、HMQC、HMBC の測定においては、2 本あるポリマー主鎖の ピークを電磁波により照射して消去する手法を用いた。ピークの消去は、観測中心を2 本の ピークの中点におき、照射する電磁波の位相をすばやく切り替えることにより行った。一方、 ¹³C 化 MAH を用いた実験では、¹³C のデカップルを行いながら測定し、パルスシーケンスの 中で ¹³C デカップルの on/off のタイミングを変えることにより、F2/F1 軸両方、F2 軸のみ ¹³C デカップルされたスペクトルを得た。また、HMQC のかわりにパルス磁場勾配法を用いて HSQC[4]スペクトルを測定した。

【結果と考察】 figure 2に **PPE-MAH Adduct[1]、[2]、[3]**の TOCSY スペクトルを比較した。 **PPE-MAH Adduct[3]**については、F1/F2 軸を¹³C デカップルしたもの(C)に加えて F2 軸のみ を¹³C デカップルしたものも(D)比較した。figure 2(A)、(B)、(C)のスペクトルが一致したこと で、加圧下での SUS 反応容器による加熱と、混練機での溶融混練とで、PPE と MAH との間 に起こる反応は同じことが確認された。



figure 2. TOCSY spectra of PPE-MAH Adducts.

MAH 由来のピークの同定

figure 2の(C)と(D)の比較によって、¹H のうち、¹³C による分裂を示すものがあり、これに よりfigure 2に見られるピークのいくつかは MAH 由来であることが確認された。またこれら TOCSY の結果と HMQC、HMBC、HSQC などの結果を総合することにより、PPE に結合した MAH の構造として、figure 3のような2つの構造"A"および"B"が解析された。MAH は二重 結合が PPE 部分と反 応し、酸無水物の不部 は変化せずそのまま 残っていることがわ かった。構造"B"は以 前から PPE と MAH の反応生成物として 予想されていて、文献 1でもモデル化合物と の比較から解析がな されていたが、構 造"A"については、構 造を詳細に決定した のは本研究がはじめ てである。



を示す。

.76

H 3.09

figure 3. PPE-MAH adduct Structure determined by NMR.

【まとめ】 本研究で、我々は高磁場による2次元 NMR と安定同位体標識の導入が、ポリマ ー末端の微少な構造変化を明らかにする上で非常に有効であることを示した。このような手 法は、他のポリマーの末端の改質や、加工による構造変化に広く応用されることが期待され る。ただ、安定同位体標識の導入を行う上で重要なのは、実際に溶融混練機などで起こって いる反応をいかに小スケールで再現できるかである。本研究において用いた加圧下における SUS 反応管を用いた加熱反応は、溶融混練機内の化学反応をよくシミュレーションしている ことが示された。このような実験室系での加圧・加熱によるポリマーのキャラクタリゼーシ ョンは、他のポリマーの溶融混練による変化の追跡にも一般に応用できる可能性がある。

¹ J. H.Glans and M. K. Akkapeddi, Macromolecules, 24, 383 (1991).

² TOCSY: Ad Bax and D. G. Davis, J. Magn. Reson., 65, 393(1985).

³ HMOC and HMBC: M. F. Summers and Ad Bax, J. Am. Chem. Soc., 108, 2093(1986).

⁴ HSQC: G. Bodenhausen, D. J. Ruben, Chem. Phys. Lett., 69, 185(1980).

P54

キシロースイソメラーゼ(EC5.3.1.5)による[2-²H]-D-グルコースの 分子内重水素転移反応の解析について (*農水省・食総研¹,日本ブルカー(株)²*) 〇小野裕嗣¹,佐藤 -²,春見隆文¹

Analysis of Intramolecular Deuterium Transfer in [2-²D]-D-glucose Catalyzed by Xylose Isomerase (EC5.3.1.5)

(National Food Research Institute, Ministry of Agriculture, Forestry and Fisheries¹ Bruker Japan Co., Ltd.²)

○ Hiroshi Ono¹, Hajime Sato², Takafumi Kasumi¹

The isomerization reaction between D-glucose and D-fructose catalyzed by xylose isomerase (D-Xylose ketol-isomerase EC 5.3.1.5) was studied with NMR by employing deuterium labeled $[2-^2D]$ -D-glucose as a substrate. When the reaction was carried out in D₂O, D-glucose isomerized to D-fructose without introduction of deuterium from the solvent. The same reaction using $[2-^2D]$ -D-glucose in H₂O afforded $[1-^2D]$ -D-fructose as a single diastereomer. The NOESY spectrum with 1,2:5,6-di-O-isopropylidene acetal derived from the $[1-^2D]$ -D-fructose revealed the absolute configuration of C-1 as *R*. These results showed that the H-2 of D-glucose transferred to the neighboring carbonyl carbon from the *re* plane side. From the above, we conclude that the intermediate in this enzyme reaction should have a specific conformation during the 1,2-hydride transfer, in which the two oxygen atoms at the 1 and 2-positions are oriented in the *syn* conformation.

【緒論】キシロースイソメラーゼ(p-Xylose ketol-isomerase EC 5.3.1.5)によるp-グルコース のp-フルクトースへの異性化反応は酵素反応の中でも最も単純な部類に属し,開環型 グルコースの2位ヒドロキシメチレンがカルボニル基へ,1位アルデヒド基がヒドロ キシメチル基に変換される。すなわち本反応では生成したp-フルクトースの1位ヒド ロキシメチル基上に新たな水素が導入されるが,その由来と導入時の立体化学は十分 に明らかにされていない.この問題の解決に当たっては,同一炭素上のジアステレオ トピックな水素を区別する必要があり,NMRが最も有力な手段である.

【実験】基質としてD-グルコース数mgを5mMのMg²⁺をむリン酸緩衝溶液(50mM, pH 7.5) に溶解し、キシロースイソメラーゼ(*Streptomyces griseofuscus* S-41由来)を加えて60℃で 反応を行った.反応は5mm径のNMR試料管内で行い、必要に応じて¹H NMRスペクト ルで追跡した.測定には、Bruker社製AVANCE DRX-600、インバース四重共鳴 5 mm QXI (¹H-¹³C/¹⁵N/³¹P) XYZ-gradientプローブを用いた.

【結果】 D-フルクトースの¹H NMRスペクトルをFigure 1(c)に示した.水溶液中, D-フル

【キーワード】キシロースイソメラーゼ,ヒドリド転移,[2-2H]-D-グルコース

おの ひろし, さとう はじめ, かすみ たかふみ



Figure 1 ¹H NMR spectra of the equibrium mixture. (a) $[2-^{2}H]$ -D-glucose and $[1-^{2}H]$ -D-fructose in the presence of xylose isomerase in D₂O at 333K. The H-1_S signals of both $[1-^{2}H]$ -D-fructose anomers were assigned as broad singlets due to deuterium coupling while the H-1_R signals were not observed. (b) The same equibrium mixture in 95% H₂O/D₂O at 303K. Two H-1_S signals overlapped. (c) D-fructose standard solution at 303 K in 95 %H₂O/D₂O. H-1_R and H-1_S of the two anomers β-D-fructopyranose and α-D-fructofranose were assigned as two pairs of doublets.

クトースは6員環構造のα-D-fructopyranoseと5員環構造のβ-D-fructofuranoseを主な成分 とする平衡混合物になることが知られており、これら両アノマーのジアステレオト ピックな2つの1位水素(H-1_R, H-1_S)のそれぞれが区別して観測されている.重水中で 非重水素標識のD-グルコースを異性化させたところ、生じたD-フルクトースは非重水素 標識体D-フルクトースと同一のスペクトルパターンを示し、溶媒から基質への重水素 の移動は観測されなかった.一方、同じ条件で[2-²D]-D-グルコースを異性化したとこ ろ、1位水素のH-1_Rが消失し、H-1_Sが重水素とのJ-カップリングによると見られるブ ロードな一重線として観測された(Figure 1(a)).軽水中でも同様の結果が得られ(Figure



Figure 2 ¹H NMR spectra of diacetal derivatives. (a) IR-1-deuterio-1,2:4,5-di-O-isopropylidene- β -D-fructopyranose in CDCl₃. The H-1_S signal was assigned as a broad singlet due to deuterium coupling while the H-1_R signal was not observed. (b) 1,2:4,5-di-O-isopropylidene- β -D-fructopyranose (standard) in CDCl₃. Both H-1_R and H-1_S were assigned.

1(b)), $IR-[1-^2D]$ -D-フルクトースの生成が確認された.なお, $H-1_R$ と $H-1_S$ それぞれの帰属は, $[1-^2D]$ -D-フルクトースをdi-O-isopropylidene誘導体へと導いて決定した.すなわち, 異性化反応混合物を凍結乾燥し, 硫酸存在下, アセトンと縮合させ, HPLCで精製して純粋なIR-1-deuterio-1,2:4,5-di-O-isopropylidene- β -D-fructopyranoseを得た.このもの O^1H NMRスペクトル(Figure 2(a))を, 標品として合成した非重水素標識体のもの(Figure 2(b))と比較すると1位以外は同一のスペクトルを与えた.NOESYスペクトルの結果か

ら1位の絶対配置を図示したように *R*と決定した (Figure 3).

【考察】溶媒(軽水または重水)を変え た基質(p-glucose,[2-²D]-D-glucose)の 実験では,生成するD-フルクトース へ溶媒からの(重)水素の移動は認め られなかった.また基質中の2位の 重水素が生成したフルクトースの1 位に移動したことが明らかとなり, キシロースイソメラーゼによるグル コースの異性化が,分子内1,2-水素 移動によって起こることが実験的に



Figure 3 Molecular structure of IR-1-deuterio-1,2:4,5di-O-isopropylidene- β -D-fructopyranose. The arrows represent NOEs observed in NOESY experiment.

証明された.

フルクトースのH-1_RとH-1_sが異なる化学シフトをもつことから,本異性化反応で一方 のジアステレオマーのみが選択的に生成したことは直ちに明らかになった.しかし1 位ヒドロキシメチル基は自由回転が可能なため,フルクトース自身のスペクトルによ る帰属には曖昧さが避けられない.そこで,コンホメーションを固定したジ-O-イソプ ロピリデン誘導体へと導き,NOE実験から1位の立体化学を決定した.その結果,生 成したフルクトースのH-1_Rが転移水素であることが明らかとなった(Figure 4).



Figure 4 Deuterium correlation *via* enzymatic isomerization. $[1-^2D]$ -D-glucose and IR- $[1-^2D]$ -D-fructose are represented by an open-ring structure. The deuterium atom in IR- $[1-^2D]$ -D-fructose occupys the H-1_R position of non-labeled D-fructose.

起源の異なるキシロースイソメラーゼの阻害剤共存下におけるX線結晶解析の結果等から、本タイプの酵素反応機構として開環型グルコースを経由した1,2-ヒドリド転移が示唆されている.本実験結果を説明するためには、2位のヒドリドがプロキラルな隣接アルデヒド基のre面へ転移する必要がある.従って、酵素の活性中心における基質分子の反応部位のコンホメーションは、開環型グルコース分子の2位水酸基と1位アルデヒドの酸素原子が同一方向へsyn配向しているものと考えられる(Figure 5).



Figure 5 Proposed conformation of [2-²D]-D-glucose during the 1,2-hydride (deuteride) transfer catalyzed by xylose isomerase.

【結論】キシロースイソメラーゼ(EC5.3.1.5)によるD-グルコースからD-フルクトースへの 異性化反応機構を,同位体ラベルされたグルコースを基質としたNMR実験から検討し た.酵素による本異性化反応は,D-グルコースの2位の水素が1位のカルボニル炭素 のre面へ転移して起こり,重水素が転移して生成した[1-2D]-D-フルクトースの1位がR の絶対配置であることが明らかとなった.本異性化の反応機構として,活性中心にお いて基質分子の1,2-位の酸素原子がsyn配向した分子内1,2-ヒドリド転移が強く示唆され た.現在,2D-NMRによる直接的な解析を検討中である.

【謝辞】キシロースイソメラーゼを御供与くださいました合同酒精(株)に感謝いたします. 【参考文献】 C. A. Collyer and D. M. Blow (1990) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 87, 1362-1366.

○福原忠雄、小松一男、阪本興彦、高松翼 (資生堂 安全性・分析センター)

Application of semimicro LC/¹H-NMR experiment using PFG to structural analysis <u>Tadao Fukuhara</u>, Kazuo Komatu, Okihiko Sakamoto, and Tasuku Takamatu (Safety & Analytical Research Center, SHISEIDO Co., Ltd.)

An on-line combination system of semimicro liquid chromatography (LC) and ¹H-NMR with a micro LC/NMR probe (3mm i.d.) was constructed. As LC condition, an ODS semimicro column, CAPCELL PAK C₁₈ (1.5mm i.d.×250mm) and the mobile phase consisting of deuterium oxide (D₂O)/acetonitrile-d₃ (CD₃CN)=25:75 (v/v) and a flow rate of 100 μ l/min were used. This system required only 6ml/hr of expensive deuterated solvents, and showed significantly improved cost-efficiency. By the use of a deuterated organic solvent, residual solvent signals could be easily minimized and the detectable windows for NMR signals of sample were further expanded. Application of the system to structural analysis by PFG 2D-spectra measurement was described.

【はじめに】

液体クロマトグラフィー(LC)と NMR のオンライン結合は古くから検討されているが、 汎用的な測定装置としては定着していない。その理由としては、NMR の感度が、紫外・可 視分光光度計はもとより質量分析計などの他の検出機器に比較して極端に低いということも あるが、移動相溶媒に高価な重水素化溶媒を大量に用いる必要があるというコスト面の問題 も大きい。感度面の問題は、磁石の高磁場化やプローブの改良などにより改善されつつある が、移動相については、LC で汎用される逆相モードを用いた場合、水とアセトニトリルや メタノールなどの有機溶媒の混液を、毎分 0.5~1ml の流量で用いる必要があり、測定に多 量の重水素化溶媒を必要とするという制約がある。最近、上市された LC/¹H-NMR 装置の例 では、比較的安価な重水をロック溶媒とし、有機溶媒には軽溶媒を使用して、WET 法 ¹⁾な どの特殊なパルステクニックで巨大な溶媒信号を消去する方法が用いられている。しかしな がら、この方法では、巨大な溶媒信号の近傍のシグナルは全く観測することができず、構造 解析に用いる試料の信号の観測領域が狭くなるし、溶媒信号の消去に高度な技術を要する。 我々は、本技術の汎用性の向上を目的とし、LCの移動相流量を通常の約 1/10 で操作し得る セミミクロ LC を用いることにより、1時間当たりの溶媒使用量が 6ml 程度であるコストパ フォーマンスに優れたセミミクロ LC/^IH-NMR 装置を組み立て、種々の検討を行ってきたが²⁾ ³⁾、水・有機溶媒ともに重水素化溶媒を用いることで、溶媒信号の消去が容易で、かつ、試 料の信号の観測可能領域を広くすることができ、コスト面においても汎用性のある手法にな り得ることを確認した。本報では、構造解析への応用として、PFG を使った種々の2次元ス ペクトル測定の検討結果を報告する。

【装置】

セミミクロ LC 装置には、資生堂製 NANOSPACE SI-1 を用い、逆相モードのセミミクロカ ラムには資生堂製 CAPCELL PAK C18 UG120 (内径 1.5mm, 長さ 250mm, 粒径 5 μ m)を用 いた。NMR 装置には、日本電子製 Lambda-400 に内径 3mm の LC/NMR 用プローブ NM-N40H3X/FGLC を組み込んで用いた。LC と NMR は内径 0.13mm、長さ 1.8m の PEEK チュー ブで接続した。NMR スペクトル測定のタイミングは、NMR の直前に接続した紫外検出器を

LC/^IH-NMR, PFG, セミミクロ LC

ふくはらただお、こまつかずお、さかもとおきひこ、たかまつたすく

モニタリングすることにより調節した。移動相には Isotec 製の重水(99.9atom%D)と Aldrich 製の重アセトニトリル(95+atom%D)の混液を 100 μ l/min(6ml/hr)の流量で用いた。測定 方法としては、移動相を流したまま連続してスペクトルを測定する on-flow 法と、2 次元 NMR などのために、試料が検出部に到達した時点で移動相を停止して順次スペクトルを測定する stop-flow 法の2種類を使い分けて行った。

【実験及び結果】

LC などでの単離が難しい異性体の例として、ケトーエノール互変異性体の存在が知られている、4-tert-butyl-4'-methoxydibenzoylmethane (BMDBM) を試料として、LC/¹H-NMR の測定を行った。BMDBM の構造式を Fig-1 に示す。

(a) LC 条件

移動相に、 $D_2O:CD_3CN=25:75$ (1%りん酸)を用い、カラム温度を 40℃とした。紫外検出器 の検出波長を 280nm、注入量を 1mg とした時の UV クロマトグラムを Fig-2 に示した。ケト 体またはエノール体に由来すると思われる主ピークが、保持時間約 15 分に検出され、互変 異体のもう一方に由来するピークが保持時間約 7 分に出現した。因みにその直後に溶出する ピークは 4,4'-dimethoxydibenzoylmethane (DMDBM) によるものであることが既に確認され ている。



Fig-1 The structure of BMDBM



(b) on-flow スペクトルの測定

Fig-2 UV chromatogram of BMDBM

on-flow スペクトルは、観測幅 4000Hz、データポイント 4K で、45°パルスを用いて、く り返し時間 1.25 秒で、1 回の積算回数を 16 回(1 つのスペクトルの測定時間を 20 秒)とし、 約 30 分間連続測定した。アセトニトリルの信号は、プレサチュレーションをせず、HDO 信 号は、DANTE パルスでプレサチュレーションした。上記 LC 条件で注入量を 1mg とした時 の on-flow スペクトルを Fig-3a に、その contour plot を Fig-3b に示したが、Fig-2 のクロマト グラムと同様に、2 種類の成分のスペクトルが確認できた。成分 B 直後の DMDBM のシグ



Projection HDO AcCN

Fig-3a Stacking plot of on-flow spectrum

Fig-3b Contour plot of on-flow spectrum

ナルも分離良く観測された。約17分(成分 A) と7.5分(成分 B)におけるスペクトルを取り出 し(スライスし) Fig-4 に示した。成分 A の スペクトルには約6.8ppm に鍵となるシグナル が認められたのに対し、成分 B では約4.5ppm にシグナルが認められた。

(C)stop-flow によるスペクトルの測定

試料を 5mg 注入して、約 17 分後に移動相 を停止し、PFG-DQFCOSY(積算時間;約1 時間), PFG-HMQC (積算時間;約1時間), PFG-HMBC(積算時間:約5時間)を測定した。 スペクトル解析の結果、成分 A は Fig-5 に示 した構造のうちエノール体であることが支持 された。Fig-6,7 には PFG-HMQC,HMBC スペ クトルを示したが、約 6.8ppm のシグナルはエ ノール体由来のメチンシグナルであることが 確認された。このこと及び Fig-4(B)のスペク トルから、残りの成分 B はケト体であり、ケ ト体由来のシグナルは約 4.5ppm のものである と予測されたが、量的に約1%と少ないこと と、速やかにエノール型へと変化し、また、 その平衡がエノール型に偏っていることから 解析可能な2次元 NMR スペクトルは得られ なかった。そこで、約7.5分後に移動相を停 止し、成分 B を検出部に閉じ込めたまま、onflow スペクトルと同様の測定法により横軸が 時間軸となる^IH-NMR スペクトルを測定した。 スペクトルは、観測幅 5500Hz、データポイン ト 4K で、45°パルスを用いて、くり返し時



Fig.6 Expanded PFG-HMQC spectrum; mobile phase stopped at 17 min.



Fig-4 On-flow slice spectra of BMDBM

- (A) Slice spectrum of 17min.
- (B) Slice spectrum of 7.5min.



Fig-5 Keto-enol tautomer of BMDBM



Fig.7 Expanded PFG-HMBC spectrum; mobile phase stopped at 17 min.

間6秒で、1回の積算回数を128回(1つのスペクトルの測定時間を約13分)とし、約4時間連続測定した。その contour plot の拡大図を Fig-8 に示したが、約4.5ppm のケト体由来の シグルナルの減少に伴い、約6.8ppm のエノール体由来のシグナルが増大していることが確認できた。そして、約3時間後にはほぼエノール体に変化し、エノール体のスペクトルと一 致することが確認できた。Fig-9には、約6.8ppmと約4.5ppmのシグナルのF1方向(時間軸) でのスライススペクトルを並べて示したが、ケト型由来のシグルナルの減少と、エノール型 由来のシグナルの増大する様子がよく示された。成分Bは、量的に少なく2D-スペクトルが 測定できなかったが、各種の stop-flow 法によりケト体を確認できた。



Fig-8 Spectrum of keto-enol tautomerism vs. time.

Fig-9 Time-course spectra of component B (A) F1 slice spectrum of ca. 6.8ppm. (B) F1 slice spectrum of ca.4.5ppm.

【まとめ】

セミミクロ LC/^IH-NMR を用いて、PFG を用いた 2 次元 NMR スペクトルを測定し、構造 解析への応用の可能性を示すことができた。また、通常の分取によっては捕らえることがで きないケトーエノール互変異性体の NMR スペクトル測定と、その変化の様子を観測するこ とができ、セミミクロ LC/^IH-NMR の有用性が示された。

【文献】

1) P., Harold and H., Wolf, Macromolecules, 29, 6556-6559 (1996)

2) 福原忠雄ら Separation Sciences '94 講演要旨集 105 頁

3) T. Fukuhara et al BUNSEKI KAGAKU, 45, 421-426 (1996)

P56

The study of micellar structure in Bis(quaternary ammonium bromide) surfactants Department of Applied Chemistry, Nagoya Institute of Technology Norikatsu Hattori, OAkihiro Yoshino, Hirofumi Okabayashi

Bipolar type surfactants, in which two quaternary ammonium species ($C_R H_{2R+1} N^+ (CH_3)_2$) are connected by a spacer, were synthesized.

We measeured the ¹H-NMR spectra and discuss about the ¹H chemical shifts and signal pattern depending on concentration. The aggregation numbers in micellar solution are analysed by the mass action law using raw and corrected data. They are related to the conformational structures of the molecular aggregation. We discuss about the validity of correction and the effect of the sapcer concerning micellar aggregation in the gemini type surfactant molecule.

【はじめに】

我々はこれまで界面活性分子の分子構造とその物性に関する研究を行い、表題化合物の無水物および水和物における固体構造[1]、溶液構造[2]について検討を行ってきた。 特に昨年の本討論会ではビシナル結合定数³J_mと³J_{cn}から、ミセル化に伴う分子内の 構造変化を明らかにした。アルキル鎖は伸びているコンホメーションが優位に存在し ていること、ミセル化にともないベンゼン環はアルキル鎖に対する立体配置が変化す ることを明らかにした。今回は ¹H-NMR および ¹³C-NMR を用いて、化学シフトとシ グナルパターンの濃度依存性から、水溶液中における単量体-ミセル平衡過程につい て会合数とベンゼン環の異方性効果の検討を行った。ジェミニ型界面活性剤の会合数 と会合体構造に及ぼす spacer の効果について報告する。また、会合数を求めるために用 いる化学シフトの値は、体積磁化率を考慮して補正を行った。補正の効果についても 報告する。

【実験】

<u>合成---化合物は3級アミンと臭化アルキルを反応させ、アミンの徹底メチル化を行い</u>

¹H-NMR、ミセル、会合数、ジェミニ型界面活性剤の spacer の効果、体積磁化率 はっとりのりかつ、 よしのあきひろ、 おかばやしひろふみ 3種の spacer をもつ分子を合成した(Fig. 1)。オク (CH3), N-Spacer - N(CH3), 2Br-チル鎖の水素はN原子に近い方からH1.H2と記号 をつけ、N原子に結合しているメチル基の水素は N-CH、ベンゼン環とN原子の間のメチレン水素 はHsp、ベンゼン環部分の水素はHphとする。 測定---重水溶液中における ¹H-NMR 測定の試料管 には体積磁化率の補正を行うため SHIGEMI 社製2 重管(SC0010)を用いた。外部標準には DSS(0.2M) を用いた。測定は日立製作所製 R-90(永久磁石: 磁場は試料管の長軸に対して垂直方向) 及び Varian 社製400 Unity plus (超伝導磁石:磁場は試料管長 軸に対して水平方向)を用いてそれぞれ測定温度 30 ℃ で行った。¹³C-NMR 測定は Varian 社製 400 Unity plus を測定温度 30°C で用いた。

【結果と考察】

<u>会合数の推定---</u> Fig. 2に oxy8 の永久磁石および 超伝導磁石を用いた 'H-NMR スペクトルを示す。

ミセル溶液中において、モノマーSと会合数 n の会 合体 S. には式(1)、式(2)で表される平衡が成り立っていると仮定し、質量作用 の法則を用いて、直線近似で線形的にミセルの会合数、平衡定数を推算した[4]。また、 式(3)と式(4)から、はじめに n、K を仮定して、最適な δ_M を決定し δ の計算値







 $nS \stackrel{\longrightarrow}{\leftarrow} S_n \qquad (1)$ $K = [S_n]/[S]^n \qquad (2)$ $[S] = C_D(\delta_m - \delta)/(\delta_M - \delta_m) \qquad (3)$ $\log(C_D - [S]) = \log nK + n\log[S] \qquad (4)$ $K : \text{Kinetic Constant } \delta_m, \ \delta_M : \text{Chemical sfift}$ of monomer and micelle C_D : Concentration

をもとめ式(5)の δerr が最小のものを (Fig3)直接探索法により非線形的に求め [5],線形的に求めた値と比較検討した。

$$\delta err = \sum \frac{(\delta_{obs} - \delta_{calc})^2}{(\delta_{obs})^2}$$
(5)

<u>体積磁化率の補正</u>---体積磁化率の補正 は試料管長軸方向に対して磁場を垂直

(永久磁石)および水平方向(超伝導磁 石)にかけて測定をして行った。真の化学 シフトδ₀は式(6)から算出した[4]。

 $\delta_0 = \frac{1}{3}(\delta^s + 2\delta^P)$ (6) ここで δ^P 、 δ^S は永久磁石、超伝導磁石を 用いた場合の観測された化学シフトであ る。 補正値はミセル溶液濃度に対して単 調な増減とならなかった(Fig.4)。化学シフ トはミセル形成前では超伝導磁石の方が 低磁場に観測されたが、ミセル形成と共に 逆転した。したがって、各測定濃度で補正 を行う必要が生じた。Table 1 に示したよう に磁化率を補正した場合 n、K の値は永久

		lin	no	nliner		
	n	K	n*	К*	n*	К*
р	21	7.6×10 ²⁵	6	9.0×10 ^s	6	8.3×10⁴
S	50	8.3×10 ⁶⁵	8	3.8×10 ⁹	26	4.2×10 ³²
с	26	3.9×10^{32}	7	2.0×10^{7}	7	5.5×10 ⁶

Table 1 n, K values for oxy8/N-CH₃ part

p: permanent s: supercoducting c: correction data

* considering solvent effect



Fig. 3 The err for oxy8 at N-CH₃ part vs. aggregation number



Fig. 4 The plot of δ vs. concentration for oxy8/N-CH₃ part

磁石を用いたものと超 伝導磁石のそれの中間 となった。

溶媒効果の補正---溶媒 効果がない場合、臨界ミ セル濃度以下では化学 シフト値は一定値をと ると考えられるが、実際 の化学シフトの測定値 は濃度に対し一定の傾 きを持った直線となっ た(Fig. 4)。そこで、この効果を補正するため に CMC 以下の濃度領域に対して近似直線を 引き、Fig. 4の矢印部分の化学シフトとした。 oxv8では溶媒効果は Hsp>N-CH_>Hph>H8 と なっている(順に 0.71、0.49、0.19、0.05 [ppm mol⁻¹-11)。これはこの順に強い相互作用を受 けていることを示す。ところで H8 ではミセ ル形成によって水素結合が弱まることにより 説明されるが他の部分は H8 よりはるかに大 きな値をとり、むしろ分子間におけるベンゼ ン環の環電流効果が支配的である。Hph に着 目すると溶媒効果は mxy8>pxy8>oxy8 となっ ている。mxy8と pxy8 では濃度増加に対し高 磁場シフトしており、一方 oxy8 では低磁場シ フトをしているため、ベンゼン環の異方性効 果が逆に作用していると考えられる。



Fig.5 ¹H-NMR Spectra for $0xy8-D_2O$ system at 30°C (a=5.0wt%; b=4.0wt%, c=3.0wt%, d=2.0wt%, e=1.0wt%).

会合体構造--- oxy8 では補正を行った値に対して会合数 n の値はそれぞれの値が一致 しなかった(Hph>N-CH₃~Hsp>H8)。これはミセル会合したときの分子間相互作用を 反映している。つまり、Hph の部分がスタックしている会合構造が考えられる。Fig.5 に Hph の濃度変化を示す。このスペクトルパターンは Cb、Cc が ¹³C-NMR で区別さ れて観測されているので、濃度増加に伴い 2 種の水素の化学シフト差が大きくなって いくものと説明される。oxy8 のベンゼン環の炭素は CMC 前後で(1wt%->5wt%)濃 度が高くなるにつれて、すべて低磁場シフトしており、Cb>Ca>Cc(化学シフト差の 差は順に 0.212、、0.137、0.061 [ppm])となった。³J_{CH}の結果とあわせて、会合体構 造はベンゼン環が 2 本の平行なアルキル鎖の側に向いている構造と示唆された。

【結論】

ミセル溶液では体積磁化率が単調変化せず、各濃度ごとに補正が必要である。oxy8 では会合数が mxy8 と pxy8 にくらべて大きく、より大きなミセルを作る。一方 mxy8 と pxy8 は小さな会合体しか形成しない。会合数 n、溶媒効果の値は分子の各部位に対 して異なり、分子間相互作用による会合構造を反映したものとなった。また、この不 一致は構造推定する上で重要なプローブとなり得る。

【参考文献】

- [1] 服部、吉野、岡林、第34回 NMR 討論会講演要旨集,101,(1995).
- [2] 服部、吉野、岡林、第35回 NMR 討論会講演要旨集,155,(1996).
- [3] 実験化学講座 続 12, pp298-301(1967).
- [4] J. H. Fendler, E. J Fendler, R. T. Medary, O. A. El Seoud, J. Chem. Soc. Faraday Trans. I, 69,280,(1973).
- [5] O. Söderman, P. Guering, Colloid & Polymer Sci, 265, 76, (1987).

P57

NMR によるオクチルホスホエタノールアミン塩酸塩のミセル形成による コンホメーション変化 (名工大工)吉野明広、〇岩崎智浩、服部憲和、多賀圭次郎、岡林博文

Conformational change of *n*-octylphosphoethanolamine hydrochloride in aqueous solution studied by NMR Spectroscopy

Akihiro Yoshino, OTomohiro Iwasaki, Norikatsu Hattori, Keijirou Taga and Hirofumi Okabayashi Department of Applied Chemistry, Nagoya Institute of Technology

The title surfactant is synthesized for mimetic studies of phospholipids. The conformations of several sites of the title surfactant are determined. The critical micelle concentration (CMC) for concentrated solutions (more than 12 wt%) is obtained by means of electrical conductivity. For higher concentrations, the concentration dependence of NMR shift data can not be used to extract micellar aggregation number since the solvent effects and volume magnetic susceptibility do not cancel each other and the law of mass action can not be applied at these concentrations. The ability of ¹H and ¹³C NMR chemical shifts to determine CMC and micellar structure has been investigated.

【緒言】

従来、界面活性分子の水溶液ミセルの会合数は、NMR 化学シフトから求められてきた^{1,2}。 しかしながら、臨界ミセル濃度(以下 CMC とする)の高い化合物に対しては溶媒効果や体積 磁化率の補正など薄い濃度では無視された要因が会合数を小さくすることが報告されてい る³⁾。一方、我々は表題化合物を合成して電気伝導度および NMR 化学シフトから CMC を 求めたところ、12wt%以上の高濃度を観測した⁴⁾。本研究では、このような高濃度での化学シ フト変化に対する溶媒効果と体積磁化率の効果について検討を試みた。また、ミセル化によ る化学シフト差の違いから水溶液中の立体構造についても検討する。Scheme 1 に OPEA・ HCl の分子構造を示す。

キーワード:¹HNMR、¹³CNMR、ミセル、ビシナル結合定数、コンホメーション変化

よしのあきひろ、〇いわさきともひろ、はっとりのりかつ、たがけいじろう、おかばやしひろふみ

【実験】

OPEA は塩化ホスホリルにn-オクチルアルコールを反応させ、次いで2-アミノエタノールを 作用させた後、酢酸で加水分解することにより合成した。OPEA・HCl は OPEA に等モルの 塩酸を加えて反応させ、再結晶により精製したものを用いた。

オクチル鎖の炭素は、P 原子に近い方から C₁, C₂ というように記号を付け、エチル鎖の炭素は、P 原子に近い方から C₉, C₁₀ と記号を付けることにする。重水素中における ¹H-NMR および ¹³C-NMR スペクトルは、Varian UNITY 400 plus 分光計(400MHz), R-90 分光計 (90MHz)を用いて、30°Cで測定した。また、電気伝導度の測定器には東亜電波工業 MODEL CM-2A を使用し、臨界ミセル濃度(CMC)を求めた。

【結果と考察】

(1)コンホメーションの決定

OPEA・HCl の P 原子寄りの1, 2, 9, 10位の ¹H, ¹³C-NMR 吸収線に ³¹P との結合定数に よる分裂がみられたので、それぞれの位置でのコンホメーションを解析した。また、デカップリ ングを行うことにより PO-C,H, PO-C₆H, HC,-C₄H 軸まわりのコンホメーションも解析した。

NMR スペクトルで観測される三結合間の結合定数は二面体角に依存しており、Karplus の関係式に従い trans, gauche, gauche'型の各々の³Jの荷重平均、³J=P_t·³J_t+P_g·³J_g+P_g·³J_g, で表される。ここで、 P_t , P_g , P_g , I_g ,

${}^{3}J = P_{t} \cdot {}^{3}J_{t} + (1 - P_{t}) \cdot {}^{3}J_{g}$

それぞれの結合定数 ³*J*_t, ³*J*_gは、PO-CH 軸回転では ³*J*_t =30.6Hz、 ³*J*_g =1.5Hz、PO-CC 軸回 転では ³*J*_t =8Hz、 ³*J*_g =2Hz を使用した。しかし、H₂水素は H₁をデカップルしたところ4本観測 された。そこで、観測したスペクトルを AA'XX'系と近似し、 trans, gauche, gauche'型の比率 を次のように表した。 *J*_{ax} = *P*_g·³*J*_g + *P*_g·³*J*_g + *P*_t·³*J*_t, *J*_{bx} = *P*_g·³*J*_g + *P*_t·³*J*_g, *P*_t + *P*_g + *P*_g=1 . ところで、OPEA・HCl は gauche と gauche'が同じ形態であるので、次のように表され る。

$J_{ax} = 2 P_{g} \cdot {}^{3}J_{g} + P_{t} \cdot {}^{3}J_{t}$ $J_{bx} = P_{g} ({}^{3}J_{g} + {}^{3}J_{t}) + P_{t} \cdot {}^{3}J_{g}, \quad P_{t} + 2P_{g} = 1$

これをもとに、それぞれの回転異性体の割合を求めた。各々の炭素に対するスペクトルの 帰属は、'H-¹H および ¹H-¹³C COSY スペクトルにより行った。

結合定数と骨格炭素についてのトランス配座の割合(t)との関係を Table 1 に示す。これから、それぞれオクチル鎖とエチル鎖の根元の PO-CH と PO-CC の t は、どれもほぼ同じ値であり、コンホメーションに差がなく二つの O-C まわりはトランスの比率が大きいことが分かる。 一方、HC₁-C₂H と HC₉-C₁₀H の ³J はオクチル鎖とエチル鎖で異なる。すなわち、コンホメーションに違いがあり、オクチル鎖の方がエチル鎖より束縛回転している。一方、HC₂-C₃H と HC₁-C₂H を比較すると HC₂-C₃H の二種類の水素が区別されていることからトランスの比率が大きく、束縛回転していることが分かった。

concentration	12wt%	(0.5M)	15.5wt%	6(0.7M)				
bond	^{3}J	t	³ J	t	bond	${}^{3}J_{ax}$	${}^{3}J_{bx}$	t
PO-C ₁ H	6.77	64	6.77	64	HC ₂ -C ₃ H	8.50	5.90	10
PO-C ₉ H	6.59	65	6.59	65				
PO-C ₁ C ₂	7.10	85	7.25	88				
PO-C ₉ C ₁₀	6.94	82	7.24	87				
HC ₁ -C ₂ H	6.59		6.68	_				
HC ₉ -C ₁₀ H	5.31		5.4					

0.01

0.00

-0.01

-0.03

-0.05

-0.06

-0.07

0.6

2

3

- 7 ... 8

.в... 9

0.7

4.5 6

0.8

0.9

Concentration [mol/]

Fig. 1 Corrected ¹³C chemical shift against concentration

1.0

1.1

1.2

۳. -0.02 م

~~~ ⊲ -0.04

Table 1 Coupling constant  $({}^{3}J, Hz)$  and trans conformation ratio (t) against backbone carbon

(2)<sup>13</sup>C Chemical shift

CMC 以下の化学シフトが一定値 であるとして溶媒効果は直線近似 で差し引いた。主鎖の C<sub>3</sub>-C<sub>2</sub>での 溶媒効果は 10<sup>-12</sup> ppml/mol 以下で あった。一方、C1, C2, C, ではそれ ぞれ 0.3138, -0.0583, 0.3564 ppml/mol であり、C10は補正できな かった。しかしながら、全体的に溶 媒効果は少ない。

Fig.1に溶媒効果補正後の<sup>13</sup>C化 学シフトの濃度依存性を示す。ど の部位でも同じ濃度で変化がみら

れ、すべての部位で単量体領域に比べて高磁場シフトしている。これはミセル形成による疎 水場での立体圧縮効果である。C。での化学シフト変化が最も大きく、それ以外の部位にお いてはほぼ同一である。図からも分かるように測定の誤差が大きいため、会合数の決定は行 わなかった。

電気伝導度の測定から求めた CMC は、0.535「mol/I]であり、NMR と比較すると電気伝導 度の方が CMC 濃度が低く鋭敏であった。

(3)<sup>1</sup>H Chemical shift

溶媒効果は(2)と同じく直線近似 で差し引いた。主鎖の H,-H,での 溶媒効果は-0.0634 - -0.0524 ppml/mol であった。一方、H<sub>1</sub>, H<sub>10</sub> は 0.001 程度と小さく H。では 0.0217 ppml/mol であった。

Fig.2に補正後の 400MHz での H 化学シフトの濃度依存性を示 す。<sup>13</sup>C-NMR とは異なり、測定の 部位によって単量体領域に比べ





て高磁場や低磁場にシフトしている。すなわち、H<sub>1</sub>, H<sub>9</sub>, H<sub>10</sub> は高磁場シフトしているが、主鎖 の H<sub>2</sub>-H<sub>8</sub> では低磁場シフトしている。このシフト変化のうち前者は電荷移動で説明され、後者 は溶媒の水との水素結合で説明される。単量体領域では水との水素結合のため高磁場シフ トしているが、ミセルを形成すると主鎖の部分から水が排除されて低磁場シフトする。主な化 学シフト変化は主鎖でみられることから、この変化はミセル形成に直接関連している。また、ミ セル形成における変化も部位により異なり、H<sub>1</sub>, H<sub>9</sub>, H<sub>10</sub> では <sup>13</sup>C とほぼ等しく、H<sub>2</sub>-H<sub>8</sub> ではそ れより鋭敏であった。これは、水素が分子骨格である炭素より外側にあるためと考えられる。 (4)体積磁化率の補正

体積磁化率は外部における二重管基準法で 400MHz と 90MHz の <sup>1</sup>H-NMR スペクトルの 比較から補正を行った。補正式は、 $\delta_0 = (\delta^s + 2 \delta^p)/3$  のように表される。ここで、 $\delta_0$  は体積 磁化率が補正された真の化学シフト、 $\delta^s$  は超伝導磁石装置(400MHz)により観測される化 学シフト、 $\delta^p$ は永久磁石装置(90MHz) により観測される化学シフトである。

Fig.3に 400MHz と 90MHz の <sup>1</sup>H-NMR ス ペクトルから体積磁化率の補正を行った結 果を示す。上から順に90MHzの測定値(IR)、 磁化率の補正値(VM)、400MHz の測定値 (SC)である。400MHz の化学シフトに変化が みられず解析が困難であるが、体積磁化率 の補正後の値では滑らかである。また、 90MHzの化学シフトには変化がみられるが、 高濃度において単調増加でないためこのこ とからも体積磁化率の補正が必要である。

# (5)会合数と生成定数

 $\delta_0$ に対して質量作用則<sup>1,2)</sup>を適用して会合数を求めた。まず、1/Cから平衡ミセルシフト  $\delta_M$ を求め、ミセル濃度[S]=C( $\delta_M$ - $\delta_0$ ) /  $\delta_M$ 



を計算し log(C-[S])をプロットして傾きから会合数 n、切片から log nK(K は平衡定数)を算出 した。H。の結果が最も誤差が少なく計算され、n=39、K=4.9×10<sup>6</sup>を得た。

#### 【結論】

結合定数からオクチル鎖とエチル鎖では、ミセル形成時のコンホメーションが異なり、オクチル鎖の方が束縛回転していることが分かった。また、化学シフトの濃度変化から CMC に対する鋭敏さは、<sup>13</sup>C よりも <sup>1</sup>H の方が鋭敏であり、特に主鎖が鋭敏であった。<sup>1</sup>H-NMR の 400MHz と 90MHz で磁化率の補正を行なうことにより真の値が得られることが分かった。

- 1) J. H. Fendler, E. J. Fendler, R. T. Medary and O. A. El Seoud, J. Chem. Soc. Faraday Trans. 1, 69 280 (1973)
- 2) UH Henriksson, Lars Üdbbeg, J. Colloid. Interface Sci., 46 212 (1974)
- 3) O. Söderman and P. Guering, Colloid & Polymer Sci., 265 76-82 (1987)
- 4) 岩崎智浩,服部憲和,吉野明広,多賀圭次郎,岡林博文,第50回コロイドおよび界面化学討論会 P029 (1997)

P58

# NMRによる3-ヒドロキシブタン酸のオリゴマーの 溶液構造の解析

#### (理化学研究研) 〇李 俊、鵜沢 洵、土肥義治

## Conformational Analysis of Oligomers of (R)-3-Hydroxybutanoic Acid in Solutions by NMR Spectroscopy

#### Jun Li, Jun Uzawa, and Yoshiharu Doi

The Institute of Physical and Chemical Research (RIKEN), Horosawa 2-1, Wako, Saitama 351-01

As model compounds of poly[(R)-3-hydroxybutanoate] [P(3HB)], oligomers of (R)-3-hydroxybutanoic acid (3HB) were studied in terms of their conformational behavior in solutions by means of <sup>1</sup>H NMR spectroscopy. The NMR assignments of the oligomers were made by using two-dimensional pulsed field gradient <sup>1</sup>H-<sup>1</sup>H COSY and <sup>1</sup>H-<sup>13</sup>C HMBC (heteronuclear multiple-bond correlation) spectroscopy. The conformational behaviors of 3HB oligomers generated by rotation about the CH<sub>2</sub>-CH bonds were investigated in various solvents by analysis of vicinal coupling in the 500-MHz <sup>1</sup>H NMR spectra. The effects of the polarity of solvents and temperature on the conformational structures were discussed.

【はじめに】

ポリ(R)-3-ヒドロキシブタン酸[P(3HB)]は多くの微生物が作る立体規則性のバイオポリエステルで あり、その生分解性と生体適合性に多くの関心が寄せられ、いろいろと研究されてきた。そこで、完 全に均一な化学構造と分子量をもつ(R)-3-ヒドロキシブタン酸(3HB)のオリゴマーを化学合成し、 P(3HB)のモデル化合物としてその性質を調べ、より詳細な情報を得ることは重要な課題である。

先に、私たちはP(3HB)のOH末端のモデル化合物として3HBのダイマーのメチルエステルである methyl (3R)-3-{[(3'R)-3'- hydroxybutanoyl]oxy}butanoate [M(3HB)2]を合成し、そのCDCl<sub>3</sub>とD<sub>2</sub>O中のコ ンフォーメーション構造につい

て報告した<sup>1)</sup>. 今回, さらに 3HBのトリマーのメチルエステ ル[M(3HB)3]及び3HBのダイマ ー[A(3HB)3]を加え、NMRによ りこれらのオリゴマーのコンフォ ーメーションについて、溶媒や 温度効果を検討したので報告す る. Chart 1にはP(3HB)及び 3HBのオリゴマーの化学構造を 示す.





【方法】

(R)-3-ヒドロキシブタン酸(3HB)のオリゴマーはmethyl (R)-3-hydroxybutanoateから合成し、NMR、 MASS、及び元素分析などによって同定した.3HBのオリゴマーのNMR帰属は磁場勾配パルス法 (PFG)を用いた二次元HMBC及びCOSYスペクトルによって行った.種々の温度と溶媒中での<sup>1</sup>H-NMR スペクトルを測定し、メチレンプロトンのカップリング定数を求め、そのカップリング定数から CH<sub>2</sub>-CH結合に関してそれぞれのモノマーユニットの各コンフォーマーの分率を見積もった.

#### 【結果と考察】

まず、磁場勾配パルス法を用いた二次元HMBC及びCOSYスペクトルによって3HBのオリゴマーの NMR帰属を行った. Figure 1 に M(3HB)2の<sup>1</sup>H-<sup>13</sup>C PFG-HBMCスペクトルを示す. 二つのcarbonyl炭素 (C1, C1')のうち、メトキシ基の'Hとlong-range相関を示したのはC1であることがわかった。したがって、メチレンプロトン(H2, H2')の帰属はC1及びC1'との相関から決めることができた。更にM(3HB)2の'H-'H PFG-COSYスペクトルを測定した。H3とH2、H3とH4、そしてH3'とH2'、H3'とH4'の相関ピークが見られた。

Figure 2 に3HBモノマーユニットのCH<sub>2</sub>-CH結合に関して可能な 3 つのコンフォーマー、即ちtrans (T)、gauche (G)、及びanother gauche (G)を示す. 二つのメチレンプロトン(CH<sub>2</sub>)とメチンプロトン (CH)はABXカップリング系を形成し、スペクトル上で現れるみかけのカップリング定数J<sub>AX</sub>とJ<sub>BX</sub>はそれぞれのコンフォーマーのビシナルカップリング定数とそれらの分率から決める. Gaucheとtransの ビシナルカップリング定数はそれぞれ約2.1 Hzと11.0 Hzとして、J<sub>AX</sub>とJ<sub>BX</sub>からCH<sub>2</sub>-CH結合に関して それぞれのモノマーユニットの各コンフォーマーの分率を見積もることができる.

Table 1 にCDCI<sub>3</sub>中での3HBオリゴマーの各モノマーユニットのメチレンプロトンのカップリング定数とCH<sub>2</sub>-CH結合に関してのコンフォーマーの分布を示す。三つのオリゴマーに対して、いずれの場合にもOH末端と隣接していない3HBユニットのCH<sub>2</sub>-CH結合に関しては主にtrans conformerであり、次はgauche conformerであり、another gauche conformerは3%以内に止る。このコンフォーメーショ

ン構造はP(3HB)の骨格のものとほ ぼ同様である.一方,OH末端と 隣接する3HBユニットのCH,-CH結 合に関してはかなり違ったコンフォ ーメーション構造を示す.この場 合、メインがgauche conformerに なり, trans conformerと並び another gauche conformer to 10% 程度を示す。それはFig.3に示す ように, gaucheと another gauche conformersに は OHと -C=Oが分子内水素結合を形成でき るためと考えられる. これらの分 子内水素結合の形成によって gaucheと another gauche conformersが安定化されたため、 この二つのコンフォーマーの分率 が上がったのである。



Fig. 1. Expansion of <sup>1</sup>H-<sup>13</sup>C PFG-HMBC spectrum of M(3HB)2 in CDCl<sub>3</sub> at 25 °C.

|          |         |         | Coupling co     | Coupling constant / Hz |                  | mformer fra | ction |
|----------|---------|---------|-----------------|------------------------|------------------|-------------|-------|
| Oligomer | Bond    | Probe H | J <sub>AX</sub> | J <sub>B</sub> X       | $P_{\mathrm{T}}$ | PG          | PĞ    |
| A(3HB)2  | C2-C3   | H2      | 8.2             | 4.9                    | 0.68             | 0.31        | 0.01  |
|          | C2'-C3' | H2'     | 5.2             | 7.3                    | 0.34             | 0.58        | 0.08  |
| M(3HB)2  | C2-C3   | H2      | 7.6             | 5.2                    | 0.63             | 0.35        | 0.02  |
|          | C2'-C3' | H2'     | 3.7             | 8.5                    | 0.18             | 0.73        | 0.09  |
| M(3HB)3  | C2-C3   | H2      | 7.6             | 5.5                    | 0.61             | 0.38        | 0.01  |
|          | C2'-C3' | H2'     | 7.8             | 5.2                    | 0.63             | 0.34        | 0.03  |
|          | C2"-C3" | H2"     | 3.7             | 8.7                    | 0.17             | 0.73        | 0.10  |

Table 1. Coupling Constants of Methylene Prontons and Conformer Distributions of CH<sub>2</sub>-CH Bonds in Oligomers of (*R*)-3Hydroxybutanoic Acid in CDCl<sub>3</sub> at 27 °C.

Table 2 にD<sub>2</sub>O中での3HBオリゴマ -の各モノマーユニットのメチレン プロトンのカップリング定数と CH<sub>o</sub>-CH結合に関してのコンフォーマ ーの分布を示す. OH末端と隣接して いない3HBユニットのCH\_-CH結合に 関しては、主にtransとgauche conformersであり、another gauche conformerはほとんどない. このコン フォーメーション分布はCDCI。中での ものと少々異なり、それは溶媒の極 性の影響だと考えられる. また、OH 末端と隣接する3HBユニットの CH<sub>2</sub>-CH結合に関しては, gauche conformerの 分 率 は 依 然 trans conformerのものより高く、D<sub>2</sub>O中で もgauche conformerにはOHと-C=O が分子内水素結合を形成できると考 えられる、しかし、この水素結合は CDCI。中でのものより弱いと思われる.

Table 3 に種々の非極性溶媒と極性 溶媒中でのM(3HB)2の各モノマーユ ニットのメチレンプロトンのカップ



Fig. 2. Newman projections of possible conformers of a 3HB monomer unit about  $CH_2$ -CH bond.



Fig. 3. Conformational structures about CH<sub>2</sub>-CH bond of 3HB unit adjacent to OH terminal in 3HB oligomers. In both gauche and another gauche conformers the hydroxy and carbonyl groups form an intramolecular hydrogen bond.

リング定数とCH<sub>2</sub>-CH結合に関してのコンフォーマーの分布を示す.まず、dichloromethane, cyclohexane,及び*n*-hexaneなどの非極性溶媒中において、どの3HBユニットについてもCH<sub>2</sub>-CH結合に関してのコンフォーマーの分布はCDCI<sub>3</sub>中でのものとよく似ている.OH末端と隣接する3HBユニットのCH<sub>2</sub>-CH結合に関してgaucheとanother gauche conformersにはOHと-C=Oが分子内水素結合を形成している.一方、THF, acetone,及びDMFなどの極性溶媒中において、二つの3HBユニットのCH<sub>2</sub>-CH結合に関してのコンフォーマーの分布は非極性溶媒中でのものとかなり異なっている.この場合、二つの3HBユニットのコンフォーマー分布は近い値になり、gaucheとanother gauche conformersにはOHと-C=Oが分子内水素結合を形成できないと考えられる.

|          |         |         | Coupling constant / Hz |                 | Cor  | nformer frac | tion |
|----------|---------|---------|------------------------|-----------------|------|--------------|------|
| Oligomer | Bond    | Probe H | J <sub>AX</sub>        | $J_{\rm BX}$    | PT   | PG           | ΡĞ   |
| A(3HB)2  | C2-C3   | H2      | 6.7                    | 6.7             | 0.50 | 0.50         | 0.00 |
|          | C2'-C3' | H2'     | 5.5                    | 7.3             | 0.38 | 0.58         | 0.00 |
| M(3HB)2  | C2-C3   | H2      | 6.4                    | 6.4             | 0.49 | 0.49         | 0.02 |
|          | C2'-C3' | H2'     | 5.2                    | 7.8             | 0.35 | 0.64         | 0.00 |
| M(3HB)3  | C2-C3   | H2      |                        |                 |      |              |      |
|          | C2'-C3' | H2'     |                        |                 |      |              |      |
|          | C2"-C3" | H2"     | 5.2                    | 7. <del>9</del> | 0.34 | 0.65         | 0.01 |

Table 2. Coupling Constants of Methylene Prontons and Conformer Distributions of CH<sub>2</sub>-CH Bonds in Oligomers of (*R*)-3-Hydroxybutanoic Acid in D<sub>2</sub>O at 27 °C.

|                                 |         |         | Coupling co     | Coupling constant / Hz |      | nformer frac | tion |
|---------------------------------|---------|---------|-----------------|------------------------|------|--------------|------|
| Solvent                         | Bond    | Probe H | J <sub>AX</sub> | J <sub>BX</sub>        | PT   | PG           | РĞ   |
| CD <sub>2</sub> Cl <sub>2</sub> | C2-C3   | H2      | 7.8             | 5.4                    | 0.64 | 0.37         | 0.00 |
|                                 | C2'-C3' | H2'     | 3.4             | 8.5                    | 0.14 | 0.72         | 0.14 |
| C6D12                           | C2-C3   | H2.     | 7.2             | 5.8                    | 0.57 | 0.41         | 0.02 |
|                                 | C2'-C3' | H2'     | 3.2             | 8.6                    | 0.10 | 0.72         | 0.18 |
| C6D14                           | C2-C3   | H2      | 7.3             | 5.8                    | 0.58 | 0.41         | 0.01 |
|                                 | C2'-C3' | H2'     | 3.0             | 8.8                    | 0.11 | 0.75         | 0.14 |
| THF-d8                          | C2-C3   | H2      | 7.3             | 6.1                    | 0.57 | 0.43         | 0.00 |
|                                 | C2'-C3' | H2'     | 7.3             | 5.8                    | 0.58 | 0.41         | 0.01 |
| Acetone-d6                      | C2-C3   | H2      | 7.6             | 5.5                    | 0.61 | 0.38         | 0.01 |
|                                 | C2'-C3' | H2'     | 7.3             | 5.8                    | 0.58 | 0.41         | 0.01 |
| DMF-d7                          | C2-C3   | H2      | 6.6             | 6.6                    | 0.50 | 0.50         | 0.00 |
|                                 | C2'-C3' | H2'     | 7.0             | 6.1                    | 0.55 | 0.44         | 0.01 |

 

 Table 3. Coupling Constants of Methylene Prontons and Conformer Distributions of CH2-CH Bonds in M(3HB)2 in Various Organic Solvents at 27 °C.

さらに、温度による3HBオリゴマーのコンフォーメー ション分布の影響について検討した。Fig.4にCDCI。中 での温度によるM(3HB)2の二つの3HBユニットのコンフォ ーメーション分布の影響を示す、C2-C3結合に関しては 温度の上昇につれて、三つのコンフォーマーの分率が徐々 に平均化される.一方、C2'-C3'結合に関しては温度の 上昇につれて、三つのコンフォーマーの分率の変化はか なり異なり、gaucheとanother gauche conformersの分 率は徐々に下がると共に、trans conformerの分率は上が る. これは高温において, gaucheとanother gauche conformersの水素結合が弱くなるためと考えられる。特 に温度が低い時、 another gauche conformerが trans conformerより高い分率を示すことがわかった。これは 温度が低い場合、その水素結合はより効果的に形成でき、 gauche conformerだけでなくanother gauche conformer のエネルギーをも大きく下げたことを示唆する。

今後、更に(S)体の3HBのオリゴマーや(R)と(S)体3HB ユニット両方を含むオリゴマーのコンフォーメーション 構造について検討し、それらのコンフォーメーション構 造と酵素分解性との関連を調べる予定である。



Fig. 4. Conformer fractions for the C2-C3 bond (a) and the C2'-C3' bond (b) of M(3HB)2 as a function of temperature in CDCl<sub>3</sub>.

[Reference] 1) J. Li, J. Uzawa, and Y. Doi, Bull. Chem. Soc. Jpn., 70, 1887 (1997).

キーワード: 3-ヒドロキシブタン酸のオリゴマー, PFG, HMBC, コンフォーメーション, 水素結合 著者ふりがな: り しゅん,うざわ じゅん,どい よしはる

# 細孔内拡散におけるobstruction効果と温度依存性 (東水大)〇福岡美香、五味雄一郎、渡辺尚彦

Two comportent obstruction model of water diffusion in food maicrostructure (Tokyo university of fisheries) OMika Fukuoka, Yu-Ichiro Gomi, Hisahiko Watanabe

The diffusion properties of water in beads suspensions have been studied using pulsed field gradient nuclear magnetic resonance(PFG-NMR). The diffusion decays tend to be non-exponential. A model which considered two physically distingushable water phases, namely bulk and hydrated shell water has been used to fit the data. The diffusion rates has been measured at diffusion time varing. The results clearly showed diffusion time dependent. In this work two dimensional random walk simulation of transient obstruction effect on moisture diffusion which consist of two phases water was conducted via numerical calculation.

#### Introduction

本研究の目的は単純な系例えばガラスビーズを充填した際にできる間隙における水分子の拡散挙動 をモデル化することにより、より複雑な構造を有する食品素材や生体組織中の水の拡散挙動への適応 を検討することである。溶液の分子自己拡散係数をパルス磁場勾配(PFG)NMR法で測定する手法は 1965年にTannerにより提出されて以来有力な方法となっている。PFG-NMR法では拡散時間を数十ミリ 秒から数秒まで変化させることが可能であり、拡散時間を適切に選べば、分子は拡散している周りの 構造の影響を受け、その結果が拡散係数の値に現れる。このようなrestricted diffusionを解析して生体組 織や食品の構造に関する情報を得ることも可能である。しかしながら適切なモデルを設定し、境界条 件を与えて拡散方程式を解いて解析解を得ることは難しい。

近年我々は、transientな拡散係数の時間依存性を示すrestricted diffusionについてランダムウオークシュ ミレーションによる解析をおこなった. モデルでは2次元の座表上に多数の粒子を配列したcelfを設定 した. 粒子が自由に拡散できる部分と壁により制限される部分を作り、開孔比で表した.開孔比を変 化させるとinfiniteな拡散係数値が異なることがわかった.この結果を実際の食品素材に適応させると ともに、構造がしっかりわかったモデルサンプルで検証する必要がある.そこで我々はモデルサンプ ルとしてガラスビーズを充填させて水はその間隙を拡散するような系を設定し、解析を試みた.

#### NMR measurements of water diffusion in beads suspension

ガラスビーズはBaO・TiO2・SiO2系ガラス、粒径80μmを用いた。これを蒸留水に懸濁させ、直径 5mmのNMR試験管に充填した。その後懸濁液上部の上澄み液を取り除きNMR測定試料とした。

PFG-NMR法はstimulated echo バルスシークエンスで行なった。磁場勾配の大きさg=6~37.5gauss/cm、 duration time  $\delta$ =2ms、拡散時間 $\Delta$ =19~209ms、測定温度:20°Cで実験した。測定パラメータに対するエ コーシグナルの滅衰は、doped waterの場合は直線性を示し、傾きから計算した拡散係数値は2x10<sup>5</sup>cm<sup>2</sup>/s となった。これに対しガラスビーズを充填した場合は直線性は示さない。また傾きもdoped waterの場 合に比べかなり減少していることがわかった。拡散係数を2x10<sup>5</sup>cm<sup>2</sup>/sとすると拡散時間が109msにおけ る拡散距離は約20µmとなる。 粒径80µmのビーズを充填し、その間隙の水を観測しているとすれば、 この拡散距離ではビーズによるobstruction effectを受けていると考えられる。拡散時間が十分短い19ms

PFG-NMR, water diffusion, Obstruction effect

ふくおかみか、ごみゆういちろう、わたなべひさひこ

においてはほぼ直線性を示した.拡散時間の増大とともに傾きが小さくなり直線性も示さなくなる transientな挙動を示した.

#### Simulation of water diffusion in beads suspension

PFG-NMRの測定結果を解析するために次のような仮定をたてた。1)ビーズ間隙に存在する水に、拡 散係数の異なる2成分があるとする。ビーズ表面に吸着している水分子と、その水とさらに弱く結合 し、動きにくくなっている水が形成する層をAとする。拡散係数をD<sub>A</sub>とする。このA層より外の連続相 をBとする。B相はバルクな溶液からなり、この場合は蒸留水の拡散係数値に等しい拡散係数D<sub>B</sub>を有す る、A層にある水のpopulationをPaとすると、バルクな水のpopulation、PbはPb=1-Paとなる.

2)拡散時間を長くしていくとB相の水はビーズとA層からなる部分に衝突し自由な拡散が制限される と考える。その結果B相の水の見かけの拡散係数DBは拡散時間が大きくなるとともに減少していき最 終的にはある一定値に収束すると予想される。これに対しD<sub>A</sub>はほとんど変化しないとする。population、 PaとPbは拡散時間が変化しても一定であるとする。 仮定1)、2)に基ずき, PFG-NMRのエコーシグナ ル強度の滅衰は以下のように表せる.

A/A0=Paexp(-D<sub>A</sub>x)+(1-Pa)exp(-D<sub>B</sub>x) (\*)  $tz = \gamma^2 \delta^2 g^2 (\Delta - \delta/3)$ 

上式を測定値にfitさせた。A層の水の拡散係数値DaはKimmch et all. (1993) <sup>\*1</sup>)による値を採用した. 拡散時間 $\Delta$ の変化に対してDaは常に一定,populationも一定,バルクの水の拡散係数値Dbのみ変化させ て $\Delta$ が19msから259msまでのNMRの測定値をシュミレーションすることができた. 拡散時間が19msの 場合においては、シュミレーションに用いたパラメータはDa=1.2x10<sup>6</sup> cm<sup>2</sup>/s, Db=2.2x10<sup>5</sup> cm<sup>2</sup>/s, Pa=0.26 である. 拡散時間が209msの場合には用いたパラメータはDa=1.2x10<sup>6</sup> cm<sup>2</sup>/s, Db=7.3x10<sup>6</sup> cm<sup>2</sup>/s, Pa=0.26 である.

シュミレーションの結果得られたDbの時間変化についてobstruction modelによる解析をおこなった. obstruction modelのRandom walk simulationによる解析の詳細は別報によった<sup>'2)</sup>.本報ではそのうち二つの結果を用いた.一つは拡散係数値の時間依存性のマスターカーブである.もう一つはobstruction modelにおける開孔比gと,解析解としてもとめた拡散時間が十分長いところにおけるinfiniteな拡散係数値(定常値)との関係である.マスターカーブにfittingさせた結果obstacleのcellサイズは25.6µm, freeな拡散係数値は2.0x10<sup>5</sup> cm<sup>2</sup>/s,infiniteな拡散係数値は4.3x10<sup>6</sup> cm<sup>2</sup>/sとなった.

infiniteな拡散係数値はfreeな拡散係数値の約0.22になった.この結果よりobstruction modelにおける開 孔比はg=0.21となった。

#### Water diffusion in small beads suspension

粒径16µmのガラスビーズを充填した試験管内の水について同様の実験を試みた粒径80µmの場合と 明らかに異なる結果を示した. 拡散時間は19msから209msまで変化させたが, 拡散時間の変化に対す るエコーシグナルの滅衰は, ほぼ一つの曲線を示した. この結果を粒径80µmの場合と同様に2成分系 obstruction modelで解釈してみると粒径16µmのビーズを用いた場合はバルクな水のtransientなobstruction effectはほとんど観測されなかったことになる. すなわち本実験の拡散時間内でバルクの水の拡散に対 するビーズによるobstruction effectが定常状態に達していると考えられる. ビーズと相互作用するB層の 厚みは粒径によらず一定と考えられるのでA層の水の拡散係数値は粒径80µmのビーズを用いた場合と 等しい. 一方粒径が小さい方が大きい方に比べ粒子表面積が大きくなるのでA層の水のpopulation (体 積分率)が大きくなると考えられる. 以上の仮定を踏まえてシュミレーションを行った結果, 得られ たパラメータはDa=1.2x10<sup>6</sup> cm<sup>2</sup>/s, Db=1.1x10<sup>5</sup> cm<sup>2</sup>/s, pa=0.40であった.

\*1)R. Kimmich et al. Appl. Magn. Reson. 4, 425-440(1993).

\*2)Y.Gomi, T.Mihori, I.Terashima and H.Watanabe, Engineering & Food at ICEF7(R.Jowitt, ed.), A53(1997).

化学シフトにおける相対性効果

(北見工大) 〇馬場雄久・福井洋之

# **Relativitic Effects on Nuclear Magnetic Shieldings.**

Kitami Institute of Technology O T. Baba, H.Fukui

A Schrödinger-Pauli type two-component perturbation theory has been presented for the relativistic effect calculation of nuclear magnetic shieldings. The expression for the relativistic nuclear magnetic shieldings are derived from the use of Douglasl-Kroll transformation of the no-pair equation for a molecule which bears a nuclear magnetic dipolar moment, and which is placed in an external magnetic field. The exact form of the relativistic kinetic energy is included in the eigenvalue equation which is solved variationally. We calculated the relativistic mass correction effect on the nuclear magnetic shieldings in the four hydrogen halide molecules, HF, HCl, HBr, and HI, at the coupled Hartree-Fock (CHF) level. It was shown that the mass correction effect increases the nuclear magnetic shieldings of the halogen nuclei. The increments in the shielding are proportional to about third power of the atomic numbers. This increase in the shielding means that the mass correction effect tends to concentrate the electrons in a molecule to the vicinity of the heavy nuclei.

The results for our relativistic and nonrelativistic calculations for the magnetic shielding constants are presented in Table I and Figure 1.



Figure 1. Linear plotting of  $\ln (\sigma_{rela.}^{iso} - \sigma_{nonrela.}^{iso})$  vs.  $\ln Z$  for the isotropic shielding constants of the halogen nuclei in hydrogen halides. Z is the atomic number of the halogen atom. Gauge origins are placed at the halogen nuclei.

Keyword: Relativistic effect, Chemical Shift, Coupled Hartree-Fock 〇ばば たけひさ, ふくい ひろゆき

P60

| Molecule | Basis set          | Gauge Origin |                      | Nonrela. | Rela.   | Rela. – N | onrela. |
|----------|--------------------|--------------|----------------------|----------|---------|-----------|---------|
| HF       | (13s8p3d/7s2p)     | F            | $\sigma^d_\perp$     | 482.4    | 485.9   | 3.5       |         |
|          |                    |              | $\sigma^p_\perp$     | -106.5   | -108.4  | -1.9      |         |
|          |                    |              | $\sigma_{\perp}$     | 375.9    | 377.5   | 1.6       |         |
|          |                    |              | $\sigma_{  }$        | 481.9    | 485.5   | 3.5       |         |
|          |                    |              | $\sigma_{ m iso}$    | 411.3    | 413.5   | 2.3       |         |
|          |                    | Η            | $\sigma^d_\perp$     | 467.1    | 470.6   | 3.5       |         |
|          |                    |              | $\sigma^p_\perp$     | -77.7    | -79.4   | -1.7      |         |
|          |                    |              | $\sigma_{\perp}^{-}$ | 389.4    | 391.2   | 1.8       |         |
|          |                    |              | $\sigma_{  }$        | 481.9    | 485.5   | 3.5       |         |
|          |                    |              | $\sigma_{ m iso}$    | 420.3    | 422.6   | 2.4       |         |
| HCl      | (15s12p6d/7s2p)    | Cl           | $\sigma^d_\perp$     | 1151.4   | 1179.5  | 28.1      |         |
|          |                    |              | $\sigma^p_\perp$     | -307.5   | -321.4  | -14.0     |         |
|          |                    |              | $\sigma_{\perp}$     | 843.9    | 858.0   | 14.1      |         |
|          |                    |              | $\sigma_{  }$        | 1149.1   | 1177.2  | 28.1      |         |
|          |                    |              | $\sigma_{ m iso}$    | 945.6    | 964.4   | 18.8      |         |
|          |                    | Н            | $\sigma^d_\perp$     | 1140.4   | 1168.5  | 28.2      |         |
|          |                    |              | $\sigma^p_\perp$     | -279.2   | -292.2  | -12.9     |         |
|          |                    |              | $\sigma_{\perp}$     | 861.1    | 876.4   | 15.2      |         |
|          |                    |              | $\sigma_{\parallel}$ | 1149.1   | 1177.2  | 28.1      |         |
|          |                    |              | $\sigma_{ m iso}$    | 957.1    | 976.6   | 19.5      |         |
| HBr      | (17s13p8d4f/7s2p)  | Br           | $\sigma^d_\perp$     | 3129.2   | 3465.2  | 336.0     |         |
|          |                    |              | $\sigma^p_\perp$     | -765.8   | -943.7  | -178.0    |         |
|          |                    |              | $\sigma_{\perp}$     | 2363.5   | 2521.5  | 158.0     |         |
|          |                    |              | $\sigma_{\parallel}$ | 3126.2   | 3462.3  | 336.1     |         |
|          |                    |              | $\sigma_{ m iso}$    | 2617.7   | 2835.1  | 217.4     |         |
|          |                    | Η            | $\sigma^d_\perp$     | 3119.3   | 3456.0  | 336.7     |         |
|          |                    |              | $\sigma^p_\perp$     | -687.2   | -864.7  | -177.5    |         |
|          |                    |              | $\sigma_{\perp}$     | 2432.2   | 2591.4  | 159.2     |         |
|          |                    |              | $\sigma_{  }$        | 3126.2   | 3462.3  | 336.1     |         |
|          |                    |              | $\sigma_{\rm iso}$   | 2663.5   | 2881.7  | 218.2     |         |
| HI       | (19s15p10d6f/7s2p) | Ι            | $\sigma^d_{\perp}$   | 5508.0   | 7478.0  | 1969.9    |         |
|          |                    |              | $\sigma^p_\perp$     | -1469.5  | -2674.2 | -1204.7   |         |
|          |                    |              | $\sigma_{\perp}$     | 4038.5   | 4803.8  | 765.3     |         |
|          |                    |              | $\sigma_{  }$        | 5504.6   | 7474.9  | 1970.3    |         |
|          |                    |              | $\sigma_{ m iso}$    | 4527.2   | 5694.1  | 1166.9    |         |
|          |                    | Н            | $\sigma^d_\perp$     | 5499.3   | 7471.8  | 1972.4    |         |
|          |                    |              | $\sigma^p_\perp$     | -1438.7  | -2613.0 | -1174.3   |         |
|          |                    |              | $\sigma_{\perp}$     | 4060.6   | 4858.8  | 798.1     |         |
|          |                    |              | $\sigma_{  }$        | 5504.6   | 7474.9  | 1970.3    |         |
|          |                    |              | $\sigma_{ m iso}$    | 4542.0   | 5730.8  | 1188.8    |         |

TABLE I. Relativistic and nonrelativistic nuclear magnetic shieldings (in ppm) in hydrogen halides.

# 2次元NMR による DNA - C-1027 クロモフォア複合体 の構造解析

(京大化研)○奥野恭史、杉浦幸雄(サントリー生有研) 岩下 孝(大鵬薬品製薬セ)大谷敏夫

# Interaction of C-1027 Chromophore with d(TGCCATC)/d(GATGGCA): A Binding Model Based on NMR Experiments

Yasushi Okuno,<sup>†</sup> Takashi Iwashita,\* Toshio Otani,§ and Yukio Sugiura\*<sup>†</sup> <sup>†</sup>Institute for Chemical Research, Kyoto University \*Suntory Institute for Bioorganic Research §Tokushima Research Center, Taiho Pharmaceutical Co., Ltd.

C-1027, a new macromolecular antitumor antibiotic, is believed to exert its biological actions through the induction of cellular DNA cleavage. The identified C-1027 chromophore comprises 9-membered enediyne, benzoxazolinate, macrocyclic 16-membered ring, and aminosugar moieties. The chromophore of C-1027 also induces sequence-specific double-strand DNA cleavage. Here, interaction between its cycloaromatized analog (Chr) and DNA oligomer d(T1G2C3C4A5T6C7)/d(G8A9T10G11G12C13A14) has been determined by 2D-NMR experiments. The NMR evidences clearly indicate intercalative and minor-groove bindings of benzoxazolinate and aminosugar moieties, respectively. The intermolecular NOE cross peaks also predict that Chr-H6 is closely situated in A5-H5'. The above-mentioned study presents the structural insight into the basis of C-1027 chromophore binding to DNA oligomer.

(序) C-1027は放線菌 Streptomyces globisporus C-1027の培養濾液より単離された薬物で、グラム陽性菌に対して抗菌活性があり、癌細胞に対して強力な細胞毒性がみられる抗腫瘍性抗生物質である。その構造は、分子量約1万のアポタンパクとクロモフォアと呼ばれるエンジイン型低分子化合物から構成され、このクロモフォアによるDNA切断が抗腫瘍作用に大きな役割をはたしていることが知られている。

C-1027クロモフォアの作用機構は、他のエンジイン系抗生物質同様、エンジイン環 のバーグマン反応により発生した1,4-デヒドロベンゼンビラジカルが、DNAの水素を 引き抜き切断するというものである(Fig.1)。ここで特筆すべき点は、ネオカルチノス タチンなどの従来のエンジイン系化合物のDNA切断には還元剤が必要であるのに対 し、C-1027では還元剤非存在下においてもDNA切断が起こることである。

(キーワード) C-1027、エンジイン、DNA、2次元NMR、分子認識

おくのやすし、すぎうらゆきお、いわしたたかし、おおたにとしお

そこで今回演者らは、2次元NMR法に基づいて、C-1027クロモフォアとDNAとの 相互作用を解析し、クロモフォアによるDNA切断の分子レベルでの解明を行った。

(実験) NMR実験は、Bruker DMX-750および、JEOL Lambda-600を用いて測定し た。測定試料として、C-1027クロモフォアは還元剤非存在下でもバーグマン反応が 進み不安定であるので、芳香環化されたクロモフォア(Fig.2)を使用し、DNA オリゴ マーには d(TGCCATC)/d(GATGGCA) を用いた(Fig.3)。1:1\_DNA - クロモフォア 複合体の形成は、1次元定量測定を行うことにより、DNA-イミノプロトンの化学シ フト変化から確認し、この複合体試料、1.5mM溶液(H2O及びD2O、pH7.0)を、288-298Kで測定した。 2 次元測定には、<sup>1</sup>H-NOESY、DOF-COSY、およびTOCSYを用い、 得られた種々の2次元チャートからDNA-クロモフォア複合体の<sup>1</sup>H-スペクトル帰属 を行った。そしてNOESYスペクトルのDNA-クロモフォア分子間NOEsピークから、 2分子間の相互作用を解析した。



(Fig.1) Activation Mechanism of C-1027 Chromophore

5' - T1 G2 C3 C4 A5 T6 C7 - 3' 3' - A14C13G12G11T10A9 G8 - 5' (Fig. 3) DNA Oligomer

 $\dot{N}H_2$ +0.26(Fig.2) Structure and Chemical Shift Changes (Sbound-Sfree) of C-1027 Chromophore

+0.16

-0.86

+0.03он .0.1

11

0.09 I+0.21

-0.18

0.12

0.35, -0.11

-0.03, +0.02

0.24, -0.21

(結果及び考察) C-1027クロモフォアのベンゾキサジン環部分のH8", H6" および OMeと、G12のH1', 2", 3'、およびG11のH1', 2"との間の分子間NOEピークがみられ たこと、さらに、G11, G12のイミノプロトンやクロモフォアのベンゾキサジン環部 分の<sup>1</sup>Hが複合体形成により、高磁場シフトしたこと(Fig. 3)から、C-1027クロモフォ アのベンゾキサジン環部分はDNAの(C3・G12)-(C4・G11)間でインターカレートして いることが明らかとなった。また、アミノ糖部分はDNA糖鎖の1', 2", 4'の1Hとの NOEsが見られたため、マイナーグルーブ側からDNAに結合していることが明らかに なった。さらに、C-1027クロモフォアの6位の<sup>1</sup>HとDNAの<sup>1</sup>HとのNOEsピークの存 在によって、クロモフォア-6位のラジカルはDNAのA5-5位から、水素を引き抜い ていることが示唆され、これは ゲル電気泳動法を用いたDNA切断実験の結果と一致 した。一方、クロモフォア-3位の1HとDNAとの分子間NOEsは観測されなかったが、 これについては、モデリングの際に予測する予定である。

現在は、DNA-クロモフォア複合体の分子内NOEsや分子間NOEsのピーク強度から 距離情報を得て、それに基づく、立体構造の計算に着手している。

(参考) Y.Okuno, T.Iwashita, T.Otani and Y.Sugiura, J. Am. Chem. Soc., 118, 4729.

## Structural Peculiarity of Compounds With Intramolecular Hydrogen Bonding

(阪大•薬) O Alexander Vashchenko, (阪大•遺伝情報)高木達也, (阪大•医) Andrei Afonin,藤原英明

# Structural Peculiarity of Compounds With Intramolecular Hydrogen Bonding

OAlexander Vashchenko,<sup>1</sup> Tatsuya Takagi,<sup>2</sup> Andrei Afonin,<sup>3</sup> and Hideaki Fujiwara<sup>3</sup>

Faculty of Pharmaceutical Sciences,<sup>1</sup> Genome Information Research Center,<sup>2</sup> Faculty of Medicine,<sup>3</sup> Osaka University, Yamadaoka, Suita 565.

**Abstract:** An *ab initio* DFT calculation of 2-vinyloxy- and 2-vinylthiopyridine is presented. The calculation of NMR shielding tensors was carried out by Gauge Independent Atomic Orbital (GIAO) method. Some theoretical evidence of intramolecular hydrogen bonding in these compounds is discussed.

#### 1. Introduction.

Modern multipulse NMR spectroscopy has proven to be a powerful technique for solution of many types of problems in chemistry and biochemistry. However, the problem of correct signal assignment as well as the understanding of the relationship between the chemical shift and molecular structure can be quite difficult. *Ab initio* calculations are now becoming affordable and accurate enough to be useful in the solution of many problems. To obtain insight into all kinds of molecular properties for which experimental data are not amenable the methods of quantum chemistry is most suitable. A comparison of the experimental and theoretical data can be very useful in making correct assignments and understanding the basic chemical shift structure relationships.

Calculations of magnetic shielding tensors have been performed by different methods and at various theoretical levels. Semiempirical methods<sup>1</sup> provide a correct qualitative understanding but are not accurate quantitatively. Almost all *ab initio* results are at the SCF level, and are based on the coupled Hartree-Fock perturbation theory.<sup>2</sup> A common difficulty in the calculation of magnetic properties is that the usual wave functions do not guarantee gauge invariance,<sup>3</sup> i.e. the results may depend on position of the atoms in the Cartesian frame. Ditchfield was the first who implemented gauge invariant atomic orbital (GIAO) method for magnetic shielding calculation.<sup>4</sup> Following Ditchfield's work, the GIAO method has been also implemented by Ribas Prado et al.<sup>5</sup> and by Fukui et al.<sup>6</sup> Friedrich et al.<sup>7</sup> were the first to combine the GIAO method with density functional theory (DFT). We chose the GIAO method since it is known to yield very accurate results.<sup>8</sup>

#### 2. Results and Discussion.

It has been established by spectral and crystallographic data that polar C-H groups can

Keywords: ab initio calculation, density functional theory, hydrogen bonds, chemical shift calculation

Oアレキサンダー ヴァシェンコ、たかぎ たつや、アンドレイ エイホニン、ふじわらひであき

form the weak hydrogen bonds with heteroatom. The nonbonded interaction of this type between different parts of the same molecule is ordinary cited as intramolecular hydrogen bonding interaction. There were investigated some of pyridine molecules with anomalous chemical shift of  $H_X$  proton. Possible explanation of this phenomena is presented.

There are three possible conformations of the 2-vinyloxy- (2-VOP) and 2-vinylthio pyridine (2-VTP) as shown in Figure 1. The A and B forms of these molecules are planar. Structure C is non-planar. The angle  $\varphi$  takes values 23° and 18°, and  $\phi$  takes 25° and 36° in 2-VOP and 2-VTP, respectively. In planar conformations short distance between nitrogen atom and hydrogen atom of vinyl group is observed. In A form the distance N. H<sub>x</sub> is 2.29Å (2-VOP) and 2.31Å (2-VTP) and N...H<sub>B</sub> distance in form B is 2.32Å (2-VOP) and 2.31Å (2-VTP). In all these cases the distance between nitrogen and hydrogen atoms is smaller than the sum of their van der Waals radii (≈2.5Å). Also the low field chemical shift is observed for H<sub>x</sub> proton in conformer A when calculations are compared between the three conformers A,B, and C. This is also the case for H<sub>B</sub> proton in conformer B when calculations are compared between three conformers. Therefore, that the short distances calculated between N and H atoms are indicative of the presence of intramolecular hydrogen bonding. The calculation of this nitrogen chemical shift is also very characteristic of the hydrogen bonding. That is, the calculated shift changes from low field to high field in the order of C<B<A in Tables 2 and 3. Also the amount of change is smaller for 2-VTP than that for 2-VOP. All these tendencies are interpreted to show that nitrogen chemical shift changes to high field when it is engaged in stronger hydrogen bonding. This high field change was observed experimentally in our previous report.<sup>9</sup>



Figure 1. Three possible conformations of 2-vinyloxy- and 2-vinylthiopyridines.

The experimental NMR data of 2-vinyloxy- and 2-vinylthiopyridine are presented in Table 1 together with those of their 3-substituent analogues. The chemical shift of  $H_X$  proton in

| Compour | ıds            | δ / ppm        |                |        |                |                       | J / Hz                  |                        |  |  |
|---------|----------------|----------------|----------------|--------|----------------|-----------------------|-------------------------|------------------------|--|--|
|         | H <sub>A</sub> | H <sub>B</sub> | H <sub>X</sub> | Cα     | C <sub>β</sub> | $^{1}J_{C}\beta_{H}A$ | ${}^{1}J_{C}\beta_{H}B$ | $^{1}J_{C}\alpha_{H}X$ |  |  |
| 2-VOP   | 4.49           | 4.87           | 7.55           | 144.17 | 95.21          | 162.1                 | 157.9                   | 188.3                  |  |  |
| 3-VOP   | 4.51           | 4.81           | 6.62           | 147.48 | 96.72          | 162.5                 | 158.5                   | 184.1                  |  |  |
| 2-VTP   | 5.49           | 5.56           | 7.11           | 128.17 | 116.33         | 162.3                 | 159.1                   | 178.7                  |  |  |
| 3-VTP   | 5.43           | 5.37           | 6.50           | 130.42 | 117.07         | 162.2                 | 159.6                   | 174.9                  |  |  |

Table 1. The <sup>1</sup>H and <sup>13</sup>C NMR Parameters of Pyridines Obtained from Experiment
2-VOP and 2-VTP is shifted to lower field compared to the corresponding 3-substitueted pyridines. The indirect coupling constant  ${}^{1}J_{C}\alpha_{H}x$  in these compounds is increased considerably, compared to that in the 3-analogue.

To look deeper into the nature of these anomaly from the theoretical view point we provided investigation of quantum chemical characteristics of these compounds. An *ab initio* calculation were carried out by GAUSSIAN 94 in D95++(D,P) basis set at B3LYP level of density functional theory (DFT). The calculation of magnetic shielding tensors (MST) was performed by GIAO method. In the Tables 2 and 3 the quantum chemical characteristics of 2-VOP and 2-VTP, respectively, are presented.

|                 | $ \begin{array}{c} 5 \\ 6 \\ 7 \\ 12 \\ H_{\nu} \\ 12 \\ H_{B} \\ \end{array} $ |                             | $ \begin{array}{c} 5 \\ 6 \\ 12 \end{array} $ H <sub>2</sub> H <sub>3</sub> H <sub>4</sub> |          | $H_{R}$   |          |
|-----------------|---------------------------------------------------------------------------------|-----------------------------|--------------------------------------------------------------------------------------------|----------|-----------|----------|
|                 |                                                                                 | <sup>µ</sup> <sub>A</sub> A | H <sub>A</sub>                                                                             | B        |           | e e      |
|                 | Charge                                                                          | MST/ppm                     | Charge                                                                                     | MST/ppm  | Charge    | MST/ppm  |
| N               | -0.196513                                                                       | -25.9458                    | -0.177092                                                                                  | -38.0022 | -0.192752 | -50.5568 |
| C <sub>2</sub>  | -0.291796                                                                       | 22.4828                     | -0.247670                                                                                  | 19.3162  | -0.043446 | 19,9580  |
| C <sub>3</sub>  | 0.612949                                                                        | 75.2430                     | 0.500694                                                                                   | 73.3967  | -0.293805 | 80.0438  |
| C <sub>4</sub>  | -0.424618                                                                       | 49.3446                     | -0.506834                                                                                  | 50.5678  | 0.159297  | 49.3536  |
| C <sub>5</sub>  | 0.010803                                                                        | 70.5542                     | 0.058705                                                                                   | 70.6628  | -0.355308 | 69.9094  |
| C <sub>6</sub>  | -0.286212                                                                       | 38.6000                     | -0.290648                                                                                  | 38.5881  | -0.028975 | 35.9520  |
| 0               | -0.276260                                                                       | 131.2765                    | -0.228737                                                                                  | 136.0866 | -0.162784 | 120.3567 |
| C <sub>12</sub> | 0.002177                                                                        | 42.1650                     | -0.030960                                                                                  | 40.2745  | -0.079965 | 39.3044  |
| C <sub>13</sub> | -0.511270                                                                       | 94.3620                     | -0.422230                                                                                  | 87,3652  | -0.298886 | 90.7679  |
| H <sub>x</sub>  | 0.240272                                                                        | 22.7020                     | 0.176192                                                                                   | 24.7604  | 0.174915  | 24.7571  |
| H <sub>B</sub>  | 0.181409                                                                        | 26.5278                     | 0.237050                                                                                   | 24.7128  | 0.196842  | 26.2600  |
| H <sub>A</sub>  | 0.166965                                                                        | 27.0540                     | 0.170891                                                                                   | 26,7661  | 0.165283  | 26.8970  |

Table 2. Charge distributions and GIAO Magnetic Shielding Tensors in 2-VOP.

Table 3. Charge distributions and GIAO Magnetic Shielding Tensors in 2-VTP.

| $ \begin{array}{c}             5 \\             5 \\         $ |           | $H_{B}$  |           | $ \begin{array}{ c c c } \hline 5 & 4 & 3 \\ \hline 6 & 2 \\ \hline 6 & 2 \\ \hline \\ 8 \\ \hline \\ 8 \\ \hline \\ 8 \\ \hline \\ H_B \\ H_B \\ \hline \\ \hline \\ \\ H_B \\ \hline \\ $ |           |          |
|----------------------------------------------------------------|-----------|----------|-----------|-----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|-----------|----------|
|                                                                | Charge    | MST/ppm  | Charge    | MST/ppm                                                                                                                                                                                                                                                                     | Charge    | MST/ppm  |
| N                                                              | 0.023533  | -57.0607 | -0.012187 | -65.1778                                                                                                                                                                                                                                                                    | 0.019395  | -73.5413 |
| C <sub>2</sub>                                                 | -0.059621 | 21.8927  | 0.145502  | 16.3006                                                                                                                                                                                                                                                                     | 0.122435  | 16.5687  |
| C <sub>3</sub>                                                 | 0.006347  | 65.9743  | -0.436959 | 65.5428                                                                                                                                                                                                                                                                     | -0.451540 | 68.4456  |
| C <sub>4</sub>                                                 | -0.291315 | 52.7675  | -0.088334 | 54.0215                                                                                                                                                                                                                                                                     | -0.124957 | 52.5621  |
| C <sub>5</sub>                                                 | 0.066273  | 69.5322  | -0.108154 | 69.4906                                                                                                                                                                                                                                                                     | -0.183963 | 69.5256  |
| C <sub>6</sub>                                                 | -0.171469 | 35.9862  | -0.001957 | 38.3876                                                                                                                                                                                                                                                                     | -0.008035 | 36,1650  |

|                 | Charge    | MST/ppm  | Charge    | MST/ppm  | Charge    | MST/ppm  |
|-----------------|-----------|----------|-----------|----------|-----------|----------|
| S               | -0.481145 | 378.9448 | -0.534361 | 391.8559 | -0.299137 | 367.1601 |
| C <sub>12</sub> | 0.081627  | 51.9992  | 0.046179  | 56.3385  | 0.010095  | 50.2380  |
| C <sub>13</sub> | -0.595396 | 79.4191  | -0.354897 | 71.2620  | -0.452603 | 68.8086  |
| H <sub>X</sub>  | 0.306128  | 23.1003  | 0.192839  | 25.2034  | 0.233540  | 24.6710  |
| H <sub>B</sub>  | 0.185781  | 26.0073  | 0.228676  | 23.7428  | 0.219587  | 25.5717  |
| H <sub>A</sub>  | 0.184052  | 26.0925  | 0.171290  | 25.7803  | 0.176199  | 25.8919  |

Table 3 (continued). Charge distributions and GIAO Magnetic Shielding Tensors in 2-VTP.

In both cases of 2-VOP (Table 2) and 2-VTP (Table 3) nitrogen atom chemical shift of A moved to the high field and  $H_X$  proton chemical shift to the low field when compared with those of B and C. In NMR experiments  $H_X$  proton of 2-VOP is observed at the lower field compared to that of 2-VTP. The calculation of shielding tensors gave the result agreeable to this observation. The interaction between atoms has attractive character, which predominate over the repulsive forces which occurs owing to nucleus-nucleus interaction. Attractive nature of the intramolecular hydrogen bonding stabilizes planar conformation of the 2-pyridines. The lower field shift of  $H_X$  proton in 2-VOP compared to 2-VTP is possibly explained by redistribution of the charges in the ring. In 2-VTP nucleus-nucleus interaction has repulsive character because of the positive charges on atoms N and  $H_X$  (0.0235 and 0.3061, respectively) whereas in 2-VOP it is attractive (-0.1965 and 0.2403).

Table 4. NMR <sup>15</sup>N Chemical shifts<sup>9</sup> of **R-O-CH=CH**<sub>2</sub>

| δN/ppm | 267.7 | 251.1 | 312.2 | 304.1 | 247.0           | 291.9   | 237.7 |
|--------|-------|-------|-------|-------|-----------------|---------|-------|
| R      |       |       |       |       | CH <sub>3</sub> | CLN CH3 |       |

Experimental NMR data of <sup>15</sup>N chemical shift are in a good agreement with calculated one. In all compounds (Table 4) where vinyloxyl group is close to the nitrogen atom and hydrogen bonding is realized the high field shift of nitrogen atom is observed. The calculation by GIAO method gave increasing magnetic shielding tensor of 2-VOP and 2-VTP (Tables 2 and 3), i.e. the chemical shift of nitrogen atom shifts to the high field in A form compared to B and C form, suggesting a decreasing of strength of the hydrogen bonding in this order.

### **References:**

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> Fukui H., Magn. Reson. Rev., 11, 205 (1987).

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup> Stevense R.M., Pitzer R.M., and Lipscomb W.N., J.Chem. Phys., 38, 550 (1963).

<sup>&</sup>lt;sup>3</sup> Hameka H.F., Avanced Quantum Chemistry, Adission-Wesley: New York, 1963, p.162.

<sup>&</sup>lt;sup>4</sup> Ditchfield R., Mol. Phys., 27, 789 (1974).

<sup>&</sup>lt;sup>5</sup> Ribas Prado F., Giessner-Prettre C., Daudey J.-P., Pullman A., Young F., Hinton J., and Harpool D.J., *J.Magn.Reson.*, 37, 431 (1980).

<sup>&</sup>lt;sup>6</sup> Fukui H., Miura K., and Nosaka T., J. Chem. Phys., 82, 1410 (1985).

<sup>&</sup>lt;sup>7</sup> Friedrich K., Seifert G., and Grossmann G.Z., Z. Phys. D, 17, 45 (1990).

<sup>&</sup>lt;sup>8</sup> Wolinski K., Hinton J.F., and Pulay P., J.Am. Chem. Soc., 112, 8251 (1990).

<sup>&</sup>lt;sup>9</sup> Afonin A.V., Vashchenko A.V., and Fujiwara H., Bull.Chem.Soc.Jpn., 69, 933 (1996).

# NMR分光法によるアルカリ金属臭化物水溶液中における水分子の スピン-格子緩和速度におよぼす濃度・温度効果 (立命館大理エ<sup>1</sup>・創価大エ<sup>2</sup>)〇文野 浩一<sup>1</sup>、清水 昭夫<sup>2</sup>、谷口 吉弘<sup>1</sup>

Concentration and Temperature Effects on the Spin-Lattice Relaxation Rates of  $D_{2}O$ 

P63

Molecule in Alkali Bromide Aqueous Solutions Studied by NMR Spectroscopy <sup>1</sup>Faculty of Science and Engineering, Ritsumeikan University, Kusatsu, Shiga 525-77 <sup>2</sup>Faculty of Engineering, Soka University, Hachioji, Tokyo 192 Koichi, Fumino<sup>1</sup>; Akio Shimizu<sup>2</sup>; Yoshihiro Taniguchi<sup>1</sup>

The spin-lattice relaxation times  $(T_1)$  of D and <sup>17</sup>0 nuclei of heavy water  $(D_2 0)$  molecules for Li<sup>+</sup>, Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup> and Cs<sup>+</sup> in alkali bromide dilute aqueous solutions were measured in the range of 5-50°C by means of NMR. The spin-lattice relaxation rates  $(R_1=1/T_1)$  varied linearly with the concentration up to 1 molkg<sup>-1</sup> at a given temperature.

The D and 170 rotational correlation times of coordinated  $D_20$  molecules for these cations were determined. The ratio of rotational correlation times was practically independent of temperature, and the rotational anisotropies of the coordinated  $D_20$  molecules were almost temperature-independent.

1. はじめに 最近のNMR分光法の発展によって、溶液中のイオンまたは水分子の回転運 動に関して 1molkg<sup>-1</sup> 以下の低濃度領域において精度のよい測定が可能になり、この濃度領 域における研究は、一連のアニオンおよび水分子について行われている。我々は25℃におい てアルカリ金属臭化物水溶液中における水分子のD核と<sup>17</sup> O核のスピン-格子緩和速度( R<sub>1</sub>)を測定し、 アルカリ金属イオンに配位される水分子の回転運動に異方性が生じること を見いだした<sup>11</sup>。水の構造は温度によって顕著に変化するので、この水分子の回転運動の温 度依存性を研究することによって、電解質水溶液の構造とイオン-水間相互作用による水和 に関する知見が得られ、水和水の動的構造が解明されるものと思われる。本研究においては、 アルカリ金属臭化物水溶液中における水分子のD核と<sup>17</sup> O核のR<sub>1</sub>を5~50℃の温度範囲で測 定し、アルカリ金属イオンに配位した水分子の動的挙動について考察する。

2. 実験方法 測定は JEOL JNM-GX 270 FT-NMR (基準磁場: 6.34 T、基準振動数 D: 41.5 MHz、<sup>17</sup>O: 36.6 MHz)を用いて行われた。スピン-格子緩和時間(T<sub>1</sub>)は Inversion-Recovery (180°- $\tau$ -90°)法によって測定した。測定温度はエアコンプレッサーおよび液体 窒素によって、5,10,15,20,25,30,40,50(±0.1)℃に保たれた。 T<sub>1</sub>の測定精度は±1% であった。測定振動数は、D: 2701.2 Hz、<sup>17</sup>O: 30120.5 MHzであった。またDおよび<sup>17</sup>O 核の測定においては optical-lock 方式を用いた。

3. 結果および考察 Fig. 1 に臭化リチウム水溶液におけるD2O分子の<sup>17</sup>O核のR1/R1<sup>°</sup>
 (R1<sup>°</sup>は純水におけるR1)と溶液濃度mとの関係を示す。 R1/R1<sup>°</sup>はmと直線関係にあり、

NMR分光法,アルカリ金属臭化物水溶液,スピン-格子緩和速度,回転相関時間

ふみのこういち,しみずあきお,たにぐちよしひろ

(1)式によって与えられる。 (この傾向はD核に ついてもまた他のアルカリ金属臭化物水溶液の場 合も同様であった。)

$$R_1/R_1^{\circ} = 1 + B_{\times} \cdot m \quad (x : D_{\times}^{-17}O) \quad (1)$$

B×の値は個々のイオンからの寄与に分けることが できるので、(2)式が成立する。

$$B_x = B_x^+ + B_x^-$$
 (2)

(2)式で得られたB<sup>\*</sup>から、|B<sup>b</sup>|>|B<sup>o</sup>|であるので、Li<sup>+</sup>およびNa<sup>\*</sup>の構造形成効果およびK<sup>\*</sup>およびCs<sup>\*</sup>の構造破壊効果は、D核の回転運動に一層反映されるものと思われる。

また、R1の値は(3)式として表される。



Fig. 1 Plots of the relative ''O relaxation rates R<sub>1</sub>/R<sub>1</sub>' of a D<sub>2</sub>O solecule in LiBr solutions. O: 50°C, O: 40°C, O: 30°C, Δ: 25°C, ▲: 20°C, ●: 15°C, ■: 10°C, ●: 5°C

 $R_{1} = (1 - x^{+} - x^{-}) R_{1}^{\circ} + x^{+} R_{1}^{+} + x^{-} R_{1}^{-}$ (3)

ここで、 $R_1^+$ および $R_1^-$ はカチオンおよびアニオンに配位した水分子の $R_1$ 、 $x^+ = n^+ \cdot m/50.0$ 、  $n^+$ はイオンの配位数である。(3)式および  $B_x^+(K^+) = B_x^-(C1^-)$ により、(4)式が得られる。

$$B_{x^{+}} = \left\{ \frac{(R_{1^{+}})_{x}}{(R_{1^{+}})_{x}} - 1 \right\} \cdot \frac{n^{+}}{50.0}$$
(4)

D核および<sup>17</sup>O核は四極子相互作用によって緩和されるので、極度尖鋭化条件下では(5)式が 成立する。

$$R_{1} = \frac{3}{40} - \frac{2I+3}{I^{2}(2I-1)} \cdot \left(\frac{e q Q}{\hbar}\right)^{2} \cdot \left(1 + \frac{\eta^{2}}{3}\right) \tau$$
(5)

(5)式から得られたアルカリ金属イオンに配位 したD2O分子の<sup>17</sup>O核の回転相関時間τと温 度との関係を Fig. 2 に示す。これによると、 一般に各温度において以下の関係が認められた。

 $Li^+ > Na^+ > D_2O > K^+ > Cs^+$ 

この傾向はD核についても同様であった。

さらに、D核と<sup>17</sup>O核の回転相関時間の比の 値は各温度においてほとんど一定で、アルカリ 金属イオンに依存しており、以下の関係が認め られた。

$$Li^{+} > Na^{+} > D_{2}O > K^{+} > Cs^{+}$$

#### 参考文献

 A. Shimizu and Y. Taniguchi, Bull. Chem. Soc. Jpn., <u>63</u>, 1572 (1990).



Fig. 2 Temperature dependences of the τ(<sup>1+</sup>0) values of the coordinated b<sub>2</sub>0 molecules at infinite dilution and pure b<sub>2</sub>0. ○: Li<sup>\*</sup>, □: Na<sup>\*</sup>, O: K<sup>\*</sup>, Δ: Cs<sup>\*</sup>, --: pure b<sub>2</sub>0.

ナトリウムチャンネルブロッカージブカインとナトリウム チャンネルの不活性化ゲートペプチドとの相互作用 (京大 薬)○黒田義弘、石川順也、田中陽子、田中一二三、 大高 章、藤井信孝、中川照眞

Interactions between Na<sup>+</sup>-channel blocker dibucaine and Na<sup>+</sup>-channel inactivation gate peptides as studied by <sup>1</sup>H-NMR spectroscopy Graduate School of Pharmaceutical Sciences, Kyoto University, Kyoto, 606-01 ()Yoshihiro Kuroda, Junya Ishikawa, Yoko Tanaka, Kazufumi Tanaka,

Akira Otaka, Nobutaka Fujii, Terumichi Nakagawa

Three hydrophobic amino acid residues (isoleucine-phenylalanine-methionine, IFM) in the intracellular linker between domains III and IV of the Na<sup>+</sup>-channel  $\alpha$ -subunit are known to work as inactivation particles for occluding the intracellular mouth of the channel pore in the fast inactivation process. The Na<sup>+</sup>-channel blocker dibucaine prolongs the inactivated state and thus is expected, more or less, to interact with the intracellular linker. Presently, we have synthesized the fragment peptide which includes the IFM residues (GGQD<u>IFM</u>TEEQK) and some related peptides which are mutated at the acidic amino acid residues (D, E) into the corresponding neutral amino acid residues (N, Q) and investigated the interactions with dibucaine in sonicated phosphatidylserine (PS) liposome solutions by <sup>1</sup>H-NMR spectroscopy.

【緒言】

Na<sup>+</sup>チャンネル  $\alpha$  サブユニットのドメイン III のセグメント 6(IIIS6) とドメイン IV のセグメント 1(IVS1) を結ぶリンカー部分 (III-IV linker) は、不活性化ゲートと して機能することが知られている。III-IV linker 中の三つの疎水性アミノ酸 IFM (Ile, Phe, Met) は、疎水性相互作用により Na<sup>+</sup>チャンネルのイオン透過孔を塞い で Na<sup>+</sup>イオンの細胞内への流入を抑制し、特に Phe がその重要な役割を担う。本研 究では IFM を含むペプチド MP-1A(Fig. 1, rat brain IIA, Gly1484-Lys1495)を合 成し、疎水性環境を模倣する系として TFE 中での二次構造および Na<sup>+</sup>チャンネル ブロッカージブカイン(Fig. 2)との相互作用を<sup>1</sup>H-NMR を用いて検討した。また、 Phe-1489 を Gln に置換したペプチド MP-2A(F1489Q)および、約50残基からな る III-IV linker の中で IFM の前後にしか酸性アミノ酸が存在しないことに着目し、 置換ペプチド MP-1QEA(E1492Q), MP-1EQA(E1493Q), MP-1QQA(EE1492

ナトリウムチャンネル、不活性化ゲート、ジブカイン、静電相互作用、NMR

<sup>○</sup>くろだよしひろ、いしかわじゅんや、たなかようこ、たなかかずふみ、 おおたかあきら、ふじいのぶたか、なかがわてるみち

-1493QQ), MP-1NA(D1487N), MP-1NQQA(D1487N, EE1492-1493QQ)を合成して (Fig. 1) リン酸緩衝液中および P S リポソーム溶液中におけるジブカインとの相互作用を <sup>1</sup>H-NMR を用いて検討した。

#### 【実験】

(1) III-IV linker 中の IFM を含む各種のペプチド(Fig. 1) は F-moc 固相法にて 合成し、ODS カラム逆相 HPLC にて精製し、大気圧イオン化法マススペクトルに て分子量の確認を行った。

(2) TFE(CF<sub>3</sub>-CD<sub>2</sub>-OH)に 3mM の MP-1A および 15mM のジブカインを溶解さ せ、1 次元、2 次元 <sup>1</sup>H-NMR スペクトルの測定を Bruker AM-600 にて行った。

(3) 310mOsm リン酸緩衝液(pH=7.0, H<sub>2</sub>O/D<sub>2</sub>O=9/1)あるいは重水中で超音波処 理した 15mM PS(Phosphatidylserine) リポソーム溶液に 3mM ジブカインおよび ペプチド 3mM を溶解させ、1次元 <sup>1</sup>H-NMR スペクトルの測定を Bruker AM-600 にて行った。

Fig.1) Amino acid sequences of the synthesized peptides MP-1A

Ac-Gly-Gly-Gln-Asp-Ile-Phe-Met-Thr-Glu-Glu-Glu-Gln-Lys-NH $_2$  MP-2A

Ac-Gly-Gly-Gln-Asp-Ile- $\underline{Gln}$ -Met-Thr-Glu-Glu-Gln-Lys-NH<sub>2</sub> MP-1QEA

 $\label{eq:cly-Gly-Gly-Gln-Asp-lle-Phe-Met-Thr-\underline{Gln}-Glu-Gln-Lys-NH_2\\ MP-1EQA$ 

 $\label{eq:cly-Gly-Gln-Asp-Ile-Phe-Met-Thr-Glu-Gln-Lys-NH_2} MP-1QQA$ 

Ac-Gly-Gly-Gln-Asp-Ile-Phe-Met-Thr- $\underline{Gln-Gln}$ -Gln-Lys-NH $_2$  MP-1NA

Ac-Gly-Gly-Gln- $\underline{Asn}$ -fle-Phe-Met-Thr-Glu-Glu-Gln-Lys-NH<sub>2</sub> MP-1NQQA

Ac-Gly-Gly-Gln-Asn-Ile-Phe-Met-Thr-Gln-Gln-Lys-NH2

【結果と考察】

TFE 中での MP-1A の2次元<sup>1</sup>H-NMR スペクトルの解析より、疎水性環境下での MP-1A はジブカインの有無に関わらず大部分がαヘリックス構造をとることが分 かった。CD スペクトルからもこれを支持する結果を得た。さらに、MP-1A 中に存 在する3つの酸性アミノ酸それぞれについて、側鎖末端のカルボキシル基に最も近 い CH<sub>2</sub>プロトンの化学シフトのジブカイン添加による変化を見ると、Glu1492 のγ CH<sub>2</sub>が際だって高磁場シフトした(Fig. 3)ことから、この残基のカルボキシル基 とジブカインの三級アミンが静電相互作用していると考えられる。

リン酸緩衝液において、MP-1A および MP-2A は共にジブカインのキノリン環のプ ロトンを高磁場シフトさせるが、MP-1A を添加した場合のキノリン環プロトンの シフトがより高磁場側に変化した。この結果は、MP-1A の Phe のベンゼン環とジ ブカインのキノリン環がπ-πスタッキング相互作用をすることによる環電流効果 の影響によるものと考えられる。PS リポソーム溶液中のジブカインにペプチドを加 えた場合、ジブカインのキノリン環は MP-1A の場合は高磁場側に、MP-2A の場

#### Fig. 2) Chemical structure of dibucaine



合は低磁場側に変化した(Fig. 4)。シフト変化の度合いは、リン酸緩衝液中の場合 に比べ 5~10 倍程度大きい。この結果はジブカインが PS 膜の極性基部分に結合す ることにより膜表面に近寄ったペプチドの Phe1489 とのπ-πスタッキング相互作 用が増強していることを示している。MP-1EQA と MP-1QEA について同様のシフ ト変化を見ると、MP-1EQA は MP-1A の場合よりも2倍程度より大きくキノリン 環プロトンを高磁場シフトさせ、MP-1QEA は MP-1A と同程度に高磁場シフトさ せた。このことは、Glu1492 が Glu1493 よりもジブカインの三級アミンと相互作 用しやすい事を示しており、先の TFE での結果を支持している。

#### 【結論】

ジブカインは、Na<sup>+</sup>チャンネルの III-IV linker における Phe1489 とπ-πスタッキ ング相互作用をし、三級アミン部分は Glu1492 の持つ負電荷と静電相互作用をして Na<sup>+</sup>チャンネルの不活性化状態を安定化させていると考えられる(Fig. 5)。

Fig. 3 ) Changes in chemical shifts of MP-1A as a result of the interaction with dibucaine



\* The marked data are from 2D NMR spectra









ナトリウムチャンネル不活性化ゲートペプチドの溶液構造 および局所麻酔薬ジブカインとの相互作用 (京大薬)黒田義弘、〇松本 大、守田理恵、那須裕郷、 藤井信孝、中川照眞

Solution structures of the inactivation gate peptide of sodium channel and interaction between the peptide and local anesthetic dibucaine Graduate School of Pharmaceutial Sciences, Kyoto University Yoshihiro Kuroda, O Masaru Matsumoto, Rie Morita, Hirosato Nasu, Nobutaka Fujii and Terumichi Nakagawa

Sodium ion (Na<sup>+</sup>) channels, which initiate the action potentials in electrically excitable cells, are the molecular targets of local an esthetic drugs. Inactivation of sodium channels terminates the sodium channel current responsible for initiation of action potentials. The local anesthetic drugs stabilize the inactivated state and block the inward sodium current.

Also, it has been reported that a hydrophobic sequence (IIe-Phe-Met), located in the inactivation gate segment connecting homologous domains III and IV of the sodium channel (III-IV linker), is required for fast inactivation. Taking this critical report into consideration, we synthesized peptides which correspond to the region of the III-IV linker of the channel. The purpose of this study is to explore the secondary structure of this region and the structural binding site of local anesthetic drugs.

【序論】

電気的興奮性細胞において活動電位を引き起こす Na+ チャンネルは、局所麻酔 薬分子のターゲットとされている。現在のところ、不活性化状態にある Na+ チャ ンネルに対して細胞の内側から局所麻酔薬が作用し Na+ イオンの流入を抑制する ことにより、伝導を阻害すると考えられているが、その分子レベルでの作用機序 については未だ明らかにされていない。

電位依存性 Na+ チャンネルは、活動電位発生時、脱分極を引き起こし、その際の Na+イオンの流入は不活性化によって終了する。Na+ チャンネルの不活性化機

# キーワード:ナトリウムチャンネル、不活性化ゲート、ジブカイン、 溶液構造、NMR

くろだよしひろ、○ まつもとまさる、もりたりえ、なすひろさと、 ふじいのぶたか、なかがわてるみち 構に関して、 $\alpha$ サブユニットのドメインШとドメインNの間のリンカー部分(Ш -Nリンカー)が不活性化ゲートとして機能し、その中の疎水性アミノ酸 Ile-Phe-Met が Na<sup>+</sup> イオンの通過する孔をブロックすることにより、ゲートが閉じ て不活性化が起こると報告されている(1992 年)。また Tang らは、この不活 性化状態において、ドメインNのセグメント4(S4)とセグメント5(S5)の間 のリンカー部分が、不活性化ゲートであるШ-Nリンカーのレセプターの一部と なりうると報告した(1996 年)。彼らは、この結合において、疎水性相互作用 が重要な役割を果たしていると考えている。

これらの背景をもとに、我々は $\Pi - IV$ リンカー領域に対応するペプチドを Fmoc 固相法により合成し、その溶液構造について検討した。今回はその溶媒と して、Phosphate buffer、Trifluoroethanol-d2、Sodium dodecyl sulfate-d25 solution を用いた。また、それぞれの溶液において、局所麻酔薬ジブカインとの 相互作用についても検討した。

【方法】

・ Na<sup>+</sup> チャンネル不活性化ゲート領域の配列をもつ以下に示す2種類のペプチド を Fmoc 固相法で合成し、逆相 HPLC(ODSカラム)にて精製した。得られたペ プチドを大気圧イオン化マススペクトルにより、分子量の確認を行った。

Fig.1 ) Amino acid sequences of the synthesized peptides

MP-3A : Ac-Lys-Lys-Lys-Phe-Gly-Gly-Gln-Asp-Ile-Phe-Met-Thr-Glu-Glu-Gln-Lys-Lys-NH<sub>2</sub>MP-4A : Ac-Lys-Lys-Lys-Phe-Gly-Gly-Gln-Asp-Ile-Gln-Met-Thr-Glu-Glu-Gln-Lys-Lys-NH<sub>2</sub>

・MP-3A、MP-4A をPhosphate buffer、Trifluoroethanol-d2 Sodium dodecyl sulfate-d25 solution にそれぞれ 3 mM となるように溶解し、Bruker AM-600 にて1D、COSY、NOESY、TOCSY を測定した。その後、Silicon Graphics Indigo において NIH NMRpipe で conversion および processing を行った。

・MP-3A、MP-4A をPhosphate buffer、Trifluoroethanol-d2、Sodium dodecyl sulfate-d25 solution にそれぞれ 50 µ M となるように溶解し、日本分光 J-720 円 二色性分散計により CDスペクトルを測定した。

【結果・考察】

1. Phosphate buffer 中の溶液構造

測定温度 293 K、pH 4.5 にて行った。全体的に残基間NOEがあまり観測され ず、運動性が高く不安定な構造をもつことが示唆された。また、CDスペクトルか らもランダム構造を示す波形が得られた。  2. Trifluoroethanol-d2 中の溶液構造 測定温度 300 K にて行った。疎水 性アミノ酸 Ile-Phe-Met を中心とし て、αN(i,i+3)、αN(i,i+4)、 αβ(i,i+3)などの残基間NOEが観 測され、α-helix が形成されている ことが示された。また、CDスペクト ルもこれを支持する結果となった。

3. Sodium dodecyl sulfate-d<sub>25</sub> solution 中の溶液構造

測定温度 293 K、pH 4.5、SDSの
 濃度 200 mM として測定した。現
 在、 2次元スペクトルを解析中であるが、多くの残基間NOEが観測され



Fig.2 ) The fingerprint region of 600~ms mixing time NOESY spectrum of MP-3A in TFE-d, at 300~K recorded at 600~MHz

ている。また、CDスペクトルは TFE中での波形に類似したα- helix を示す波形 が得られている。

4. 各溶媒における局所麻酔薬ジブカインとの相互作用

上記の3種類の異なる溶液において、それぞれペプチドの有無によるジブカインの化学シフトの変化を調べた。いずれも化学シフトの変化は 10 Hz 未満となり、相互作用はあまり大きくないことが示唆された。

【参考文献】

J.W.West et al. / Proc.Natl.Acad.Sci.USA Vol.89 10910-10914 (1992)

L.Tang et al. / J.Gen.Physiol. Vol.108 89-104 (1996)

G.D.Henry et al. / Methods In Enzymology Vol.239 515-535 (1994)

Y.Kuroda et al. / Biophysical Journal Vol.71 1191-1207 (1996)

## P66 MAS/NMAS液晶NMR法を用いたオピオイド受容体選択的鎮痛薬の設計 (阪大・医) 〇木村敦臣、高本研二、月城聖一、藤原英明

Design of Opioid Receptor Selective Agonist Based on MAS/NMAS and Multiconformational NMR Spectroscopy

Atsuomi Kimura, Kenji Takamoto, Seiichi Tukishiro and Hideaki Fujiwara†

School of Allied Health Sciences, Faculty of Medicine, Osaka University, 1-7 Yamadaoka, Suita, Osaka 565, Japan

The preferred conformation of a neuropeptide, kyotorphin(H-Tyr<sup>1</sup>-Arg<sup>2</sup>-OH), has been studied by the MAS/NMAS liquid-crystal and the multiconformational NMR spectroscopy. The <sup>1</sup>H-<sup>1</sup>H ROE factors and the corresponding interproton distances obtained by the ROESY/MAS experiment are elucidated by a weighted sum of multiconformation. Among 5 seed conformers obtained by Monte Carlo minimization-method, we could find that the 3 conformers are existing significantly in the liquid crystal. Especially, the conformer, which has the highest population, is similar to the bioactive conformation of the pharmacophore of enkephalin. Therefore, it is possible to relate the obtained conformation to the  $\delta/\mu$  receptor selectivity.

【序】 これまでに我々は、マジック角試料回転(MAS)法を利用したMAS/NMAS液 晶二次元NMR法を開発し、一連のエンケファリンの液晶中における構造と配向を 決定することによって構造-活性に関する検討を行ってきた。<sup>1)</sup> この手法はMAS 条件下で得られるROEからの距離情報、およびNMAS条件下で得られる直接結合定 数という配向情報を利用することにもとづくものである。このため、これまでは構 造多形(Diversity)を考慮せず、分子の平均の構造および配向を決定していた。しか し、Molecular Diversityは医薬品設計においても重要な概念であるため、これを考察 するために我々の開発した手法にNMRパラメーターを利用したMulticonformation解 析<sup>2)</sup>を導入することとした。 そこで本研究において、オピオイド受容体選択的鎮痛 薬の設計を目的に、エンケファリンと同様に鎮痛作用を有するkyotorphin(H-Tyr<sup>1</sup>-Arg<sup>2</sup>-OH)を対象溶質として、液晶中における構造のDiversityの解析を行った。

【実験】 溶媒はリオトロピック液晶であるCsPFO液晶(CsPFO:H<sub>2</sub>O:D<sub>2</sub>O=40:48:12) を用い、Kyotorphinを1.5%溶解させた。液晶相の確認は<sup>2</sup>H-NMRスペクトルによっ て行った。ROESY/MAS実験はVarian VXR-200固体プローブを用いて行った。

(キーワード)MAS/NMAS液晶NMR、Kyotorphin、ROESY/MAS、 Multiconformation解析

○きむらあつおみ、たかもとけんじ、つきしろせいいち、ふじわらひであき

また、構造計算、Monte Carlo Simulation及びMulticonformation解析は全て自作の Fortranフログラムにより行った。

【方法】 Multiconformation解析は、NMRパラメーターと力場計算の組み合わせに よって行うことができる。3) 力場計算から得られる数個の局所安定構造をもとに Monte Carlo Simulationを行うことによって、様々な局所構造からNMRパラメーター の平均値(A<sub>calc</sub>)およびその標準偏差(D<sub>calc</sub>)を計算し、それらの計算値の加重平均値と 実験値(A<sub>exp</sub>及びD<sub>exp</sub>)とが次の条件を満たすならば、各々のコンホーマーの重み (即ち、モル分率)を採択する。

$$\frac{\left|\sum_{i=1}^{N} W_{i} \left\langle A^{\text{calc}} \right\rangle_{ik} - \left\langle A^{\text{exp}} \right\rangle_{k}\right|}{\left(\sum_{i=1}^{N} (W_{i} D^{\text{calc}}_{ik})^{2} + (D^{\text{exp}}_{ik})^{2})^{1/2}} < t_{k}$$
(1)

ここで、iは各々のコンホーマーを指し、kはNMRパラメーターのインデックスである。t<sub>k</sub>はstudentのt値であり、本研究では Table 1: NMR data of kyotorphin

t<sub>k</sub>=1.96とした。また、重みw<sub>i</sub>は∑w<sub>i</sub>=1及び w<sub>i</sub>>0を常に満たす。

| able | 1 | : NN | 1R ( | data | of | yoto | orpl | hin |     |
|------|---|------|------|------|----|------|------|-----|-----|
|      |   | in   | the  | CsF  | FΟ | liqu | id c | xys | tal |

【結果と考察】

<u>ROESY/MAS実験による距離情報の導出</u> 液晶中に溶解したkyotorphinのROESY/MAS スヘクトルをFig.1に、このスペクトルより 得た'仮想'核間距離とその標準偏差をTable 1 に示す。



|                                   | interproton<br>distance |                                     |            |
|-----------------------------------|-------------------------|-------------------------------------|------------|
| Tyr <sup>1</sup> αH               | -                       | Tyr <sup>1</sup> BH                 | 2.34(0.67) |
| Tyr <sup>1</sup> αH               | -                       | Tyr <sup>1</sup> ArH <sub>2,6</sub> | 3.24(0.44) |
| Tyr <sup>1</sup> αH               | -                       | Arg <sup>2</sup> NH                 | 2.83(0.77) |
| Tyr <sup>1</sup> ArH <sub>3</sub> | ,5 <sup>-</sup>         | Arg <sup>2</sup> εH                 | 4.14(0.59) |
| Arg <sup>2</sup> NH               | -                       | Arg <sup>2</sup> αH                 | 2.23(0.57) |
| Arg <sup>2</sup> NH               | -                       | Arg <sup>2</sup> ßH                 | 2.68(0.12) |
| Arg <sup>2</sup> NH               | -                       | Arg <sup>2</sup> δΗ                 | 2.85(0.75) |
| $Arg^2 \alpha H$                  | -                       | Arg <sup>2</sup> ßH                 | 2.61(0.78) |
| $Arg^2 \alpha H$                  | -                       | Arg <sup>2</sup> γH                 | 2.38(0.42) |
| <mark>Arg</mark> <sup>2</sup> αH  | -                       | Arg <sup>2</sup> δΗ                 | 2.65(0.85) |
| Arg <sup>2</sup> δH               | -                       | Arg <sup>2</sup> εΗ                 | 2.84(0.75) |

1 Figure 1. ROESY/MAS spectrum of kyotorphin dissolved in the CsPFO liquid crystal

tm=100ms; spinning speed=2.5kHz.

<u>Conformational</u> Search NMR情報からConformational Diversity解析を行うに当たって、Nikiforovichらの開発したMetroplis Monte Carlo Sampling法を応用することとした

が、そのためにはseedとなる構

造を探索する必要がある。 そこで温度300Kにおいて、 ECCEP/2力場を用いて1500 step **Monte Carlo Minimization(MCM)** 計算4)を行ったところ、5個の seed構造を首尾良く決定するこ とができた。各々のseed構造お よびパラメーターをそれぞれ Fig.2及びTable 2に示す。 Multiconformation解析 上述の 5個のseed 構造 に対して 各々 step*O*Metropolis 40000 MC Samplingを行って得た統計サン ブルから、それぞれの核間距離 (<Acalc>ik)および標準偏差の計 算値(D<sup>calc</sup>ik)を決定した。次に、 重み{w;}(i=1~5)をランダムに発 生させ、(1)式を満たす100000組 の{w<sub>i</sub>}を決定した。それらから 求めた{w<sub>i</sub>}の平均値、最小値お よび最大値を Table 3に示す。

5個のseed構造はいずれも単独 ではTable 1に示した距離条件の 全てを満たすことはできなかっ たのに対して、Multiconformation 解析によって全ての距離条件を 満たす結果を得ることができ た。したがって、Table 3に示し た結果から、液晶中において kyotorphinは最安定構造である

|                         | No. (energy) |               |           |           |          |  |  |  |
|-------------------------|--------------|---------------|-----------|-----------|----------|--|--|--|
|                         | 1            | 2             | 3         | 4         | 5        |  |  |  |
|                         | (6.2kcal)    | (6.6kcal)     | (7.3kcal) | (8.0kcal) | (9.3kcal |  |  |  |
| Ψ1                      | -22.6        | -12.5         | -24.4     | -23.2     | 33.5     |  |  |  |
| ω <sub>1</sub>          | -178.8       | 179.4         | -178.0    | -177.0    | 179.4    |  |  |  |
| $\chi^1_1$              | 176.7        | 64.7          | 174.1     | 174.7     | -55.4    |  |  |  |
| $\chi^2_1$              | -101.7       | <b>-8</b> 5.1 | 73.0      | -103.4    | 99.8     |  |  |  |
| χ <sup>6</sup><br>1     | 180.0        | 179.6         | 179.5     | 179.7     | -179.9   |  |  |  |
| ¢2                      | -143.6       | -143.7        | -145.1    | -141.8    | -143.0   |  |  |  |
| $\chi^1_2$              | -165.3       | -166.7        | -166.3    | -159.8    | -165.7   |  |  |  |
| $\chi^2_2$              | 177.8        | 177.2         | 173.9     | 82.0      | 178.5    |  |  |  |
| $\chi^3_2$              | 179.1        | 179.0         | 65.3      | 174.2     | 179.0    |  |  |  |
| $\chi_2^4$              | -80.4        | -80.2         | 73.6      | -81.5     | -80.5    |  |  |  |
| χ <sup>5</sup><br>2     | 179.2        | 179.2         | -177.3    | 179.4     | 179.4    |  |  |  |
| χ <mark>6.1</mark><br>2 | -179.7       | -179.7        | 179.0     | 179.8     | -180.0   |  |  |  |
| $\chi_{2}^{6.2}$        | 179.7        | 179.7         | -179.8    | 180.0     | 179.5    |  |  |  |

Table 2: Dihedral angles for the five seed conformers

| Table 3: Statistica | l weight values for |
|---------------------|---------------------|
| seed con            | formers 1~5         |

|                  | 1    | 2    | 3    | 4    | 5    |
|------------------|------|------|------|------|------|
| w                | 0.05 | 0.28 | 0.17 | 0.49 | 0.01 |
| w <sub>min</sub> | 0.00 | 0.00 | 0.00 | 0.27 | 0.00 |
| <sup>w</sup> max | 0.21 | 0.69 | 0.45 | 0.92 | 0.04 |

1、あるいはseed構造の中で最も不安定な構造である5としては殆ど存在せず、準安 定構造2~4として主に存在することが明らかとなった。 特に存在割合が高いと考えられる4の構造は、当研究室において決定したエンケファリンのオピオイドレセプター選択性に関する3次元レセプターマップ5)と最も良くfitするためkyotorphinの活性構造と推定される。

今後、この3次元レセプターマップを用いて構造活性相関解析を行い、 kyotorphinのオピオイドレセプター選択性に関する考察を加える予定である。



Figure 2, The five seed conformers of kyotorphin obtained by the MCM method.

〈参考文献〉

- 1) Kimura, A.; Kuni, N.; Fujiwara, H. J. Am. Chem. Soc. 1997, 119, 4719.
- 2) Vasquez, M.; Nemethy, G.; Scheraga, H. A. Chem. Rev. 1994, 94, 2183.
- 3) Nikiforovitch, G. V.; Prakash, O.; Gehrig. C. A.; Hruby, V. J. J. Am. Chem. Soc. **1993**, 115, 3399.
- 4) Li, Z.; Scheraga, H. A. Proc. Natl. Acad. Sci. USA 1987, 84, 6611.
- 5) Kimura et al. submitted.

P67

HRMAS とグラジェント分光による膨潤状態の高分子の異核種二次元 NMR
 (<sup>1</sup> 日本ブルカー(株),<sup>2</sup> 住友化学工業(株) 筑波研)
 〇佐藤 -<sup>1</sup>, 山内一夫<sup>1</sup>, 岡田明彦<sup>2</sup>

# Heteronuclear 2D-NMR of Swollen Synthetic Polymers using Pulsed Field Gradient and HRMAS method

(<sup>1</sup>Bruker Japan, <sup>2</sup>Sumitomo Chemical Co. Ltd.) O Hajime Sato<sup>1</sup>, Kazuo Yamauchi<sup>1</sup> and Akihiko Okada<sup>2</sup>

We demonstrate the use of high resolution magic angle sample spinning (HRMAS) spectroscopy for applying two-dimensional high resolution solution NMR experiments to synthetic polymers which are only swollen but not soluble. Combination of magic angle spinning and <sup>2</sup>H lock enabled us to obtain <sup>13</sup>C-NMR spectra of D<sub>2</sub>O-swollen synthetic polymer gel with <sup>2</sup>H lock. Resolution of <sup>1</sup>H-NMR spectra was increased and artificial peaks were disappeared by the use of HRMAS probehead and spherical spacer which are specially designed for HRMAS experiments. We also showed that well resolved [<sup>13</sup>C-<sup>1</sup>H]HSQC spectrum of D<sub>2</sub>O-swollen synthetic polymer gel can be obtained by the incorporation of pulsed field gradient to MAS condition.

【はじめに】合成高分子は溶媒に溶けにくいものが多く、溶液状態で高分解能 NMR スペクトルを得ることはやさしくなかった。一方溶融状態での測定は、磁場の安定性が問題となる2次元 NMR ではあまり実用的でない。そこで本研究では、室温で合成高分子を重水素化溶媒に膨潤させたのち、マジックアングルスピニング(MAS)を行うことにより化学シフトの異方性を平均化し、不均一な膨潤試料ながら、溶液状態に近い高分解能スペクトルが得られないか検討した。前回は、一般的な CP-MAS プローブヘッドを用いて MAS により分解能が劇的に向上することを示したが、今回はトリプルチューン(<sup>1</sup>H,<sup>2</sup>H,<sup>13</sup>C)コイルを持つ HRMAS専用プローブを用いて異種核2次元 NMR を測定する検討を行ったので報告する。

【実験】膨潤はするが溶媒に溶解しない合成高分子の試料として、住友精化(株)の吸水性 ゲルを用いた。高分子は室温で重水(99.75%)に膨潤させた。また、測定は1次元 NMR につい ては室温、2次元 NMR については 40℃で行った。

すべての NMR スペクトルは Bruker DRX-400 上で 4 mm HRMAS(<sup>1</sup>H / <sup>13</sup>C / <sup>2</sup>H)プローブを用 いて測定した。サンプルは、内部の形状が球形のスペーサを入れた HRMAS 専用ローターに 詰めた。サンプルの回転数は 1.9 kHz に設定した。

HRMAS-Z プローブヘッドについて

最近開発された HRMAS 用プローブは<sup>1</sup>H/<sup>2</sup>H/<sup>13</sup>C にトリプルチューン可能なコイルを用 キーワード: HRMAS、合成高分子、膨潤状態、重水素ロック、2次元 NMR

○さとう はじめ、やまうち かずお、おかだ あきひこ

いており、重水素をロックシグナルとして観測しながらダブルレゾナンスの実験が行え (figure 1)、また耐圧を低くする分、磁化率の補正を行うなど固体専用 MAS プローブに比 べて高分解能化・低ノイズ化がはかられている。さらにこの HRMAS プローブには一軸グラ ジェントが導入されている。一般の溶液プローブとは異なり、HRMAS プローブは Z<sub>0</sub>磁場の 方向とサンプル回転軸(=マジックアングル)の方向は平行でない。このプローブでは、磁 場勾配の勾配ベクトルはサンプル回転軸に平行となるように設計されている。すなわち、磁 場勾配コイルにより誘起される磁場は、サンプルの回転軸に直交する平面では均一となり、 サンプル回転軸に沿って増減する<sup>1</sup>。



figure 1. Schematic representation of HRMAS probehead.

【結果と考察】1. HRMAS 専用プローブ/ローターの効果 前回の CP-MAS プローブを流用 した測定では、試料のロータへの詰めかたによっては HDO のピークの高磁場側にアーティ ファクトのピークが見られる場合があった(figure 2B の「\*」)。しかし、今回 HRMAS 専 用プローブと球形のスペーサをいれた専用のローターを用いた測定では、そのようなアーテ ィファクトは全く見られず、非常に良好な線形が得られた(figure 2)。

2.<sup>13</sup>C-NMR 測定 前回は分解能調整を行ったあとにロックをはずして <sup>13</sup>C-NMR の測定を行ったが、今回は <sup>2</sup>H をロックしたまま <sup>13</sup>C-NMR の測定を行った。通常の溶液の測定と同様の 容易さでスペクトルが測定できた。今回用いた吸水性ゲルでは、ロックをかけた測定とはず した測定ではスペクトルの質に目立った差は見られなかった。 3. 異核種 2 次元測定 前回は 1D<sup>1</sup>H-NMR と 2D HOHAHA (TOCSY)スペクトルを報告した が、今回は、GRASP システムを 用いた HSQC 測定を試みた。ま ず、1/4J<sub>CH</sub>を直接結合した C-H の 値に合わせて測定を行った。パル スプログラムは、States-TPPI 法で 位相補正可能なシーケンスを用 いた(figure 3)。良好な HSQC スペクトルが得られたが、<sup>1</sup>H の 線幅がブロードなため、1/4J<sub>CH</sub> と しては、実際の値より少し小さい 1.3 ms 程度が有効であることが わかった。

【まとめ】本研究は、未知物質の 構造解析法として優れた高分解 能「溶液」NMR の手法と、ピー クを先鋭化する手法としての MAS 法、さらに溶媒による膨潤 をあわせて用いることにより、従 来は構造解析が難しかった不溶 不融の合成高分子が、NMRによ る詳細な構造解析の対象となり うることを示した。なかでも、 GRASP システムの併用により、 HSQC 等、異核種 2 次元 NMR が 良好に得られることから、通常 NMR による構造解析で用いる標 準的な手法が MAS 条件でも利用 可能なことが確かめられた。今ま でなら、溶液 NMR の解析対象に するためには浮遊物のないホモ ジニアスな溶液を得ることが必 須であり、多くの合成高分子の場 合、この要求を満たすことは非常



"\*" indicates an artifact peak. Sample volume was 50 μl in (B) and 20 μl in (C).

に困難であった。本研究におけるアプローチは、合成高分子の構造解析のために越えなけれ ばならないハードルを大きく下げるものとして、今後の応用が期待されるのみならず、合成 高分子以外の系でも溶液 NMR の手法を用いた構造解析の対象分野を拡大する可能性を秘めている。

【謝辞】吸水性ゲル試料の使用を快諾下さった住友精化(株)に厚くお礼申し上げます。



figure 3. GRASP-HSQC spectrum of swollen polymer with MAS. Sinusoidal-shaped pulsed field gradient was applied. The duration of gradient pulse and recovery delay were set to 800 µs and 30 µs, respectively.

<sup>1</sup> W., E., Maars, F., H., Laukin & D., G., Cory, (1996) J. Am. Chem. Soc., 118, 13085.

#### 溶液および固体 NMR 法を併用した光捕獲アンテナ複合体の構造解析

| 東京農工大学工学部               | 菊地 淳、鹤田千夏、朝倉 哲郎                      |
|-------------------------|--------------------------------------|
| 農水省生物研                  | 山崎俊正                                 |
| 都立大学理学部                 | 嶋田 敬三                                |
| Northwestern Universit  | y P.A Loach, P.S Parkes-Loach        |
| University of Sheffield | C.N Hunter、M.J Conroy、M.P Williamson |

Structural Analysis of a Light-harvesting Antenna Complex by Both Solution and Solid State NMR Spectroscopy

Jun Kikuchi<sup>1</sup>, Chinatsu Tsuruta<sup>1</sup>, Tetsuo Asakura<sup>1</sup>, Toshimasa Yamazaki<sup>2</sup>, Keizo Shimada<sup>3</sup>, P.A. Loach<sup>4</sup>, P.S.Parkes-Loach<sup>4</sup>, C.N Hunter<sup>5</sup>, M.J. Conroy<sup>5</sup> and M.P Williamson<sup>5</sup>

1. Department of Biotechnology, Tokyo University of Agriculture and Technology, Koganei, Tokyo 184.

2. National Institute of Agrobiological Resources, Tsukuba, Ibaraki 305

3. Department of Biology, Tokyo Metropolitan University, Hachioji, Tokyo 191

4. Department of Biochemistry, Molecular Bioliogy and Cell Biology, Northwestern University, USA

5. Krebs Institute, Department of Molecular Biology and Biotechnology, University of Sheffield, UK

The photosynthetic apparatus of purple bacteria contains two different kinds of antenna complexes (LH1 and LH2), which consist of two small integral membrane proteins  $\alpha$  and  $\beta$ , each of approximately 6 kDa, and bacteriochlor ophyll and carotenoid pigments. We have purified the antenna polypeptide LH1 $\beta$  from *Rhodobacter sphaeroides*, and have recorded circular dichroism (CD) spectra and a series of 2D-NMR spectra. An analysis of the amide proton chemical shifts of the residues surrounding the histidine chlor ophyll ligand suggests that the local structure is well ordered even in the absence of protein-lipid and protein-pigment interactions. In order to investigate the dynamical feature of the complex state, we have performed isotope labeling of deuterium amino acids into photosynthetic membrane. Analysis of the <sup>2</sup>H-solid sate NMR spectral pattern of amino acid side chains has discussed.

## <緒言>

紅色光合成細菌は、細胞内膜を貫通する2本のアンテナ タンパク(α鎖,β鎖:約6kDa)と色素分子(BChl)とから構 成される光捕獲アンテナ複合体(LH1,LH2)によって、光 エネルギー捕獲を行う(Fig.1)。近年、2種類の紅色光合成 細菌のLH2の結晶構造が決定されたものの<sup>1,2</sup>、膜タンパ ク質複合体の結晶化の難しさから、LH1 に関しては低分 解能の2次元電子線回析像が得られているに過ぎない<sup>3)</sup>。 本研究では、まず、溶液多次元 NMR法によりアンテナタ

ンパク単体(LH1 β鎖)の構造情報を、さらに固体<sup>2</sup>H-NMR にて光合成内膜における複合体のダイナミクスを検討し、 幾つかの知見を得たので報告する。



Figure 1 Model structure of an LH1  $\alpha\beta$  minimum structural subunit.

キーワード: 光捕獲アンテナ複合体、安定同位体ラベリング、多次元 NMR 法、固体重水素 NMR 法

きくちじゅん、あさくらてつお、つるたちなつ、しまだけいぞう P.A Loach、P.S Parkes-Loach、C.N Hunter、 M.J. Conroy、M.P Williamson

## <実験>

LH1 β鎖の単離は、LH1 のみの変異株より作成した膜小胞から、有機溶媒抽出 (CHCI<sub>3</sub>/CH<sub>3</sub>OH)後、ゲルろ過、さらに透析することにより得られた。試料溶液は 1m M、CDCI<sub>3</sub>/CDOH 溶媒を用いて、DQF-COSY,TOCSY,NOESY 等の測定を行った。 NMR装置は、Bruker AMX-500, JEOLα-500, JEOLGX-400 を用いた。重水素安定 同位体ラベリングについては、LH1 のみを有する変異株(PUC705BA)、ならびに LH1,LH2 を有する野生株(2.4.1)をアミノ酸も含んだ培地組成で光合成条件下で培養 することにより行った。これらの菌体から超音波処理、超遠心処理により内膜小胞を 作成し、固体 NMR 測定サンプルとした。固体重水素 NMR スペクトルは、四極子エコ ー法により JEOL EX-400 を用いて得た。

### <結果および考察>

まず有機溶媒(TFE)、界面活性 **剤**(SDS, OG) 中に可溶化した LH1β 鎖のCDスペクトルを比較 すると、いずれの条件下同様な α-helix に特徴的なパターンが 得られた。二次構造の類似性に ついては CDCl<sub>a</sub>/CD<sub>a</sub>OH下、なら びに<sup>2</sup>H<sub>25</sub>-SDS 下での<sup>1</sup>H-NMR スペクトルパターンからも支持 された。さらに詳細な構造解析 を進めていくと、C末端膜貫通領 域については特にアミドプロト ンの化学シフトの分離が良く、 α-helix に特徴的な高磁場シフ トばかりでなく、低磁場側にも 多くの残基が観測されているこ とがわかった。これらの中には、 色素分子とのリガンドである His 残基に隣接した Ala34 等が 含まれていた。



Figure 2 NOESY spectrum of LH1 $\beta$ . Low-field region of the NOESY spectrum in CDCl<sub>3</sub>/CD<sub>3</sub>OH. Sequential d<sub>NN</sub> NOEs are indicated the transmembrane region.

ここで、種々の紅色光合成細菌の光捕獲アンテナタンパクについて配列比較 を行うと、特徴的な二次シフトを示すアミノ酸残基に種間の保存度が高いこと から、アンテナタンパクは色素分子との配位のためにα-helix 構造を歪めてお り、これが単離された有機溶媒中でも保存されていると考えだ<sup>4)</sup>。今後さらに詳 細な構造情報を得るために、<sup>15</sup>N 均一ラベルした LH1β 鎖を用いた 3D-NOESY-HMQC 等により連鎖帰属を行う予定としている。 次に、色素分子やリン脂質との複合体につ いての構造ならびにダイナミクス情報を得る ために、固体重水素 NMR測定を行った。Fig.3 は<sup>2</sup>H<sub>3</sub>-methyl-Ala,<sup>2</sup>H<sub>4</sub>-ring-Tyr ラベルし た内膜小胞についての固体重水素 NMR スペ クトルである。これらのアミノ酸については、 菌体内でのアミノ基転移反応が起こらず、ア ミノ鎖特異的にラベルする条件を見出すこと ができた。また得られたスペクトルは各アミ ノ酸側鎖の運動モードに特異的なシグナルで あり、Alaについては2成分、Tyr について は3成分に分離することができた。

さらに、<sup>2</sup>H<sub>2</sub>-methyl-Met のラベリングに より、菌体内での代謝を利用して Met、なら びにバクテリオクロロフィル(BChl)のメチ ル部位両方を同時に観測することができた。 菌体や内膜小胞が示すスペクトルパターンは、 アミノ酸自身のそれと大きく異なり、等方運 動成分が圧倒的に多いことがわかった (Fig.4)。同じ内膜小胞で比較しても、内膜に おける LH の含量が高い野生株についてはさ らに等方運動成分が多い(Fig.4(a),(b)。この 内膜小胞から、有機溶媒 (CHCl<sub>3</sub>/CH<sub>3</sub>OH/NH<sub>2</sub>OAc)を用いてLHタン パクを選択的に可溶化し、さらに色素やリン 脂質等をゲルろ過により分離すると、極めて シャープなシグナルが得られた(Fig.4(d))。 一方で他の膜タンパク等が存在する不溶画分 については、異方性の成分がより多く観測さ れた(Fig.4(c))。このことから LH 複合体につ いては Met サイトならびに Bchl のメチルサ イトいずれも等方的な運動をしているものと 考えた。



Figure 3. <sup>2</sup>H quadrupole echo solid state NMR spectra of the photosynthetic membrane of *Rb.sphaeroides* PUC705BA. Top: <sup>2</sup>H<sub>3</sub>-methyl Ala labeled sample, Bottom: <sup>2</sup>H<sub>4</sub>-ring-Tyr labeled sample.



Figure 4. Comparison of the various  ${}^{2}$ H-NMR spectra of  ${}^{2}$ H<sub>3</sub>-methyl Met labeled samples : (a) *Rb.sphaeroides* 2.4.1 membrane, (b) *Rb.sphaeroides* PUC705BA membrane, (c) CHCl<sub>3</sub>/CH<sub>3</sub>OH insoluble fraction, (d) Antenna proteins, (e) Met.

#### 参考文献

1) Mc Dermott et al., Nature (1995) 374, 517-521

2) Koepke, J., Hu, X., Muenke, C., Schulter, K., & Michel, H. Structure (1996) 4, 581-597

3) Karrasch, S., Bollough, P. & Ghosh, R. EMBO J. (1995) 14, 631-638

4) Kikuchi, J., Asakura, T., Loach, P.A., Parkes-Loach, P.A., Shimada, K., Hunter, C.N., Conroy, M.J. & Williamson, M.P. *Biochem.J.* submitted.

# 天然存在重水素NMRによる液晶研究。混合液晶系。 (神戸大院・自然) 〇田林一晃、 赤坂一之

Natural Abundance <sup>2</sup>H NMR for Liquid Crystal Stadies. Application to Microscopic Orders of 40CB/60CB Mixtures.

Kazuteru TABAYASHI<sup>1</sup>, Kazuyuki AKASAKA<sup>2</sup> Division of Material Science<sup>1</sup>, and Division of Maolecular Science<sup>2</sup>, The graduate School of Science and Technology, Kobe University, 1-1 Rokko-Dai tyo, Nada-ku, Kobe 657, Japan

Information on the microscopic ordering of molecules in liquid crystalline mixtures is important from both academic and practical viewpoints. By natural abundance deuterium NMR, we could determine microscopic orders of each constituent in the liquid crystalline mixture of 40CB and 60CB.

1 はじめに。 通常、液晶材料は数種類の単体材料を混合して用いられる。この ことにより、目的とする物性、例えば液晶相の安定化、自発分極、誘電率異方性の 増大、粘性の低下、キラルピッチの制御等の物性向上を行っている。しかし、混合 液晶中での各成分分子のミクロな挙動までは良く解っておらず、混合中での配向秩 序の変化は興味のあるところである。液晶分子のミクロな配向秩序を求める為に、 古くから重水素NMRが一般的な手法として用いられてきた。しかしながら、重水 素は自然界での存在比が低く、測定対象は化学的な重水素標識をされた試料に限ら れていた。我々は、最近、液体仕様の高感度NMR装置を用いることによって、重 水素標識をすることなく、天然存在比のままでの重水素NMR測定に成功した。こ の手法により、高額の重水素化試料を用いる事無く、分子内各サイトでのミクロ配 向度を得ることができたことを昨年発表した(1)。本研究ではさらなる応用を目指し、 一般的な液晶であるシアノビフェニル液晶の中から、4-butyloxy-4-cyanibiphenyl (4OCB)と4-hexyloxy-4-cyanobiphenyl (6OCB)の2種を混合し、混合による、各分子の ミクロ配向度の変化を天然存在比での重水素NMRで追跡した。

2 実験。 混合する液晶はメルク製6OCBと4OCBの二種類を用いた。特に精製は 行わなかった。試料は、加熱融解して均一に混合し、その混合比はそれぞれ、1:2 と1:4 混合の4種類の混合液晶を作成した。それぞれの混合液晶についてDSCを 用いて相転移温度を測定した。NMR測定はブルカー社DMX-750(重水素共鳴周波 数115MHz)を用いた。試料は等方相温度まで加熱して、液体相で分解能を調整した 後、測定温度まで冷却した。

3 結果。 プロトンデカップリングして約20,000回の積算で天然存在比の重水素N

液晶、天然存在<sup>2</sup>H-NMR

たばやし かずてる・あかさか かずゆき

MRシグナルが観測された。混合液晶の場合、少ない成分を十分なS/Nで検出する ためにはさらに積算回数を増やす必要があり、約8~10万回の積算を要した。各単体 液晶のシグナル同定は各々の四極子分裂の中心が化学シフト値に対応していること を利用することにより、容易にできる。この方法についての詳細は以前の発表内容 に記す(1,2)。

混合比に対応するシグナル強度比から、混合液晶中でも6OCBと4OCBのそれぞれ の同定は簡単にできた。しかし、各単品液晶間で四極子分裂に差が無い場合、主成 分液晶の信号の影に隠れてしまう(特に芳香環コア部)為の観測できないが、側鎖 の大部分はそれぞれ分離しており、全ての混合比において観測できた(Figure 1)。

液晶/等方相転移温度は4OCB,6OCBとも殆ど同じであり、両者の混合を行っても、 転移温度は殆ど変化しなかった。にもかかわらず、配向度は混合比によって大きく 変化した。混合による四極子分裂の変化は6OCBと4OCBとも、1:2と2:1の混合比 のときが、1:4と4:1の混合比の時よりも四極子分裂の減少が大きくなっていた。 しかも、6OCBの場合は、1:4と4:1の混合ではむしろ、純粋な6OCBよりも四極子 分裂が大きくなっている場合があった。全ての混合比で完全に分離して観測できる 6OCBの $\gamma$ 、 $\delta$ 、 $\varepsilon$ メチレンとメチル基、4OCBの $\beta$ 、 $\delta$ メチレンとメチル基の配向 度の変化を純粋な6OCB、4OCBを基準にとって比べてみた。両者とも、1:2混合比 が最も配向度が小さくなった。特に6OCBの場合、1:4混合比において、純粋な 6OCBよりも配向度が向上する結果が得られた(Figure 2)。

4OCBでモニタすると、6OCBが20%の時、4OCBは「不純物」である6OCBの影響 で配向が乱されると考えられる。33%まで6OCBを増やすとより配向が乱れてくる。 さなに増やして66%や80%にすると、主成分は6OCBとなり、6OCBの配向の影響で 配向秩序度が回復していると考えられる。

それに対して、60CBでモニタすると、比較的配向秩序のたかい40CBの影響で、 全体的に、純粋な時よりも配向が高くなっている。ただし、66%まで60CBの比率を 減らすと配向が大きく乱れてくる。逆に、60CBが20%では40CBが主成分となり、 40CBの配向の影響を受けて配向が向上していると考えられる。

結果的には6OCBにとって、4OCBは配向向上剤として働いていると考えられるが、 これが機能するには、混合割合が、一方の成分に偏っているときであり、等量に近 いと逆に配向を乱してしまった。

液晶を混合したときの物性変化はミクロ配向の変化と密接な関係があるはずであ り、液晶混合の重要な指針を与えるものと期待される。本研究は今後、これらの研 究に有用な手法であると考える。

参考文献

1 田林, 赤坂, 第35回NMR討論会予稿集, 48, (1996)

2 K. Tabayashi and K. Akasaka, J. Phys. Chem., 101(26), 5108(1997)



Figure 1. Natural abundance <sup>2</sup>H NMR spectra of mixture of 4OCB and 6OCB mixture. The both spectra of the mixture of accumulation was 100,000 scans for 10 hr with proton decoupling. (a) 4OCB : 6OCB = 4:1, The marks  $\gamma$ ,  $\delta$ ,  $\varepsilon$  and Me correspond to  $\gamma$ -, $\delta$ -,  $\varepsilon$ -methylene and methyl deuteron signals of 6OCB in the mixture, respectively. (b) 4OCB : 6OCB = 1:4, The marks  $\beta$ ,  $\gamma$  and Me correspond to  $\beta$ -,  $\gamma$ - methylene and methyl deuteron signals of 4OCB in the mixture, respectively.



**Figure 2.** Plots of differential order parameters of the C-<sup>2</sup>H bonds of 4OCB and 6OCB against varying mixing ratio. The values are obtained after subtraction of orders in the pure material. The temperature was 63 °C

(Tc-12 °C ). Where the order parameters of  $\beta$ -,  $\gamma$ -methylene and methyl in the pure 4OCB were 0.166, 0.094, and 0.067, respectively, and the order parameters of  $\gamma$ -,  $\delta$ ,  $\epsilon$ -methylene and methyl in the pure 6OCB were 0.132, 0.139, 0.096, 0.054, respectively.

# P70

# 汎用DSPボードを用いたMRI用パルスプログラマの開発 (筑波大学物理工学系) 〇巨瀬 勝美, 拝師 智之 Development of a Flexible Pulse Programmer for MRI Using a Commercial Digital Signal Processor Board Katsumi KOSE and Tomoyuki HAISHI Institute of Applied Physics, University of Tsukuba

A flexible pulse programmer for NMR imaging experiments has been developed using a commercial DSP (digital signal processor) board. The DSP is the 32-bit word floating-point DSP (TMS320C31, Texas Instruments) running at the 40 MHz clock frequency with the instruction cycle of 50 ns. The DSP program for the pulse sequences is developed using the interrupt function of the internal timer with the 100 ns clock cycle. As a result, the time resolution of 100 ns and minimum time interval of 2.7  $\mu$ s are achieved without any additional hardware devices.

### <はじめに>

最近の撮像手法の高速化・高機能化に伴って、ますます複雑なパルスシーケンス が使用されてきている.このようなパルスシーケンスを開発したり、実行するため には、RF系や勾配磁場系の性能は言うまでもなく、それらを制御するパルスプログ ラマに高い性能が要求される.ところが、MRIでは、3チャンネルの勾配磁場を、高 い精度で高速に制御する必要があるため、たとえ簡単なパルスシーケンスを実行す る場合でも、市販のパルス発生器などで対応することは難しい.このように、パル スプログラマは、MRI装置を自作する場合においても、最も大きな障害となってい る.そこで、我々は、高速で、しかも正確な時間制御が可能な市販のDSP(Digital Signal Processor)ボードを用いて、MRI用の高性能なパルスプログラマを開発した.

### <なぜDSPボードか?>

Table.1に, MRI用のパルスプログラマ(観測核種は1種類のみ)に要求される出力 の仕様の例を示す.このように, MRIにおいては, 80~128ビット程度の語長で, 時間的に正確な制御が要求される.これを実現する方法として,たとえば語長+時刻 データ+制御コードを並列に保存したメモリ(128~160ビット)と,32ビット幅程度 のタイマー,そしてコンパレーター回路を利用し,ハードロジックで実現する手法 がある.しかしながら,多次元のMRI計測では,何重もの時間ループを必要とする ため,回路構成も複雑となり,また,配線の規模も膨大なものとなる.

そこで,古くから知られているように,ある種のコンピュータを利用することが 考えられる.しかしながら,パーソナルコンピュータはもちろん,多くのボードコ

キーワード:MRI, NMRイメージング, パルスプログラマ, DSP, 高速イメージング こせかつみ, はいしともゆき

| outputs             | word length (bits) |
|---------------------|--------------------|
| gradients (x,y,z)   | 48                 |
| RF phase            | 12                 |
| RF shape, trigger   | 12                 |
| RF amplitude        | 8                  |
| RF frequency offset | 12                 |
| signal sampling     | 4                  |
| total               | 96                 |

Table.1 Word lengths for outputs required for an MRI pulse programmer (only for one channel RF). RF shape means a selection of a waveform stored in some external memory (ROM or RAM).

ンピュータにおいては、D-RAMのリフレッシュ回路や、システム内の様々な割り込 みにより、正確な時間パルス列を発生することができず、また、外部タイマーによ る割り込みを使用したとしても、その割り込み処理において、正確な時間が再現で きるという保証はない.いっぽう、時間的にcriticalな制御を目的として製作された DSPボードは、このような目的には最適である.すなわち、メモリにはすべてS-RAMが使用されており、また、ほとんどの場合、システムクロックに同期したタイ マーがDSPに内蔵されている.しかも、アーキテクチャは、1命令1固定語長と非 常にシンプルな構造をしており、通常のマイクロプロセッサに比べ、プログラミン グが遥かに容易で、しかも高速な処理が可能である.

以上のようなDSPボードとして、ロボットや精密機械(ステッパなど)の制御に利用されるものが、最近、安価に供給されるようになってきた.しかも、そのようなボードは、複数のチャンネルのDAコンバータやADコンバータを備えているので、そのままで、MRI用のパルスプログラマとして利用できる可能性を持っている.

<ハードウェアの構成と機能>

DSPボードとして、mtt社のDSP6031を使用した.このボードは、Texas Instruments社のDSP (TMS320C31,クロック周波数40 MHz)、128Kword(32 bit word)のS-RAM、4チャンネルの12ビットAD変換器、4チャンネルの12ビットDA変 換器、8ビットのディジタルI/Oを、フルサイズのISAバスカード1枚に実装したもの である.また、拡張バスによって、32ビットのディジタル出力ポートを接続した.

TMS320C31は、1語長が32ビットの浮動小数点DSPであり、40 MHzのクロック では、命令サイクルが50ns、浮動小数点演算のピーク速度は40 MFLOPS(同時2命 令実行)である.また、CPUクロックに同期した内蔵タイマーのクロックサイクルは 100 nsであり、このタイマーの割り込みを利用することにより、100 nsの時間分解 能のパルスの発生が可能である.このDSPボードと1枚の拡張モジュールを、パーソ ナルコンピュータ(IBM-PC互換機, CPU: Pentium133, DOS6.2とWindows95の共存インストール)のATバスに実装した.

#### <プログラムの構成と動作>

プログラム開発は, Windows3.1/DOS6.2上のPC用Cコンパイラ(Visual C++1.5) と, DOS Extender上のDSP用Cコンパイラとアセンブラを使用して行った.

パルサーのプログラムの動作の概要を, Fig.1に示す. すなわち, まず, パルス発 生のタイムテーブルをPC上のテキストエディタで作成する. このファイルには, パ ルス(イベント)の発生時刻(100 ns分解能), イベント(勾配磁場, RFなど)名, そし てその大きさ(種類など)が, 時刻の順に並べて書かれてある.

パルサーを駆動するためのPC上のプログラムは、そのファイルを読み込み、時刻 データを、イベント間の時間差から一定のオーバーヘッドを差し引いた時間に書き 換え、また、イベント名とその強度データを、その動作を実現するための、DSP ボード上の出力のアドレスと、出力データに変換する.このプログラムは、この データテーブルと、このデータに従ってパルサーを動作させるDSPプログラムを、 DSPボード上にのメモリに直接転送し、そのプログラムを起動する.

DSP上で起動したプログラムは、データテーブルから時間データを読み込んで、 DSPに内蔵のタイマー(100 nsクロック)に書き込み、それがカウントされてゼロに なって割り込みが発生するまで待機する.そして割り込みが発生したら、データ テーブルに保持されている出力アドレスと出力データに従って、パルスなどを出力 する.このような操作を、すべてのイベントが終了するまで繰り返すことによって、 1つのパルスシーケンス発生する.このように、連続するパルスの間には、データ を出力するためのオーバーヘッドが存在するが、本プログラムでは2.7µsであった.



Fig.1. Overview of the program.

<結果と考察>

Fig.2に,繰り返し時間が0.4ms(!)のFLASHシーケンスの勾配磁場の波形を示す. 実際には、勾配コイルや電源の能力などから実施は不可能に近いが、波形としては、 100 nsの精度で、パルスジッタもなく、設定通りに発生できることが確認された.

本パルスプログラマでは、ビット幅の制約(最大32ビット)から、同時に多項目の 出力を制御することは不可能である.ただし、勾配磁場同士であれば、ラッチが共 通であるため、同時に変化させることは可能である.しかしながら、勾配磁場同士 以外の項目を同時刻に変化させなければならない応用は、実際には非常に少ないと 思われる.なお、勾配磁場の大きさをステップ毎に変化させながら計測する、二次 元や三次元の撮像シーケンスも、DSPのプログラムを書き換えることによって、容 易に作成することができる.



Fig.2. Gradient waveforms in a FLASH sequence (TR=0.4 ms). The switching speed of the signals is determined by the DA converters' conversion time (about 10  $\mu$ s). The horizontal axis is 100  $\mu$ s/div.

<むすび>

汎用のDSPボードを使用し、プログラムを開発するだけで、MRI用のパルスプロ グラマを開発することに成功した.このプログラマは、100 nsの時間設定精度をも ち、しかも非常に汎用性に富むため、MRIにおける将来の先端的なパルスシーケン スにも充分に対応できるものと思われる.また、本DSPボードは、パルスシーケン スの繰り返しの間に、データテーブルをホストCPUからダイナミックに受け取るこ とも可能であるため、リアルタイム画像再構成装置と組み合わせることにより、 real-time & interactive MRIシステムを構築することも可能と思われる.■

# MR 画像における並進運動する物体の 偽像の研究

筑波大学物理工学系 〇安立直剛, 拝師智之, 巨瀬勝美

## Study of motion artifacts observed in MR images of objects undergoing a translational motion Naotaka ADACHI, Tomoyuki HAISHI, Katsumi KOSE Institute of Applied Physics, University of Tsukuba, Tsukuba 305 JAPAN

Moving objects produce various artifacts in their MR images. For the first step to understand their properties, we performed computer simulations and experiments for two systems. The first is a particle sinking at a constant velocity in a stationary liquid. The second is a water phantom translating at a constant velocity. The computer simulations reproduced the experimental results very well; the pattern of the motion artifacts were understood by the superposition of stripe spin distribution with various length along the moving direction.

### <はじめに>

液体中に多数の固体粒子が分散した系(固液混相系)は、自然界にも工学的応用においても広く存在し、その流れの性質の解明や制御は、大きな課題となっている. また、このような系は、その応用的側面ばかりでなく、多数の固体粒子が流体を介して相互作用する、自由度の大きな複雑な力学系として、物理学的にも大変興味のある系である.

本研究では、固液混相系の流動特性を明らかにする第1歩として、FLASH における「静止流体中を沈降する1個の球体」、および multi-shot EPI における「一定速度で並進移動 するリング状ファントム」が発生する偽像(アーチファクト)を、計算機シミュレーショ ンと実験によって研究した.

### <方法>

#### 〇計算機シミュレーションの方法

NMR 画像を計算機シミュレーションで再現するためには、その撮像シーケンスにおける核磁化の運動をすべて追跡する必要がある.しかしながら、そのためには、流体の流速分布が既知でなければならず、しかも膨大な計算時間が必要である.そこで、本研究では、流体は静止し、球体のみが移動するというモデルを使用した.すなわち、流れによる位相変化は無視できるものと仮定した.このため、NMR 信号は、断層面の核磁化分布の2次元フーリエ変換で表わすことができる.

本研究で行った計算機シミュレーションの方法は、実空間で画像データを作成し、それを2次元フーリエ変換してk空間でスキャンするという作業を、球体を沈降させなが ら行うというものである.撮像シーケンス全体の時間(実験では 616.96ms)に比べて、1 本のラインをスキャンする時間(2.56ms)は短いので、球体は1本のラインをスキャンし ている間は静止していると仮定した.スキャンして取得したデータはフーリエ空間のデ

キーワード:NMR イメージング,偽像,アーチファクト,ダイナミック MR あだちなおたか,はいしともゆき,こせかつみ

ータであり、そのデータを2次元逆フーリエ変換して絶対値を計算することにより、再 構成画像を得た.実験では物体の移動方向を信号の読み取り方向にとっており、FLASH ではシーケンシャルオーダーでデータを収集している.そこで、FLASH については、 実験に対応した場合のほかに、信号の読み取り方向を変えた場合とセントリックオーダ ーを用いた場合のシミュレーションも行った.また、multi-shot EPI については 4shot で行い、こちらも1本のラインをスキャンする間の球体の移動は無視した.

#### 〇実験方法

この研究では静止流体中を落下する球体の実験と、一定速度で並進運動するリング状 ファントムの実験の2つの実験を行った.

球体の実験では、鉛直においた円管内の静止流体を球体が沈降する系を用いた.円管 はアクリル製で底部はふさがれており、内径は 16mm、外径は 20mm、全長は約 600mm である.作業流体としては、スクロース(砂糖)を硫酸銅水溶液に溶かしたものを用いた. なお、以下の NMR 計測において作業流体の温度は、ほぼ 25℃に保持した.球体はナイ ロン製で、直径は 6.35mm、密度は 1.125g/cm<sup>3</sup> である.この球体を流体容器下部の観測 領域の中央部に正確に導くための『試料ガイド』として、流体容器の内部に、さらに、 内径 8mm、外径 12mm、長さ約 600mm のアクリルパイプを挿入した.撮像は 19.2mm × 19.2mm の領域を 128×128 の画像サイズで撮像した.よって、1 画素は 0.15mm 四 方となる.ナイロン球を、この試料ガイドの中に、10~20 秒の間隔で静かに投入し、作 業流体表面から約 30cm 下の、管軸を含む鉛直断層面(スライス厚 4mm)において撮像を 行った.また今回の実験ではスクロース濃度の異なる 3 種類の流体を用いた(Table 1).

リング状ファントムによる実験では、内部を硫酸銅水溶液で満たし、内径 10mm 外径 14mm 高さ 10mm の円管を直径 3mm 高さ 100mm の円柱で貫いたリング状ファントム を入れたアクリルパイプを、変速機付きモーターで一定速度で移動させながら撮像を行 った.移動速度としては、0.4、0.8、1.6、2.4(cm/s)の4 通りで実験を行った.

| working fluids                                            | А    | В      | С     |
|-----------------------------------------------------------|------|--------|-------|
| sucrose density(Mol/l)                                    | 1.1  | 1.0    | 0.9   |
| sinking speed of a sphere (cm/s)                          | 1.35 | 2.63   | 3.40  |
| moved distance of a sphere<br>during imaging time (pixel) | 58.5 | 113.75 | 149.5 |

#### Table 1 Working fluids used in the experiment. $(25^{\circ}C)$

### <結果>

Fig.1 に示すものが実験によって得た画像(a)~(c)とそれに対応したシミュレーションに よる画像(d)~(f)である.流体はそれぞれ Table 1 で示したものである. Fig.2 は読み取り 方向を球体の落下方向に垂直に取った場合のシミュレーション画像である. 撮像時間中の 球体の移動距離を画素数でそれぞれ示した. Fig.3 はスキャンのラインの取り方をセント リックオーダーにした場合のシミュレーション画像である. また,流れによる位相変化を 調べるために実験データから作成した位相画像を Fig.4 に示す. 位相のずれはほとんど見 られない.従ってシミュレーションの仮定が有効であることが確認された. Fig.5 は multi-shot EPI による並進運動するリング状ファントムの実験画像およびシミュレーショ ン画像である. ゴーストが読み取り方向と位相エンコード方向に現れている.



(d) (e) (f) Fig.1 Experimental images(upper) and simulated images(lower) of a sinking sphere. (FLASH)



(a) (b) (c) Fig.2 Simulated images of a sphere when the read-out direction is perpendicular to the sinking direction



Fig.3 Simulated images of a sphere using centric-order phase encoding.



(a)fluid A (b)fluid B (c)f Fig. 4 Phase images of experimental data.





#### く考察>

FLASH については, Fig.1 の実験画像から球体の移動に伴う偽像が球体の斜め方向に強く現れ,球体が方形状に見えていることがわかる.シミュレーションはこの現象をよく再現している. Fig.1 と2の比較から,信号読み取り方向の取り方によって明らかにアーチファクトの形状が異なることがわかる.また, Fig.3の画像と Fig.1 のシミュレーション画像を比較すると,それほど大きな違いは見られなかった.

multi-shot EPI については、物体の移動速度が遅くてもゴーストが著しく現れるため、 移動する物体の計測には不適当であるといえる.よって、移動する物体を EPI で計測する 場合は、画素数は少なくなるものの single-shot EPI を使用すべきであると思われる.

## <むすび>

静止流体中を落下する球体を FLASH で撮像した場合,および並進運動するリング状ファントムを multi-shot EPI で撮像した場合に現われる偽像について実験及び計算機シミュレーションを行い,実験画像に現れる偽像をシミュレーションによって再現することに成功した.その結果から,並進運動する物体を撮像する場合に,どのようなシーケンスをどのように使うかについていくつかの知見が得られた.

今後の課題としてすべての核磁化の挙動と流速を考慮したシミュレーションと、他のパ ルスシーケンスを用いたシミュレーションを行うこと、アーチファクト発生のメカニズム の解明、偽像のより小さい計測方法の開発などがあげられる.

#### References

Qing-San Xiang,R.Mark Henkelman : K-Space Description for MR Imaging of Dynamic Objects,Magn.Reson.Med.29,422-428(1993)

(1東大大院 医 医用生体工学, 2東大 医科研) 〇亀井裕孟<sup>1</sup>, 伊良皆啓治<sup>1</sup>, 吉川宏起<sup>2</sup>, 上野照剛<sup>1</sup>

# Magnetic Resonance Imaging of the Neuronal Active Currents in the Human Brain

<u>Hirotake Kamei</u><sup>1</sup>, Keiji Iramina<sup>1</sup>, Koki Yoshikawa<sup>2</sup> and Shoogo Ueno<sup>1</sup> (<sup>1</sup>Department of Biomedical Engineering, Graduate School of Medicine, <sup>2</sup>Institute of Medical Science, University of Tokyo)

A new functional magnetic resonance imaging technique to visualize the distribution of neuronal active currents in the human brain was developed. This technique was used to obtain the maps of the human brain activity by using motor stimulus paradigms.

### 1. はじめに

NMRを利用した脳機能計測法のうち差分NMR法,fMRI(機能MRI)は脳活動に 伴う血流量の変化や血液の酸素化の度合いの変化などを画像に反映させたもので, 代謝の間接情報を画像化したものということができる.MRSは代謝の直接情報を与 えてくれる優れた手法であるが,充分なS/Nの信号が得難く,高い空間および時間 分解能が得られない難点がある.これらNMRを用いた計測技術に対し,SQUID磁束 計の開発によって測定可能となったMEG(脳磁図)からは神経活動そのものを反映 した情報が高い時間分解能で得られるという大きな利点がある.しかし,MEGには 形態情報が得られない欠点がある.このため磁場源推定結果をMR画像に投影するこ とが一般的に行われている.

磁場源(電流双極子)の空間分布が確かな位置情報の得られるMRIによって画像 化できれば、より直接的に脳機能計測を行うことができる.われわれは、既に、フ ァントムを用いた予備実験でMEGで観測されているのと同程度の大きさの電流双極 子を空間分解能の高いMR イメージング法によって画像化できることを示した(1).

今回はこの手法をヒトの脳機能イメージングに適用し,脳活動電流分布を検出することができたので,その結果について報告する.

2. 方法

長さ21の直線導体上を電流Iが流れているとき、21の中心Oから垂直方向に距離rの 点における磁束密度B(r)は B(r) =  $\mu_0$ Il/2 $\pi$ r(r<sup>2</sup>+ $l^2$ )<sup>1/2</sup> で与えられる.

脳機能イメージング,活動電流,fMRI, MEG

かめいひろたけ、いらみなけいじ、よしかわこうき、うえのしょうごう

いま、Oを原点とするr方向の線形磁場勾配G<sub>r</sub>を加えると、実効的な磁場勾配は G(r)=G<sub>r</sub>r +  $\mu_0 II/2 \pi r (r^2 + P)^{1/2}$ となる.

均質な物質の中に電気伝導度以外の物理的性質が周囲の物質と同じ直線の導体が あると仮定する.導体に電流を流し,MR像を撮像すると,導体を含む面のMR像は 導体を中心に対称的な信号強度変化を示す.しかし,導体と周囲の物質との間に磁 化率の違いがあったりすると,信号強度変化の対称性は失われる.何らかの方法で 非対称的信号強度変化をもたらす原因を見かけ上取り除くことができれば,現実の 測定対象においても微弱電流の変化をMR像として観測することが可能である.ここ では測定条件の異なる4種の画像を処理することによって非対称的信号強度変化をも たらす原因を取り除いた.また,電流の,offによって得られた画像の差分画像から は電流の大きさを知ることも可能である.測定にはGE社のSignaを使用し,EPIを適 用した.マトリックスサイズ:256×256,TR:4000,TE:40msである.

3. 結果と考察

右手のfinger tappingを行ったときの活動電流MR像をFig.1に示す.通常のfMRI と同様な手法で電流源を表示したもので,活動部位が良く描出されている.差分画 像における活動部位のprofileをFig.2に示す.電流源を中心に対称的に信号強度が変 化するprofile が得られている.

fMRIでBOLD効果を検出するためには出来るだけ高い磁場での測定が望ましいが、 活動電流MRIではS/Nが許す限り低磁場を用いた方がよいという利点がある.







Fig.2. Profile of the subtraction image at the level of the current source.

(1) 亀井裕孟他:第35回NMR討論会, 講演要旨集, p176(京都, 1996).

NMRイメージングにおけるRF磁場不均一性補償法 〇三原 啓明、入口 紀男\*、佐々木 康人、上野 照剛 東京大学大学院医学系研究科生体物理医学専攻 シーメンス旭メディテック(株)\*

A Method for RF Inhomogeneity Correction in MR Imaging

Hiroaki Mihara, Norio Iriguchi\*, Yasuhito Sasaki, Shoogo Ueno

University of Tokyo, Graduate School of Medicine Siemens-Asahi Medical Technologies Ltd.\*

Abstract: A method for RF inhomogeity correction in MR imaging is proposed. First, two images with different flip-angles and one image with a very small flip-angle are obtained. Then, spatial distribution maps of functions, flip-angle  $\theta$  and sin  $\theta$ , are produced by employing those images. Finally, the correction is achieved by dividing one original image by those maps of functions.

目的:MR画像は、RFコイルのデザインに起因するRF磁場の不均一性、及 び、被検査体内部組織の導電率の分布に起因する励起の不均一性等によって、 信号強度は、不均一なものであることが多く、特にサーフェイスコイル等を用 いた撮像においては、RF磁場の不均一性は画像への深刻な影響が避けられな い。本研究は、θ画像及びsinθ画像を作成することによって、RF磁場の 不均一性を原理的に補正することを目的とするものである。

原理:一般にMRイメージング信号は、測定対象物質がスピン密度、T1、T 2等の緩和時間について均一な物質であっても、RF磁場の不均一性が原因と なり、測定対象内の位置により、磁化の倒されるフリップ角度( $\theta$ )が様々に 異なるため、sin $\theta$ の項が含まれる信号強度は、構成する物質の情報以外に、 位置の情報が含まれたものとなってしまう。この不均一性は、外部から与えら れるRF磁場の不均一性及び測定対象自体の磁気遮蔽効果が主な原因であると 考えられる。この影響のため、例えば、フィールドエコーにより磁化ベクトル の発する信号強度  $I_0$ は、次のような式で表される。

 $I_0 = \rho \sin \theta (1 - e^{-Tr/T1}) e^{-Te/T2^*}$ 

キーワード: MRI, RF磁場、不均一性補償

みはらひろあき、いりぐちのりお、ささきやすひと、うえのしょうごう

更に同一のサーフェイスコイル等によって励起と検出が行われる場合には、 信号の検出の際にも、検出される信号強度 I は、位置によって減衰の大きさが 異なる[1]ため、次のように表される。

 $I = \rho \theta^* \sin \theta (1 - e^{-Tr/T1}) e^{-Te/T2^*}$ 

ここで、 $\theta^*$ は、励起の際のフリップ角度  $\theta$  と比例関係にある( $\theta^* \propto \theta$ )。 また、 $\theta$  と $\theta^*$ は、場所の関数になっている。

そこで、ある小さなフリップ角度θ,で得られた画像のピクセル強度pic1(θ,)は、

 $pic1(\theta_1) = k\theta^* \sin \theta_1 \cdot X$  $\left(X = (1 - e^{-Tr/T1})e^{-Te/T2^*}\right)$ 

任意のフリップ角度 $\theta$ で得られたpic2( $\theta$ )は、 pic2( $\theta$ ) = k $\theta$ <sup>\*</sup> sin $\theta$ ·X

フリップ角度20で得られたpic3( $\theta_1$ )は、 pic3(2 $\theta$ ) = k $\theta$ <sup>\*</sup> sin2 $\theta$ ·X = 2k $\theta$ <sup>\*</sup> sin $\theta$  cos $\theta$ ·X

ここで、
$$\theta_1 = m\theta$$
  $m \cong 0$ ,  $\theta^{\bullet} = n\theta$  とおくと、  
 $pic1(\theta) = nk\theta \sin m\theta \cdot X \cong mnk\theta^2 \cdot X$   
 $pic2(\theta) = nk\theta \sin \theta \cdot X$   
 $pic3(\theta) = 2nk\theta \sin \theta \cos \theta \cdot X$ 

したがって、sinθ分布画像、θ分布画像は次式で与えられる。  
sinθ = 
$$\sqrt{1 - \left(\frac{\text{pic3}(\theta)}{2 \cdot \text{pic2}(\theta)}\right)^2}$$
 (1)  
 $\theta = \frac{1}{m} \cdot \frac{\text{pic1}(\theta)}{\text{pic2}(\theta)} \cdot \sqrt{1 - \left(\frac{\text{pic3}(\theta)}{2 \cdot \text{pic2}(\theta)}\right)^2}$  (2)

更に、原画像 (pic2(
$$\theta$$
)画像) は、次式によって補正画像となる。  

$$X = \frac{m}{nk} \cdot \frac{(\text{pic2}(\theta))^2}{\text{pic1}(\theta) \left(1 - \left(\frac{\text{pic3}(\theta)}{2 \cdot \text{pic2}(\theta)}\right)^2\right)}$$
(3)

フリップ角がm $\theta$ (m  $\equiv$  0)、 $\theta$ 、2 $\theta$ となる3枚の画像を撮る(例えば、RFパルスを与える時間をmt、t、2tとする)。この時、他の撮像パラメータは、 すべて等しくする。
この操作により得られた $\theta$ 分布画像、及び $\sin \theta$ 分布画像で、フリップ角 $\theta$ の 画像を割り算すれば、RF磁場の不均一を原理的にキャンセルした画像が得ら れる。また、スピンエコー法においては、検出される信号強度Iは、

$$I_{SE} = \rho \theta^* \sin \theta \sin^2 \frac{\theta_2}{2} \cdot (1 - e^{-Tr/T1}) e^{-Te/T2}$$

となり[2]、 $\theta_2 = 4\theta$ とすることにより、フィールドエコー法の場合と同様の手法によって、 $\theta$ 分布画像、sin  $\theta$ 分布画像、補正画像を求めることができる。

**実験方法、材料**: 直径 3.5cm の球形ファントム(T1=300ms)を直径 2.4cm の単 巻円形コイルに載せ、磁界密度 7.0T、口径 18.3cm の MRI 装置にて測定を行っ た。フリップ角 10°,45°,90°の画像を Tr=1600ms,Te=5ms のフィールドエ コー(FE)法にて取得した。



実験結果:原画像を Fig.2 に示す(フリップ角45°)。また、フリップ角 $\theta$ の空間的な分布画像を Fig.3 に sin  $\theta$  の空間的分布画像を Fig.4 に示す。また、 原画像を $\theta$ および sin  $\theta$ で除した補正画像を Fig.5 に示す。



Fig.2 Original image

Fig.3  $\theta$  image



Fig.4 sin  $\theta$  image

### Fig.5 Corrected image

考察:撮像の実験においてはT1緩和による影響を最小限とするため、Trを 十分に長くとることが必要であった。

 $\theta$ の空間分布画像は、 $\cos^{-1}\left(\frac{\text{pic3}(\theta)}{2 \cdot \text{pic2}(\theta)}\right)$ によって、より正確に求められる。

また、信号強度が極めて小さい (≈0) ピクセル間の除算には、誤差を伴うこ とがある。しかし、本研究は、MRイメージングにおいて、外部から与えたR F磁場の不均一性及び、RFコイルによって信号を検出する上での空間的な不 均一性を原理的に補償するものである。これによりMRI画像の信号強度の定 量的な扱いが可能となるものと考える。

結論: 本研究によってRF磁場の不均一を原理的に補正することが可能となった。また、フリップ角 $\theta$ 及び sin  $\theta$ の空間的分布も画像として可視化された。本研究は、更に、臨床用MRイメージング[3]、マイクロイメージング等における広い分野での応用が期待される。

参考文献: [1] D.I.Hoult and R.E.Richards, "The Signal-to-Noise Ratio of the Nuclear Magnetic Resonance Experiment." *J. of Magn. Reson.* 24,71-86,(1976)

[2] Willam H. Perman, Matt A. Bernstein, and John C. Sandstrom, "A method for Correctly Setting the rf Flip Angle." *Magnetic Resonance in Medicine* 9,16-24,(1988)

[3] Scott W. Atlas, *Magnetic Resonance Imaging of the Brain and Spine*. Lippincott-Raven, (1996)

## ラット大脳皮質における水分子の異方的拡散

(国立環境研究所)〇三森文行、山根一祐

## Anisotropic diffusion of water molecule in the cortex of rat brain <u>F. Mitsumori</u>, K. Yamane (National Institute for Environmental Studies)

We measured the anisotropic diffusion of water molecule in the cortex of rat brain by a diffusion-weighted imaging method. The apparent diffusion coefficient (ADC) for the diffusion parallel to the column structure of the cortex was significantly larger than that for perpendicular to the column. This anisotropy was dissolved in the brain intoxicated with methyl mercury, suggesting the effect of methyl mercury to the integrity of the column structure. With higher b-factor up to  $7.21 \times 10^{-9} \text{ m}^2 \text{s}^{-1}$  the signal intensity at the cortex was biexponentially attenuated, demonstrating the presence of two water components which are different in the diffusion rate.

【はじめに】 磁場勾配パルスを用いる拡散強調イメージング法は水の運動 を通じて、生体の機能に関する情報を与える可能性がある。すでに、脳の白 質において水分子の拡散が異方性を有し、これから神経線維の走行方向に関 する情報を得ることができることが知られている。しかし、主として細胞体 よりなる皮質での拡散異方性を観測した例はあまり報告されていない。我々 はラット大脳皮質において、皮質の機能単位とされるカラムの方向と相関し た拡散異方性を観測した。また、メチル水銀中毒ラットの脳皮質においては この異方性が解消する方向に拡散速度が変化していることを見いだした。さ らに、拡散強調のb値をあげると、もはや信号強度の変化は単一の指数曲線で 近似することは不可能となり、2成分に分離されることがわかった。これら の事実より、脳で観測される水分子の拡散の意味について論じたい。

【方 法】 ラット脳のイメージ測定のために内径50mm、長さ52mmの変形 Alderman-Grant型のNMR信号検出器を作製した。またこの信号検出器に適合 するラット頭部の固定器具をアクリル樹脂を用いて作製した。上記の信号検 出器をbruker Biospec24/30 NMR分光計に接続して測定を行った。磁場勾配コ イルはMagnex社の自己シールド型AGRAD 255/178を用いた。拡散強調画像は 頭部冠状断においてG<sub>R</sub>方向にdiffusion磁場勾配パルスを加えたstimulated echo 法により、主として $\delta$ = 3ms、 $\Delta$ = 56ms、G<sub>p</sub>= 0~80mT/mで勾配パルス強度を 8段階に変えて測定した。FOV= 5cm, スライス厚 3mm, TR/TE= 1000/20.24ms

拡散、異方性、NMRイメージング、ラット、大脳皮質

みつもりふみゆき、やまね かずすけ

である。 $G_{R}$ を考慮したb値は0.272~4.11×10<sup>8</sup>m<sup>2</sup>sである。b値を変えて測定した拡散強調画像での信号強度の減衰過程より見かけの拡散係数(ADC)を算出した。より大きな信号減衰を得るためには、 $\delta = 11 \text{ ms}, \Delta = 11 2 \text{ ms}$ とし、最大b値=7.2×10<sup>9</sup>m<sup>2</sup>sまで測定を行った。メチル水銀中毒ラットは12週齢の雄Wistar ラットに5mg Hg/kg体重の塩化メチル水銀を12日間毎日経口投与することにより作製した。給餌量を投与動物の摂食量と合わせたラットを対照群とした。ラットは1%halothane (50% O,/50% N,O)麻酔下においてNMR測定を行った。

【結果と考察】 ラット大脳の冠状断で、直交する2方向の拡散強調画像を 測定すると脳梁や海馬采等の白質部分では神経線維の走行方向に沿った明ら かな異方的拡散が認められる。主として神経細胞体よりなる皮質部位におい ても、白質ほど明確ではないもののカラムの方向と相関した異方的拡散が認 められることがわかった(図1)。b値が比較的小さな4.11×10<sup>8</sup>m<sup>2</sup>sまでの測定で はb値の増大に伴う信号強度の減衰は単一指数関数に従い、頭頂部皮質のカラ ム方向に平行方向の拡散のADCは0.78±0.10×10<sup>9</sup>m<sup>2</sup>s<sup>4</sup>(n=5)と、直交方向の ADC 0.63±0.06×10<sup>9</sup>m<sup>2</sup>s<sup>4</sup>(n=5)に比べて有意に大きい(図2)。

ところが、メチル水銀中毒ラットを対照群と比較すると、カラムに平行す る方向のADCに変化はないものの、直交方向のADCが有意に延長し、上記の 拡散の異方性が解消される方向に変化した(図3)。この傾向は頭頂部、側頭部 の皮質で共通に認められたが、視床部位や小脳皮質、三叉神経束等では認め られなかった。大脳皮質での変化はメチル水銀によるカラム構造の何らかの 傷害を反映するものと考えられる。

正常ラットの測定において拡散強調を増大し最大b 値を7.21×10°m<sup>2</sup>sとする と、もはや大脳各部位の拡散強調画像の信号強度の減衰は単一の指数曲線で 近似することは困難となった。biexponentialでのフィッティングを行うと良い 近似が得られ、大脳皮質のカラムに平行な拡散のADCは速い拡散D<sub>f</sub>=0.87× 10°m<sup>2</sup>s<sup>1</sup>を示す成分(相対強度f<sub>f</sub>=0.85)と遅い拡散D<sub>s</sub>=0.14×10°m<sup>2</sup>s<sup>1</sup>を示す成分 (相対強度f<sub>s</sub>=0.15)の2成分に分離された(図4)。さらに、カラムに直交する 方向の拡散では、速い成分のD<sub>f</sub>が減少する傾向を示した。この結果は、大脳 皮質における水分子の拡散異方性は速い成分に由来することを示唆する。

上記の結果は、これまで信じられてきた、神経細胞内外の水分子が速い交換状態にあるという仮説と相反する。ここで得られた結果から細胞内外の水の遅い交換を仮定できるとすれば、D<sub>r</sub>、D<sub>r</sub>はそれぞれ細胞外、細胞内の拡散に対応すると考えられる。したがって、脳皮質で認められた異方性は細胞外の水分子のカラム構造まわりでのtortuosityの違いに由来すると解釈できる。しかし、観測された遅い成分と速い成分の比率(0.15:0.85)は、脳において0.8:0.2とされる細胞内外の比率とは逆転しているため、これらを直ちに細胞内外のコンパートメントに帰属できるか否かは更なる検討を要する。



Fig.1. Diffusion weighted images of a rat brain (coronal slice). The diffusion gradient was applied along Y axis (vertical) in the left image, and along X axis (horizontal) in the right one. b-factor was 2.90 x  $10^9$  m<sup>2</sup>s (G<sub>p</sub>=58.47mT/m,  $\delta = 9$ ms,  $\Delta = 112$ ms).



Fig.2(left). Signal attenuation at the upper region of the cortex of a rat brain obtained in the diffusion-weighted stimulated echo images with the b-factor up to  $4.11 \times 10^8 \text{m}^2 \text{s}$ . Diffusion gradient applied along Y direction ( $\bigcirc$ ) is parallel, and along X (O) is perpendicular to the column of the cortex. A solid and a broken line show the regression line assuming a monoexponential attenuation.

Fig.2(right). ADC values at the upper region of the cortex of 5 normal rats calculated by a monoexponential fitting to the data obtained from diffusion-weighted images with the diffusion gradient along Y or X direction.



Fig. 3. ADC values at the upper region of the cortex of the brain of 5 normal or 5 methylmercury-intoxicated rats. The left frame shows results obtained with the Y-diffusion gradient (parallel to the column), and the right shows those with X gradient (perpendicular to the column).



Fig. 4. Signal attenuation at the upper or lateral region of the cortex of a rat brain with the b-factor up to  $7.21 \times 10^{9} \text{m}^2 \text{s}$ . A solid and a broken line show the regression line assuming a biexponential attenuation.

(<sup>1</sup>生物研・<sup>2</sup>農工研・<sup>3</sup>食総研・<sup>4</sup> Baylor College)○小泉美香<sup>1</sup>・ 狩野広美<sup>1</sup>・五十部誠一郎<sup>2</sup>・石田信昭<sup>3</sup>・C.F. Hazlewood<sup>4</sup>

## Restricted Diffusion of Cell-associated Water in Germinating Mornig Glory Seeds Exposed to Electric Field

Mika KOIZUMI<sup>1</sup>, Hiromi KANO<sup>1</sup>, Seiichiro ISOBE<sup>2</sup>, Nobuaki ISHIDA<sup>3</sup> & Carlton F. HAZLEWOOD<sup>4</sup>

<sup>1</sup>National Institute of Agrobiological Resources, <sup>2</sup>National Research Institute of Agricultural Engineering, <sup>3</sup>National Food Research Institute, Tsukuba Science City, Ibaraki 305, Japan & <sup>4</sup>Baylor College of Medicine, Houston, TX 77030, USA

Morning glory seeds in dry condition were exposed to electric field. Effects of the treatment on physical states of cell-associated water in the germinating seeds were observed by 'H-NMR imaging and restricted diffusion measurements.

Diffusion-weighted images of both treated and untreated seeds were measured by the pulse gradient stimulated-echo method. Water movement is considered to occur through partly permeable cell membrane in untreated seeds. Maximum of water transport rate in the seed reached that of pure water. The treatment is considered to perturb membrane systems and cell functions.

私たちを取り巻く環境には電場が溢れている。この電場は生体に様々な影響 を与えると考えられ、診断や治療など医療の場にも用いられているが、その作 用の実態については明らかとは言えない。これは電場が生体に与える影響が多 岐にわたるとともに、通常の状態ではその変化が微小で検出し難いことが一因 であると思われる。一方、生体において細胞中の自由水は、生命活動を支える 各種の反応に必要な物質や熱を移動させるための媒体であると同時に、細胞膜 やその他の細胞構成物質によってその動きを規制されている。このことから、 自由水の状態は、細胞の生理状態をよく反映していると考えられる。

本研究では、乾燥状態で電場処理を行うと発芽率が低下することが知られて いるアサガオ種子を材料として、その吸水、発芽過程における制限拡散測定に より細胞中の水の動態を調べ、乾燥種子に与えられた電場処理の影響を検討し た。

<材料及び方法>

アサガオの乾燥種子に、発芽率が 50%に低下する強さの電場処理 (15 kV/3 cm, 60 min)を施した。これを湿ったろ紙上にまき、25 ℃で 48 時間培養し、サン プルとした。

キーワード:アサガオ、電場、水、制限拡散、'H-NMR イメージング

こいずみみか、かのひろみ、いそべせいいちろう、いしだのぶあき、Hazlewood C.F.

測定は 270 MHz 超伝導 NMR スペクトロメーター(JEOL GSX-270WB)に装着 可能なミクロイメージング装置と自作の磁場勾配発生装置を用いて行った。 'H-NMR イメージは 2D-FT 法により、拡散イメージは Pulse gradient spin-echo 法 (磁場勾配の強度は 278 mT/m で 3 ms、拡散時間は 12 ms) により測定した。 制限拡散は、Pulse gradient stimulated-echo 法により拡散時間を変えて測定した。 更に、Y 軸に 89 mT/m の磁場勾配を与えて選択励起を行い、画像の Y 軸中央 部の X 軸に平行な線に沿った巾 1 mm の部位における制限拡散の一次元プロフ ァイルを測定した。このデーターをミクロコンピューターに転送し、Tanner の モデル(1978)を Meerwall & Ferguson (1981)が変形した式に非線形最小自乗法を 用いて当てはめ、水の移動速度(Do)、コンパートメントサイズ(a)及び膜透過 性(D/Do)を求めた。

<結果及び考察>

拡散時間を 13, 61, 111 ms と変えて測定した電場処理(左)および未処理(右) のアサガオ種子の 'H-NMR イメージ(上)、Pulse gradient stimulated-echo 法で測 定した拡散イメージ(中)、そして Stejskal & Tanner の式により計算した拡散係 数イメージ(下)を Fig. 1 に示す。'H-NMR イメージを見ると、未処理の種子



13 ms

61 ms Diffusion period

111 ms

Fig. 1 <sup>1</sup>H-NMR images (top), diffusion-weighted images (middle) and diffusion coefficient images (bottom) of the germinating morning glory seeds measured by the pulse gradient stimulated-echo method with diffusion times of 13, 61 and 111 ms. The left seed of each image is treated with the electric field of 15 kV/3 cm for 60 min and the right one is untreated.



Fig. 2 An <sup>1</sup>H-NMR image (a) and a diffusion coefficient image (b) of the treated (left) and untreated (right) seeds measured by the pulse gradient spin-echo method (top), and curve fitting analysis of one-dimensional profiles at positions indicated by arrows A, B, C and D on the <sup>1</sup>H-NMR image (bottom). Restricted diffusion measurement was carried out by the pulse gradient stimulated-echo method combined with selective excitation using various diffusion times. The horizontal narrow area

The horizontal narrow area between the arrows (left side of images) was selectively excited.





Fig. 3 An <sup>1</sup>H-NMR image (left) and a diffusion coefficient image (right) of an untreated seed with distilled water in a capillary tube (top), and one-dimensional profiles of amount of water (A), transport rate of water (Do), compartment size (a) and membrane permeability (D/Do) (bottom).

The measurements were carried out by the same method as Fig. 2. では子葉が折り畳まれている構造がよくわかるが、電場処理した種子では全体 にシグナル強度が弱く、部分的に子葉や葉脈が見える程度であった。どちらの 発芽種子も含水率は 73%と同じであるので、電場処理した種子では水の存在状 態が変化し、自由水が減少しているものと思われる。

拡散係数イメージを見ると、どちらのサンプルにおいても拡散時間 13 msの 時にイメージ強度が最も強く、拡散時間が長くなるに従って低下した。このこ とは、水の動きが細胞構造によって制限されていることを示している。そこで 膜構造によって仕切られたコンパートメントのサイズと膜透過率を知るため に、拡散時間を 16 段階に変えて制限拡散の一次元プロファイルの測定を行っ た。

'H-NMR イメージ(Fig. 2a)の左に示す矢印の間を選択励起し、Pulse gradient stimulated-echo 法で拡散時間を変えて測定した時のシグナル減衰 ln(A/A。)を拡散時間に対してプロットすると、未処理種子では緩くカーブした曲線(Fig. 2C, D)となり部分的透過性を持つ膜を通して細胞の水が移動していることを示した。一方、電場処理した種子ではプロットがばらつき、Meerwall & Fergusonの式にフィッティングする事が出来なかった(Fig. 2A, B)。未処理種子と同じ水分含量であるにもかかわらず 'H-NMR イメージで局所的にしかシグナルが出ないことを考え合わせると、以下のように考えることが出来る。健全な種子では膜構造の存在によって一定秩序のもとで吸水が進むが、電場処理されると部分的に膜が壊され、そこに侵入した水が露出した貯蔵物質にランダムに吸着し貯蔵物質の膨張をまねく。このため大部分の水は吸着水となり、イメージ強度は低下する。また、貯蔵物質の膨張により更に膜の破壊が拡大され、組織の構造がヘテロになる。こうして磁場が不均一となり、制限拡散測定においてシグナル減衰が著しく変動するようになるのではないかと思われる。

次に、未処理種子の制限拡散を純水を入れたキャピラリーとともに測定し、 水の移動速度(Do)、コンパートメントサイズ(a)及び細胞膜の透過性(D/Do)を 求めた(Fig. 3)。コンパートメントサイズはおよそ 50 μ m 前後、膜の透過性は 35%程度で、組織による大きな変動は見られなかった。水の移動速度は 0.3~2.3 x 10<sup>-5</sup> cm<sup>2</sup>/s と場所により大きく変動し、特に主脈や表皮の部分では純水と同程 度の高い移動速度を示した。高濃度の溶質を含む細胞内においてこのように高 い移動速度を示すのは、代謝によって生じた熱や、膜などの運動によって水の 動きが高められているためと思われる。

<文献>

Tanner J.E. (1978) J. Chem. Phys. 69: 1748-1754. Meerwall E. & Ferguson R.D. (1981) J. Chem. Phys. 74: 6956-6959.

# 検出位相を掃引する回転座標系イメージング法 電子技術総合研究所 超分子部 生体核磁気計測ラボ 〇服部峰之、清水秀明、守谷哲郎

Rotating-frame imaging method with phase-sweep detection

Mineyuki Hattori, Hideaki Shimizu, and Tetsuo Moriya Electrotechnical Laboratory, Tsukuba, Ibaraki 305, JAPAN

A new faster rotating-frame imaging method with sweeping a phase of the reference signal during the detection period is proposed. The schematic and theoretical descriptions of this method are presented. The spectrometer system including the probe with a saddle coil and a surface coil and the variable phase synthesizer was constructed.

<序論> 回転座標系イメージング実験においては、表面コイルからの距離(x, x<sub>2</sub>) に依存した、ラジオ波磁場強度の勾配を位置情報のエンコードに利用する。Houltに よる回転座標系ズーグマトグラフィ[1]は、x軸方向のラジオ波磁場勾配とz軸方向の 静磁場勾配を用いた二次元イメージングであるが、ラジオ波磁場勾配パルスの長さ を段階的に変えた、多数回の励起を繰り返している。この振幅変調を基本とした、 高速型の回転座標系イメージング法は、繰り返し待ち時間をとらないで断続的にラ ジオ波磁場勾配パルスを印加し、nutation信号を擬FIDとして得る実験として、提案 されている[2,3,4]。位相変調回転座標系イメージングは、一軸方向に勾配をもったx' 軸 θ 度パルスによりy'-z軸上にフリップ角分布として展開した後、y軸90度パルスに よりx'-y'面上に倒し(位相変調)、 θを段階的に変えた一連のこのシーケンスを行 い、一次元の化学シフト分布を得ている[4,5]。この従来法では、検出器の位相が、 固定されているため、複数回の励起を繰り返さざるを得なかったわけである。ここ では、検出器の位相を連続的に掃引しながら、この位相エンコードされた信号を一 回の励起で高速に取り出す方法を検討し、検出位相が掃引できる分光計を製作し た。Fig.1 にこの方法における、磁化の運動を模式図で表す。



Fig.1 検出位相を掃引する回転座標系イメージング法の概略図

<装置> Fig. 2 に分光計の概要を示す。プローブは、日本電子のプロトン・<sup>13</sup>C二 重共鳴用(W/B,5mm径用)を、均一ラジオ波磁場照射用・検出用の鞍型コイルと し、プローブヘッドを保護しているガラスチューブのまわりに一回巻き表面コイル を、プロトン用照射・検出コイルと直交配置になるように配置した。表面コイルと 鞍型コイルの2 チャンネルと位相検波用の1 チャンネルのRFを発生するため、発振 器(アンリツMG3633A,~2.7GHz)からのRFを分配器で3系統に分け、それぞれに位相 可変のシンセサイザー(Wavetek650,~2MHz, 4ch.)からのRFを混合した。1, 2ch. の 位相を固定しておいて、第3ch.の信号をJEOL分光計からのデータ取り込み開始トリ ガーと同期して、掃引させた。x軸方向の位置エンコード(x,x2)に位相変調を採用し たシーケンスをFig. 3に示す。



Fig. 2 検出位相を掃引する回転座標系イメージング用 Fig. 3 実験に用いたパルスシーケンス 分光計のブロック図

<結言> ラジオ波磁場勾配は、静磁場勾配に比べると、立ち上がり、立ち下がりに 要する時間が格段に短いというの特徴がある。ラジオ波磁場勾配を生体のような不 均一な対象中に、系統だって発生することができれば、静磁場勾配の利用を基盤と している現状の高速イメージング法を越える高速な方法へ発展し得る。

### **<参考文献>**

- [1] D. I. Hoult, J. Magn. Reson. 33, 183 (1979).
- [2] P. Maffei, P. Mutzenhardt, A. Retournard, B. Diter, R. Raulet, J. Brondeau, and D. Canet, J. Magn. Reson. A107, 40 (1994).
- [3] K. R. Metz, J. P. Boehmer, J. L. Bowers, and J. R. Moore, J. Magn. Reson. **B103**, 152 (1994).
- [4] R. Raulet, D. Grandclaude, F. Humbert, and D. Canet, J. Magn. Reson. **127**, 259 (1997).
- [5] M. J. Blackledge, B. Rajagopalan, R. D. Oberhaensli, N. M. Bolas, P. Styles, and G. K. Radda, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 84, 4283 (1987).
- [6] P. Styles, M. B. Smith, R. W. Briggs, and G. K. Radda, J. Magn. Reson. 62, 397 (1985).

P77

マルチスライス HSQC 法を用いた高感度 *In Vivo* <sup>13</sup>C 代謝物イメージング 〇渡邊英宏<sup>1</sup>,梅田匡朗<sup>1</sup>,石原康利<sup>1</sup>,岡本和也<sup>1</sup>, 小田正記<sup>2</sup>,押尾晃一<sup>2</sup>,金松知幸<sup>2</sup>,塚田裕三<sup>2</sup> <sup>1</sup>(株)東芝研究開発センター,<sup>2</sup>創価大生命科学研究所 High Sensitive *In Vivo* <sup>13</sup>C Metabolite Imaging Using Multislice HSOC

H. Watanabe<sup>1</sup>, M. Umeda<sup>1</sup>, Y. Ishihara<sup>1</sup>, K. Okamoto<sup>1</sup>, M. Oda<sup>2</sup>, K. Oshio<sup>2</sup>, T. Kanamatsu<sup>2</sup>, Y. Tsukada<sup>2</sup>

<sup>1</sup> Toshiba R&D Center, <sup>2</sup> Institute of Life Science, Soka University

Multislice HSQC sequence is proposed. This sequence is a multivoxel <sup>1</sup>H detected <sup>13</sup>C spectroscopy sequence with good peak separation and no increase of the scan time. A human volunteer brain <sup>13</sup>C spectra with proton sensitivity were obtained, using this method. After drinking glucose C-1, glutamate C-3,4 could be detected. Glutamate C-4 appeared, the appearance of Glutamate C-3 following.

1. はじめに

<sup>13</sup>C-MRS (Magnetic Resonance Spectroscopy)は、例えば<sup>13</sup>C 標識グルコースの投与により非侵襲に 脳内のグルコース代謝、すなわちグルコースからグルタミン酸やグルタミン等といったアミノ酸 への代謝過程を追うことの可能な方法であり、有力な代謝診断法として期待されている。この <sup>13</sup>C-MRS シーケンスには、高 S/N、局所励起、良好な代謝物ピークの分離が必要であり、昨年の NMR 討論会にて、我々は、これらを満足するシーケンスとして局所励起 HSQC シーケンスを発 表した (1, 2)。このシーケンスの特長は、準備期の<sup>13</sup>C 反転パルスの印加時刻の工夫により、準 備期の<sup>1</sup>H パルスを選択励起パルスとすることが可能となる点にあり、これにより局所励起が可能 となる。

本研究では、上記特長に加えて、スキャン時間を増加させること無く、複数の領域の HSQC 信号を取得することが可能な、マルチスライス HSQC シーケンスを提案した。そして、ファントム 実験によりその基本性能を確認し、人ボランティア試験により本方法の有用性を実証した。

### 2. 理論

### マルチスライス HSQC シーケンス

マルチスライス HSQC シーケンスには2つの特長がある(Fig. 1)。第1の特長は、局所励起 HSQC シーケンスと同様、準備期にあり、第2の特長は、検出期にある。

準備期の特長は、<sup>13</sup>C 反転パルスを<sup>1</sup>H エコー時刻および第3の<sup>1</sup>H パルスの1/(4J)前に印加す

ることにより、1/(2J)よりも長い任意の<sup>1</sup>H のエコー時間でも、分極移動を生起させることが可能 となることである。<sup>1</sup>H のエコー時間 TE を( $\tau$ +1/4J)とした時、すなわち 90°(<sup>1</sup>H) –  $\tau$ +1/(4J) – 180°(<sup>1</sup>H) –  $\tau$  – 180°(<sup>13</sup>C) – 1/(4J) – 90°(<sup>1</sup>H)のシーケンスにおける IS 系(<sup>1</sup>H, <sup>13</sup>C の 2 スピン系)の直 積演算子展開は以下の様になる。



すなわち、Fig. 1 のシーケンスでは、準備期にて x, y の空間 2 次元で局所励起化された領域 内で 2lzSz のコヒーレンスが生成される。続いて印加される<sup>13</sup>C パルスにより<sup>13</sup>C の 1 量子コヒー レンスが生起され、<sup>13</sup>C 化学シフトが展開する。引き続き<sup>13</sup>C パルス、<sup>1</sup>H パルスを印加して<sup>1</sup>H に 分極を戻して<sup>1</sup>H 感度で観測を行う。

第2の特長は、検出期のマルチスライスである。展開期後の<sup>13</sup>Cパルス印加により、空間2次 元局所領域内で2lzSzのコヒーレンスが生成される。これは、<sup>1</sup>H、<sup>13</sup>C共に縦磁化の状態であるた め、緩和時間が長く観測不可の状態である。すなわち、マルチスライスが可能となる。まず、検 出期の第1の<sup>1</sup>H 選択励起パルスの印加により、第1の局所領域 V1 からの HSQC 信号が観測さ れる。この信号をディフェーズした後、第2の<sup>1</sup>H 選択励起パルスを印加して第2の局所領域 V2 からの HSQC 信号が観測される(Fig. 1)。





Fig. 1. Pulse sequence for multivoxel HSQC (a). Two 3-D localized volumes, such as V1 and V2, are obtained using this sequence (b).

## 3. 方法

ファントム実験および人ボランティア実験は、2 T<sup>13</sup>C スペクトロスコピー研究用全身用 MRI (東芝製)を用いて行った。 ファントム実験

RF コイルには、それぞれ 85 MHz(<sup>1</sup>H) と 21 MHz(<sup>13</sup>C) に同調をとった 2 つの直交配置した 鞍型コイル(直径 140 mm)を用いた。この RF コイル内に、[2-<sup>13</sup>C]酢酸(1g)と[1-<sup>13</sup>C]エタノー ル(1g)を Z 方向に並べて配置した。[2-<sup>13</sup>C]酢酸および[1-<sup>13</sup>C]エタノールはそれぞれ Fig. 1 で示 した V1、V2 領域内に配置した。

マルチスライス HSQC シーケンスの条件は、128×128×2 (F1×F2×Slice)、TR 500 ms とした。

### 人ボランティア試験

本試験は創価大学生命科学研究所倫理委員会の承認を得て実施した。対象は健康成人ボランティアで、試験について文書にて同意を得た。本試験に先立ち事前検査として、問診、血圧検査、 血液検査、尿検査、糖負荷試験、心電図計測、MRI 撮像を実施し、糖尿病などの異常がないこと を確認した後、1ヶ月以内に本試験を実施した。また、本試験後1ヶ月以内に事後検査として、 MRI 撮像を除いて事前検査と同様の検査を実施し、異常が無いことを確認した。

本試験で用いた試薬は、市販の[1-<sup>13</sup>C]D グルコース(アイソテック社製)を体重1 kg 当たり1 g 溶かした 30 %水溶液で、経口にて服用してもらい、その後後頭部領域からのマルチスライス HSQC 信号の取得を行った。

RF コイルには、RF 分布に起因する信号損を防ぐため、送信用プローブには互いに直交配置された<sup>1</sup>H 用と<sup>13</sup>C 用の鞍型コイル(<sup>1</sup>H:直径 300 mm、<sup>13</sup>C:直径 250 mm)を用い、感度向上のため、 受信用プローブには<sup>1</sup>H 用サーフェスコイル(直径 100 mm)を用いた。

マルチスライス HSQC シーケンス条件は、局所領域サイズが 35×30×35 mm<sup>3</sup>、観測時間 15 分、 TR 0.9 s とした。空間 2 次元の分布を求めるため、1 方向にエンコード勾配磁場パルスを加え、マ トリックスサイズを 128×128×4×2 (t1×t2×kx×slice) とした。データ収集後、F1、F2 方向に 0 フィリングを行い、256×256×4×2 とした。コヒーレンス選択のための勾配磁場パルスの比率 は、0:4:1 (G<sub>1</sub>:G<sub>2</sub>:G<sub>3</sub>) とし、勾配磁場強度は 0.85 G/cm、G<sub>2</sub> 印加時間は 20 ms とした。

### 4. 結果

### ファントム実験

V1 スペクトルには[2-<sup>13</sup>C]酢酸(1g)のピークが、V2 スペクトルには[1-<sup>13</sup>C]エタノールのみの ピークが得られた(Fig. 2)。この結果、マルチスライス HSQC シーケンスにより、複数領域の <sup>1</sup>H-<sup>13</sup>C 相関スペクトルが得られることが確認できた。



Fig. 2. Multislice HSQC spectra. Only Acet-2 peaks were shown in <sup>13</sup>C the V1 spectrum (a) and only Eth-1 peaks were shown in the V2 spectrum (b).

### 人ポランティア試験

人後頭部の4領域からのHSQCスペクトルを得ることができた。グルコース投与後、まず4位 のグルタミン酸が増加した。これに続き、3位のグルタミン酸のピークが認められた(Fig.3)。 この結果、マルチスライスHSQCシーケンスにより人脳内のグルコース代謝の観測が可能である ことが実証できた。



Time [min]

Fig. 3. The human volunteer 3-D image (a) and Glutamate C-3,4 labeling timecourses (b).

### 5. 結論

マルチスライス HSQC シーケンスは、スキャン時間を増加すること無くマルチボクセル<sup>13</sup>Cスペクトロスコピーが可能な方法であり、高感度、良好な代謝物ピークの分離という特長を有する。 本方法は、*in vivo*<sup>13</sup>Cスペクトロスコピーの有力な方法となり得る。

### 謝辞

本研究開発は、医療福祉機器技術研究開発制度の一環として、新エネルギー・産業技術開発機構(NEDO)からの委託により実施したものである。

## 参考文献

1. H. Watanabe, et al., 4th Annual Meeting, ISMRM, 1220, 1996

2. 渡邊英宏 他, 第 35 回 NMR 討論会要旨集, 377, 1996

in vivo, <sup>13</sup>C-MRS&I, HSQC, マルチスライス, <sup>1</sup>H 観測法

わたなべひでひろ,うめだまさあき,いしはらやすとし,おかもとかずや, おだまさのり,おしおこういち,かなまつともゆき,つかだやすぞう

## 高磁場における化学シフト画像のための各種パルス系列の比較検討 九大薬 ○栗林秀人、金沢洋子

## A Search for an Optimal Pulse Sequence of Chemical Shift Imaging for Weak Signals in Biological Systems at High Field

## Hideto Kuribayashi, Yoko Kanazawa Faculty of Pharmaceutical Sciences, Kyushu University

We have improved the method of chemical shift imaging and compared the sensitivity and quality of images acquired from spin echo(SE), fast spin echo(FSE), gradient echo(FLASH) and spectroscopic imaging(PRESS). Experiment with the phantom and 5-FU administered mice has shown that FSE is the most high sensitive method.

<はじめに>

P78

小動物体内に存在する低濃度薬品や標識化合物の動態をモニタするために、高磁場(9.4T) 装置による化学シフト画像を試みてきた. 高磁場であることにより、シグナルの分離による 化学シフト選択が容易になり、測定の高感度化が可能であるため測定の時間的分解能が期待 できる.しかし、磁化率アーティファクトの問題が深刻になる.また、高い共鳴周波数によ る RF 出力は、測定対象物の発熱をまねく可能性もある.化学シフト画像を薬物代謝の研究 に応用するならば、代謝過程を追跡できる時間分解能が特に要求される.また、実験動物は 個体差を少なからず持つために、一検体につき代謝物全ての情報を経時的に得ることが実験 誤差の低減につながる.本研究ではフッ素化合物化学シフト測定法の比較検討を、高磁場装 置で測定可能なマウスの5-FU代謝追跡を用いて行った.

<実験方法>

0.025Mトリフルオロアセトアミドを生理食塩水とn-プロパノール(混合比6:4)の混合溶 媒に加えた 16mlの溶液ファントムを用いて、測定条件の最適化を行った.溶媒と混合比は 生体組織の水分の比率より決定した.

臓器ファントムとしては、5-フルオロウラシル(5-FU)投与マウスの摘出臓器を用いた.内径 28mm のプラスチックチューブに上記の混合溶媒をいれ、その中に内径 9mm のプラスチックチューブに入れた臓器を固定した(F-β-アラニン(FBAL) 6mmol/kg).

In Vivo 測定としては、MH134 腫瘍細胞を右脇下に移植した 9~10 週齢のメス C3H マウス に 4 時間の絶食後、0.5% CMC 溶液に懸濁させた 2mmol/kg 5-FU を経口投与した.エーテ ル麻酔下 NMR プローブ内にマウスを固定し、測定中は 0.5% Halothane で麻酔を維持した. <sup>1</sup>H SE 法でプロトン形態画像を得、<sup>19</sup>F スペクトルにより化学シフトを決定した後、<sup>19</sup>F 画像 測定を行った.測定後直ちに腫瘍あるいは臓器を摘出し、加熱により酵素失活させ、<sup>19</sup>F スペ クトルを用いて摘出臓器中の <sup>19</sup>F 化合物の定量を行った.また、測定後の臓器は画像の臓器

化学シフト画像、マウス、磁化率、フッ素化合物

くりばやし ひでと、かなざわ ようこ

-289-

ファントムとして使用した.

NMR 測定には、Varian 社製 UNITY INOVA400 と縦型で 9.4T ボア径 89mm の超電導磁 石を用いた. 画像測定には外径 40mm 高さ 35mm の <sup>19</sup>F/<sup>1</sup>H tunable volume coil と自己遮蔽 型勾配コイルを使用した.

<パルス系列>

画像測定の基本的なパルス系列はスピンエコー法とグラジエントエコー法に大別されるが、 化学シフト選択画像には、それらに加えて磁場勾配を利用した局所スペクトルから画像を構 成する方法が用いられている.生体内の微量化合物を対象として、高速測定の可能な fast spin echo 法および FLASH 法と、短い T₂シグナル用に工夫した PRESS 法を用いた.また、spin echo 法を画質の比較のため用いた.画像測定でのスライス選択は、低濃度化合物を対象とし ているために行わなかった.

1. Fast Spin Echo 法(FSE)

最初の90°パルスで化学シフト選択を行い、パルスサイクルごとに選択周波数を変え、4 つの化学シフトに対応する画像(FU,FUPA+FBAL,Fnuc,Halothane)の同時計測の能力を上 げた.実働パルス系列でのTRは0.25sであるが、特定の周波数でのTRは1.0sである.位相 エンコードステップは、k-spaceの中心から外側へ磁場勾配の符号を交互に変えたものであ る.esp=6ms.データ64x16.スライスなし.etl=16.

2. Gradient Echo 法(FLASH)

ファントム実験では通常のFLASH法でパルス幅 2.5msの gaussianパルスを用い化学シフト選択を行った. プレサチュレーションパルスで不要シグナルを飽和させ、その縦磁化が回復しない間に短い TR(=15ms)で位相エンコードステップを全てサンプリングする方法も試みた. この場合、励起されたシグナルの縦磁化が回復するまで  $3T_1$  かかると見積り、選択周波数の切り替えは 4s ごとに行い、その順番は化学シフト位置の関係でシグナルが飽和される必要のない FUPA+FBAL と Halothane をひとつおきにはさみ飽和されたシグナルの縦磁化の回復を図った. TE=1.5ms. フリップ角 15°. データ 64x16.

3. 局所スペクトル法(PRESS)

磁場勾配を利用した局所スペクトルの中で、PRESS は比較的長い T<sub>2</sub>をもつシグナルを対象とした測定法として知られている.しかし上記のパルス系列と測定条件をそろえるならば三次元スライスは必要でないため、90°-180°の単純なスピンエコーを使用し、TE を 3.2msまで短縮できた(パルス幅 1ms).一方、STEAM 法は 3 つの 90°パルスを必要とするためにTE は 4.5ms 以上となる(パルス幅 1ms).その結果、ファントム実験で STEAM 法に比べ高感度測定が可能になった.<sup>19</sup>F NMR の化学シフト分布領域は<sup>1</sup>H や <sup>31</sup>P のそれよりも大きく(<sup>19</sup>F:800ppm,<sup>1</sup>H:20ppm)、今回の系においては 5000Hz 以上離れた信号が存在するために 1msの sinc パルス(選択幅 6000Hz)では観測が困難であり、中心周波数を変える方法を必要とした.動物実験では <sup>19</sup>F 薬物の全身分布を得るために、5mmx5mm, 5x9 voxelのサンプリングを行った.サンプリングの順番はマルチスライス法で用いられるスライス面を一つおきにサンプリングする方法を二次元に応用し、一つのvoxel毎に中心周波数をFU+Fnuc,FUPA+FBAL,Halothaneの位置に変えて行った.実働パルス系列でのTR は 0.17sである.



Fig.1 <sup>1</sup>H image <sup>9</sup>F spectrum and <sup>19</sup>F k-spaces and images with a) SE,b) FSE,c) FLASH and d) PRESS

<結果と考察>

臓器ファントムの結果をFig.1に示す. 肝臓の臓器ファントム(Fig.1 2本の10mm管の左) で各パルス系列により得られる画像の質を比較した.SE法(Fig.1a)とFSE法(Fig.1b)は同じ 積算回数であり、FSE法の位相エンコード軸のエコーはT₂減衰が認められ、またFSE画像で は若干S/NがSE法にくらべ劣るが、画質に差はみられなかった.なおSE法においても<sup>19</sup>F 画像に濃度分布があるのは、この臓器は摘出後そのままサンプル管に入れたため、臓器内で FBALの分布があるものと考えられる.FLASH法(Fig.1c)はSE法と同じ積算時間(45min) である.FLASH画像はSE法に比べて明らかにS/Nが劣っている.4つのvoxelのPRESS 法もSE法と同じ積算時間(45min)である.4点でのPRESS法では十分なS/Nが得られてい るが、Fig.1のPRESSスペクトルのS/Nは6でありSE画像のS/Nが15であるので、SE画 像のほうが高感度である.また動物測定では、薬物の全身分布を見るために5x9 voxel のサ ンプリングを行うため、同じS/N比を得るためには約10倍の時間が必要である.Fig.1dの PRESSスペクトルのS/Nは6以下であり、45分で5x9 voxelサンプリングではS/Nが3以 下になりシグナルの識別が困難となる.

動物実験の結果を Fig.2,3 に示す. 投与後17分より10分間 FSE 法で<sup>19</sup>F 画像測定を行い、 胃の位置に FU、肝臓の位置に FUPA または FBALの画像が(Fig.2c)、Halothane の信号は 体のほぼ全領域から得られた.その後 FLASH 法で12分積算した.FUPA+FBALは画像測 定前後のスペクトルからみて濃度が上昇しているが、FLASH 画像の S/N は FSE 画像のもの より低く、臓器ファントムの結果と一致する.

投与後55分より62分間 PRESS 法で<sup>19</sup>Fスペルトル測定を行い、FU 領域では信号とみ なせるものはなく、FBAL領域では Fig.3b に示した3領域においてシグナルが得られ、肝臓 の位置に FBAL が存在することを確認できた.しかしその S/N は低く(S/N=3)、シグナルの 識別が困難であった.

FSE 法が化学シフト画像法に適していることが示された.特に小動物体内における薬物代 謝追跡のような時間分解能を要求する測定に有用であり、その応用が期待される.



Fig.2 a) <sup>1</sup>H image, b) <sup>19</sup>F spectra and c) <sup>19</sup>F images from the same mouse. Starting time (data accumuration time) are shown.

# NMR顕微鏡による発芽大麦における糖の消 長の追跡

○石田信昭(食総研)、小川秀次郎(日本電子データム)、 小泉美香、狩野広美(生物研)

Location of sugars in barley seeds during germination by NMR microscopy.

Nobuaki Ishida<sup>1</sup>, Hidejiro Ogawa<sup>2</sup>, Mika Koizumi<sup>3</sup> and Hiromi Kano<sup>3</sup> <sup>1</sup>National Food Research Institute, Tsukuba Science City, Ibaraki 305, Japan <sup>2</sup>JEOL Datum Co. Ltd., Akishima, Tokyo 196, Japan. <sup>3</sup>National Institute of Agrobiological Resources, Tsukuba Science City, Ibaraki 305, Japan

<sup>1</sup> H- NMR localized spectral imaging method combined with <sup>1</sup> H- NMR imaging and <sup>13</sup> C- NMR spectroscopy was attempted to use as a means for tracing the distribution and fluctuation of sugars in germinating barley seeds, malts. This is important for cultivation of the crop and on the use of major material of beers and spirits. Maltose, sucrose, fructose and oils were detected in imbibed seeds by <sup>13</sup> C - NMR spectra. During the first 6 day of germination, the maltose content increased. Sugars were lo-cated by <sup>1</sup> H- NMR images and <sup>1</sup> H- NMR localized spectral images in the vascular bundle of the seeds as well as in the solubilized endosperm. They were also detected in the vascular bundles but not in the mesophyll cells of the coleoptile in the shoots. The sugars were present in the basal part of the shoot, but not above 7 mm from scutellum. The data suggest that the sugars are primarily transported through the vascular bundles and, at the same time, rapidly incorporated into mesophyll cells in the leaves.

NMR 顕微鏡は光学顕微鏡等が組織の光透過性や散乱といった固体の構造を基に画像を 作るのに対し、組織中の溶液の分布をイメージ化するといった特徴がある。また、シグナ ルは本質的にスペクトル情報をもっているため、単に溶液のシグナル強度によるイメージ だけでなく、スペクトル情報に由来する溶媒や溶質といった化学物質の分布のイメージ (化学シフトイメージ)を得ることもできる。選択励起による化学シフトイメージは、化 合物の化学シフト差を利用して単一の物質の情報を得るため、生体中の糖のように大きな 水のシグナルの近くにある弱いシグナルをイメージ化することは難しく、3D-FT法によ る方法も測定時間が長くなる上、試料の不均一性による影響もあり利用が限られてくる。 ここではもう一つの方法として、イメージ上のX軸の中央における狭い領域をY軸に沿っ て選択的に励起し、切り出したラインに沿ってスペクトルをとる局所スペクトル法を取り 上げた。

キーワード:発芽大麦、糖、NMRイメージング、局所スペクトル、転流 著者:いしだのぶあき、おがわひでじろう、こいずみみか、かのひろみ





Fig. 1 Pulse sequences used for measurement of (a) <sup>1</sup> H-NMR images and (b) <sup>1</sup> H-NMR localized spectral image.

Fig. 2 Changes of sucrose, maltose, fructose and oils during the germination of barley seeds.

■ maltose, X sucrose, △ fructose, ○ oils

発芽大麦では貯蔵されていたデンプンがアミラーゼにより分解されて糖が生成し、これ が発育初期の根や幼芽の生長に利用される。また、発芽大麦は食品においては「モルト」 として酒の発酵原料として古くより利用され、そのデンプンの分解状況は品質に重要な影 響を与える。この大麦の発芽過程における、デンプンの分解と糖の生成及び分布をNMR イメージとそれに対応した局所スペクトルイメージにより追跡した。

【材料及び方法】

**発芽大麦**: 大麦種子(ニューゴールデン)を湿らせたろ紙の上で発芽させ、吸水後経日的 に測定を行った。

NMR測定: 270MHz超伝導NMRスペクトロメーター(JEOL GSX-270WB)に装着可能なミクロイ メージング装置と自作の磁場勾配発生装置を用いて測定を行った。<sup>1</sup>H-NMRイメージは2D-FT法(Fig. 1a)によって、局所スペクトルイメージはイメージング用2D-FT法のシークエンス において180<sup>1</sup> パルスと同時にX軸に磁場勾配を与えY軸に沿ってX軸中央部1mmの範囲を選 択励起するとともに、シグナル取り込み時のX軸磁場勾配を取り除いてシグナルを取り込 み、一連のデータを2次元フーリエ変換する事により求めた。また、大きな水のシグナル を抑制するため90<sup>1</sup> パルスの前に180<sup>1</sup> パルスを入れたシークエンス(Fig. 1b)により測定を行 った。90<sup>1</sup> 及び180<sup>1</sup> ソフトパルスは3msのsincパルスを用い、エコー時間(T<sub>E</sub>)21ms、繰り返 し時間(T<sub>E</sub>)5s、128エンコードにより4回積算で、256 x 256マトリックスで画像を再構成し た。<sup>13</sup>C-NMRは同じNMRスペクトロメーターを用い径5mmの試料管により測定した。



Fig. 3 Changes of (a) the <sup>1</sup> H-NMR and (b) the <sup>1</sup> H-NMR localized spectral images of barley seedlings with growth stages. The centre of the <sup>1</sup> H-NMR images (a) was selectively excited with a width of 1.0 mm (indicated by arrow  $\alpha$ ) for measurement of the <sup>1</sup> H-NMR localized spectra (b). Arrow  $\beta$  indicates water signals and  $\gamma$  sugar signals. The scale bar indicates 1 mm.



Fig. 4 (a) An <sup>1</sup> H-NMR image and (b) an <sup>1</sup> H-NMR localized spectral image produced by selectively exciting the area, indicated by arrow  $\alpha$ , passing through the vascular bundles of the coleoptile. Arrows  $\beta$  and  $\gamma$  are the same as in Fig. 3. The scale bar indicates 1 mm.

【結果及び考察】

発芽大麦においては<sup>13</sup>C-NMRによりマルトース、シュークロース、フラクトースと油脂 のシグナルが観察された。NMRシグナル強度を基にそれぞれの化合物の量の変化を示したの がFig. 2である。主要な糖であるマルトースは吸水後急激に増加し、6日後に最大に達した 後、急激に減少した。

発芽過程における大麦の<sup>1</sup>H-NMRイメージ(a)と局所スペクトルイメージ(b)の変化をFig. 3に示した。局所スペクトルイメージは<sup>1</sup>H-NMRイメージ上の矢印αに沿って1mmの範囲について測定したもので、縦軸が対応するイメージのY軸位置、横軸が化学シフトとなっている。また、イメージ強度はシグナルの強度を表す。局所スペクトルイメージ上のβは水、 γ は糖のシグナルである。

吸水2日後で幼芽のイメージが観察され、同時に幼芽の第1葉に糖のシグナルが観測さ れた。3日後になると胚乳が溶けて胚乳部のNMRイメージが観測されるようになり、そこに 糖の強いシグナルが観測されるようになった。6日目には胚乳はほとんど溶けて強いNMRイ メージと胚乳全体に大きな糖のシグナルが観測された。この時点で胚乳の大部分が可溶化 され糖の生成も最大になった。さらにステージが進むとNMRイメージに大きな変化は認めら れないが、局所スペクトルイメージの糖のシグナルは急激に少なくなり、9日後には胚乳 部にはほとんど糖が認められなくなった。

Fig. 3では幼芽の糖は第1葉で観測され、子葉鞘からは観測されなかった。糖は葉や茎の 中を水とともに移動すると考えられる。局所スペクトルイメージのY軸のスライス幅は1m mのため、種子の中心を測定したFig. 3では子葉鞘の左右に分かれて存在する維管束が測定 にかからなかったことが考えられた。そこで、子葉鞘の維管束を通る方向の測定を行い、 糖の分布と転流の様子を調べた(Fig. 4)。その結果、子葉鞘では維管束の部分からのみ糖の シグナルが観測された。

このような生きたままの生体試料を扱う場合、生理的状態を保ちながら測定するため、 測定時間の短縮は非常に重要な要素となる。本報告で述べた選択励起法を利用した局所ス ペクトル法は、選択幅1mmと化学シフトイメージに比べX軸方向の分解能は良くないが、測 定時間は短縮でき実用的に有効な方法と考えられる。

### 【文献】

N. Ishida et al. (1994) Abstract of the second international conference on applications of magnetic resonance in food science. P. 34.

N. Ishida et al. (1996) Plant Cell Environ., 19, 1415-1422.

# P80

<sup>13</sup> C グルコースを用いた人頭部<sup>13</sup> C ー M R S & I
 〇岡本和也、梅田匡朗、石原康利、渡邊英宏、
 小田正記\*、金松知幸\*、塚田裕三\*
 (株)東芝研究開発センター、\*創価大学生命科学研究所

<sup>13</sup>C - MRS & I of Human Brain by Oral Administration of [1-<sup>13</sup>C] Glucose

Kazuya Okamoto, Masaaki Umeda, Yasutoshi Ishihara, Hidehiro Watanabe,

Masanori Oda\*, Tomoyuki Knamatsu\*, Yasuzo Tsukada\*

Research and Development Center, TOSHIBA

\*Institute of Life Science, Soka University

We report a primitive study of brain metabolism measurements by human brain <sup>13</sup>C-MRS following to oral administration of [1-<sup>13</sup>C] Glc. The study protocol was reviewed and approved by the Ethical Board Committee of Institute of Life Science, Soka University. Healthy volunteers were chosen and gave their written consent after being informed about the procedure and the potential risks of the study. The study was performed using a 2T whole body MRS research system equipped by <sup>13</sup>C-direct/<sup>1</sup>H-indirect observation pulse sequences and RF probes specialized for each sequence. Volunteers lay across the bed of the system and put their back of the head on the surface coil after oral administration of 99% enriched [1-<sup>13</sup>C] Glc (g/kg) in a 30% weight /volume water solution. We could observed <sup>13</sup>C spectra in both cases of direct/indirect observations and obtained time courses of the signals of [1-<sup>13</sup>C] Glc, [4-<sup>13</sup>C] Glu, and etc.

【背景および目的】

<sup>13</sup>C-MRSでは、生体で重要な働きをする代謝基質を<sup>13</sup>C標識化合物として投与し、その代謝産物の信号を動的・経時的に観測することにより、直接生体内物質代謝の様子を調べることができる。<sup>13</sup>C-MRSの生体応用は、培養細胞、摘出臓器から始まり、1980年はじめにAlger<sup>1)</sup>らにより動物およびヒトの初めての in vivo スペクトル (natural abundance)が得られた後、Yale 大や Basel 大等を中心として動物および人で in vivo <sup>13</sup>C-MRSを用いた種々の代謝研究が進められ、1991年には Beckman<sup>2)</sup>ら、1992年には Gruetter<sup>3)</sup>らにより、[1-<sup>13</sup>C]グルコースを投与したヒト脳からスペクトルが得られるまでになった。しかし、<sup>13</sup>C-MRSを用いた in vivo 特にヒトでの代謝研究・臨床応用は、(1)検出感度が低い、(2)局所化が困難、(3)試薬が高価、という問題のため、十分行われてきているとは言えない。

我々は上記問題の解決のため、局所励起可能な高感度検出法<sup>4)</sup>やデカップリングパルス印 加時のMRI温度計測法<sup>5)</sup>の開発を進め、カニクイサル等の動物を用いてそれらの技術評価 や<sup>13</sup>C-MRSによる脳代謝データの計測を行ってきた。今回、[1-<sup>13</sup>C]グルコースを用いて 健常人ボランティアの頭部<sup>13</sup>C-MRSデータを取得する機会を得ることができ、今まで開 発してきた技術の評価およびヒト脳内グルコース代謝に関するデータ取得を行ったので報告 する。 【方法】

本試験は創価大学生命科学研究所倫理委員会の承認を得て実施した。対象は健康成人ボラ ンティアで、試験について文書にて同意を得た。本試験に先立ち事前検査として、問診、血 圧検査、血液検査、尿検査、糖負荷試験、心電図計測、MRI撮像を実施し、糖尿病などの 異常がないことを確認した後、1ヶ月以内に本試験を実施した。また、本試験後1ヶ月以内 に事後検査として、MRI撮像を除いて事前検査と同様の検査を実施し、異常がないことを 確認した。本試験で用いたシステムは、東芝製2T<sup>13</sup>Cスペクトロスコピー研究用システム で、<sup>13</sup>C直接観測法(<sup>1</sup>Hデカップリング<sup>13</sup>C-MRS、局所励起 INEPT <sup>13</sup>C-MRS)/局所励起<sup>1</sup> H観 測法(マルチスライス HSOC <sup>13</sup>C-MRS)の各シーケンスと、<sup>13</sup>C直接観測用コイル系(<sup>1</sup>H(150mm 円形)&<sup>13</sup>C (100mm 円形)送受信兼用表面コイル)/<sup>1</sup>H 観測用コイル系(<sup>1</sup>H&<sup>13</sup>C 送信用鞍型コイ ルと<sup>1</sup>H 受信用表面コイル(100mm 円形))を組み込んだ。<sup>13</sup>C観測法で印加する<sup>1</sup>Hデカップリ ングパルスは頭部全体及び局所SARを越えないように設定し、さらに被検者頭表および脳 内で温度上昇がないことを、コイルに最も近接した頭表に設置した光ファイバー温度計と位 相法によるMRI温度計測法より確認できるようにした。本試験で用いた試薬は、市販の [I-<sup>13</sup>C]グルコース(アイソテック社製)を体重1kg当たり0.25g~1g溶かした30%水 溶液で、経口にて服用してもらった。服用後2時間~3.5時間の間、13C直接観測法また は1日観測法での計測を実施すると共に、服用前・30分・60分・120分・240分の 時点で採血をして、血糖値・インシュリン量・血中グルコースの[<sup>12</sup>C/<sup>13</sup>C比](fraction)を求 めた。得られたスペクトルについては[1-<sup>13</sup>C]グルコース、[4-<sup>13</sup>C]グルタミン酸、[3-<sup>13</sup>C]グルタ ミン酸、[2-<sup>13</sup>C]グルタミン酸等のピークを同定し、それらの時間変化をグラフ化した。

【結果】

被検者は全12例(男性9例・女性3例、年齢20歳~75歳)で事前・事後検査で異常 は見られなかった。データ収集は<sup>13</sup>C直接観測法で5例、<sup>1</sup>H観測法で7例行い、以下にそ の結果をまとめる。



図1 <sup>1</sup>Hデカップリング<sup>13</sup>Cスペクトル 図2 局所励起 INEPT <sup>13</sup>Cスペクトル 図3 マルチスライス HSQC <sup>1</sup>H-1<sup>3</sup>C相関スペクトル (1)各パルスシーケンスで得られたスペクトル

スペクトルを図1~3に示す。<sup>1</sup>Hデカップリング<sup>13</sup>C-MRSでは、頭皮や骨髄部の脂肪信号 を除くため、試薬服用前に予め脂肪バックグランド信号を取得して服用後得られたスペクト ルから引き算することにより、[1-<sup>13</sup>C]グルコース代謝物の信号を観測するが、被検者の動き の影響を受けやすく、うまく脂肪信号を除去できなかった。しかし、[1-<sup>13</sup>C]グルコース、[4-<sup>13</sup>C]グルタミン酸、[3-<sup>13</sup>C]グルタミン酸、[2-<sup>13</sup>C]グルタミン酸等のピークは5分積算のスペク トルで十分観測できた。局所励起分極移動法では、脳内150m1(7cm\*3cm\*7cm)の領域を選 択励起することにより、引き算処理無しに脂肪信号をかなり抑えたスペクトルを得ることが できた。但し、高周波の送信を表面コイルから行っているため、有効な観測容積が小さく分 極移動によるS/N向上効果は見られていない。上記2つのシーケンスでは、<sup>1</sup>Hデカップ リングパルスを使用していたが、印加による温度上昇は光ファイバー温度計でもMRIによ る温度計測法でも確認されず、安全に検査できたことを確認できた。マルチスライス HSQC 法では、16分で4ボクセル(1ボクセル37m1(35\*30\*35mm))からそれぞれ<sup>1</sup>H-<sup>13</sup>C2次 元スペクトルを取得でき、[4-<sup>13</sup>C]グルタミン酸、[3-<sup>13</sup>C]グルタミン酸、[2-<sup>13</sup>C]グルタミン酸等 のピークを同定できた。これにより、本法の高感度特性、局所化能(画像化の可能性)、高い 化合物判別能を評価できた。

(2)血糖値・fraction 値とスペクトル

1g/体重 1kg 投与の場合、[1-<sup>13</sup>C]グルコースの服用後、血糖値が最大120~240 mg/dl、 インシュリン値が最大30~80  $\mu$  U/ml になりかなり個人差があったが、それに連れて上昇 する血中グルコースの<sup>13</sup>C fraction は70~90%の範囲に収まった。これは、スペクトル においては、[1-<sup>13</sup>C]グルコースピークの最大値が人によりかなり差が大きかったのに対し、 [4-<sup>13</sup>C]グルタミン酸ピークの最大値にあまり差がなかったことと対応しており、[1-<sup>13</sup>C]グルコ ースピークは[血糖値\*<sup>13</sup>C fraction] を、[4-<sup>13</sup>C]グルタミン酸ピークは<sup>13</sup>C fraction を反映し ていると考えられる。

(3)投与量とスペクトル

[1-<sup>13</sup>C]グルコース投与量を[0.25g/体重 1kg]、[0.5g/体重 1kg]、[1g/体重 1kg]とした場合、各々



(後頭部4カ所からの信号を表示)

HSQC スペクトルから計測した[4-<sup>13</sup>C]グルタミン酸ピーク(図4)を比較すると、[0.25g/体重 lkg]投与でも[1g/体重 lkg]投与の場合に比べ信号強度の劣化は30%程度であり、[0.5g/体重 lkg]投与では殆ど差がなかった。<sup>13</sup>C fraction のデータもこれを裏付ける同様の変化を示した。 これは、経口投与の場合、従来考えられていた投与量(1g/体重 lkg)の半分以下の投与量で良 いことを示しており、また低濃縮(65%程度)試薬の利用可能性をも示唆するものであった。

【まとめ】

本臨床試験により、(1)<sup>1</sup> 日観測法の一つであるマルチスライス HSQC 法、MR I 温度計測 法の有用性を評価でき、一方、(2) グルコースの脳内代謝に関する豊富なデータを収集する と共に、[1-<sup>13</sup>C]グルコース投与量を大幅に削減(1/2以下)できる見通しを得た。今後、代謝 モデルを構築し代謝パラーメータの算出法を検討すると共に、更に高感度化・高分解能化の 検討を進めていく。

### 【謝辞】

本研究開発は、医療福祉機器技術研究開発制度の一環として、新エネルギー・産業技術総 合開発機構(NEDO)からの委託により実施したものである。

### 【参考文献】

- (1) Alger, J.R., et al., Science 214:660,1981
- (2) Bechmann, N., et al., Biochemistry 30:6362,1991
- (3) Gruetter, R., et al., Proc Natl Acad Sci USA 89:1109,1992
- (4) Watanabe, H., et al., 4th Annual Meeting, ISMRM, 1220, 1996
- (5) Ishihara, Y., et al., 3th Annual Meeting, SMR, 1935, 1995

MRスペクトロスコピー、 <sup>13</sup>C、[1-<sup>13</sup>C]グルコース、ボランティア、HSQC

おかもとかずや、うめだまさあき、いしはらやすとし、わたなべひでひろ、おだまさのり、 かなまつともゆき、つかだやすぞう P81

ラット脳内代謝変化の2次元NMR測定 〇高橋征三<sup>1</sup>,荻野孝史<sup>2</sup> (1日本女子大理学部,2国立精神神経センター神経研究所)

Chase of Metabolites in Rat Brain Tissue by 2D-NMR

S. Takahashi<sup>1</sup> and T. Ogino<sup>2</sup>

(1 Fac. Sci., Japan Women's Univ., 2 National Institute of Neuroscience, NCNP)

Rapid measurement method for 2D-NMR was devise for rat brain tissues. Rat brain was dissected and packed in 5mm NMR tube to allow measurement. Major metabolites were successfully picked up by super COSY, setting the delay time to 70ms. Sensitivity in a give time was dramatically improved by rapid repetition, miminum saturation of water resonance, and limit the size of F1 to 28 points. Total time for spectral measurement became ca. 5 min for each spectra. The time course of metabolites were chased for major components at the interval of 7.5 min. It was found that the present method detects over 15% change which is still to be improved.

In vivo NMR は画像診断法として広く普及しているが、スペクトル分析による応用 はまだ一般的でない。1次元NMRを使っているために、信号の分離が困難で、定量 分析に使えるビークが少ないからである。ビークの分離には2次元NMRが有利なこ とは自明だが、一般的には測定時間がかかり実用的でないとされている.そこで2次 元NMRの測定時間を短縮する方法を検討した。

生体組織は不均一構造であり種々の分子量の代謝物が混在している。したがって T<sub>1</sub> は長いが T<sub>2</sub>\*は極端に短いという特徴がある。また昨年度の本討論会で報告したよう に,ほとんどすべての代謝分子は,水の信号を飽和すると磁気飽和移動により信号強 度が低下する。この2つの特徴を利用して単位時間あたりの感度を最大にする条件を 求めた。

[実験] 装置は Bruker AMX-400WB を用い 300K で測定した。試料は7週齢の Wister Rat の脳を摘出し, 5mm 試料管に詰め, ロック用に重水素化生理食塩水を微量添加した。

キーワード:2次元NMR,ラット,脳,代謝物質,時間変化

たかはし せいぞう,おぎの たかし

[結果] super COSYは COSYに delay を入れ,対角信号を抑制し非対角信号を増大 する方法である.ビークごとに delay 時間の影響は異なる.この方法は taurin や NAA(N-Acetyl Aspartate)などの対角項の近くに出る信号を検出するのに適する.今回 は delay timeを 70msに固定して測定した.この条件は Glutamate, GABA, NAA など, 脳内に存在する主要神経伝達物質の検出にもっとも有利な条件である。図1に示す S/N比を得るには一般に3-4時間の測定時間がかかる。これをいかに短縮するかが本 研究の課題である。

F2領域のデータサイズは,スペ クトル幅を10ppmにしたとき、512 点より大きくしてもピークの分離 は改善されなかった。256 点では 明らかに分離が劣化した。T,\*が短 いためデータ点数は少ないほど S/N の点では有利であった.図1 から、信号の折り返しを許し、ビ ークの重なりが許容できる F1 の 最小のスペクトル幅は2 ppm 前後 であると判断された。そしてビー クの分離能を損なわない最小のデ ータサイズは 28 点前後であるこ とがわかった。また offset を変え て F2 のスペクトル幅を 5ppm にし ても感度は上昇しなかった.

昨年度,水を飽和すると磁気飽 和移動により,ほとんどすべての 代謝物質の信号強度が減少するこ とが分かった。しかし飽和しない と receiver の残留ノイズのために 感度が低下することが分かった。 その妥協点として 100ms 照射時間 で最小限のパワーを探った。

その結果得られたスペクトルを 図2に示す。積算時間は約30分で ある。図1の結果を参照すれば, 信号の折り返しがあってもビーク の帰属の曖昧さは全くない。また



Fig. 1 sCOSY Spectrum of Rat Brain Tissue



Fig. 2 Optimized sCOSY pectrum.

-302-



Fig. 3 Effect of Acquisition Time on S/N Ratios. Left. NS=24 (total 3'48") Right NS=48 (total 7'29")

ビークの重なりは1つを除けば, ほとんど無視できた.

この条件下で目的の感度を得る ために,どの程度の積算時間が必 要かを図3に示した.左が3分48 秒の結果で右は7分29秒の結果で ある.この結果から5分程度の積

このようにして得られたスペク トルの再現性を求めるために,時 間変化を追跡しどの程度の変化を 検出できるか調べた.強度はもっ とも単純な体積強度を使った.そ の結果を図4に示す.現時点で約 15%以上の変化を捉えられること が分かった.

現時点では解析に何等工夫をし ていない.フィルターを工夫し最 小自乗法による peak fittingを導入 すれば見掛けの S/N 比は2倍以上 の向上が見込める.



Fig. 4 Time Course of the Change of Metabolites after Dissection. Upper: Aspartate Lower: GABA

## Adiabatic Ramped Spin-Locking 法を用いた小さな化学シフト異方性の測定 (東工大・生命理工)(浅川直紀,(MIT-FBML)B.-Q.Sun, R.G.Griffin

### Determination of Small Chemical Shift Anisotropy by Adiabatic Ramped Spin-locking NMR

Naoki Asakawa<sup>†</sup>, Boqin Sun, and Robert G. Griffin

Francis Bitter National Magnet Laboratory and Department of Chemistry, Massachusetts Institute of Technology, Cambridge, MA 02139 U.S.A.

† Department of Biomolecular Engineering, Faculty of Bioscience and Biotechnology, Tokyo Institute of Technology, Yokohama, Kanagawa 226 Japan

A novel method for accurate determination of small chemical shielding anisotropy(CSA) of the solid state nuclear magnetic resonance(NMR) is described. The method is based on the adiabatic ramped spin-locking of transverse magnetization. The equation for the time evolution of the spin dynamics for a system on the presence of chemical shielding and the ramped spin-locking rf field is analogous to that for the case of homonuclear magnetic dipolar coupling. The time course of signal intensity with respect to the ramped spin-locking time is sensitive to magnitude of CSA(span: $\Omega$ ). The asymmetrical parameter(skew: $\kappa$ ) modulates the intensity profile a little. By carrying out the experiments under the on-resonance condition, the ( $\Omega$ ,  $\kappa$ ) values were determined for the L-alanine C<sub>\beta</sub>-carbon.

### I. INTRODUCTION

It is known that chemical shift obtained by the solid state NMR has information about the local electronic state round a nucleus.<sup>1</sup> The principal values of chemical shift tensor(CST) are particularly an interesting fingerprint for studies of the three dimensional electronic structure, as well as isotropic chemical shift obtained by the cross-polarization and the magic-angle sample spinning(CP-MAS) NMR.<sup>2</sup>

In this presentation, we propose a novel methodology for determination of the anisotropic (span: $\Omega$ ) and the asymmetrical parameter(skew: $\kappa$ ) of chemical shift tensor, which is based on the adiabatic process in the rotating frame of rf spin-locking.

#### **II. THEORY**

In a frame rotating at near the resonance frequency, the Hamiltonian for a system involving both chemical shielding and the spin-locking rf field is presented as the following,

$$\mathcal{H} = \mathcal{H}_{\Delta} + \mathcal{H}_1, \tag{1}$$

where  $\mathcal{H}_{\Delta}$  and  $\mathcal{H}_1$  are the Zeeman and the rf field Hamiltonian, respectively. In order to comprehend the dynamics of the spin system, one has to solve the following equation derived from Liouville-von Neumann equation for the density matrix,<sup>3</sup>

$$\frac{d\rho(t)}{dt} = \mathcal{W}(t)\rho(t) \tag{2}$$

$$\mathcal{W}(t) = \begin{pmatrix} -r_1 & -\omega_{\Delta}(t) & 0\\ \omega_{\Delta}(t) & -r_2 & -\omega_1(t)\\ 0 & \omega_1(t) & 0 \end{pmatrix},$$
(3)

where  $r_1$  is the longitudinal relaxation rate in the rotating frame of the ramped spin-locking field  $(r_1 = T_{10}^{-1})$  and  $r_2$  is the transverse relaxation rate  $(r_2 = T_2^{-1})$ . Eqs. 2 and 3 are exactly the same as the

キーワード:chemical shift, CSA, spin-lock あさかわなおき,B.-Q. サン,R.G. グリフィン

equation of motion for the case of homonuclear dipolar coupling described by Levitt et al,<sup>4</sup> except for taking account of both  $T_{1\rho}$  and  $T_2$ .

$$\mathcal{W}(t) = \begin{pmatrix} -r_2^{2q} & -\omega_{\Delta}(t) & 0\\ \omega_{\Delta}(t) & -r_2^{2q} & -\omega_{B}(t)\\ 0 & \omega_{B}(t) & 0 \end{pmatrix},$$
(4)

where  $r_2^{z_1}$  and  $\omega_B(t)$  are the same meanings described in the literature.<sup>4</sup> For the case of homonuclear dipolar coupling, one needs to consider only one transverse relaxation time in the  $\{|2\rangle, |3\rangle$  subspace, on the other hand, for the case of CSA recoupling, both  $T_{1\rho}$  and  $T_2$  should be considered.

The formal solution for Eq.2 is,

$$\rho(t) = \mathcal{L}(t,0)\rho(0) \tag{5}$$

with

$$\mathcal{L}(t,0) = \hat{T} \exp \int_0^t \mathcal{W}(t) dt, \qquad (6)$$

where  $\hat{T}$  is the Dyson's time ordering parameter. One needs to calculate the time course of  $\rho(t)$  during the entire ramped spin-locking time. In order to perform the spectrum simulation, we divide spin-locking time duration to many small time steps, and then build  $\mathcal{W}(t)$  matrix for each time step. For the sake of saving the computation time, the diagonalization of  $\mathcal{L}(t,0)$  matrix was performed only once, instead of performing many diagonalization procedures for each  $\mathcal{W}(t_n)$ .  $\mathcal{L}(t,0)$  is expressed as the follows,

$$\mathcal{L}(t,0) = \mathcal{W}(t-\Delta t)\mathcal{W}(t-2\Delta t)\cdots\mathcal{W}(\Delta t)\mathcal{W}(0).$$
<sup>(7)</sup>

Then,  $\rho(t)$  can be easily calculated by Eq. 5. Signal intensity profile simulated as a function of the spin-locking time indicates the oscillatory character if the simulation is performed without the consideration of rf inhomogeneity. This is because the adiabatic condition during the ramped spin-locking is not strictly valid.

### **III. SPECTRUM SIMULATION**

Figs.1 and 2 show the spin-locking time dependence of a magnetization intensity with respect to chemical shift anisotropy parameter  $\operatorname{span}(\Omega)$  and with respect to the asymmetrical parameter: skew( $\kappa$ ), respectively. We found that the magnetization intensity profile is dominated by  $\Omega$  value, and slightly modulated by the  $\kappa$  value.

The longitudinal relaxation time $(T_{1\rho})$  in the rotating frame of rf field and the transverse relaxation time $(T_2)$  would affect the signal intensity profiles, which is to damp the signal to the zero. For simplicity, we assumed  $T_{1\rho} = T_2$ . For the case of a large chemical shift anisotropy such as  $\Omega =$ 6.8kHz, the effect of the relaxation times cannot be ignored for larger spin-locking time than 2 msec. On the contrary, the  $T_{1\rho}$  and  $T_2$  for the small anisotropies do not largely modify the intensity profile over the range of the relaxation rate, 10-30 Hz. This means that, although it is still difficult to experimentally determine the  $T_{1\rho}$  in the rotating frame with the ramped rf field, this novel ramped spin-locking experiment provides one to determine small CSA parameters under the high-resolution MAS condition.

#### **IV. EXPERIMENTAL**

#### A. Sample

For all the experiments performed in this study, we used 100%  $^{13}\mathrm{C}$  methyl-carbon labelled L-alanine([3- $^{13}\mathrm{C}]\text{L-alanine}$ ). The sample was recrystallized by slow evaporation of the L-alanine aqueous solution.  $^5$ 

### **B.** Solid State NMR measurements

The pulse sequence for the ramped spin-locking experiment developed here is shown in Fig.3. In order to establish the <sup>13</sup>C magnetization, the ramped cross-polarization(RCP) from <sup>1</sup>H to <sup>13</sup>C was employed, which is a specific version of variable amplitude CP(VACP) and which sweeps over the range including the matched Hartmann-Hahn cross-polarization(HHCP) condition.<sup>6</sup> The rf intensity during the RCP was set at 35 kHz for <sup>1</sup>H(constant) and the ramping range, 28 ~ 39 kHz for <sup>13</sup>C channel. The RCP contact time was 2 msec. By applying the high-speed digital attenuation of the rf intensity, the ramping was carried out with 100 steps; each time step has 20  $\mu$  sec time duration and the shape of the rf intensity curve was STANH-5. The RCP is followed by the ramped spin-locking of the <sup>13</sup>C channel. The spin-locking rf field was ramped over the range of intensities, 20 ~ 12kHz so that the ramping range should correspond to the range from  $5/2\nu_r$  to  $3/2\nu_r$  ( $\nu_r$ ;MAS speed). The ramping was carried out with 200 steps; for each steps, the rf intensity was set at about  $8.00\pm0.03$  kHz. The ramping technique eliminates the necessity of precise control of MAS speed. During acquisition, the two pulse phase modulation(TPPM) decoupling<sup>7</sup> was carried out in order to improve resolution and sensitivity.

### V. RESULTS AND DISCUSSION

Fig.4 shows the signal intensity profiles of 100% <sup>13</sup>C methyl-carbon labelled L-alanine([3-<sup>13</sup>C]Lalanine) under the various offset conditions as a function of the spin-locking time and the spectrum simulations with the assumption of adiabatic process and with 10% rf inhomogeneity during the ramped spin-locking. From Fig.4, we can pronounce that at the condition of on-resonance, the spin system precesses adiabatically in the rotating frame of the spin-locking. At the presence of offset, the experimental results were deviated from the simulations; that means, the adiabatic condition is no longer valid. By carrying out the on-resonance experiments and the spectrum simulation, we were able to determine the accurate chemical shift anisotropy(span: $\Omega$ ) for L-alanine powder sample,  $\Omega =$ 1.1 kHz. Fig.5 demonstrates that the accuracy of the  $\Omega$  determined by this method is estimated as 0.1 kHz. Although the intensity profile is much less dependent on  $\kappa$  than on  $\Omega$ , the iterative fitting between the experimental and the simulated, provides rough estimation of  $\kappa$ . The  $\kappa$  for the C<sub>β</sub>carbon was determined as 0.2. However, at this moment, we have to wait for further improvements on the method in order to obtain the accurate  $\kappa$  value.

The  $\kappa$  value is responsible for the position of the midfield principal component of chemical shift tensor( $\delta_{22}$ ) in a whole spectral range of the chemical shift powder pattern. Unfortunately, we could not obtain the sign of  $\kappa$ , because intensity profiles for  $+\kappa$  and  $-\kappa$  are the same each other.

- <sup>3</sup> B.C.Gerstein and C.R.Dybowski, "Transient Techniques in NMR of Solids", Academic Press, London(1985).
- <sup>4</sup> M.H.Levitt, D.P.Raleigh, F.Creuzet, and R.G.Griffin, J.Chem. Phys., 92, 6347(1990).

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> H.Saito and I.Ando, Annu. Rept. NMR Spectroscopy., 21, 209(1989).

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup> E.O.Stejskal, J.Schaefer, and J.S.Waugh, J.Magn. Reson., 28, 105(1977).

<sup>&</sup>lt;sup>5</sup> M.S.Lehmann, T.F.Koetzle, W.C.Hamilton, J.Am.Chem.Soc., 94, 2657(1972).

<sup>&</sup>lt;sup>6</sup> S.R.Hartmann and E.L.Hahn, Phys. Rev., 128, 2042(1962).

<sup>&</sup>lt;sup>7</sup> A.E.Bennett, C.M.Rienstra, M.Auger, K.V.Lakshmi, and R.G.Griffin, J.Chem. Phys., 103, 6951(1995).



FIG. 1.  $\delta$ -dependence of the simulated signal intensity as a function of the ramped spin-locking time.  $\kappa$  value was 0.0 and  $T_{1\rho}^{-1}, T_2^{-1} = 10$  Hz. 10 % rf inhomogeneity was incooperated in the simulations.



FIG. 3. The pulse sequence of the adiabatic ramped spin-locking experiment. The phase cycling used is the following;  $\phi_1 = \{ xxxx \ \bar{x}\bar{x}\bar{x}\bar{x}\ \bar{x}\bar{x}\bar{x}\bar{x}\ \bar{x}xxx \}, \phi_2 = \{ xy\bar{x}\bar{y}\ xy\bar{x}\bar{y}\ \bar{x}\bar{y}xy\ \bar{x}\bar{y}xy\ \bar{x}\bar{y}xy\ , \phi_3 = \{ xy\bar{x}\bar{y}\ xy\bar{x}\bar{y}\ \bar{x}\bar{y}xy\ \bar{x}\bar{y}xy\ , \bar{x}\bar{y}xy\ , \phi_4 = \{ xy\bar{x}\bar{y}\ xy\bar{x}\bar{y}\ \bar{x}\bar{y}xy\ \bar{x}\bar{y}xy\ , and \phi_5 = \{ xy\bar{x}\bar{y}\ \bar{x}\bar{y}xy\ \bar{x}\bar{y}xy\ \bar{x}\bar{y}xy\ , \lambda \}.$ 



FIG. 2.  $\kappa$ -dependence of the simulated intensity as a function of the ramped spin-locking time.  $\Omega = 1.1$  kHz.



FIG. 4. The experimental offset effect on the signal intensity of  $[100\%, 3^{-13}C]L$ -alanine amino acid. The simulations are expressed by the solid lines.



FIG. 5. The demonstration of accuracy of  $\Omega$  value. The accuracy was estimated as  $\pm 0.1$  kHz.

# P83 固体<sup>31</sup>P および<sup>13</sup>C NMR 化学シフトを用いた生体膜モデルと塩基性ホモポリペプチドとの 相互作用に関する研究 (東工大・生命理工)○浅川直紀,佐藤大輔,櫻井実,井上義夫

## A Structural Study of Acidic Phospholipid-Basic Homopolypeptide Complex by <sup>31</sup>P and <sup>13</sup>C Solid State NMR Chemical Shifts

Naoki Asakawa, Daisuke Sato, Minoru Sakurai, and Yoshio Inoue

(Department of Biomolecular Engineering, Faculity of Bioscience and Biotechnology, Tokyo Institute of Technology, Yokohama, Kanagawa 226 Japan)

A simple mean to detect the complex formation of biomembrane with basic polypeptides on powder sample is presented. Cross polarization magic angle spinning (CP/MAS) experiments by solid-state NMR on rotating powders produce 'chemical shift' information correlated with structures. The correlation of 'structure' and 'chemical shift', which is called S/C correlation, was examined on poly(L-lysine)/dipalmitoylphosphatidic acid (DPPA) complex and poly(L-arginine)/DPPA complex by <sup>31</sup>P CP/MAS experiments. These examinations suggest that the least shielded component of a chemical shift tensor,  $\delta_{11}$ , is shifted toward about 10ppm lower frequencies when the membranepolypeptide complex is produced. The secondary structures of poly(L-lysine) and poly(L-arginine) in the presence of DPPA, which would be difficult to determine by X-ray diffraction, were also determined by <sup>13</sup>C CP/MAS experiments.

### I. INTRODUCTION

The interactions of membrane with proteins play an important role in living cells. Particularly, since some membrane proteins require specific phospholipid in order to activate themselves [1-3], we need to understand the function of the membrane-protein interaction as well as that of a protein. As one of the typical model systems to examine this interaction, a system composed of acidic phospholipid and basic polypeptide has been used. Poly(L-lysine) and poly(L-arginine) are representative basic polypeptides, and each residue of these polypeptides has a positive charge in their sidechains at physiological pH. Therefore, these polypeptides are expected to bind electrostatically to negatively charged phospholipid. Currently, it is confirmed that such a binding affects to a change of the thermotropic property of the membrane [4,5]. a change of the itself secondary structure. According to the result, additions of poly(L-lysine) and poly(L-arginine) to dipalmitoylphosphatidic acid(DPPA) cause the phase transition temperature from gel to liquid crystal to move to about 9°C higher temperatures and about 18°C lower temperatures, respectively, than the transition temperature of DPPA without these polypeptides, 50°C, where, however, we must note that these temperatures vary with depending on the amount and molecular weight of polypeptide, and pH. [6] The thermotropic behavior in the case of the poly(L-lysine)/DPPA complex has been interpreted by X-ray diffraction and been concluded that this is due to the fact that poly(L-lysine) adopt a  $\beta$ -sheet conformation on the surface of the DPPA bilayers and strengthen the packing structure of the membrane [7], whereas the phenomenon in the case of the poly(L-arginine)/DPPA complex has never been interpreted in terms of the structure for this complex, which would be difficult to determine by X-ray diffraction.

In this presentation, we shall correlate chemical shift obtained by <sup>31</sup>P cross polarization magic angle spinning (CP/MAS) NMR experiments [8–10] with the membrane-polypeptide complex formation. Further, the secondary structures of poly(L-lysine) and poly(L-arginine) in the presence of DPPA will be also determined by <sup>13</sup>C CP/MAS experiments. These results will give an explanation on the changes of the phase transition temperature caused by addition of polypeptides.

キーワード:<sup>31</sup>P,<sup>13</sup>C,CSA, ポリペプチド, 生体膜

あさかわなおき、さとうだいすけ、さくらいみのる、いのうえよしお
#### **II. MATERIALS AND METHODS**

#### Materials

Desired amount of DPPA was dispersed in a 200mM HEPES buffer (pH 7.3) containing 5mM EDTA. This dispersion was prepared so that the lipid concentration should be  $\frac{1}{50}$  wt%. The dispersion after incubated at 80°C for 2hours was sonicated for 20min to form a unilamellar structure, using an ultrasonic disruptor (UR-200P, TOMY SEIKO Co., Tokyo, Japan). Apart from the dispersion, poly(L-lysine) hydrochloride was dissolved in HEPES buffer, the amount of which was as much as that of HEPES buffer in the dispersion of the DPPA vesicles. The solution was prepared so that the ratio of amino acid residues/DPPA molecules should be 2:1, and added to the dispersion so that the lipid concentration should be  $\frac{1}{100}$  wt%. Next, the dispersion was incubated at 90°C for 10 min and then cooled down to room temperature. This cycle of heating and cooling was repeated three times to get homogeneous samples. The produced precipitate of the DPPA/poly(L-lysine) complex was collected by centrifugation at  $9000 \times g$  for 15min. The precipitates thus obtained were stored at 4°C for 4 days and then lyophilized. The exactly same procedure was employed for the complex of DPPA with poly(L-arginine). A non-complex sample of DPPA was prepared as follows. A desired amount of DPPA was dispersed in water so that the lipid concentration should be  $\frac{1}{100}$  wt%. The dispersion was incubated at 80°C for 2hrs and then cooled down to room temperature. The sample thus obtained was stored at 4°C for 4days and then lyophilized.

#### Experimental

The experiments were performed on a JEOL GSX270 FT NMR spectrometer equipped with the MAS accessory at a proton frequency of 270MHz. The typical <sup>1</sup>H, <sup>31</sup>P and <sup>13</sup>C 90° pulse widths were  $5.0\mu$ s,  $4.7\mu$ s and  $5.3\mu$ s, respectively. A CP contact time was 2.0ms. The principal values of chemical shift tensors were obtained by the method by D. Fenzke et. al. [11], which is an extension of Herzfeld and Berger analysis [12].

### III. RESULTS AND DISCUSSION

The spectra obtained from <sup>31</sup>P CP/MAS experiments of dipalmitoylphosphatidic acid (DPPA), the poly(L-lysine)/DPPA complex, and the poly(L-arginine)/DPPA complex are shown in Fig.1(a)-(c), respectively. Here, we must note that since lyophilized sample forms rigid lattice at room temperature, the averaging of chemical shift anisotropy caused by flexibility of phospholipid is not observed on these spectra. These spectra show apparent differences in each spinning sideband pattern. Therefore, it is expected that a comparison of principal values of chemical shift tensors allow us to obtain the information about complex formation. On these samples, the principal values were determined by Herzfeld-Berger analysis [12], and are shown in Table I, where the isotropic chemical shift of DPPA is defined as 0ppm. Comparison of the principal values obtained from these samples suggests that the membrane-polypeptide complex formation causes  $\delta_{11}$ , which is the least shielded component of the principal values, to be shifted toward about 10ppm lower frequencies. In addition to this, we found that the isotropic chemical shifts were also shifted toward  $2\sim$ 3ppm lower frequencies when the membrane-polypeptide complex was produced. If we attempt to correlate these principal values with structure, one has to make the assumption that the orientation of the chemical shift tensor be the same as that of the phosphodiester model shown in Fig.2 [13], since no information about the orientation of the chemical shift with respect to the molecular frame of the phosphate group is obtained from powder sample. As for this, it was reported that the chemical shift of a phosphorus nucleus on a phosphorylated compound depends on the geometry of the phosphate group moiety [14,15]. In other words, the change in the principal values means that in the geometry. Therefore, This  $\delta_{11}$  shift seems to be due to the fact that the membrane-polypeptide complex formation causes the oxygen nuclei bound to a phosphorus nucleus to move to a direction facing to  $\delta_{11}$ , resulting in the increasing of a shielding effect in the direction of  $\delta_{11}$ . Hereafter, the analysis with  $\delta_{11}$  as the probe will permit a simple detection of the membrane-polypeptide complex formation on powder sample. Further, the differences between the principal values of poly(L-lysine) and poly(L-arginine), that is, differences of  $\delta_{22}$  and that of  $\delta_{33}$  may suggest that poly(L-lysine) and poly(L-arginine) make a difference in the manner of binding to DPPA. As far as this case is concerned, we must note, however, that the principal values were determined from inhomogeneous broadening peaks, which will lead to principal values averaged by superposition of various homogeneous signals. In order to accurately evaluate the effect due to binding of polypeptide, we need to separate homogeneous peaks derived from DPPA with polypeptide by selective excitation such as DANTE pulse train and SELDOM pulse train.

Next we will describe the results obtained from <sup>13</sup>C CP/MAS experiments. The spectrum obtained from DPPA is shown in Fig.3(a). Fig.3(b) shows the structure of DPPA with numbers corresponding to subscript at the signals in Fig.3(a), where the signals at 15.2ppm, 25.3ppm, 33.8ppm, 64.5ppm, 72.3ppm and 173.3ppm in Fig.3(a) correspond to the isotropic chemical shifts, whereas ones at -27.6ppm and 95.2ppm correspond to the sideband signals, respectively. On the other hand, the spectra obtained from the poly(L-lysine)/DPPA complex and the poly(L-arginine)/DPPA complex are shown in Fig.4(a) and (b), respectively. These spectra make a difference from the spectrum for DPPA at 50 ~ 60ppm, where only signals of the C<sub>a</sub> carbon derived from the polypeptides appear.

We can elucidate the structure/chemical shift correlation (S/C correlation) [16,17] for the  $C_{\alpha}$ carbon in polypeptide, and can make determination of the secondary structure of polypeptide since chemical shift of the  $C_{\alpha}$  carbon is very sensitive to secondary structure of polypeptide, and the chemical shift does not overlap any signals from the lipid as described above. In addition to this advantage, the S/C correlation of poly(L-lysine) and poly(L-arginine) in solid state have been already reported by A. Shoji et al. [18] and H.R. Kricheldorf et. al. [19] From these results, the isotropic chemical shift of the C<sub> $\alpha$ </sub> carbon for poly(L-lysine) is 51.4ppm for  $\beta$ -sheet structure, and is 58.2ppm for  $\alpha$ -helix structure, and that for poly(L-arginine) is 58.0ppm for  $\alpha$ -helix structure. The  $\beta$ -sheet structure for poly(L-arginine) in the solid state have never been found out. In order to determine the secondary structure of these polypeptides, we identified signals which emerged at the chemical shift region for  $C_{\alpha}$  carbon by this S/C correlation. As a result, for the poly(L-lysine)/DPPA complex, we found the specific peaks for  $\beta$ -sheet structure at 52.1ppm and  $\alpha$ -helix structure at 58.3ppm and an unidentified peak at 54.8ppm, respectively (Fig.4(a)). This suggests that not only the existence of a  $\beta$ -sheet region, but also an  $\alpha$ -helix region is confirmed, where the former has been found out by the X-ray diffraction and circular dichroism (CD) measurement while the latter has never been found out. The existence of short  $\alpha$ -helix regions seems to have prevented the X-ray diffraction and CD measurement from finding out this  $\alpha$ -helix region, since NMR measurement makes use of chemical shift for the  $C_{\alpha}$  carbon which significantly depends on dihedral angle  $\phi$  and  $\psi$ , whereas the X-ray diffraction and CD measurement require substantial degree of geometrical repetition.

On the other hand, the poly(L-arginine)/DPPA complex gave an inhomogeneous broad signal for the  $C_{\alpha}$  carbon over the range of chemical shift of 50~60ppm(Fig.4(b)). This suggests that the mainchain of poly(L-arginine) in the poly(L-arginine)/DPPA complex forms an irregular conformation. This irregular conformation might cause the relaxation of the packing structure of the membrane, resulting in the decrease of the phase transition temperature from gel to liquid crystal.

- (1) Sandermann, H.; Mcintyre, J. O.; Fleischer, S. J. Biol. Chem. 1986, 261, 6201.
- (2) Nishizuka, Y. Nature 1984, 308, 693.
- (3) Bell, R. M. Cell 1986, 45, 631.
- (4) Ohki, K. et. al., personal communication.
- (5) Takahashi, H. et. al., personal communication.
- (6) Takahashi, H.; Yasue, T.; Ohki, K.; Hatta, I. Molecular Membrane Biology 1996, 13, 233.
- (7) Takahashi, H.; Matuoka, S.; Kato, S.; Ohki, K.; Hatta, I. Biochim. Biophys. Acta 1991, 1069, 229.
- (8) Schaefer, J.; Stejskal, E. O. J. Am. Chem. Soc. 1975, 98, 1031.
- (9) Stejskal, E. O.; Schaefer, J.; Waugh, J. S. J. Magn. Reson. 1977, 28, 105.
- (10) Stejskal, E. O.; Memory, J. D. High Resolution NMR in the Solid State: Fundamentals of CP/MAS Oxford Univ. Press: New York 1994.
- (11) Fenzke, D.; Maeß, B.; Pfeifer, H. J. Magn. Reson. 1990, 88, 172.
- (12) Herzfeld, J.; Berger, A. E. J. Chem. Phys. 1980, 73, 6021.
- (13) Kohler, S. J.; Klein, M. P. Biochemistry 1976, 15, 967.
- (14) Olivieri, A. J. Magn. Reson. 1990, 88, 1.
- (15) Turner, G. L.; Smith, K. A.; Kirkpatrick, R. J.; Oldfield, E. J. Magn. Reson. 1986, 70, 408.
- (16) Saito, H.; Ando, I. Annu. Rep. NMR Spectrosc. 1989, 21, 209.

- (17) Kurosu, H.; Ando, S.; Yoshimizu, H.; Ando, I. Annu, Rep. NMR Spectrosc. 1994, 28, 189.
- (18) Shoji, A.; Ozaki, T.; Saito, H.; Tabeta, R.; Ando, I. Macromolecules 1984, 17, 1472.

(19) Kricheldorf, H. R.; Muller, D. Macromolecules 1983, 16, 615.



FIG. 1. (a)The <sup>31</sup>P CPMAS spectrum of dipalmitoylphosphatidic acid (DPPA). The spinning speed was  $\omega_r/2\pi = 2.885$ kHz. (b)The <sup>31</sup>P CPMAS spectrum of the poly(L-lysine)/DPPA complex. The spinning speed was  $\omega_r/2\pi = 2.794$ kHz. (c)The <sup>31</sup>P CPMAS spectrum of the poly(L-arginine)/DPPA complex. The spinning speed was  $\omega_r/2\pi = 2.922$ kHz. The principal values of the chemical shift tensors derived from each spectrum is shown in Table I.



FIG. 2. The expected orientation of <sup>31</sup>P chemical shift tensor with respect to the molecular frame of the phosphate group. The least shielded component of a chemical shift tensor,  $\delta_{11}$ , is perpendicular to the membrane surface, and  $\delta_{22}$  and  $\delta_{33}$  are paralleled to one, as is shown in this figure.



FIG. 3. (a)The <sup>13</sup>C CPMAS spectrum of dipalmitoylphosphatidic acid (DPPA). The spinning speed was  $\omega_r/2\pi = 4.170$ kHz. (b)The structure of dipalmitoylphosphatidic acid (DPPA) with numbers corresponding to subscript at the peaks in (a). The isotropic chemical shifts correspond to methyl carbon at 15.2ppm, to methylene carbon with  $\gamma$  effect at 25.3ppm, to methylene carbon without  $\gamma$  effect at 33.8ppm, to H<sub>2</sub>-C-O carbon at 64.5ppm, to H-C-O carbon at 72.3ppm and to carbonyl carbon at 173.3ppm, respectively.



FIG. 4. (a) The <sup>13</sup>C CPMAS spectrum of the poly(L-lysine)/DPPA complex. The spinning speed was  $\omega_r/2\pi = 4.223$ kHz. (b) The <sup>13</sup>C CP-MAS spectrum of the poly(L-arginine)/DPPA complex. The spinning speed was  $\omega_r/2\pi =$ 4.329kHz. The poly(L-arginine)/DPPA complex gave a broad peak for the C<sub> $\alpha$ </sub> carbon. These spectra make a difference from the spectrum for DPPA at 50 ~ 60ppm region, where the peaks of the C<sub> $\alpha$ </sub> carbon derived from polypeptides appear.

TABLE I. The principal values of the <sup>31</sup>P chemical shift tensor by parts per million(ppm). The isotropic chemical shift of DPPA is defined as 0ppm.

| Compound         | δ <sub>iso</sub> | $\delta_{11}$ | $\delta_{22}$ | $\delta_{33}$ |
|------------------|------------------|---------------|---------------|---------------|
| DPPA             | 0.0              | 66.7          | 12.6          | -79.3         |
| poly(L-Lys)/DPPA | -2.7             | 57.3          | 9.5           | -74.9         |
| poly(L-Arg)/DPPA | -2.4             | 56.3          | 13.5          | -77.0         |

化学シフト異方性復活パルス系列を利用した 異種核間双極子相互作用の測定 (分子研、筑波大物理工)〇桑原大介、宮島清一、中井利仁

The measurement of heteronuclear dipole-dipole interactions using Tycko's pulse sequence

(Institute for Molecular Science, Institute of Applied Physics, University of Tsukuba) Daisuke Kuwahara, Seiichi Miyajima, Toshihito Nakai

We showed a new two-dimensional(2D) NMR method to measure heteronuclear dipoledipole interactions under magic-angle sample spinning(MAS); the present method utilizes Tycko's pulse sequence originally exploited to obtain chemical-shift powder spectra. The present method makes it possible to get the powder patterns for the dipole-dipole interactions between <sup>13</sup>C and quadrupolar nuclei having I=1.

<目的>マジック角試料回転(MAS)は<sup>13</sup>C、<sup>31</sup>Pなどのスピン1/2の核種に対して高分解 能NMRスペクトルを与えるが、一方で分子構造に関する情報をもたらす重要な相互 作用を消去してしまう。失われた相互作用を復活させるためにいろいろな手法が開 発されたが、中でもREDOR、TEDORは蛋白質中のペプチド結合距離(CN間距離)を 測定するために幅広く用いられている。

近年マジック角試料回転のもとで化学シフト粉末スペクトルを測定できるパルス 系列が開発され (Tycko et al. [1])、それを使用して<sup>13</sup>C-<sup>15</sup>N双極子相互作用粉末スペク トルを1次元NMRで測定すること[2]が行われた。本研究では上記パルス系列をあえ て2次元NMRの枠組みのなかで利用することにより、様々な異種核間双極子相互作 用の粉末スペクトルを測定することを試みた。本研究で提案する手法は、Tyckoのパ ルス系列を観測する核種(<sup>13</sup>C)にのみ照射するために、<sup>13</sup>C-<sup>15</sup>Nスピン系だけでなく <sup>13</sup>C-{<sup>1</sup>H}<sub>n</sub>スピン系に対しても使うことができる。さらに、これまであまり行われて こなかった<sup>13</sup>Cと四極子核との双極子相互作用を観測する実験に道をひらくことにな る。

キーワード:異種核間双極子相互作用、マジック角試料回転、2次元NMR

著者ふりがな:くわはらだいすけ、みやじませいいち、なかいとしひと

-312-

<方法>最初に<sup>13</sup>C-<sup>15</sup>N双極子相互作用粉末スペクトルを測定する方法を述べる。

Tyckoの手法は、2次元NMRのt<sub>1</sub>時間を試料回転周期でインクリメントし、1回転周 期に4つのπパルスを<sup>13</sup>Cにかけることにより、<sup>13</sup>C化学シフト異方性を復活させるも のである。本研究では、2倍の試料回転周期を単位としてt<sub>1</sub>時間をインクリメントす る。そして、t<sub>1</sub>時間の中間に<sup>13</sup>Cπパルスを照射する。t<sub>1</sub>時間の前半では<sup>1</sup>Hデカップ リングのみを行い、後半は<sup>1</sup>Hデカップリングと<sup>15</sup>Nデカップリングを同時に行う。こ のようにするとt<sub>1</sub>時間の終わりには<sup>13</sup>C化学シフト異方性はrefocusするが、<sup>13</sup>C磁化は 前半部分で<sup>13</sup>C-<sup>15</sup>N双極子相互作用により時間推進されているため、<sup>13</sup>C-<sup>15</sup>N双極子相 互作用に関する情報がt<sub>1</sub>時間の終わりに<sup>13</sup>C磁化の推進位相中に残る。t<sub>2</sub>時間は<sup>1</sup>Hデ カップリングのもとで<sup>13</sup>C磁化のFIDを観測し、得られたFIDを2次元フーリエ変換す れば、F<sub>1</sub>軸上には<sup>13</sup>C-<sup>15</sup>N双極子相互作用粉末パターンが現れる。

また、t<sub>1</sub>時間の前半で<sup>1</sup>H-<sup>1</sup>Hデカップリングを行い後半の<sup>15</sup>Nデカップリングをやめると、<sup>13</sup>C-<sup>1</sup>H双極子相互作用粉末スペクトルを測定するためのパルス系列となる。

<実験および考察>右図は、全ての<sup>13</sup>Cと<sup>15</sup>NをラベルしたL-alanineに、本研究の手法 を適用して得られた2次元スペクトル上で、 $\alpha$ 炭素に対して $F_1$ 軸方向summationを 行った結果である。<sup>13</sup>C-<sup>15</sup>N双極子

相互作用による分裂がはっきりと 現れている。しかし構造的には、 はっきりしたPake doublets粉末パ ターンが見られない。これは分子 内の<sup>13</sup>C-<sup>13</sup>C双極子相互作用が原因 と考えられる。会場では<sup>15</sup>Nとα 炭素のみラベルした試料の実験結 果および<sup>13</sup>C-<sup>1</sup>H双極子相互作用粉 末スペクトルを発表するとともに、 本手法がその他の異種核間双極子 相互作用測定に応用できることに ついて議論したい。



<参考文献> [1] J. Magn. Reson., 85 (1989) 265

[2] 第35回NMR討論会講演要旨集1P6

P85

# REDORによるLeu-enkephalin結晶多形の識別 と立体構造構築法の開発

(姫路工大 理、慈恵会医大<sup>‡</sup>、国立がんセンター<sup>§</sup>)
 ○西村 勝之、 内藤 晶、 橋元親夫<sup>‡</sup>、 相田美砂子<sup>§</sup>、 辻 暁、 斉藤 肇

Three Dimesional Structure of Leu-enkephalin in Different Crystalline Polymorph Based on Accurate Interatomic Distances by REDOR

OKatsuyuki Nishimura, Akira Naito, Chikao Hashimoto<sup>‡</sup>, Misako Aida<sup>§</sup>, Satoru Tuzi, and Hazime Saitô

Department of Life Science, Himeji Institute of Technology, Harima Science Garden City, Kamigori, Hyogo 678-12, Japan,

<sup>‡</sup>Department of Chemistry, The Jikei University School of Medicine, Kokuryo-cho, Chofu-shi, Tokyo 182, Japan, and

§Biophysics Division, National Cancer Center Research Institute, Tukiji 5-chome, Chuo-ku, Tokyo 104, Japan

Conformational transitions of Leu-enkephalin crystals grown from both MeOH/H<sub>2</sub>O and H<sub>2</sub>O were observed at characteristic temperature. Interatomic distances for the <sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N doubly labeled Leu-enkephalins (Tyr-[1-<sup>13</sup>C]Gly-Gly-[<sup>15</sup>N]Phe-Leu) crystallized from MeOH/H<sub>2</sub>O and H<sub>2</sub>O were measured by means of REDOR. It turned out that three-dimensional structures of Leu-enkephalin were altered together with these phase transitions based on the interatomic distances thus obtained. It is emphasized that distinguishment of crystalline polymorphs is also feasible as viewed from interatomic distances.

### 序論

我々はこれまで、REDOR法を系統的に<sup>13</sup>C、<sup>15</sup>Nで二重標識したLeu-enkephalinに 適用し、C-N原子間距離を±0.1Aの精度で決定できることを示した<sup>1,2)</sup>。さらに精密 原子間距離を満たす二面角の領域を求め、次にこの中から<sup>13</sup>C化学シフト値の二次 構造情報<sup>3</sup>に基づき可能な二面角を選択し、主鎖の立体構造を一義的に決定した。 その過程でLeu-enkephalin結晶における温度依存性構造転移現象を観測した<sup>4</sup>。今回 Leu-enkephalin (MeOH/H<sub>2</sub>O)および(H<sub>2</sub>O)結晶の双方で最も構造変化に敏感な部位を <sup>13</sup>Cおよび<sup>15</sup>Nで二重標識した試料の原子間距離測定を構造転移前後の各温度で行い、 各相でのLeu-enkephalinの構造をREDORによって決定することを試みた。

### 実験

[1-<sup>13</sup>C]Gly、[<sup>15</sup>N]Pheを標識したFmocアミノ酸をFmoc-OSuから合成し、これらを 用いて<sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N二重標識試料Tyr-[1-<sup>13</sup>C]Gly-Gly-[<sup>15</sup>N]Phe-LeuをABI社ペプチド合成機 <u>固体高分解能NMR、原子間距離測定、Enkephalin、3次元構造決定法、結晶多形</u> にしむら かつゆき、ないとう あきら、つじ さとる、さいとう はじめ により固相法で合成し、逆相 HPLCで精製した。非標識試料を用いて標準率 30%に 希釈した試料も調製した。最終的にMeOH/H<sub>2</sub>OおよびH<sub>2</sub>Oにより結晶化を行い、各々 微結晶を得た。

<sup>13</sup>C-REDOR測定は三重共鳴プローブを用いて Chemagnetics社製CMX-400型NMR スペクトロメータにより行った。 <sup>1</sup>H, <sup>13</sup>C, <sup>15</sup>Nの共鳴周波数はそれぞれ 400.16MHz, 100.64MHz, 40.55MHzであった。 <sup>15</sup>N核の照射にはOff resonace効果およびパルスの フリップ角のエラーを補償する XY4パルスシーケンスを用いた。 180°パルス長は <sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N核についてそれぞれ10.8µs,11.8µsであった。試料はそれぞれおよそ30mgを内 径5mm $\phi$ のジルコニア製試料管中央部 6mm の幅に詰めた<sup>10</sup>。試料管の回転は回転周 波数コントローラーにより 4000±3Hzに調節して行った。 NMR測定はREDOR と Full echoの実験を行い、データはT<sub>2</sub>の寄与を削除するため(Full echo - REDOR)/ REDOR =  $\Delta S/S_0$ としてREDOR効果を回転周期の整数倍(NcTr)を変化させて求め、 理論曲線との比較から原子間距離を解析した。全空間の寄与を考慮するため、セ ンターバンドと全てのSSBの和をとり、REDORの解析を行った。



Figure 1 <sup>13</sup>C-, <sup>15</sup>N-CPMAS spectra of Tyr-[1-<sup>13</sup>C]Gly-Gly-[<sup>15</sup>N]Phe-Leu(H<sub>2</sub>O) at 20 and 0 °C.

結果と考察

等方的化学シフト値の一致から、100%、30%標識試料が同一のコンホメーショ ンをとっていることを確認した<sup>3</sup>。図1にLeu-enkephalin(H<sub>2</sub>O)結晶の0℃、20℃の各 温度での<sup>13</sup>C,<sup>15</sup>N-CPMASスペクトルを示す。また表 1に各温度で Leu-enkephalin (MeOH/H<sub>2</sub>O)および(H<sub>2</sub>O)結晶のGly<sub>3</sub>C=OとPheNの化学シフト値を示す。

図1からLeu-enkephalin(H<sub>2</sub>O)結晶では室温から温度を下げていくと化学シフト値の異なる信号が、新たに生じることが分かる。20℃で観測された化学シフト値は、 0℃で観測された二つの化学シフト値の中間ではないため、この変化は 2種類の異なる分子間の化学交換速度の低下に起因する信号変化ではないことが結論できた。 転移点は10℃付近にあることがCPMASスペクトルの温度変化から示唆された。また、一方の<sup>15</sup>N化学シフト値は20℃の値に近いが、もう一方の値は大きく異なることから、この標識<sup>15</sup>N核の周辺は少なくとも立体構造に変化が生じていることが分かった。すなわち20℃ではほぼ2つの等価な構造が、0℃では非等価な二つの構造に転移していることが分かった。さらに原子間距離を測定することにより、明確にその違いが確認できた。この構造変化は温度に依存するが、可逆的な変化であり、溶媒分子であるH<sub>2</sub>Oとの水素結合状態や数が変化することが原因であると考えられる。

図2にNcTr=16msでのLeu-enkephalin(H<sub>2</sub>O)結晶の<sup>13</sup>C-REDORとFull echoスペクトル を示す。同位体二重標識試料の微結晶環境に起因する、隣接分子中の標識同位体 からの磁気双極子相互作用の寄与を、同位体標識率 100%、30%の試料実験値を外 挿することにより削除し、精密な原子間距離を求めた<sup>1,2)</sup>。表2に決定した原子間距 離を示す。

Table 1 <sup>13</sup>C and <sup>15</sup>N chemical shift values of Tyr- $[1-^{13}C]Gly-Gly-[^{15}N]Phe-Leu(MeOH/H<sub>2</sub>O)$  and (H<sub>2</sub>O) crystals.

|             | H <sub>2</sub> O |                 | MeOH/H2O        |                 |  |
|-------------|------------------|-----------------|-----------------|-----------------|--|
|             | 13 <sub>C</sub>  | 15 <sub>N</sub> | 13 <sub>C</sub> | 15 <sub>N</sub> |  |
| temperature |                  |                 |                 |                 |  |
| 20°C        | 167.3            | 94.7            | 170.7           | 92.8, 94.2      |  |
| 0°          | 166.3            | 100.2, 94.7     | *               | *               |  |

\* Not determined

Table 2  ${}^{13}C_{-}{}^{15}N$  interatomic distances of Tyr-[1- ${}^{13}C$ ]Gly-Gly-[ ${}^{15}N$ ]Phe-Leu(MeOH/H<sub>2</sub>O) and (H<sub>2</sub>O) crystals.

|             | interatomic distance |                       |  |
|-------------|----------------------|-----------------------|--|
|             | H <sub>2</sub> O     | MeOH/H <sub>2</sub> O |  |
| temperature |                      |                       |  |
| 20°C        | 4.35 Å               | 3.79 Å                |  |
| -5°C        | 4.10 Å               | *                     |  |

\*Not determined

表2の原子間距離測定結果から、Leu-enkephalin(H2O)においては構造転移後の立体構造は転移前の構造に比べより曲がった構造になっていることがわかった。またこの立体構造はLeu-enkephalin(MeOH/H<sub>2</sub>O)に比べると、より伸びた構造であることも判明した。またLeu-enkephalin(H<sub>2</sub>O)結晶はX線回折法によりその立体構造が報告されているが<sup>4</sup>、標識位置の原子間距離を比較する限り、1Å以上異なるため、本研究で測定した結晶はこの報告されている結晶とは立体構造の異なる別の多形構造であることが示唆された。この構造転移の潜熱を定量的に観測するため、DSC



Figure 2 <sup>13</sup>C-REDOR and full echo spectra of 100% dubly labeled Tyr-[1-13C]Gly-Gly -[15N]Phe-Leu(H<sub>2</sub>O) at NcTr = 16ms.

測定を行っている。

一方 Leu-enkephalin (MeOH /H<sub>2</sub>O)結晶では上述の Leu-enkephalin

(H,O)結晶とは異なり、構造転移は 温度変化に対して不可逆的であった。 すなわちこの結晶においても室温か ら温度を下げていくと新たに<sup>B</sup>Cおよ び<sup>15</sup>N-CPMAS信号が生じてくるが、 一度低温まで温度を下げてしまうと 温度を上げ直しても元の状態には戻 らなかった。また DSC 測定からも、 不可逆的な構造転移を生じることが 確認でき、転移点は 5~-5℃の間にあ ることが分かった。これは結晶水の 凍結に基づくペプチド骨格の変化を 直接観測しており。タンパク質モデ ルとしても極めて興味深い。 LeuenkephalinのX線回折において、デー タの再現性に関する問題が指摘され ているが、今回観測した構造転移現

象がこのX線回折データの解析を困難にしている原因であると考えられる。転移前のLeu-Enkephalin (MeOH/H<sub>2</sub>O)は、系統的な精密原子間距離に基づいて求めた結果、主鎖の立体構造は、C、N末端ともに完全に伸び切った構造であるのに対して、Gly<sub>3</sub>周辺ではわずかに曲がった構造をしていることをすでに報告した<sup>3</sup>。構造転移後の原子間距離が決定できれば、より明確に違いを示すことができる。この試料は現在測定中である。

このように効果的な原子間距離を測定することによっても、各結晶多形中の enkephalin分子の立体構造の違いを有意に決定できることが示された。

また昨年報告したLeu-Enkephalin(MeOH/H<sub>2</sub>O)結晶主鎖の三次元構造の構築法の精密化の結果とともに最終報告についても示す。

- 1) A. Naito, K. Nishimura, S. Kimura, S.Tuzi, N.Yasuoka, M. Aida, H. Saito., J. Phys. Chem., 100,14995 (1996).
- 2) A. Naito, K. Nishimura, S.Tuzi, H. Saito., Chem. Phys. Letters 229,506 (1994).
- 3) H. Saito and I. Ando, Ann. Rep. NMR Spectroscopy, 21,209(1989).
- R. Wiest, V. Pichon-Pesme, M.Benard, and C. Lecomte, J. Phys. Chem., <u>98</u>,1351 (1994).
- 5) K.Nishimura, A. Naito, T. Hashimoto, M. Aida, S. Tuzi, and H. Saito, Proceeding of 35rd NMR symposium Kyoto 1996).

P86

## 固体における重水素交換NMRによるガラス性結晶の構造解析 (京大院理)〇市川真史、久保厚、今城文雄、寺尾武彦

Structural Analysis of a Glassy Crystal by Deuterium Quadrupole-Order Exchange NMR

## Department of Chemistry, Graduate School of Science, Kyoto University, Kyoto 606-01, Japan

OShinji Ichikawa, Atsushi Kubo, Fumio Imashiro, and Takehiko Terao

Abstract: Deuterium selective quadrupole-order exchange NMR experiments were performed on a glassy crystal pentachlorotoluene  $C_6Cl_5CD_3$  using a homemade magic-angle hopping probe, which enables us to switch the single crystal orientarion during a mixing time. The quadrupole-order exchange takes place selectively between the two doublets the quadrupole splittings of which coincide with each other during the mixing time. The cross-peak evolutions during the mixing time were mesured.

[序論]

ペンタクロロトルエン分子は、結晶中で室温においてベンゼン環の疑六回軸の 周りに回転再配向運動を行っている。150 K 以下においてはこの運動が凍結し、 メチル基の配向が乱れたまま、系はガラス結晶状態へ移行する[1]。メチル基の それぞれの配向の占有率は、重水素化したペンタクロロトルエンの重水素 NMR スペクトルにおいて観測されるダブレットの面積強度から決定された。本研究 では、着目しているメチル基の配向とその近傍にある他のメチル基の配向が、 相関を持つのか調べることを目的として、単結晶重水素NMRのスピン拡散の 実験を行った。低温において、配向の乱れに対応して異なる四重極分裂を示す 信号のうちの一つを選択的に励起し、交換時間の前にサンプルを回転させて、 相関を観測したいサイトの四極子分裂を交換時間の間のみ一致させて選択的に スピン拡散を行い、元の位置に戻して観測した。

[理論]

スピン I=1 である2スピン系のハミルトニアンH が、  $H = H_{01} + H_{02} + H_d$ 

 $H_{\varrho} = \frac{\omega_{\varrho}}{3} (3I_{z}^{2} - \mathbf{I} \cdot \mathbf{I}) \qquad H_{d} = \frac{\omega_{d}}{2} (3I_{1z} \cdot I_{2z} - \mathbf{I}_{1} \cdot \mathbf{I}_{2})$ 

重水素NMR、マジックアングルホッピング、スピン拡散

いちかわ しんじ、くぼ あつし、いましろ ふみお、てらお たけひこ

と表されるとき、四極子オーダーを $Q_{2} = 3I_{2}^{2} - I \cdot I$ と表すと、四極子オーダー $Q_{2}$ の交換は、

$$\left\langle Q_{1z}(t) \right\rangle - \left\langle Q_{2z}(t) \right\rangle = \frac{\Delta \omega_{\varrho}^{2}}{\Delta \omega_{\varrho}^{2} + \omega_{d}^{2}} + \left( \frac{\omega_{d}^{2}}{\Delta \omega_{\varrho}^{2} + \omega_{d}^{2}} \right) \cos\left( \sqrt{\Delta \omega_{\varrho}^{2} + \omega_{d}^{2}} \cdot t \right)$$
(1)  
$$\Delta \omega_{\varrho} = \omega_{\varrho 1} - \omega_{\varrho 2}$$

と表せる。 $\Delta \omega_{q} = 0$ のとき、 $\langle Q_{1z}(t) \rangle - \langle Q_{2z}(t) \rangle = \cos(\omega_{d} t)$ となり2スピン間で交換 が起こることがわかる。

[実験]

試料として、メチル基を重水素化した pentachlorotoluene  $C_6Cl_5CD_3$  の単結晶を用 いた。試料は単結晶の b 軸が、自作した magic angle hopping プローブの goniometer の回転軸と一致するようにとりつけた。goniometer の回転軸は静磁場 と 54.7 °の角度をなすようにセットした。goniometer を回転させるために取り付 けられたプーリーはステッピングモーターに取り付けたプーリーと糸でつなぎ、 ステッピングモーターをパルスシーケンスと同期して制御することにより、パ ルスシーケンスに応じて、試料の配向を変えられるようにした[2]。サンプルを 11 ° 回転させたときは、糸のあそびに対応して始め 3 ms のブランクタイムが ありその後 9 ms で回転し、移動を始めてから完全に静止するまで、ブランクタ イムを含めて回転に要する時間として、15 ms を必要とした。スピン拡散の測定 は、Chemagnetics Infinity 300 スペクトロメーターを用い、46 MHz の共鳴周波数 で 138 K において行った。図1 に示すパルスシーケンスを使って測定した。選 択励起ソフトパルスとして幅が 400  $\mu$ s のガウシアンソフトパルスを用いた。表 1 に示す phase and frequency cycles を用いると、四極子オーダーのみを位相のゆ がみなく観測することができた。



Fig. 1 Pulse sequence for a selective quadrupole-order exchange experiment (SEQURE). P is a Gaussian  $\pi$  pulse applied at one peak of a selected doublet with an offset frequncy f. Phase and frequency cycles are shown in

table. A stepping motor switches the single crystal orientation from a to b between the preparation and the mixing  $(t_m)$  times and from b to a between the mixing  $(t_m)$  and the ditection times, respectively.

| frequency of    |       | phase |          |
|-----------------|-------|-------|----------|
| selective pulse | (π/4) | (π/2) | receiver |
| f               | x     | X     | х        |
| f               | х     | - x   | х        |
| - f             | - x   | - x   | х        |
| <u> </u>        | - x   | X     | X        |

[結果及び考察]



Table 1 Phase and frequency cycles for the pulse sequence shown in fig. 1. These cycles are further increased by a factor of four by changing the phases of the ( $\pi/4$ ) and ( $\pi/2$ ) pulses and the receiver phase simultaneously by 90 °, 180 °, and 270 °, respectively.

図1の検出時間と交換時間の結晶の 配向で測定した四極子エコースペク トルをそれぞれ図2の(a)、(b)に示し た。(c)、(d)、(e)は、選択励起交換ス ペクトルであり、交換時間(t\_)の増加 に従い、ダブレット1の四極子オー ダーが、ダブレット2に移動してい るのが観測されている。ダブレット 1、2の面積強度を I,, I,とし、そ の交換時間(t\_)による変化をプロッ トしたものを図3に示す。図4にお いて、ダブレット1と2の四極子分 裂の大きさの差に対する面積強度の 変化を示した。ここで、  $\Delta v_0 = v_{01} - v_0$ である。ピークの半値 幅が、約 500 Hz あるので、ピークの 重なる範囲においてのみ、交換が起 こっていることがわかる。

Fig.2 The mixing time dependence of SEQURE spectra (c - e). (a) and (b) are

quadrupole echo spectra recorded at the orientations during the detection and the mixing times of SEQURE experiments (c - e), respectively.



Fig.3

The mixing time  $(t_m)$  dependences of  $I_1$  and  $I_2$ , which are the area intensities of the doublet 1 and 2, respectively. (ii) shows the short part of the mixing time $(t_m)$  in (i).



FIg.4 The dependence of  $I_1$  and  $I_2$  on the difference of the quadrupole splitting between doublets 1 and 2.  $\Delta v_Q = v_{Q1} - v_{Q2}$ 

# [参考文献]

[1] A. Kubo, A. Yogo, F. Imashiro, and T. Terao, J. Phys. Chem., 100, 39, (1996)

[2] J. Z. Hu, A. M. Orendt, D. W.
Alderman, C. Ye, R. J. Pugmire, and
D. M. Grant, Solid State Nucl. Magn.
Reson., 2, 235-243, (1993)

### 固体NMR法による<sup>13</sup>C、<sup>15</sup>N多重ラベルをした

粉末ペプチド試料の立体構造解析法

京大院理 ()野村 薫、竹腰 清乃理、寺尾 武彦

# Structural Analysis of the <sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N multiple labeled powder peptide sample by Solid State NMR Experiments

Kaoru Nomura, K.Takegoshi, and T.Terao

Department of Chemistry, Graduate School of Science, Kyoto University,

### Kyoto 606-01, Japan

<u>Abstract</u>: Several solid state NMR techniques including the R2TR [1] and the Rotational Resonance [2] methods and their 2D variants have been applied to obtain the tertiary structure of the <sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N multiple labeled powder peptide sample. We examine the limitation and the applicability of the solid-state NMR approach to determine the structure of a peptide.

我々はこれまでに、多スピン系において、特定の同種核スピン間の双極子相互作用のみ をMAS下で選択的に復活させる方法(R2TR法)を開発し核間距離の測定を行った。また、 この方法を固体多次元相関NMR法に応用することにより、結合角や二面角を測定する手法な どを開発した。本研究では、既存の測定手法や上記の手法を用いて、<sup>13</sup>C,<sup>15</sup>Nで均一に多重ラ ベルしたペプチドの粉末試料の立体構造の決定を試み、これまでの手法の適応限界や難点など について検討した。モデルサンプルとしては、1分子中に<sup>13</sup>Cを8個,<sup>15</sup>Nを2個含むグリシル イソロイシン(C<sub>8</sub>N<sub>2</sub>H<sub>16</sub>O<sub>3</sub>)を選んだ。

行った解析のプロセスは以下の通りである。まず、<sup>13</sup>C-<sup>13</sup>C同種核 COSY 法により、<sup>13</sup>C-NMR スペクトルの帰属を行った。次に、<sup>13</sup>C-<sup>15</sup>N 双極子相関2 次元 NMR 法により、<sup>13</sup>C-<sup>15</sup>N 核スピン間の距離を求めた。さらに、R2TR法またはR2法により、いろいろなペアの核間 距離を求めた。最後に、R2TR法を用いた固体多次元相関NMR法により得られた双極子/ 双極子相互作用相関NMR粉末パターンにより、二面角などを決定した。

### Reference

1. K.Takegoshi, K.Nomura, and T.Terao, Chem. Phys. Lett. 232,424 (1995).

2. E.R.Andrew, A. Bradbury, R.G.Eades, and V.T.Wynn, Phys.Lett. 4,99 (1963).

多次元固体NMR法 / R2TR法 / 多重ラベル / 固体粉末試料 / 立体構造解析 のむらかおる、たけごしきよのり、てらおたけひこ

P87

**P88** 

# 半整数スピン核の固体高分解能NMRを得るための 二つの測定法(DOR、MQ-MAS)の比較

(日本電子) 〇杉沢寿志・樋岡克哉

The comparison between MQ-MAS and DOR NMR spectroscopy for half integer quadrupolar nuclei OHisashi Sugisawa, Katsuya Hioka Analytical Instrument Division, JEOL Ltd.

After the discovery of Multiple-Quantum Magic-Angle Spinning(MQ-MAS) method by L. Frydman and J. S. Harwood in 1995, the half integer quadrupolar nucleus are becoming to the target of material researchers. In this research area, the DOR and DAS techniques are commonly used. But both method demand special probes and have serious mechanical limitations. The MQ-MAS method demands the MAS-probe only. Therefor the MQ-MAS is promising method. We compared between the DOR and MQ-MAS spectroscopy on the ability of site resolution.

### はじめに

固体高分解能 NMR 法が高分子材料/触媒等の固体材料のキャラクタリゼーション、分子レベルで の構造解析に有用な情報を与えることは、これまでの研究成果によって実証されている。さらに近年、 多様なプローブの開発と測定法の開発/発見によって、その可能性が大幅に広がってきたように見 える。しかし、その多くの手法の中から、現実の材料解析に有効な手法を選び出し、実際に適用し、 真に有用な情報を引き出すことは、必ずしも容易ではない。我々は、各種測定法における解析能力 を示す最も重要な指標は、サイトの分離能力であると考えている。現実の材料は、未知の複雑な成 分/サイトを持っており、このような材料を解析するには、それらのサイトが十分に信頼できるだけ、ス ペクトル上で分離されなくてはならないからである。このような観点から見た場合、ハイパワー<sup>1</sup>H デカ ップリングを併用したスピン1/2の希スピン系の MAS 法(いわゆる CP/MAS 法)が、幅広い応用分野 を持つに至ったことは当然であったと言える。この方法は、化学シフト以外の全ての相互作用を取り 除くことができ、その結果、信頼性の高いサイト情報が得られるからである。

一方、同じスピン 1/2 の核でありながら、<sup>1</sup>H 核および <sup>19</sup>F 核は、強い同種核双極子相互作用による 線幅の広がりを抑えることが技術的に困難であったため、適用分野が限られていた。とはいえ、安定 した <sup>1</sup>H-CRAMPS スペクトルが得られる分光計とその測定手順の確立、あるいは、高感度 <sup>1</sup>H-MAS 測定技術の確立による希薄 <sup>1</sup>H 系への適用のような有用な系の探索により、<sup>1</sup>H 観測の固体 NMR も 一定の応用分野を獲得しつつある。<sup>19</sup>F 核に関しては、高速 MAS プローブが開発されるにつれ <sup>1)</sup>、 適用分野が広がりつつある。

キーワード:固体 NMR、半整数スピン核、DOR、MQ-MAS,

すぎさわひさし、ひおかかつや

このような流れに立って考えると、次なる目標は、スピンが 1/2 以外の核の詳細なサイト情報を得る ことである。スピン 1/2 以外の核のうち、スピン数が 3/2、5/2 のような半整数スピン核の中央遷移に 相当するピークは、1次の核四極子相互作用を受けないため、MASによってある程度先鋭化される。 しかも残された2次の相互作用は、磁場強度に反比例するため、高磁場になるほど、線幅の広がり が抑えられ、サイトの分離能力が高まる。高磁場 NMR を用いることで、<sup>27</sup>AI のような核であっても、あ る程度のサイト分離が可能となり、限られた試料系ながら、材料解析の道具たり得たのである。しかし ながら、残余の 2 次の核四極子相互作用による線幅の広がりは、多くの試料に対して、サイトの分離 を妨げてきた。

この相互作用を取り除き、詳細なサイト情報を得る手法として、DOR(Double Rotation)法および DAS(Dynamic Angle Spinning)法が提案されている。これらの手法は、機械的に特殊なプローブを利 用するため、現実の材料に適応することは容易ではなかった。1995 年に Frydman よって MQ-MAS 法<sup>20</sup>が提案された。これは、MAS プローブという確立され普及した技術を用い、半整数スピン核の高 分解能化を達成できるので、広範な応用を持つと期待された。Frydman によって提案された最初の 方法の問題点は、感度の損失が激しいことと、純粋吸収スペクトルが得られないことにあった。その 後、多量子コヒーレンスの励起効率を上げるためのパルス列の工夫と純粋吸収スペクトルを得るため の位相回しの提案によって、実用的な時間で、高分解能スペクトルが得られるようになってきた。本 報告では、現在確立されつつある MQ-MAS 法とようやく安定して稼動するようになってきた DOR 法 の長短を比較し、現実の試料系における実用性を検討する。

### 実験

使用した分光計は、Chemagnetics CMX-Infinity 型である。DOR プローブは、Chemagnetics 14mm DOR プローブを使用した。90 度パルス幅は、7~8 µ秒。Outer Rotor の回転速度は 700Hz 程度、Inner Rotor の回転速度は 5kHz 程度であった。静磁場強度は、300MHz または 400MHz であった。

MQ-MASの測定には、4mm Φ APEX 型 CP/MAS プローブを使用した。典型的な MAS 速度は 15kHz 程度である。90 度パルス幅は 1.5  $\mu$  秒~2 $\mu$  秒であった。パルスの繰り返しによる干渉を避け るために、飽和回復法により T<sub>1</sub>緩和時間を測定し、パルス繰り返し時間はその3倍以上に設定した。 MQ-MAS法は、D. Massiot<sup>30</sup>の提案したパルスシーケンスを用いた。スピニングサイドバンドを減らし、 S/N を向上させるために、回転同期サンプリングを行っている。3量子励起パルスとその検出パルス の幅は、得られるスペクトルの感度とアーティファクト信号に影響する。1量子遷移の影響を極力抑え るために、これらのパルス幅は実試料で測定した2 $\pi$ または、4 $\pi$ パルス幅に設定した。等方シフト軸 に関しては、shearing 変換を用いて、通常の2次元表示を行えるようにした。

### 適用例(AIPO₄-11)

<sup>27</sup>Al 核は、T<sub>1</sub>緩和時間が短い(数十ミリ秒程度)ため、DAS 法の適用が困難であった。したがって、MQ-MAS 法以前は、この核の固体高分解能 NMR スペクトルを得るには DOR 法を用いる必要があった。そこで、DOR 法と MQ-MAS 法の適用性を検討するための試料として、アルミノフォスフェート系モレキュラーシーブの <sup>27</sup>Al スペクトルを比較することにした。以下、AlPO4-11 の MAS、DOR、MQ-MAS スペクトルを比較する。AlPO4-11 は焼成等の処理を施していない。リファレンスとして、1 規定の AlCl<sub>3</sub> 水溶液を 0ppm とした。









MAS speed is 16kHz.PW1=9.8usec, PW2=5.0usec, Pulse Delay=0.3sec, Scan#=128,Exp. Time=42min

この試料の場合、MAS スペクトルと DOR スペクトルでは、4配位ピーク(37ppm) の線形にほとんど変化が見られない。それに 対して、MQ-MAS 法では、18ppm を頂点と する鋭い等方ピークと、55ppm 付近のブロ ードな等方ピークの二つのピークが観測さ れた。実験の都合上、今のところ、DOR ス ペクトルが 400MHz での、MQ-MAS スペク トルが 300MHz での測定となっている。当 日は、両スペクトルの磁場依存性に基づき、 サイト分離能についてより詳細な議論をす る。

### まとめ

DOR 法は、Outer Rotor の回転速度の限界 (600Hz~1kHz)により、サイトの分離が不十分 となるケースがある。この点、MQ-MAS 法の方 が、サイト分離能力が高いケースが多いと考え られる。今回の AlPO<sub>4</sub>-11 がその例の一つとな る。しかし、MQ-MAS 法は、多量子コヒーレンス の励起効率の悪さと、2 次元展開が必要なこと から、測定時間が長いという欠点を持つ。さらに、 多量子コヒーレンスの励起効率とその1量子遷 移への移動効率が、四極子パラメータに依存 するため、定量性に問題がある。

MQ-MAS 法、DOR 法とも、未だ適用例が少 ないため、それらを特徴づけるには至っていな い。ポスター発表当日、多くの方との議論の中 でより理解を深めてゆきたい。

### 謝辞

試料をご提供いただいた東工大工 馬場俊 秀先生に感謝いたします。

### 参照文献

1) 馬場俊秀 他、第35回NMR討論会予稿集、 99(1996)

2) 杉沢寿志 他、 第 35 回 NMR 討論会予稿 集、52(1996)

L. Frydman and J. S. Harwood, J. Am. Chem.
 Soc., 117, 5367(1995)

4) D. Massiot et. al., Solid State NMR, 6, 73(1996)

P89

# <sup>1</sup>HNMR (CRAMPS) による ポリペプチドの固体構造解析 (6)

# (群馬大工<sup>1</sup>、日本電子<sup>2</sup>) 〇木村英昭<sup>1</sup>、尾崎拓男<sup>1</sup>、杉沢寿志<sup>2</sup>、出口健三<sup>2</sup>、 莊司顯<sup>1</sup>

Structual Analysis of Solid Polypeptides by <sup>1</sup>H NMR (CRAMPS) (6) (<sup>1</sup>Dept. Biological Sciences, Gunma University, and <sup>2</sup>NMR Application Lab., JEOL Ltd.) <u>Hideaki Kimura</u><sup>1</sup>, Takuo Ozaki<sup>1</sup>, Hisashi Sugisawa<sup>2</sup>, Kenzo Deguchi<sup>2</sup> and Akira Shoji<sup>1</sup>

**Abstract:** A relation between the amide proton chemical shift and the conformation of homopolypeptides in the solid state has been studied using the <sup>1</sup>H CRAMPS NMR method. The amide proton signals are considerably broad and poor due to the dipolar couplings by quadrupolar interaction. In order to eliminate the quadrupolar interaction, we have synthesized some fully <sup>15</sup>N-labeled homopolypeptides and measured their <sup>1</sup>H CRAMPS NMR spectra, however, the signal of the amide proton in the <sup>15</sup>N-labeled polypeptides was not very sharp and rich, suggesting that the cause of NH signal broadening and poorness is not only by the quadrupolar interaction but also mainly the heteronuclear dipolar interaction. Thus, the amide proton chemical shifts of homopolypeptides have been successfully determined ( $\alpha$ -helix; 8.0-8.1 ppm,  $\beta$ -sheet; 8.6-9.1 ppm) by fast sample spinning (3.5 kHz).

1. 緒言

<sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N CP-MAS NMR は、ポリペプチドやタンパク質の固体構造解析に有用であ ることは良く知られている。それに加え、最近、我々は、<sup>1</sup>H CRAMPS 法をポリペ プチドやタンパク質の固体構造解析に適用し、主鎖のメチンプロトン (H<sub>α</sub>) 化学シフ ト値が主鎖のコンホメーション解析に有効であることを見い出した<sup>1-3)</sup>。H<sub>α</sub> 化学シフ トが主鎖のコンホメーションに依存することを利用して、<sup>1</sup>H CRAMPS 法をポリペ プチドやタンパク質のコンホメーション解析に応用できることは、画期的な発見で あったが、アミドプロトン (NH) シグナルが、四極子核 (<sup>14</sup>N) との双極子相互作用の せいでブロードになり、その化学シフト値を決定できなかった。

今回、我々は、アミドプロトン (NH) シグナルのブロードニングの原因を明らかに し、どのように、シャープな NH シグナルを得られるかを調べた。そこで、四極子 相互作用を消去するために、<sup>15</sup>N 完全標識ポリ(L-アラニン)、ポリ(L-ロイシ ン)を合成し、測定した。しかし、四極子相互作用の NH シグナルのブロードニン グに対する寄与はそれほど大きくはなかった。さらに、NH シグナルのブロードニン

キーワード:固体高分解能<sup>1</sup>H NMR、CRAMPS、化学シフト、コンホメーション、ポリペプチド ○きむら ひであき、おざき たくお、すぎさわ ひさし、でぐち けんぞう、しょうじ あきら グの原因を明らかにするために、QD-CRAMPS 法により、スピニング・サイド・バンド (SSB)の観測を行った。通常のCRAMPS 測定では、ピークの折り返しがあるので、SSB の観測はできないが、QD-CRAMPS 法ではそれが可能になる。

その結果、四極子相互作用よりは、むしろ、N-H 間の双極子相互作用が NH シグ ナルのブロードニング及び低強度の主な原因であることが分かった。このことから、 <sup>15</sup>N 完全標識ポリペプチドを高速 (3.5 kHz) でマジック角回転したところ、<sup>15</sup>N-H 双極子相互作用が平均化され、NH 化学シフトを得ることができた。

### 2. 実験

<sup>1</sup>H CRAMPS NMRスペクトルの測定はChemagnetics 社製 CMX 300 分光計により 300 MHzで測定した。シリコンゴム(δ 0.12 ppm)を内部基準とした。

パルス列としてBR-24を用いた場合、90度パルス幅:1.3μs、τ:3 μs、回転周波 数:2.0 kHz、待ち時間:10s とし、スケーリングファクターは0.40を用いた。 MREV-8 を用いた場合、90度パルス幅:1.1μs、τ:2.4 μs、回転周波数:2.0-3.5 kHz、待ち時間:10s とし、スケーリングファクターは0.51を用いた。

### 3. 結果及び考察

Fig.1 に固体状態のポリ(L-アラニン) (α-helix, β-sheet)の<sup>1</sup>H CRAMPS スペクトルを示す。驚くべきことに、四極子相互作用を消去したはずの<sup>15</sup>NH シグ ナルでさえ、それほど先鋭化されず、強度も低い。それでも、半値幅を比較すると、 <sup>14</sup>NH シグナルよりは<sup>15</sup>NH シグナルの方がやや先鋭化されてはいるので、四極子相 互作用もNH シグナルのブロードニングに寄与している。しかしながら、NH シグ ナルのブロードニング及び低強度の原因は、四極子相互作用だけではないことがわ かる。

NH シグナルのブロードニング及び低強度の主要な原因を明らかにするために、 <sup>15</sup>N 完全標識ポリ(L-アラニン) (α-helix )の<sup>1</sup>H QD-CRAMPS を測定し、NH シグナルのSSB を観測した (Fig.2)。NH シグナルの SSB が、H<sub>α</sub>, H<sub>β</sub> シグナルの それに比べ、強い強度で広い範囲に存在しているのが分かる。これは、N-H 間の 双極子相互作用が非常に大きいことを意味している。このことから、NH シグナル のブロードニング及び低強度の原因は、四極子相互作用より、むしろ、N-H 間の 双極子相互作用が主な原因になっていると考えられる。

四極子相互作用とN-H 間の双極子相互作用がNHシグナルのブロードニングの原 因ならば、<sup>15</sup>N 完全標識ポリペプチド・サンプルを高速回転させれば、NH 化学シ フト値が得られるはずである。Fig.3 に<sup>15</sup>N 完全標識ポリ(L-アラニン)の<sup>1</sup>H CRAMPS(高速回転)スペクトルを示す。<sup>15</sup>N 完全標識ポリペプチド・サンプルを 高速回転することにより、NH 化学シフト値、8.0 ppm が得られる。BR-24 パル ス列では、2.0kHz 以下の回転に抑えなければならないので、高速回転(3.5 kHz) では、よりサイクル時間の短い MREV-8 パルス列を用いた。異なるスケーリング・



Figure 1. 300 MHz <sup>1</sup>H CRAMPS NMR spectra of  $\alpha$ -helical and  $\beta$ -sheet poly(L-alanines) at 2.0 kHz; (A) [Ala]-5 (a-helix; averaged degree of polymerization  $(\overline{DP}_n) = 65$ ; natural abundance of <sup>15</sup>N), (B) fully <sup>15</sup>N-labeled [Ala\*],-2 ( $\alpha$ -helix; 99 atom% purity of <sup>15</sup>N, assumed weight average degree of polymerization (A/I)=100, (C) H-[Ala]<sub>5</sub>-NHBu ( $\beta$ -sheet; natural abundance of 15N), and (D) fully <sup>15</sup>N-labeled [Ala\*],-1 (β-sheet; 99 atom% purity of <sup>15</sup>N; A/I=4). Peak assignment: NH, 8.5-8.0 ppm; H<sub>α</sub>, 5.1 ppm (β-sheet); 3.9 ppm ( $\alpha$ -helix), H<sub>6</sub>, 1.2 ppm. Note: -N-CH, - peak (3.2-3.5 ppm) of n-butylamide group in spectra (C), (D) and artifact (↓ sign) (5.7 ppm) in spectra (A), (D).





The sign(o) indicates spinning side bands (SSB) of NH signal and sign (\*) indicates SSB of  $H_{\alpha}$  and  $H_{\beta}$  signals.



<sup>Figure 3. 300 MHz <sup>1</sup>H CRAMPS NMR spectra of fully <sup>15</sup>N-labeled [Ala\*]<sub>n</sub>-2 in the solid state;
(A) pulse sequence, BR-24; spinning frequency
(SP) 1.5 kHz, (B) pulse sequence, MREV-8;
SP 3.5 kHz Peak assignment: NH; 8.0 ppm, H<sub>α</sub>; 3.9 ppm, H<sub>B</sub>; 1.4 ppm.</sup> 

# ファクターを用いているが、化学シフト値はよく一致している。 このようにして得た、NH 化学シフト値を Table1 にまとめた。

| Sample                 | A/Iª | Conformation <sup>b</sup>                    | $H_{\beta}, H_{\rho}, H_{\delta}^{c}$ | Η <sub>α</sub> <sup>d</sup> | NH <sup>e</sup> |
|------------------------|------|----------------------------------------------|---------------------------------------|-----------------------------|-----------------|
| H-[Ala]5-NHBu          |      | β-sheet                                      | 1.2                                   | 5.0                         | 8.4             |
| [Ala] <sub>n</sub> -5  | 65   | α-helix                                      | 1.4                                   | 3.9                         | 8.2             |
| [Ala*] <sub>n</sub> -1 | 4    | β-sheet                                      | 1.2                                   | 5.2                         | 8.6             |
| [Ala*] <sub>n</sub> -2 | 100  | α-helix                                      | 1.4                                   | 4.0                         | 8.0             |
| [Leu] <sub>n</sub> -1  | 5    | β-sheet <sup>r</sup>                         | 0.9, 1.5                              | 5.5                         | _               |
| [Leu] <sub>n</sub> -2  | 100  | α-helix                                      | 0.8, 1.7                              | 4.0                         | 8.2             |
| [Leu*] <sub>n</sub> -1 | 5    | $\alpha$ -helix+ $\beta$ -sheet <sup>s</sup> | 0.9, 1.6                              | 5.4(4.0)                    | (9.1,8.2)       |
| [Leu*] <sub>n</sub> -2 | 100  | α-helix                                      | 0.8, 1.6                              | 4.0                         | 8.1             |

Table 1. Synthetic condition and their characteristics of homopolypeptide samples .

Abbreviations: Ala, L-alanine; Leu, L-leucine; Ala<sup>\*</sup>, <sup>15</sup>N fully labeled L-alanine; Leu<sup>\*</sup>, <sup>15</sup>N fully labeled L-leucine; NHBu, n-butyl amide;  $\alpha$ -helix, right handed  $\alpha$ -helix;  $\beta$ -sheet, anti-parallel  $\beta$ -sheet. <sup>\*</sup>The molar ratio of the monomer (A) to the initiator (I), which corresponds to the theoretical number-averaged degree of polymerization ( $\overline{DP_n}$ ). <sup>b</sup>Conformations of these samples were determined by the <sup>13</sup>C and/or <sup>15</sup>N CP-MAS NMR, IR and far-IR spectroscopic methods. <sup>c</sup>Chemical shift values of side chain proton signals (ppm) at 2.0 kHz. <sup>d</sup>Chemical shift value of methyne proton signal (ppm) at 2.0 kHz. <sup>c</sup>Chemical shift value of amide proton signal (ppm) at 3.5 kHz. <sup>c</sup>containing only a little amounts of  $\alpha$ -helix. <sup>s</sup>Containing small amounts of  $\alpha$ -helix.

## 4. 結論

我々は、<sup>15</sup>N 完全標識ポリペプチド・サンプルを高速回転することにより、NH 化 学シフト値 ( $\alpha$ -helix; 8.0-8.1 ppm,  $\beta$ -sheet; 8.6-9.1 ppm)を得た。これらの値 は、溶液の <sup>1</sup>H NMR により得られたそれらの値と非常に興味深い対応を示し、水素 結合距離とNH 化学シフト値との関係にも矛盾がないことがわかった。

5. 参考文献

(1) 莊司顯、尾崎拓男、杉沢寿志、出口健三、第34回NMR 討論会講演要旨集、 1-2頁、1995.

(2) 木村英昭、尾崎拓男、杉沢寿志、出口健三、莊司顯、第35回NMR討論会講演 要旨集、13-15頁、1996.

(3) Shoji, A.; Kimura, H.; Ozaki, T.; Sugisawa, H.; Deguchi, K., J. Am. Chem. Soc., 1996, 118, 7604-7607.

P90

バクテリオロドプシンのヘリックスフラグメントの脂質二重層中で の構造:REDORによる解析 (姫路工大 理)〇木村 成輝、内藤 晶、辻 暁、斉藤 肇

# Conformational study on helical fragments of bacteriorhodopsin in lipid bilayers based on REDOR measurements

Department of Life Science, Himeji Institute of Technology S. Kimura, A. Naito, S. Tuzi and H. Saitô

[<sup>13</sup>C,<sup>15</sup>N]-labeled three kinds of fragments of bacteriorhodopsin were chemically synthesized to gain insight into relative orientation, conformation and dynamics of these fragments incorporated into lipid bilayers. The <sup>13</sup>C···<sup>15</sup>N interatomic distances between four amino acid residues were also measured by REDOR experiments and the result indicates that  $\alpha$ -helix is, indeed, formed at the labeled site.

【序】バクテリオロドプシン(bR)は高度高塩菌の紫膜中に存在する膜タンパク質であり、光 駆動型プロトンポンプとしての機能を有する。このタンパク質の7本の膜貫通へリックスは 膜面に対して垂直に並び補欠分子族としてのレチナールを囲んでいる。我々はこれまで[3-<sup>13</sup>C]Ala を標識した bR の固体高分解能 <sup>13</sup>C NMR による研究から、bR 中のヘリックスには α<sub>1</sub>へリックスと帰属した通常のヘリックスと性質の異なるヘリックスの存在を報告した。 しかしこのα<sub>1</sub>へリックスの帰属は測定手段により異なり、その性質を明らかにする必要が ある。本研究では、bR の膜貫通ヘリックスを化学合成し、リン脂質二重層に再構成させた 系を用いて bR の膜貫通へリックスの構造と運動性について詳細な情報を得ることを試みた。 ヘリックスの運動性については主鎖カルボニル炭素の化学シフト異方性を解析することで情 報を得た。ヘリックス構造は水素結合を形成する位置の <sup>13</sup>C…<sup>15</sup>N 原子間距離を REDOR 法 を用いて決定した。さらに、膜中のヘリックスの配向に関する情報を得るため、オピオイド ペプチドの存在による磁場配向膜に再構成することにより、膜中での bR ヘリックスの配向 についての知見も得た。

【実験】7本鎖(A~G)の膜貫通へリックスからなる bR の A 鎖(シークエンス6~42)bR-A  $\langle long \rangle$  と、それより C 端が7残基短い(6~35)bR-A  $\langle short \rangle$ 、さらに B 鎖(36~71)を Fmoc 固相法で合成した。これらのフラグメントをそれぞれ DMPC と共にメタノール/クロロホルム混合溶媒に溶解後、ロータリーエバポーレーターにより溶媒を減圧除去した。さらに、真空ポンプを用いて完全に溶媒を取り除いた脂質フィルムに過剰の水を加え、凍結融解を繰返し膜への再構成試料を調製した。これらの試料を 5mm  $\phi$  のジルコニア製ローターに詰め、接着剤を用いて完全に密封した後、Chemagnetics 社製 CMX-400 NMR 分光器により測定した。

【結果と考察】

1) MAS/静止/配向条件下における主鎖カルボニル炭素の異方性

図1に、 [1-<sup>13</sup>C]Ala<sup>14</sup> 標識 bR-A 〈short〉の MAS、静止状態、さらにダイノルフィンを 加えた磁場配向脂質二重層における <sup>13</sup>C NMR スペクトルとそのシミュレーションを示す。 静止条件下の <sup>13</sup>C NMR スペクトルにおいて、DMPC が液晶相である温度(40℃) では、フ ラグメントがヘリックス軸周りの速い回転運動をするためにゲル相(0℃)では現れていた化学

固体高分解能 NMR ・膜タンパク質・ REDOR ・構造解析・脂質二重層

きむら しげき ・ ないとう あきら ・ つじ さとる ・ さいとう はじめ

Gel phase



Fig.1 <sup>13</sup>C NMR spectra of [1-<sup>13</sup>C]Ala<sup>14</sup> bR-A (short) incorporated in DMPC bilayers at liquid crystalline phase (left panel) and gel phase (right panel) under MAS[(a),(b)],static[(c),(d)] and magnetically oriented[(e),(f)] conditions. Simulated spectra were also accompanied under the experimental ones.

シフトの主値である  $\delta_{11} \ge \delta_{33}$  が平均化され、ゲル相(0°C)のスペクトル(d)よりも異方性の小 さいパウダーパターン(c)が得られた。また、液晶相における配向スペクトル(e)では、MAS スペクトル(a)の等方値よりも高磁場の共鳴線が観測された。これは、静磁場に対してヘリッ クス軸が垂直でかつヘリックス軸周りの速い回転運動が存在するときのシミュレーションの 結果と一致した。<sup>31</sup>Pの NMR 信号から、脂質平面は静磁場に平行に配向していることが分 かっているので、このフラグメントは脂質平面に垂直に挿入され、液晶温度ではヘリックス 軸周りで回転運動をしていることが分かった。ゲル相(f)では、ヘリックス軸周りの回転が止 まることから  $\delta_{11} \ge \delta_{33}$ の平均化が起こらず異方性の広がりが観測されたが、 $\delta_{22}$ のピーク が現れなかったことから、ヘリックスはこの温度でも磁場に配向していることが分かった。



Fig.2 Temperature-variations of  ${}^{13}$ C NMR spectra of  $[1-{}^{13}C]Ala^{14} bR-A \langle short \rangle$  and  $\langle long \rangle$  fragments incorporated in DMPC bilayers.

2) フラグメントの運動性

図2に、[1-<sup>13</sup>C]Ala<sup>14</sup> 標識 bR-A の〈short〉と〈long〉、さらに[1-<sup>13</sup>C]Ala<sup>51</sup> 標識 bR-B の 3 つのフラグメントについての <sup>13</sup>C CP-MAS スペクトルの温度可変を示す。脂質が液晶の温 度で bR-A〈short〉は、ヘリックス軸周りの速い回転運動のために異方性が減少している。 それに対し bR-A〈long〉では、10℃以上の温度で信号が観測されなかった。bR-A〈long〉 は、bR-A〈short〉より C 端に極性アミノ酸が多いために、その部位が脂質の親水部と相互 作用し、ヘリックス軸周りの回転が制限されると同時に、<sup>13</sup>C=Oの化学シフト異方性の程度、すなわち100K Hz 程度の別の運動成分を持つことになり、化学シフト相互作用との干渉により信号が消失しているものと考えられる。また、B 鎖では、ヘリックス軸周りの回転が止まっているために、30℃においても大きな異方性を示すスペクトルが得られた。

3) REDOR による<sup>13</sup>C…<sup>15</sup>N 原子間距離測定

+分に運動が止まっていると考えられる-30℃において、膜再構成フラグメントの分子 内水素結合を形成する C-N の原子間距離を REDOR 法を用いて測定した(図3)。 REDOR 法では、速い分子運動が存在すると双極子相互作用が部分平均を受けて弱められ、実際より も長い距離が得られる。bR-A 〈long〉フラグメントは bR-A 〈short〉に比べて C 端部位の 極性アミノ酸が多いためにリン脂質の極性基と強く相互作用し、ヘリックス軸周りの回転運 動が制限されていることが分かったので、[1-<sup>13</sup>C]Ala<sup>14</sup>、[<sup>15</sup>N]Ala<sup>18</sup> 二重標識 bR-A 〈long〉 フラグメントを膜に再構成させ、その C-N 原子間距離を測定した。その結果、その 4 アミ ノ酸残基離れた C-N 原子間距離を 4.5±0.1Åと決定できた。この結果は、Ala<sup>14</sup>の <sup>13</sup>C=O と Ala<sup>18</sup>の <sup>15</sup>N-H 間で水素結合を形成してα-ヘリックス構造をとる場合の距離と一致する。こ のように比較的長いフラグメントを用いることにより、運動による双極子相互作用の平均化 を受けることなく、高い精度で膜中フラグメントの原子間距離を測定できることが判明した。





Fig.3 <sup>13</sup>C -REDOR and Full echo spectra of  $[1^{-13}C]Ala^{14}$  [<sup>15</sup>N]Ala<sup>18</sup> bR-A  $\langle long \rangle$  fragments incorporated in DMPC bilayers at NcTr=19.2ms (recorded at -30°C). And fitting curve for  $\Delta S / S_0$  values.

【まとめ】ペプチドの主鎖カルボニル炭素の信号を解析することによって膜貫通ヘリックス の構造および運動性に関する情報が得られた。膜貫通フラグメントにおいて、膜外部分のア ミノ酸残基の数が増えることで、ヘリックスの運動性が大きく制限されることが判明した。 また、アミノ酸配列の違いがヘリックスの運動性に影響を与えていることも判明した。この ようにヘリックスの運動性を下げることができたことにより、REDOR 法を用いて高い精度 で原子間距離を測定することが可能になった。従来、膜ペプチドの原子間距離の決定には運 動による補正を考慮しなければならなかったが、本研究でその必要のないことを示すことが できた。本研究で示したように、磁場配向膜を調製することが可能になったことから、膜貫 通フラグメントが膜面に対して垂直に配向している直接の情報を得ることができた。これら の方法は、膜タンパク質の運動性と構造を調べる上で重要な情報を与えることが分かった。

## Effects of <sup>1</sup>H decounding on <sup>1</sup>H-driven <sup>13</sup>C spin diffusion (京大院理)〇竹腰清乃理、D. Reichert、寺尾武彦

(Kyoto Univ.) K. Takegoshi, D. Reichert, T. Terao

P91

The dependence of the <sup>1</sup>H-driven <sup>13</sup>C-spin diffusion on <sup>1</sup>H decoupling during the spin-diffusion time was examined under MAS. We show that there is a maximum spin-diffusion rate at a finete decoupling strength and discuss the result qualitatively using existing theories.

コール酸はγ-valerolactone(Val)のR体とS体を見分けて包接化合物を作ること が知られている。その構造は今城らにより固体NMR法を用いて研究され[1]、包接さ れたR体とS体の比率はR:S=2:3であることが示されている。我々はR体とS体が どのように空間的に並んでいるかに興味を持った。果たしてR体とS体は各々で集合して ドメインを形成しているのか?R体とS体は混ざって存在しているのか?それならばその 分布はどうなっているのか?このような固体中の不均一構造を研究するアプローチとして <sup>13</sup>C-<sup>13</sup>C間のスピン拡散に注目した。実際に、今城らはMAS下でS体とR体のメチル 基(99%<sup>13</sup>C化)間のスピン拡散を観測している。つまり、ドメインの形成は否定され ている。

さて、<sup>13</sup>C<sup>-13</sup>C間のスピン拡散を隣のValからさらに隣のValへとつなげていく 必要がある。スピン拡散速度は速ければ速いほどT<sub>1</sub>以内に伝えることの出来る範囲が広 がって、より詳細な分布を得ることが可能になる。従って、最高のスピン拡散速度を得る ための方法・条件を、まず検討した。

MAS下で<sup>13</sup>C間のスピン拡散を生じさせる機構として、rotational resonance法[2] が考えられるが、ValのR体とS体のメチル基の化学シフト差はわずか70Hz(7T) であるので、この系には適用出来ない。<sup>13</sup>CにCWラジオ波を照射するR2TR法[3] は、H<sub>1</sub>下でのスピン格子緩和時間が短くなるために、スピン拡散速度の増大のメリット が打ち消されてしまう場合があり、この系に適用することは難しい。他のパルス法も同様 の難点がある。そこで、<sup>1</sup>H駆動(<sup>1</sup>H-driven)と呼ばれる手法を採用した。今回は<sup>1</sup>H駆動 機構のスピン拡散における<sup>1</sup>Hのデカップルの最適条件について発表する。

F. Imashiro, D. Kuwahara, and T. Terao, J. Chem. Soc. Perkin Trans. 1759 (1993).
 E.R. Andew, A. Bradbury, R.G. Eades, and V.T. Wynn, Phys. Lett. 4, 99 (1963).

[2] K Thereachi K Norman and T There Chart Dhart Lett**999**494 (100<sup>r</sup>)

[3] K. Takegoshi, K. Nomura, and T. Terao, Chem. Phys. Lett. 232 424 (1995).

Key Words: 固体NMR、スピン拡散

たけごし きよのり、でとれふ らいへると、てらお たけひこ

固体高分解能<sup>™</sup>CNMRによるバクテリオロドプシンの 脂質および界面活性剤との相互作用の解析 (姫路エ大) ○谷生 道一、辻 暁、内藤 晶、斉藤 肇

## A High-Resolution Solid-State <sup>13</sup>C NMR Study on Lipid-Protein and Detergent-Protein interactions in Purple Membrane

## OMchikazu Tanio, Tuzi Satoru, Akira Naito and Hazime Saitô Depertment of Life Science, Himeji Institute of Technology

We mesured <sup>13</sup>C NMR spectra of partially delipidated or solubilized [3-<sup>13</sup>C]Ala labeled bacteriorhodopsin by solid-state NMR methods. In partial delipidation without disruption of trimeric structure, we found that local conformational change was induced from  $\alpha_{II}$ -helix (16.4 ppm) to  $\alpha_{I}$ -helix (14.5 ppm) together with increased flexibility of loops regions. It was also demonstrated that disrupted trimeric structure of bR to monomer by Triton X-100 resulted in additional peaks at 18.1, 15.5 and 14.5 ppm for loops, transmembrane  $\alpha_{II}$ -,  $\alpha_{I}$ -helices, respectively. In addition, appreciably increased helical peaks wereassociated with solubilization by SDS and ascribed to a conversion from the peak resonated at the position of random coil to  $\alpha$ -helical chains arising from Ala residues at the interface of membrane surface.

【序論】

膜蛋白質は周囲を脂質で囲まれた環境で機能している。膜蛋白質は疎水性である ため精製や結晶化は界面活性剤を用いた可溶化によって行われるが、可溶化処理によ り多くの脂質は蛋白質との相互作用を失う。したがって、脂質の膜蛋白質の構造と機 能に対する影響についての知識を得ることは、膜蛋白質一般の研究においても重要で ある。高度好塩菌の紫膜 (PM) に含まれるバクテリオロドプシン (bR;分子量 26000) は、PM中で三量体を形成し、光駆動プロトンポンプとして働く膜蛋白質であ る。bRは界面活性剤を用いずに脂質と複合体を形成した膜断片 (PM) として精製可 能であり、また固体高分解能NMRを用いることで、膜の状態で、常温での構造とダイ ナミクスの情報を得ることができる。特に[3-<sup>13</sup>C]Ala標識bRの<sup>13</sup>C NMRスペクトルは、 Fig, 1、2に示すように、コンホメーション依存化学シフトによりα<sub>1</sub>-ヘリックス、 α<sub>1</sub>-ヘリックス、ループ部位、ランダムコイル構造の各二次構造に帰属された<sup>1)-4)</sup>。我々 はこれらの帰属をもとに、脂質を部分的除去したbR(三量体)および可溶化したbR (単量体)の高次構造とダイナミクスを、PM中のbRと比較、検討した。またbRでは、

固体高分解能NMR、バクテリオロドプシン、脂質-蛋白質間相互作用、蛋白質-蛋白質間相互作用、 界面活性剤-蛋白質間相互作用

たにおみちかず、つじさとる、ないとうあきら、さいとうはじめ

P92

NMR、IR、CDなどにより、通常の $\alpha$ -ヘリックスとは異なるヘリックス、 $\alpha_{II}$ -ヘリックスの存在が確認されているが、低温電子顕微鏡により得られた立体構造モデルでは確認されていない。今回の結果から $\alpha_{II}$ -ヘリックスに関する新しい知見も得ることが出来た。

【実験】

[3-<sup>13</sup>C]アラニン標識bRを含むPMは、[3-<sup>13</sup>C]アラニンを含む合成培地で培養した 高度好塩菌より遠心分離により精製した。

脱脂処理は界面活性剤CHAPS、ドデシルマルトシド(DM)、デオキシコール酸 (DOC)を用いて行った。可溶化はTritonX-100(TX100)、TritonN-101

(TN101)、DM、SDSを用いて行った。bRはこれらの脱脂処理では三量体、可溶化 処理では単量体であることが分かっている。

NMR測定は、脱脂試料は遠心沈澱させたものを、可溶化試料は限外濾過により濃縮 したものを試料とし、20℃、遮光状態で行った。測定方法はCP-MAS法、DD-MAS (双極子デカップルドMAS)法を用いた。

【結果と考察】

1) 脱脂PM (三量体)

Fig. 1 Cintact PM とCHAPS/DM脱脂[3-<sup>13</sup>ClAla標識PMのDD-MASスペクトル (a-b) とそのデコンボリューショ ンスペクトル (c-d)、 Fig. 2 Cintact PM. DOC, CHAPS, CHAPS/DM脱脂処理 [3-13C]Ala標識PMの CP-MASスペクトル(ad) とそのデコンボ リューションスペクトル (e-h) を示す。各脱脂 PMIIDD-MAS, CP-MASスペクトルともに、 PMと類似した線形を示





した。これは、これらの脱脂 処理がbRの二次構造に著しい 変化を与えないことを示して おり、特にDOC処理PMは低温 電子顕微鏡によるデータと一 致する<sup>5)</sup>。ただし、DD-MAS スペクトルでは、各脱脂処理 PMに共通して $\alpha_1$ -ヘリックス に帰属される14.5 ppmに新た な信号が観測された

(Fig. 1)。さらにCP-MAS スペクトルでは απ-ヘリック スに帰属される16.4 ppmの信 号強度の減少と14.5 ppm付近 の信号の出現、およびループ 部位の信号強度の減少が観測 された (Fig. 2) 。これはbR が脂質の除去により、 α<sub>1</sub>-へ リックス (16.4 ppm) から $\alpha$ ₁-ヘリックス (14.5 ppm) ヘ の構造変化とループ部位に揺 らぎによる交差分極 (CP) 効 率の減少が起こることを示し ており、脂質がbRの膜貫通へ リックスの構造とループ部位 の運動性に影響を与えている ことが分かった。



Fig.2 <sup>13</sup>C CP-MAS spectra of intact(a), DOCtreated(b), CHAPS-treated(c) and CHAPS/ DMtreated [3-<sup>13</sup>C]Ala-PM(d), and (e)-(h) are obtained by deconvolution of (a)-(d), respectively.

2) 可溶化bR(単量体)

Fig. 3にTriton X-100 (TX100; a)、TritonN-101 (TN101; b)、DM可溶化 (c) [ $3^{-13}$ C]Ala標識bR (UV吸収極大波長はそれぞれ550 nm)のDD-MASスペク トルを示す。Fig. 3より、各可溶化bRのDD-MASスペクトルはPMと類似した線形 であるが、PMに比べ共通して、15.5 ppm付近の信号強度がやや上昇している。これ は、界面活性剤の種類によらない変化であることから、可溶化によって単量体に変化 したことによる共通の変化と考えられる。界面活性剤と信号の重複がないTX100可溶 化bRでは (Fig. 3 a)、14.5 ppm ( $\alpha_1$ -ヘリックス)、18.1 ppm (ループ部位)に 新たに信号が生じていることが分かる。これはTX100 による可溶化により、bRの二次構造に著しい変化は ないが、ヘリックスおよびループ部位が一部変化し ていることを示している。

Fig. 4にSDS可溶化[3-<sup>13</sup>C]Ala標識bR(UV吸収 極大波長437 nm)のDD-MASスペクトル(a)と そのデコンボリューションスペクトル(b)を示す。 これよりSDS可溶化bRでは16.0-16.4 ppm付近の  $\alpha$  $\Pi^-$ ヘリックス領域の信号強度が上昇しており、PMに 比べ、著しくヘリックス含量が増えていることが分か た。この変化は、パパイン処理によるC-末端切除の 実験から、16.9 ppmのヘリックス末端部位に帰属さ れる信号が、 $\alpha_{\Pi}$ -ヘリックスへと安定化するためであ ることが分かった。これは、 $\alpha_{\Pi}$ -ヘリックス構造が通 常の $\alpha$ -ヘリックスよりも安定であることを示唆して いる。







Fig.3<sup>13</sup>C DD-MAS spectra of TX100 (a), TN101 (b) and DM(c) solubilized  $[3^{13}C]Ala-bR$ .



- 1) Tuzi, S., Naito, A., & Saitô, H. (1996) Eur. J. Biochem. 239, 294-301.
- Tuzi, S., Yamaguchi, S., Naito, A., Needleman., R., Lanyi, J.K., & Saitô, H. (1996) Biochemistry, 35, 7520-7527.
- 3) Tuzi, S., Naito, A., & Saitô, H. (1994) Biochemistry, 33, 15046-15052.
- 4) Tuzi, S., Naito, A., & Saitô, H. (1993) Eur. J. Biochem. 218, 837-844.
- 5) Grigorieff, N., Beckmann, E., & Zemlin, F. (1995) J. Mol. Biol. 254, 404-415.

P93

- 固体高分解能113Cd-NMRによるバクテリオロドプシン中の金属結合部位の構造解析
- (姫工大・理)○山口 悟、辻 暁、内藤 晶、斉藤 肇 A High-resolution Solid-State <sup>113</sup>Cd-NMR Study of the Structure of Metal Binding Site of Bacteriorhodopsin
- Satoru Yamaguchi, Satoru Tuzi, Akira Naito and Hazime Saitô Department of Life Science, Himeji Institute of Technology, Harima Science Garden City, Kamigori, Hyogo, Japan 678-12

We have recorded <sup>113</sup>Cd-NMR spectra of <sup>113</sup>Cd-reconstituted bacteriorhodopsin (<sup>113</sup>Cd-bR) in order to clarify the manner of metal binding. <sup>113</sup>Cd signal was visible by DD-MAS but not visible by CP-MAS NMR. DD-MAS spectra of the five times equivalents reconstituted bR gave broad signals at high field. This means that rapid chemical exchange among <sup>113</sup>Cd<sup>2+</sup>, lipid, bR and water is dominant and no strong specific binding site is identified.

【1 序論】

バクテリオロドプシン(bR)は高度好塩菌(Halobacterium Salinarium)の紫膜に内 在する光プロトンポンプ蛋白質で、中央に発色団であるレチナールが存在する。ま たCaやMgなどの2価の陽イオンが蛋白質中に存在し、これらを除去すると、吸収最 大波長が568nmから604nmにシフトし、プロトンポンプ機能を持たない青膜となる。 2価カチオンは蛋白質中で構造と機能に関与していることが示唆されているが、明 確な結合位置や周辺構造の情報は与えられていない。

本研究はバクテリオロドプシンの全ての二価カチオンを<sup>113</sup>Cdに置換し、<sup>113</sup>Cd NMRの観測により、bRの2価カチオン結合部位の構造情報を得ることを目的とする。

[2 実験]

高度好塩菌(Halobacterium Salinarium)を天然培地で培養し、遠心分離器で精製 することにより紫膜を得た。この紫膜をイオン交換樹脂(Dowex-50w-X8)で処理し、 陽イオンを除去することで青膜を作成した。金属状の<sup>113</sup>CdからCdCl<sub>2</sub>を作成し、青 膜に対して1倍当量、2倍当量、5倍当量のCdCl<sub>2</sub>を加えて<sup>113</sup>Cd-bR再構成試料を作成 した。凍結乾燥試料については再構成試料を少なくとも15時間凍結乾燥させた後、 相対湿度0%、100%の試料についてはそれぞれグローブバッグ中の相対湿度を0%、 100%に保ち、その条件下でサンプルチューブに封入した。NMR測定はCMX-400ス ペクトルメーターを用いて、基準物質としてCdCl<sub>2</sub> 5/2H<sub>2</sub>Oを用い、20°C、遮光条件 下でCP-MAS法、DD-MAS (single pulse exitation with Dipolar Decoupled-MAS)法を用 いた。

【3 結果、考察】

図1に2倍当量のCd<sup>2+</sup>を加えた0%水和、100%水和、ペレットの各々の試料と5倍 当量のCd<sup>2+</sup>のDD-MASスペクトルを示す。100%水和、ペレットの試料について

固体高分解能NMR、バクテリオロドプシン、化学交換、運動性

○やまぐちさとる、つじさとる、ないとうあきら、さいとうはじめ

は-175ppm付近に信号が観測されるが、0%水和試料では信号が観測されなかった。 5倍当量加えると、-178ppmから-191ppm付近に広幅の信号が観測された。五倍当量 加えた場合、信号は全体的にやや高磁場にシフトし、線幅のブロード化が観測され た。仮に強い結合部位が存在するなら分離された信号が観測されるはずである。こ の結果はNMRのタイムスケールからはCd<sup>2+</sup>はバクテリオロドプシンと強く結合して いるのでないことを示している。1M CdCl,水溶液の信号はCd-bRの信号よりさらに

約800ppm高磁場側に観測されるこ とから、水溶液中 ≒ 脂質の極性頭 部 与 タンパク質表面 与 タンパク 質内部の速い化学交換をしており、 10~10°Hz程度の交換速度を持っ ていると考えられる。我々は昨年 の本討論会でバクテリオロドプシ ンから二価カチオンを除去すると、 タンパク質表面近傍のループ部位、 ランダムコイルに主な高次構造変 化が起こっているとすでに報告し ており(1)、結合部位が膜表面部位 にも存在することをしている。ま た、CP-MAS法からは信号は観測 することはできなかったことも Cd+はbR中ではCP-MASで観測さ れるほど強い結合を作っているの ではないことを示している。

現在までXAFSのデータなどか らバクテリオロドプシンと金属イ オンの結合に関する研究よりHigh x5 affinity binding site の存在が示唆さ れていが、本研究結果はこの強い 結合部位の存在を否定する結果で あり、bR中に二価陽イオンの結合 部位が存在はするが、二価陽イオン は化学交換していることを示している。



図12倍当量の<sup>113</sup>Cd<sup>2+</sup>を加えた0%水和、100%水和、 ペレットの各々の試料と五倍当量の<sup>113</sup>Cd<sup>2+</sup>を加えた ペレットの試料の<sup>113</sup>Cd DD-MAS NMR スペクトル

- P. D. Ellis, The Mutinuclear Approach to NMR Spectroscopy, Chapter 22, NATO Scientific Affairs Division, 1983.
- 2) 辻暁, 内藤晶, 斉藤肇, 第35回NMR 討論会講演要旨集423-426 (1996), 京都

固体状態におけるイミダゾール類の水素結合と<sup>15</sup>N化学シフト (物質研1、阪大院理2) ○上田貴洋<sup>1</sup>、林 繁信<sup>1</sup>、長友重紀<sup>2</sup>、増井大二<sup>2</sup>、中村亘男<sup>2</sup>

### <sup>15</sup>N NMR Chemical Shifts and Hydrogen Bonding in Imidazole derivatives in the Solid State

<u>Takahiro Ueda<sup>1</sup>,</u> Shigenobu Hayashi<sup>1</sup>, Shigenori Nagatomo<sup>2</sup>, Hirotsugu Masui<sup>2</sup>, and Nobuo Nakamura<sup>2</sup>

<sup>1</sup> National Institute of Materials and Chemical Research, Tsukuba, Ibaraki 305 <sup>2</sup> Department of Chemistry, Graduate School of Science, Osaka University, Toyonaka, Osaka 560

**Abstract** Intermolecular hydrogen bonds (N-H...N) in the crystals of imidazole and its derivatives (4-substituted and 4,5-substituted imidazoles) were studied by 1D and 2D <sup>15</sup>N CP/MAS NMR as well as by an *ab initio* molecular orbital (MO) calculations. The difference of <sup>15</sup>N chemical shift values between amino and imino nitrogen atoms is linearly related to the hydrogen bond distance. According to the *ab initio* MO calculations it was found that the hydrogen bond influences <sup>15</sup>N chemical shift much dominantly than the electronic state of the substituents. In 2D <sup>15</sup>N exchange NMR spectrum of imidazole crystal, the cross peaks were observed when the mixing period is longer than 100 ms, indicating that very slow motion of proton in the hydrogen bond takes place in the compound.

### Introduction

Imidazole constitutes a functional group of biologically active molecules such as histamine and histidine, and plays an important role in the biologically active processes, *viz.* a proton donor and/or acceptor in those substances. Imidazole and its derivatives have been known to form intermolecular N-H...N hydrogen bond, and to construct one-dimensional hydrogenbonded molecular networks in the crystals [1-3]. The ability of imidazole to act as a proton donor and/or proton acceptor is closely related to the structure and the dynamics of the hydrogen bonds. However, the structure and the properties of the hydrogen bonds in imidazole and



キーワード:イミダゾール誘導体、<sup>15</sup>N CP/MAS NMR、<sup>15</sup>N 化学シフト、水素結合、 分子軌道計算

うえだたかひろ、はやししげのぶ、ながともしげのり、ますいひろつぐ、なかむらのぶお

its derivatives in the solid state have rarely been studied so far. In the present work imidazole and its six 4-substituted derivatives (see Scheme) have been investigated by 1D and 2D <sup>15</sup>N CP/MAS NMR spectra as well as by an *ab initio* molecular orbital calculations.

### Experimental

4-Chloroimidazole (1b) and 4-bromoimidazole (1c) were synthesized and purified according to the literatures [4]. The other substances (commercial grade reagents) were purified by recrystallization and/or vacuum sublimation. The 1D and 2D <sup>15</sup>N CP/MAS NMR spectra were measured at room temperature by Bruker MSL200, DSX300, and MSL400 NMR spectrometers operating at the Larmor frequencies of 20.3, 30.4, and 40.6 MHz, respectively. Powdered samples of <sup>15</sup>N-glycine (-347.5 ppm from nitromethane) and <sup>15</sup>NH<sub>4</sub>Cl (-341.2 ppm) were used as the external standards for the <sup>15</sup>N chemical shift [5]. The principal values of <sup>15</sup>N chemical shift tensor  $\sigma$  were calculated by using GAUSSIAN94 MO calculation program [6] package with the 6-311G(df, p) basis set under the GIAO condition [7]. Each computation was carried out on the molecular geometry which was determined by the structural analysis. The values of the calculated chemical shifts  $\delta$  were referred to that of the isolated nitromethane molecule.

### **Results and discussion**

### <sup>15</sup>N CP/MAS NMR spectra and chemical shift values of Imidazoles

Figure 1 shows <sup>15</sup>N CP/MAS NMR spectra of 4-substituted imidazole derivatives at room temperature. Two peaks due to the amino and imino nitrogen atoms are observed at ca. -200 and ca. -135 ppm, respectively. The isotropic <sup>15</sup>N chemical shift values  $\delta$  determined from the spectra together with the hydrogen bonded intermolecular N...N distances  $R_{\rm N...N}$  are listed in Table 1. The absolute values of  $\delta$  in 4-substituted derivatives (0.2834  $\leq R_{\rm N,N} \leq 0.2882$  nm) depend on the substituents. However, the observed variations in  $\delta$  to those of imidazole were less than 5.7 ppm for -NH- and 6.6 ppm for =N-, except for 1d, in which the large shifts (7.047 ppm for -NH- and 7.1 ppm for =N-) were observed. On the other hand, the effect of the hydrogen bond on the <sup>15</sup>N  $\delta$  values was elucidated by referring to the value of  $\delta$  in 1-methyl-imidazole



Fig. 1 <sup>15</sup>N CP/MAS NMR spectra of 4-substituted Fig. 2 <sup>15</sup>N chemical-shift difference between -NH-. imidazoles at room temperature. Asterisk indicate the spinning side band.

and =N-vs. hydrogen bond distance ; experimental ( $\bigcirc$ ) and calculated values ( $\triangle$ :dimer,  $\square$ :trimer).

(3), in which the formation of the hydrogen bond is inhibited. Fig. 2 shows the plot of the  $^{15}N$ chemical-shift difference  $\Delta\delta$  between the amino and imino nitrogens against  $R_{\rm N_{m}N_{i}}$  indicating that the experimental  $\Delta\delta$  varies almost linearly with  $R_{\rm N_{m}N}$ , except for 1d. As  $R_{\rm N_{m}N}$  decreases, the shielding for amino nitrogen decreases while that for imino nitrogen increases. This fact implies that the formation of the hydrogen bond between two molecules causes to mix or to resonate the two extreme electronic structures, -NH- and =N-. The extent of the mixing depends on the strength of the hydrogen bond. Large shifts of  $\delta$  for each nitrogen in **1d** from that of the imidazole may be originated from a strong electron-attractive property of the NO<sub>2</sub> group.

### <sup>15</sup>N NMR chemical shifts and ab initio MO calculations

<sup>15</sup>N chemical shifts in the present substances are also examined by *ab initio* MO calculations. The effect of the hydrogen bond on the molecular electronic state is extracted by comparing the <sup>15</sup>N chemical-shift in the hydrogen-bonded molecular dimer(or trimer) with that in The calculated isotropic values of <sup>15</sup>N chemical shifts are listed in Table 1. the free molecule. When the hydrogen bonds are formed the shielding of the amino nitrogen decreases and that of the imino nitrogen increases, resulting in the decrease in  $\Delta\delta$ . This trend holds in all the compounds for which the computation was performed. Among them,  $\Delta\delta$  in imidazole shows the most remarkable effect : the calculation for the trimer results in the decrease in  $\Delta\delta$  from 148 ppm in the free molecule to 99 ppm (changed by 49 ppm). The calculated  $\Delta\delta$  are plotted in Fig. 2 against  $R_{\rm N.N.}$  Although the absolute experimental  $\Delta\delta$  values do not agree with the theoretical

| Substance                   | Type        | δ (Exn)/nnm         | δ (Calc            | .)/nnm                                         |                              |
|-----------------------------|-------------|---------------------|--------------------|------------------------------------------------|------------------------------|
|                             |             | • (Exp.) / p.p.m.   | Free               | H. B. <sup>a)</sup>                            |                              |
| Imidazole ( <b>1a</b> )     | -NH-<br>=N- | -207.167<br>-135.64 | -344.57<br>-196.66 | -323.39 <sup>b)</sup><br>-224.06 <sup>b)</sup> | 0.286%                       |
| 4-Chloro- (1b)              | -NH-<br>=N- | -204.55<br>-133.44  | -358.74<br>-186.67 | -343.44<br>-208.97                             | 0.2847, 0.2882 <sup>d)</sup> |
| 4-Bromo- (1c)               | -NH-<br>=N- | -201.54<br>-130.50  | -353.37<br>-182.78 | -335.41<br>-201.74                             | $0.2834^{(1)}$               |
| 4-Nitro- ( <b>1d</b> )      | -NH-<br>=N- | -200.12<br>-142.74  | -351.62<br>-191.97 | -337.38<br>-213.07                             | 0.2871 <sup>e)</sup>         |
| 4-Methyl- ( <b>1e</b> )     | -NH-<br>=N- | -204.17<br>-129.05  |                    |                                                |                              |
| 4,5-Dichloro- ( <b>2a</b> ) | -NH-<br>=N- | -200.02<br>-133.34  | -352.96<br>-189.52 | -339.11<br>-211.34                             | 0. 2800)                     |
| 4,5-Dicyano- ( <b>2b</b> )  | -NH-<br>=N- | -210.5<br>-118.0    | -342.31<br>-189.60 |                                                | 0.30510                      |
| 1-Methyl - ( <b>3</b> )     | -NH-<br>=N- | -219.2<br>-119.1    |                    |                                                |                              |

Table 1. <sup>15</sup>N chemical shifts for amino and imino nitrogens and the hydrogen bonded distances in the crystals of substituted imidazoles.

a) H.B. means hydrogen bonded molecules.

b) This value is calculated for the trimer.

c) Ref. [1].

- d) S. Nagatomo, unpublished result. e) Ref. [2].
- f) Ref. [3].

ones, the trend of the variation of  $\Delta \delta$  with  $R_{\rm N.N}$  is similar to each other. This result implies that the experimental  $\Delta \delta$  values for <sup>15</sup>N are mainly governed by the intermolecular hydrogen bond but much insensitive to the sort of the substituent. MO calculations did not interpret the large shifts observed in **1d**.

### Proton dynamics in imidazole crystal

In <sup>15</sup>N 2D exchange NMR [8] spectrum of imidazole, the cross peaks between two main diagonal peaks corresponding to amino and imino nitrogens are observed at room temperature with long mixing times (> 100 ms), indicating that a some kind of a slow dynamic process takes place in the imidazole crystal. It is noted that a simple instantaneous proton jump from -NH-to =N- does not cause the complete chemical exchange between the imino and the amino nitrogens; the appearance of the cross peaks in the 2D exchange spectrum is hence interpreted by a "collective" excitation of the hydrogen-transfer in the 1D hydrogen-bonded molecular network which is accompanied by an effective chemical exchange of imidazole molecule, *i.e.*,

The most probable one of such a collective excitation may be realized by dynamic soliton mechanism in 1D molecular chain [9].

### References

 G. Will, Nature (London), 198, 575 (1963); Z. Kristallogr., 129, 211(1969); S. Martinez-Carrera, Acta Crystallogr., 20, 783(1966); B. M. Craven, R. K. McMullan, J. D. Bell, and H. C. Freeman, Acta Crystallogr., Sect. B, B33, 2585(1979).

[2] I. Sógalas, J. Poitras, and A. L. Beauchamp, Acta Crystallogr., Sect. C, C48, 295(1992); H. L. De Bondt, E. Ragia, N. M. Blaton, O. M. Peeters, and C. J. DeRanter, *ibid.*, C49, 693(1993).

[3] S. Dou, A. Weiss, Z. Natureforsch., A, 47A, 177(1992); S. Nagatomo, S. Takeda, H. Tamura, and N. Nakamura, Bull. Chem. Soc. Jpn., 68, 2783(1995).

[4] I.E. Balaban and F.L. Pyman, J. Chem. Soc., 121, 947 (1922).

[5] S. Hayashi and K. Hayamizu, Bull. Chem. Soc. Jpn., 64,688(1991).

[6] M. J. Frisch, G. W. Trucks, H. B. Schlegel, P. M. W. Gill, B. G. Johnson, M. A. Robb, J. R. Cheeseman, T. A. Keith, G. A. Petersson, J. A. Montgomery, K. Raghavachari, M. A. Al-Laham, V. G. Zakrzewski, J. V. Ortiz, J. B. Foresman, J. Cioslowski, B. B. Stefanov, A. Nanayakkara, M. Challacombe, C. Y. Peng, P. Y. Ayala, W. Chen, M. W. Wong, J. L. Andres, E. S. Replogle, R. Gomperts, R. L. Martin, D. J. Fox, J. S. Binkley, D. J. Defrees, J. Baker, J. P. Stewart, M. Head-Gordon, C. Gonzalez, and J. A. Pople, GAUSSIAN 94, Revision D. 1, Gaussian, Inc., Pittsburgh, PA, 1995.

[7] K. Wolinski, J. F. Hilton and P. Pulay, J. Am. Chem. Soc., 112, 8251(1990).

[8] J. Jeener, B. H. Meier, P. Bachmann, and R. R. Ernst, J. Chem. Phys., 71, 4546(1979).

[9] J. L. Skinner and P. G. Wolynes, J. Chem. Phys., 73, 4015(1980).
P95 <sup>13</sup>CNMR化学シフトとビフェニル化合物の 結晶中のコンホメーションの相関 東工大工 〇廣中俊也、安藤慎治、黒子弘道、安藤勲

# Relationship between <sup>13</sup>C NMR Chemical Shifts and Confomations of Biphenyl Derivatives in the Crystalline State

Department of Polymer Chemistry, Tokyo Institute of Technology

Toshiya Hironaka, Shinji Ando, Hiromichi Kurosu, Isao Ando

We measured <sup>13</sup>C NMR spectra of biphenyl derivatives and estimated a relationship between the chemical shifts and the dihedral angles at biphenyl linkage in the crystalline state. The tendency of the measured chemical shifts toward the dihedral angles agreed with that of the calculated shielding constants.

はじめに

高分子化合物(とりわけ液晶性高分子)にはビフェニル構造を有するものが数多く 存在する。フェニル環同士のなす二面角ω(下図)に規定されるコンホメーション



は分子間パッキングと密接な関係があり、その決定は分子構造と物性の関係を明ら かにする上で必要不可欠である。しかしながら従来のX線回折法では単結晶を得に くいため高分子化合物の結晶構造を解析するのは難しく、時間もかかってしまうと いう欠点もある。一方、固体高分解能NMRでは近距離の情報が得られるので局所 的なコンホメーションを見積もることが可能となる。そこで今回は固体高分解能<sup>13</sup> CNMRを用いて結晶中の二面角を決定する手始めとして、<sup>13</sup>CNMR化学シフト とビフェニル構造の二面角の関係について検討を行った。

測定

固体高分解能<sup>13</sup>CNMRスペクトルは日本電子製GSX-270NMR分光器(67.8MHz)を 用い、化学シフトの基準はアダマンタン(29.5PPM from TMS)を外部基準とし、パ ルスシーケンスはflipback 法(コンタクトタイム5ms、繰り返し時間5~100s)で行 い、また帰属のためにdipolar dephasing 法 (コンタクトタイム5ms、待ち時間20 μs)を併用した。

ビフェニル、二面角、<sup>13</sup>CNMR化学シフト

ひろなかとしや、あんどうしんじ、くろすひろみち、あんどういさお

サンプル

X線回折法により既に結晶構造が分かっている以下の低分子のビフェニルモデル化 合物を用い、二面角が満遍なく分布するように選定した。

- ビフェニル (ω=0°<sup>1</sup>)
- (2) 4-4'-ジヒドロキシビフェニル (ω=0.3°<sup>2</sup>)
- (3) 4-フェニルフェノール(2つの異なる結晶形態有り、ω=1.6<sup>3</sup>)
- (4) 4-フェニルフェノール(2つの異なる結晶形態有り、ω=2.2<sup>°3</sup>)
- (5) **4-4'**-ビフェニルジカルボン酸ジエチルエステル(以下2BP2)(ω=26.0°<sup>4</sup>)
- (6) ο-トリジン (ω=40.8<sup>-5,6</sup>)
- (8) 2-2'-ジニトロビフェニル (ω=61.8°<sup>8</sup>)
- (9) m-トリジン (ω=84.4<sup>° 9</sup>)

ビフェニルの遮蔽定数計算

化学シフトと二面角の相関を計算と実測を比較するべく、ビフェニルの遮蔽定数計 算を行った。



Dihedral angle  $\omega$  (deg.)

角において、C1炭素について(C1<sub>eff</sub>) は計算結果の傾向とは一致しなかった

果<sup>10</sup>を除去した値(C1<sub>att</sub>とC6<sub>att</sub>)と二面

Fig. 1 Calculated shielding Constants of single biphenyl depend on dihedral angles  $\omega$  :C1( $\blacktriangle$ ),C2( $\diamondsuit$ ),C3( $\Box$ ),C4( $\bigcirc$ ).

が、C6炭素の化学シフト(C6<sub>eff</sub>)が二面角の増大に伴い低磁場シフトする傾向が見られる(Fig. 2)。これはサンプルにはC4の位置に置換基がついている物が多く、C1に 炭素に対しての置換基の効果(パラ位)が大きいことによるものと考えられる。

また、二面角が小さいところでの化学シフトの大きな変化については置換基の問題

## かパッキングの問題か現在検討中である。

Table 1 Measured the C1, C6 chemical shifts, and the  $C1_{\text{eff}}$ ,  $C6_{\text{eff}}$  excepted the substituent effects from C1, C6.



## Reference



1 G-P. Charbonneau and Y. Delugeard, Acta Cryst., B33,1586(1977)

2 M. A. Jackisch, F. R. Fronczek, C. C. Geiger, P. S. Hale, W. H. Daly and L. G. Butler, Acta Cryst., C46, 919(1990)

3 C. P. Brock and K. L. Haller, J. Phys. Chem., 88, 3570(1984)

4 X. Li and F. Brisse, Macromolecules, 27, 2276(1994)

5 S. A. Chawdhury, A. Hargreaves and R. A. L. Sullivan, Acta Cryst., B24, 1222(1968)

6 V. K. Bel'skii, L. A. Chtkina and V. A. Shuvaeva, Z. Strukt. Khim., 28, 184(1987)

7 M. Perrin, K. Bekkouch and A. Thozet, Acta Cryst., C43, 980(1987)

8 A. Sekine, Y. Ohashi, K. Yoshimura, M. Yagi and J. Higuchi, Acta Cryst., C50, 1101(1994)

9 F. Fowweather, Acta Cryst., 5, 820(1952)

10 G. C. Levy, R. L. Lichter and G. L. Nelson , Carbon-13 Nuclear Magnetic Resonance Spectroscopy, 2nd Ed., A Wiley-Interscience Publication (1980) P96

# <sup>13</sup>C CP/MAS NMR法によるPHEMA/PMAAの脱水反応

(防大化学) 〇浅野敦志、 江口 勝、 黒津卓三

# <sup>13</sup>C CP/MAS NMR study on dehydration of PHEMA/PMAA blends

Atsushi Asano, Masaru Eguchi, and Takuzo Kurotu

Department of Chemistry, National Defense Academy, Yokosuka 239, Japan.

Miscibility and dehydration of poly(2-hydroxyethyl methacrylate)/poly(methacrylic acid) (PHEMA/PMAA) blends were studied by <sup>13</sup>C CP/MAS NMR. <sup>1</sup>H- $T_1$  and  $-T_{1\rho}$ , which were observed indirectly through resolved <sup>13</sup>C signals, and dynamic DSC measurements revealed the miscibility of the PHEMA/PMAA blends. The values of <sup>1</sup>H- $T_1$  of PHEMA in the PHEMA/PMAA blends gradually increase with PHEMA composition increases. Furthermore, the single  $T_g$  is observed in each PHEMA/PMAA blend, and the changing of the value depends on the composition. These results indicate that the PHEMA/PMAA blends are homogeneous on a scale of 20-50nm.

TGA and <sup>13</sup>C CP/MAS NMR measurements show that PMAA is dehydrated and becomes intramolecular cyclic anhydrides in a few tens minutes at around 523K. On the other hand, PHEMA, which has OH in side-chain end as well as PMAA, does not undergo such dehydration even at 573K, but undergoes decomposition from around 573K. In the PHEMA/PMAA blends, however, <sup>13</sup>C CP/MAS NMR spectra indicate that PHEMA is dehydrated and forms intermolecular anhydrides with PMAA. 2D-WISE spectra and <sup>13</sup>C- $T_1$  measurements show the molecular motion of the heat-treated blends becomes slower.

[緒言] ポリマーブレンドの物理的性質は、相溶性やポリマー間の相互作用などに 依存する。熱処理した際に化学反応がともなう場合においては、その構造変化を知ることは 材料設計・開発に重要である。われわれは<sup>13</sup>C NMR シグナルに観測される化学シフト変化や <sup>1</sup>H 緩和時間からポリマーブレンドの相溶性と脱水反応について検討した。ここでは熱処理す ると脱水反応を起こすことが知られている PMAA と側鎖末端に水酸基(OH)をもつ PHEMA と のブレンドについて検討した。

Key Words: <sup>13</sup>C CP/MAS NMR, poly(2-hydroxyethyl methacrylate), poly(methacrylic acid), polymer blend, dehydration

あさのあつし、えぐちまさる、くろつたくぞう

[実験] <sup>13</sup>C CP/MAS NMR は Bruker DMX 500 分光計を用いて測定された。ダイナミ ック DSC と TGA は Perkin-Elmer 7 series を用いて測定した。

[結果と考察] Fig.1(a)に <sup>13</sup>C CP/MAS NMR の C=O ピークの拡大図を示した。PMAA のカ ルボキシル基(HOC=O)がブレンドしたことにより低磁場シフトする。これは、PMAA の HOC=O 基と PHEMA の側鎖末端にある OH 基が分子間水素結合を形成したためである。<sup>1</sup>H 緩和時間とダイナミック DSC から 20nm で均一にブレンドされていることが示唆された。 Fig1(b)に 573K で 10 分間熱処理したブレンドの PHEMA の側鎖 CH<sub>2</sub>基の NMR スペクトルを 示した。熱処理する前のブレンドと PHEMA だけを熱処理したスペクトルには化学シフト変 化は観測されない。しかしブレンドを熱処理すると PHEMA の側鎖 CH<sub>2</sub>基に化学シフト変化 が観測された。この変化は PMAA と PHEMA が分子間脱水反応を起こしたと考えることによ り説明される。<sup>13</sup>C-*T*<sub>1</sub> と 2D-WISE スペクトルを測定して運動性について考察した。Fig.2 に C=O 領域の 2D-WISE スペクトルの F<sub>1</sub>軸をプロットした。熱処理した後の方が半値幅が広く、 分子運動が遅くなったことを示している。



-349-

## 固体NMR法によるエチレン・ビニールアルコール共重合体のゲル状態の 構造とダイナミックスの研究 東エ大エ 〇兼清 真人・小林 将俊・安藤 勲 奈良女生環 黒子 弘道 クラレ物性研 石井 孝浩・網屋 繁俊

Structural and Dynamical Studies of (Ethylene-Vinyl Alcohol) Copolymer Gels by Solid State NMR Spectroscopy

M.Kanekiyo, M.Kobayashi, I.Ando(Department of Polymer Chemistry, Tokyo Institute of Technology, Ookayama, Meguro-ku, Tokyo 152)

H.Kurosu(Department of Human Life and Environment, Nara Women's University, Kita-Uoya Nishimachi, Nara 630)

T.Ishii, S.Amiya(Material Science Research Laboratory, Kuraray Co., Ltd., Kurashiki, Okayama 710)

The structure and dynamics of (ethylene-vinyl alcohol) copolymer gel prepared by the freezing-thawing method have been studied by high-resolution solid-state <sup>13</sup>C NMR and <sup>1</sup>H pulse NMR. From these experimental results, it was found that the gel is mainly composed of three different components in molecular motion. These components were assigned to the crosslinked region, the non-crosslinked region and the intermediate region.

## 緒言

我々は既にPVAゲルの構造とダイナミックスについて研究し、そのゲルが3つの運動性の異 なった領域から構成されていることを報告した。本研究の対象である反復凍結融解法によっ て調整したエチレン-ビニルアルコール(EVA)共重合体ゲルはPVAゲルと同様に分子間相互作用 によって形成される高分子ゲルであり、鎖間での水素結合がゲルの生成機構に大きく関係し ている。一方でEVA共重合体のエチレン鎖部分では水素結合による架橋は存在しないという特 徴を持っている。

このため、本研究において、EVA共重合体ゲルの作成を試み、分子レベルでの構造と運動の 情報が得られる固体高分解能<sup>13</sup>C NMR法、<sup>1</sup>H パルスNMR法測定を行なうことによりゲルの構造 と運動性の相関関係について検討を行ない、EVAゲルの生成、構造、ダイナミックスを解明す ることを目的とする。

エチレン・ビニールアルコール、ゲル、固体 NMR、水素結合、ダイナミックス

かねきよまさひと、こばやしまさとし、あんどういさお、くろすひろみち、いしいたかひろ、あ みやしげとし

## 実験

重合度及びエチレン含有率の異なったEVAをジメチルスルホオキシド(DMSO)に溶解させた。 これを凍結融解を繰り返し(-20~20°C)、ゲルを生成させた。固体<sup>13</sup>C CP/MAS NMRスペクトル および<sup>13</sup>C PST/MAS NMRスペクトルは、日本電子製GSX-270 NMR分光器(測定周波数67.8MHz)で 測定した。測定中にゲル中の溶媒の蒸発を防ぐためにO-リング付きローターを使用した。ま た、BRUKER社製のMinispec PC20パルスNMR(測定周波数20.0MHz)を用いて、CPMG(Carr-Purcell-Meiboom-Gill)法及びソリッドエコー法により、'H T<sub>2</sub>の測定を行なった。

## 結果

図1は<sup>1</sup>H T<sub>2</sub>測定をソリッドエコー法により行なった結果であり、EVAゲルには運動性の異なるポリマーの3つの成分が存在することがわかった。これらの三つの成分は、架橋領域(T<sub>2</sub>=17  $\mu$ s,成分比 = 7%)架橋領域によって運動が束縛された領域(T<sub>2</sub> = 123  $\mu$ s,成分比 = 21%)及び運動が束縛されていない領域(T<sub>2</sub> = 325  $\mu$ s,成分比 = 72%)と帰属される。図2は固体状態におけるEVAにおけるCP/MAS法を用いた固体高分解能<sup>13</sup>C NMR測定によるCH炭素のピーク強度比であり(Peak I, II, III各々78, 71, 64ppm)、EVAエチレン含量が増えるにつれてPeak Iが増加していくことがわかった。

これらの結果を基に、エチレン分率の異なるサンプルの信号の比較から帰属を行い、EVAゲルの構造とダイナミックスに及ぼすエチレン鎖の影響について考察する予定である。



Fig. 1. <sup>1</sup>H pulse NMR signal decay of EVA in the gel state observed by solid echo method



Fig. 2. Fraction for the components I, II and III in solid state EVA at various ethylene content determined by <sup>13</sup>C CP/MAS NMR.

P98 タンパク質凍結乾燥製剤のガラス転移温度と、NMRで測定される分子 運動性との関係 国立医薬品食品衛生研究所 〇吉岡澄江、阿曽幸男、小嶋茂雄

Molecular Mobility of Lyophilized Protein Formulations as Measured by NMR, Related to Glass Transition Temperature

National Institute of Health Sciences, S. Yoshioka, Y. Aso, S. Kojima

We investigated the usefulness of the spin-spin relaxation time of protein or excipient protons as a probe for evaluating the molecular mobility of lyophilized protein formulations . A critical temperature at which a Lorentzian relaxation process due to liquid polymer protons appears,  $T_{mc}$ , was determined for protein formulations containing dextran and poly(vinyl alcohol), and compared with the glass transition temperature of the formulations determined by differential scanning calorimetry. Bovine serum  $\gamma$ -globulin and albumin were used as model proteins. Protein denaturation was enhanced in a microscopically liquidized state at temperatures above  $T_{mc}$  that is lower than  $T_{g}$ .

【目的】タンパク質凍結乾燥製剤の品質評価法の一つとして、製剤の安定性に密接に関係す る物理的状態の変化を、プロトンのスピン-スピン緩和時間(T<sub>2</sub>)を指標として検出する方法を 確立することを目的とする。デキストランやポリビニルアルコール(PVA)などの高分子を添加 剤として含有するタンパク質凍結乾燥製剤について、温度変化に伴うタンパク質プロトンお よび添加剤プロトンのT<sub>2</sub>の変化から、分子の運動性の限界温度(T<sub>mc</sub>)を測定し、熱分析によっ

て測定されるガラス転移温度(Tg)と 比較することによって、製剤の物理的 状態の変化を表すパラメータとして のTmcの有用性を検討した。さらに、 分子の運動性と製剤の安定性との関 係についても考察した。

【実験】牛血清アルブミン(BSA)およ び $\gamma$ -グロブリン(BGG)の凍結乾燥品 について、タンパク質プロトンの T<sub>2</sub> を 10~90°Cにおいて solid echo 法で測 定した(JNM-MU25, JEOL)。デキス トラン(40k)および PVA(18k および 120k)を添加剤とする BGG 凍結乾燥 製剤についても同様に添加剤プロト ンの T<sub>2</sub>を測定した。同時にタンパク 質の経時的な変性をサイズ排除クロ



[H2O]: 0.212 g/g solid

-352-

マトグラフィー(SEC)で測定した。 DSC は 10<sup>°</sup>C/min の昇温速度で測 定した。

【結果および考察】
タンパク質プロトンの T<sub>2</sub>を指標
として測定した凍結乾燥品の運
動性

BSA および BGG の凍結乾燥品 は、水分子のプロトンおよびタン パク質分子のプロトンによる自 由誘導衰退シグナル (FID シグナ ル)を示した。Fig.1 に示す BGG 凍 結乾燥品の FID シグナルから明ら かなように、水分子プロトンはロレ ンツ型減衰を示すのに対して (Fig.1-A、D)、タンパク質分子プ ロトンは 10℃では一つのガウス型 減衰 (Fig.1-E)、90℃ではガウス型 とロレンツ型の二相性の減衰 (Fig.1-B、C)を示した。すなわち、

(Fig.1-5、C) を示した。 9 なわら 凍結乾燥品中のタンパク質プロト ンは、低温領域では運動性の低い固



T<sub>mc</sub>: critical temperature of molecular mobility



and Protein Stability

体状態での緩和過程を示すのに対して、高温では低い運動性に起因する緩和過程に加えて、 一部液体プロトンのような高い運動性に起因する緩和過程を示すことが明らかになった。

高い運動性に起因する緩和過程が現れる温度は、製剤中の分子の運動性が大きく変化する 温度であることから、NMRの緩和過程からみた分子の運動性の限界温度(T<sub>mc</sub>)と定義した。 Fig.2 に、高い運動性に起因する緩和過程を示すタンパク質プロトンの比率(P<sub>hm</sub>)を示す。BGG および BSA のいずれの凍結乾燥品についても、高い運動性に起因する緩和過程が現れる温度 は水分含量に依存し、水分含量が高くなるにしたがって低い温度で観察された。

BSA および BGG 凍結乾燥品は高温保存によって変性および凝集することが知られている。 Fig.3 に示すように、タンパク質の変性量は温度に大きく依存した。温度が T<sub>mc</sub>以上になると 変性が急激に起こりはじめることが明らかになった。すなわち、BSA および BGG いずれの 凍結乾燥品についても、水分含量が約 0.3 および 0.2g/g solid ではそれぞれ T<sub>mc</sub>は 30℃および 40℃であるが(Fig.2)、変性はその温度付近から有意に観察された。これらの結果から、T<sub>mc</sub> 以上で微視的な液体化が起こり、分子の運動性が急激に増大するとタンパク質の安定性が著 しく低下すること、また水分含量の上昇は T<sub>mc</sub> を低下させ、P<sub>hm</sub> を上昇させるために、安定性 の低下につながることが明らかになった。 これらの凍結乾燥品の T<sub>g</sub>は、ガラス転移による比熱の変化が DSC のチャートにおいて明瞭に示されず検出できなかった。NMR によって測定される T<sub>mc</sub>は、T<sub>g</sub>が測定できない凍結乾燥品について、物理的状態変化に関する情報を与える重要なパラメータであると考えられる。

#### デキストランを添加剤とするタンパク質凍結乾燥製剤の分子運動性

デキストランを含有する BGG 凍結乾燥製剤は、低温領域では水分子プロトンによるロレン ツ型減衰とデキストランプロトンによるガウス型(Abragam 式)減衰を示したが、高温領域で はデキストランプロトンによるガウス型減衰に加えてロレンツ型減衰も示し、NMR の緩和過

程からみた分子の運動性の限界温度(T<sub>mc</sub>) が存在することが分かった(Fig.4)。10℃ 間隔の測定によって求めた T<sub>mc</sub> は、Fig.5 に示すように、分子量 40k および 510kの デキストランの製剤ともに、40℃であっ たが、ロレンツ型緩和過程を示すプロト ンの比率は、40k のデキストラン製剤の 方が高く、デキストランの分子量が低い ほどデキストラン分子の運動性が大きく なることが分かった。

一方、デキストランプロトンの低い運動性に起因するガウス型緩和のT2は、デ キストランの分子量による差が見られず、 Tmc以下の温度領域では、分子の運動性が 著しく小さく、その差は NMR の時間軸 では観察できないものと考えられる。

デキストランを含有する BGG 凍結乾 燥製剤の安定性は、デキストランの分子 量に大きく依存した。Fig.6に示すように、 分子量40kのデキストラン製剤は510kの 製剤より高い変性量を示した。いずれの 製剤も変性速度のアレニウスプロットは 高温側と低温側で断線がみられ、その温 度はNMRから求めたTmcとほぼ一致する ことが分かった。すなわち、Tmcを境に製 剤の物理的状態が変化し、タンパク質の 変性は、Tmc以下では運動性の低いリジッ ドな固体状態で起こるのに対し、Tmc以上 では微視的に液体化した状態で起こると 考えられる。



Fig.4. Free Induction Decay of Dextran Protons in Lyophilized Formulation (DRN 10k, [H2O]:0.17g/g solid)





-354-

デキストランを含有する製剤の T<sub>g</sub>は、NMR から求めた T<sub>mc</sub>より高温側で観察された。 分子量 40kのデキストラン製剤は、35℃の T<sub>mc</sub>に対し、T<sub>g</sub>は 58℃であった。これらの結果か ら、製剤中の分子は T<sub>g</sub>よりもかなり低い温度領域においてすでに運動性が有意に上昇し、一 部が液体化していることが明らかになった。すなわち、T<sub>g</sub>以下のガラス状態においても、製 剤のフレキシビリティが高まり、タンパク質の不安定化に繋がると考えることができる。

## PVA を添加剤とするタンパク質凍結乾 燥製剤の分子運動性

(% denatured within 20 h) PVA を含有する BGG 凍結乾燥製剤 は、デキストラン製剤と同様に PVA プ ロトンによるガウス型とロレンツ型の 緩和を示すが、そのロレンツ型緩和は g 水分子プロトンのロレンツ型緩和の T, に近い値のT<sub>2</sub>を示すため、H<sub>2</sub>O存在下 ではPVA プロトンと水分子プロトンの T<sub>2</sub>の分離測定は不可能であった (Fig.7)。 重水を用いて調製した凍結乾燥製剤に ついて、PVA プロトンのガウス型とロ レンツ型の緩和の T<sub>2</sub>を測定した結果、PVA 製剤はデキストラン製剤に比較して低い Tmc を示し、製剤中の分子の運動性が高いことが 分かった。また、高い分子の運動性から予測 されるように、BGG 変性の度合はデキスト ラン製剤に比較して高いことが明かになっ た。

### まとめ

タンパク質の凍結乾燥製剤について測定 した、タンパク質プロトンおよび添加剤プロ トンの T<sub>2</sub> の変化に基づく分子運動性の限界 温度(T<sub>mc</sub>)は、T<sub>g</sub>よりも低い温度領域で起こる 物理的状態変化を的確に表すパラメータで あることが明かになった。

タンパク質、凍結乾燥製剤、ガラス転移温度 よしおかすみえ、あそゆきお、こじましげお



Fig.6. Arrhenius Plots for BGG Denaturation in Lyophilized Formulation Containing Dextran





パルス磁場勾配 NMR によるハイドロゲル製剤中のインスリン分子拡散の測 定と放出速度との関係 (国立医薬品食品衛生研究所) 〇阿曽幸男、吉岡澄江、小嶋茂雄

Determination of insulin diffusivity in dextran hydrogels by pulsed-field-gradient NMR (National Institute of Health Sciences) OYukio Aso, Sumie Yoshioka, Shigeo Kojima

The diffusion coefficient of insulin in dextran hydrogels was determined by pulsedfield-gradient NMR. Aromatic proton signals were separated from dextran proton signals and utilized to extract insulin diffusivity. The degree of cross-linking of the hydrogels had no effect on the diffusion coefficient of insulin. The release rate of insulin from the hydrogels was not affected by the degree of cross-linking. These results suggest that the mesh size of the hydrogels is much larger than insulin molecule size. Pulsed-field-gradient NMR is useful to evaluate drug release characteristics of hydrogels containing polypeptide.

### はじめに

ハイドロゲルはタンパク質、ペプチドなどの高分子医薬品の放出制御製剤の基剤として注目さ れており、そのようなハイドロゲル製剤の薬物放出特性を評価するための指標が望まれている。 低分子量の医薬品についてはゲル形成性高分子製剤からの薬物放出速度をパルス磁場勾配 NMR によって得られる自己拡散係数から予測する試みが行われており<sup>1)</sup>、パルス磁場勾配 NMR によ って得られる薬物の自己拡散係数は、ハイドロゲル製剤の放出特性を評価するための指標として 有用と考えられる。そこでパルス磁場勾配 NMR がハイドロゲル製剤中での高分子医薬品の自己 拡散係数測定にどの程度適用可能なのかを検討することを目的として、インスリンをモデル医薬 品としてハイドロゲル中の自己拡散係数の測定を行い、薬物放出実験から得られるインスリンの 拡散係数との比較を行った。

#### 実験

#### デキストランハイドロゲルの調製

メタクリル酸グリシジル(GMA、和光純薬)を修飾したデキストラン(分子量 40,000、和光純薬) とインスリン(牛膵臓由来、和光純薬)を2%の重水素化酢酸(99%、Aldrich)を含む重水(99.75%、 和光純薬)に溶解した。この溶液を5 mmのNMR 試料管に入れ、1kGyのγ線を照射し、NMR 測定用のゲルを得た。また、この溶液をシリル化処理した2枚のガラス板(76×52 mm)と厚さ 2mmのシリコンゴムスペーサーを用いて作った容器に入れ、1kGyのγ線を照射し、インスリン の放出実験用のゲルを得た。ゲルの調製に用いたデキストランはGMAの修飾率(100 個のグルコ ースモノマーあたりのGMA分子の数)が7、17、21%のものを用いた。

キーワード:分子拡散、ハイドロゲル、インスリン、タンパク質

あそゆきお、よしおかすみえ、こじましげお

#### 拡散係数の測定

拡散係数の測定は Stimulated echo 法により行った。図1にパルスシークエンスを示す。90°パルス 9 $\mu$ s、磁場勾配パルス巾  $\delta$  4~9 ms、拡散時間  $\Delta$  10~300 ms、磁場勾配強度 3~30 Gauss/cm、繰り返し時間 5 s、積算回数 4~32 回で行った。測定は 37℃で行った。





#### インスリンの放出実験

γ線照射して得られたゲルを切り、直 径 10 mm、厚さ 2 mm のディスクを得 た。このディスクを 10 ml の 2%酢酸 水溶液に入れ、37℃で振とうし、放出 されたインスリンの量を経時的に高速 液体クロマトグラフィーにより測定し た。

## 結果および考察

拡散係数の測定は Stimulated echo 法により行った。エコー強度と拡散係 数 D の関係は 1 式で表される。

Ln ( $A/A_0$ ) = -( $\gamma\delta$ G)<sup>2</sup>( $\Delta$ - $\delta$ /3)D (1) ここで A および A<sub>0</sub> はそれぞれ磁場勾 配の強度が G および 0 の時のエコー強 度を表す。g、 $\delta$ 、 $\Delta$  はそれぞれプロト ン核の磁気回転比、磁場勾配パルスの 持続時間、拡散時間を表す。図 2 に 2% 酢酸水溶液中で測定したインスリンの 芳香環水素のエコー強度の磁場勾配強 度依存性を示す。磁場勾配強度の 2 乗 とエコー強度の対数との間には直線関 係が得られ、直線の勾配は拡散時間が 大きいほど大きかった。芳香環水素の



Fig. 2 Spin echo decay of 2% Insulin at 37  $^{\circ}\mathrm{C}$  as a function of intensity of field gradient

 $\diamond \Delta = 0.01$  **m**  $\Delta = 0.025$   $\Delta \Delta = 0.05$ 



-357-

シグナルはデキストランのプロトンシグナ ルとの分離が良好であったことから、インス リンの拡散係数の測定に用いるシグナルと して適当と考えられた。拡散時間、磁場勾配 パルスの持続時間および磁場勾配強度を変 えて測定したときのエコー強度と(δG)<sup>2</sup>

(Δ-δ/3)の関係は図3に示されるように 一つの直線であらわされた。インスリンの拡 散係数に及ぼすインスリン濃度およびデキ ストランの濃度の影響を検討したところ、 0.5~3%の濃度範囲ではインスリン濃度が 高いほど拡散係数は小さくなる傾向がみら れたが、変化は小さかった。それに対し、デ キストランはインスリンの拡散係数を大き く減少させ、図4に示すように20%のデキ ストラン存在下では拡散係数は約10分の1 に減少した。デキストラン共存下においても インスリンの拡散係数の測定がStimulated echo 法により可能であることが示された。

図5はインスリン2%を含有するデキスト ランハイドロゲル(デキストラン濃度20%) 中のインスリンの拡散係数におよぼすゲル 架橋度の影響を示す。架橋度とインスリンの 拡散係数との間には明確な傾向がみられな かった。これは今回検討したデキストランゲ ルの架橋度低いため、ゲルの網目がインスリ ンに比べ大きく、インスリンの拡散に影響し ないためと考えられる。このことはインスリ ンの放出実験のデータからも裏付けられ、図 6に示すようにデキストランゲルからのイン スリンの放出速度は架橋度の影響がほとん ど見られなかった。

デキストランゲルからのインスリンの放 出率と時間の平方根の間には直線関係が得 られ、インスリンの放出が拡散律速であるこ とが示された。ゲルからの薬物放出が拡散に よって支配される場合、薬物の初期放出率 (Mt/Mo)と時間(t)の関係は 2 式で表さ



Fig. 4 Effect of dextran on the diffusion coefficient of insulin in solution





11;△, 21%

-358-

れる 2)。

 $M_t/M_0=4(Dt/\pi l^2)^{1/2}$ 

(2)

ここで D は拡散係数、t は時間、1 はゲルディスクの厚さを表す。図 6 に示した放出実験のデー タをもとに 2 式に従いインスリンの拡散係数を算出したところ  $4.8 \times 10^7 \sim 5.9 \times 10^7$  cm<sup>2</sup>/s であ り、Stimulated echo 法により得られた拡散係数  $1.6 \times 10^7 \sim 2.3 \times 10^7$  cm<sup>2</sup>/s より大きな値が得ら れた。この違いが何によるのかは不明であるが、NMR の実験に用いたゲルと放出実験に用いた ゲルの y 線照射条件の違いが原因の一つと考えられる。

#### まとめ

ゲル高分子プロトンと良く分離したインスリンの芳香環水素のシグナルを測定することによ り、デキストランゲル中のインスリンの拡散係数が測定できた。インスリンなどの分子量数千の ポリペプチドであれば、パルス磁場勾配 NMR によりハイドロゲル中の拡散係数の測定ができる と考えられる。高分子医薬品を含有するハイドロゲル製剤の薬物放出特性を評価するうえで、パ ルス磁場勾配 NMR によって測定される拡散係数は有用な指標であると考えられる。

参考文献

1. P. Gao, P. R. Nixon and J. W. Skoug, Pharm. Res., 12, 965 (1995).

2. P. L. Ritger and N. A. Peppas, J. Controlled Release, 5, 23 (1987).

P100

# (名工大・工) 〇宮内 実、竹川 政克、吉水 広明、辻田 義治、木下 隆利

## Xe Sorption Properties and <sup>129</sup>Xe NMR of the Polymers

Department of Materials Science and Engineering, Nagoya Institute of Technology

# Minoru Miyauchi, Masakatsu Takekawa, Hiroaki Yoshimizu, Yoshiharu Tsujita, Takatoshi Kinoshita

In this study, to clarify the relationships between the <sup>129</sup>Xe NMR parameters and Xe sorption properties of the polymers, the <sup>129</sup>Xe NMR spectra of the <sup>129</sup>Xe in polyphenyleneoxide, PPO, polycarbonate, PC, and polystyrene, PS. The Xe sorption isotherms of these polymers were measured by the quartz crystal microbalance at 25 °C. The good relationship between the amount of Xe into the polymer and the <sup>129</sup>Xe NMR chemical shift was obtained as well as the case of the Langmuir sorption capacity which was determined by the dual-mode sorption model from the isotherm. Furthermore, the CO<sub>2</sub>-pressure treatment (the sample conditioned with CO2 at 60 atm and r.t.) was carried out for PPO and PC, <sup>129</sup>Xe NMR chemical shifts of these conditioned samples showed up-field shift and their peak widths became narrow. On the other hand, there was no obvious relationship between the peak widths and Xe sorption properties. These findings suggest that the <sup>129</sup>Xe NMR chemical shift and peak width are corresponding to the size of the microvoid and its distribution, respectively.

[緒言] <sup>129</sup>Xe はスピン量子数 1/2、天然存在比 26.4%で、その磁気回転比は <sup>13</sup> Cの約 1.1 倍であるので、数気圧程度でも比較的容易に NMR スペクトルが得られる。 <sup>129</sup>Xe の化学シフトは $\delta = \delta(S) + \delta(E) + \delta(Xe)$ と分解することができる。ここで $\delta(S)$ は Xe 原子と高分子鎖との衝突による項であり間隙が小さいほど大きくなる。 $\delta(E)$ は電場による分極あるいは Xe 原子からの電荷移動によって引き起こされる項である。 又、 $\delta(Xe)$ は Xe 原子同士の衝突による項で、Xe 密度が上がるにしたがって増加する。 本研究では、種々の高分子に溶解や収着した <sup>129</sup>Xe の NMR スペクトルを観測し、化 学シフト値や線幅の変化と高分子の構造の関連性を検討した。

keyword:<sup>129</sup>Xe NMR、気体収着特性、ミクロボイド

みやうちみのる、たけかわまさかつ、よしみずひろあき、つじたよしはる、 きのしたたかとし [実験] Xe は名古屋興産(株)社製のものを用いた。各種高分子試料を、テフロン 製バルブの付いた NMR 管(Wilmad 社製)に約 2g 充填した後、十分乾燥してから所定 圧力に相当する Xe を導入した。<sup>129</sup>Xe NMR スペクトルは、日本電子(株)製の GX400NMR 分光計を用い、観測周波数は 110.5MHz にてシングルパルス法で測定し た。又、積算は十分な S/N 比が得られるまで(概ね 500~2000 回)行い、待ち時間 は 10 秒にした。<sup>129</sup>Xe NMR 化学シフト値はあらかじめ気体 <sup>129</sup>Xe について化学シフ トの圧力依存性を調べておき、同時に観測される気体 <sup>129</sup>Xe のピークを内部基準とし て補正した(圧力 0 の時を 0ppm とする)。<sup>129</sup>Xe NMR 測定は Xe 導入後室温で少なく とも 16 時間放置後に行った。Xe 収着等温曲線は Quartz Crystal Microbal ance (QCM)法により水晶発振子の発振周波数変化から重量変化を算出することにより得 た。

[結果と考察] Fig. 1 にガラス状高分子試料(PPO 及び PC、PS)の 25℃における Xe 収着等温曲線を示す。Xe の収着量は PPO>PC>PS の順で多いが、これは他の気 体における結果と一致する。これらの等温曲線に二元収着モデルを適用して解析した 結果を Table 1 に示す。Langmuir サイトの飽和定数 C<sub>H</sub>'及び Henry 則に従う溶解度 係数 k<sub>p</sub>ともに収着量の多少に寄与していることがわかる。これらの結果を踏まえ、以 下に<sup>129</sup>Xe NMR パラメーターとの相間を議論する。



Fig.1 Xe sorption isotherms at 25°C.

Table1 Dual-mode sorption parameters

of Xe for PPO, PC, and PS

| sample | C <sub>H</sub> ' | $k_D \times 10^2$ | $b \times 10^{3}$ |
|--------|------------------|-------------------|-------------------|
| PPO    | 19.1             | 1.5               | 7.5               |
| PC     | 9.0              | 1.3               | 6.8               |
| PS     | 4.9              | 1.1               | 8.6               |

 $C_{H}'$ : In cm<sup>3</sup> STP/cm<sup>3</sup> polym.

 $k_D$ : In cm<sup>3</sup> STP/cm<sup>3</sup> polym. cmHg b : In cmHg<sup>-1</sup>

PPO 及び PC、PS について Xe 圧力が約 10 気圧の下、室温における<sup>129</sup>Xe NMR の スペクトルを観測した。各試料に溶解や収着した<sup>129</sup>XeのNMR ピークは何れも対称 性の良い単一ピークであったことから、Langmuir 収着及び Henry 則に従う溶解サ イトそれぞれのサイト間での交換は速いと思われる。得られた<sup>129</sup>Xe NMR 化学シフト 値(ピークトップの値)を各試料の Xe 収着量(10 気圧下)に対しプロットした(Fig. 2) が、これには強い相関(収着量の増加と共に高磁場シフトする)が見られる。また、ガ ラス状高分子のミクロボイドの量と対応づけられる C<sub>u</sub>との間にも同様な良い相関が 見られた(Fig. 3)。同じ試料(PC)で Xe 圧力を変化させた場合、試料中の Xe 密度を反 映して低磁場シフトが観察されたが、このシフト量に比べ、異なる試料間でのシフト 差の方が大きい。これらの結果は各試料の分子鎖間隙或いはミクロボイドのサイズや ■の差から生じる現象と考察される。一方、ピーク線幅は PC>PPO>PS の順で狭く なり、収着量との間に明確な相間があるとはいえない。また、同じ試料でありながら、 異なるガラス状態を作り出す方法の一つとして、PCとPPOに対し CO, 圧処理(60 気 圧の CO<sub>2</sub>に 12 時間さらした後に解放した)を行い、<sup>129</sup>Xe NMR スペクトルを観測した ところ、各々の徐冷試料に比べ、高磁場シフトし線幅は細くなった。以上の結果より、 <sup>129</sup>Xe NMR 化学シフト値が高分子鎖間隙或いはミクロボイドのサイズ及びその分布を 知るプローブと成り得ることが示された。







Fig.3 The plot of <sup>129</sup>Xe NMR chemical shift vs.Langmuir sorption capacity of Xe for the polymers at 760 cmHg.

# 高圧<sup>1</sup> HパルスNMR法によるPVA/水系の 分子運動に関する研究 東京工業大学工学部高分子工学科 〇小林将俊・兼清真人・安藤 勲

# A Study of Molecular Motion of PVA / Water System by High-Pressure <sup>1</sup>H Pulse-NMR Method Masatoshi KOBAYASHI, Masahito KANEKIYO and Isao ANDO

It is known that poly(vinyl alcohol) (PVA) in aqueous solution forms a gel by undergoing freeze-thaw cycles. The formation of hydrogen bonds between PVA chains plays an important role. From this, it can be expected that gel formation is greatly influenced by the application of pressure. From such a situation, we aim to elucidate the effect of pressure on the gel formation by high pressure <sup>1</sup>H pulse-NMR where pressure is changed from 1 to 500 kg/cm<sup>2</sup>.

The <sup>1</sup>H spin-spin relaxation times  $(T_2)$  of aqueous PVA solution and PVA gel were obtained by CPMG and solid-echo methods. From these experiments, it was found that the  $T_2$  signal is composed of some components which are assigned to the mobile, immobile and intermediate regions.

#### [目的]

圧力は温度とならんで自然現象を支配する重要なパラメーターである。圧力を加えること は巨視的には体積減少をもたらし、微視的には分子間距離を減少させる。これにともない分 子の集合状態や分子間相互作用の強さが変化する。高分子ゲル、特に物理架橋ゲルのゲル化 過程において圧力を加えると分子間相互作用の強さが変化し、ゲルの生成過程に大きな影響 をもたらすことが期待される。当研究室では既に 'H パルス NMR 法を用いてポリ(N-イソプロ ピルアクリルアミド)水溶液のゲル化は圧力を加えることにより抑制されると報告した <sup>1)</sup>。 本研究ではポリビニルアルコール (PVA)水溶液が凍結融解を繰り返すと分子間水素結合の形 成によりゲル化することに着目し、PVA 水溶液中での分子間水素結合の形成におよぼす圧力 効果を 'H パルス NMR 法により明らかにすること、さらにこれをもとに PVA ゲルの生成機構 を明らかにすることを目的とする。

[実験]

用いた試料は重合度 300 および 1700 のアタクチック PVA である。この試料を重水に溶解、 沈殿を3回繰り返し、PVA の水酸基の 'H を重水素置換した PVA (PVOD) を 作成した。これ を重水に溶解させ (濃度 10wt%)、耐圧 NMR サンプル管に封入した (Fig. 1)。高圧パルス NMR 測定に用いた加圧装置はハンドポンプ、圧力計、耐圧ステンレス管、ステンレスジョイント で構成され (Fig. 1)、圧力媒体には油を使用した。測定可能な圧力は最大 500kg/cm<sup>2</sup>程度で

PVA / パルス NMR /  $^{1}$ H T $_{2}$  / 高圧 NMR / ゲル

こばやしまさとし、かねきよまさひと、あんどういさお

ある。NMR 装置は Bruker minispec PC-20('H 共鳴周波数 20MHz)パルス NMR 分光器を用い、 'H スピン-スピン緩和時間(T₂)をC P M G 法およびソリッドエコー法により求めた。

※圧力単位の換算 1kg/cm<sup>2</sup>≒1atm≒10<sup>5</sup>Pa

[結果・考察]

Fig. 2 に示したのは 50atm, 30°Cにおける CPMG 法による PVA 重水溶液の高分子鎖の 'H シグナルである。この減衰曲線より2成分の 'H T<sub>2</sub>を求めた。T<sub>2</sub>の短い成分は溶液中で高分 子鎖の凝集が起こり、これにより分子運動の 東縛された成分、T<sub>2</sub>の長い成分は運動性の良 い高分子鎖の成分であると帰属した。Fig. 3 にこの2成分の 'H T<sub>2</sub>の圧力に対する変化を示 した。分子運動の束縛された成分の T<sub>2</sub> は 1– 500kg/cm<sup>2</sup>の範囲で 20–40ms 程度でほぼ一定で ある。一方、運動性の良い成分の T<sub>2</sub> は 1– 100kg/cm<sup>2</sup> では 600–700ms であるのに対し、 200kg/cm<sup>2</sup> 以上の高圧を印加すると T<sub>2</sub> 値は 100ms 程度に減少する。









これは PVA 水溶液中の凝集部分の運動性は圧力を印加しても変化しないのに対し、自由に運 動している高分子鎖の分子運動性は 200kg/cm<sup>2</sup> 以上の高圧下で束縛を受けることを示してい る。

次に、ソリッドエコー法によりNMRプローブ内で凍結融解を繰り返しゲル化させたサン プルの FID 信号と 'H T₂の圧力依存性の結果を Fig. 4,5 に示した。一般にソリッドエコー 法は固体状態のような分子運動が大きく束縛されている系(T<sub>2</sub>値が 1ms 程度以下)の FID 信 号を精度良く求めることができる。ここで示された T<sub>2</sub> はゲル状態における高分子鎖の信号 であり、運動性の異なる3つの領域(架橋領域・非架橋領域・中間領域)が存在することを 示している。Fig. 5 に示したように得られた T<sub>2</sub>値は圧力に対してあまり変化は見られずほ ぽ一定である。



## Fig.4

Fig.5

The <sup>1</sup>H FID signal of PVA gel at 500 kg/cm<sup>2</sup> The plot of <sup>1</sup>H  $T_2$  of PVA/D<sub>2</sub>O gel against pressure by solid echo pulse sequence. obtained by <sup>1</sup>H NMR solid echo pulse sequence.

以上の結果より、PVA 水溶液中の高分子鎖の分子運動は溶液状態においては圧力を印加す ることにより大きく束縛される。これに対し凍結融解を繰り返し高分子鎖が3次元網目を形 成すると、圧力を印加しても分子運動はそれほど大きな影響を受けないことがわかった。ま た PVA 水溶液の2成分の信号の成分比は圧力変化に対してはほぼ一定であった。さらに圧力 印加状態下での経時変化の実験から、圧力印加により水溶液中で PVA 鎖の凝集が進むかどう かについて検討を行う予定である。

このように高圧 'H パルス NMR 法により高分子鎖間の相互作用の変化を明らかにすることが できる。これらからゲルの生成に及ぼす分子間相互作用について、発表当日述べる予定であ る。

<sup>1)</sup> H. Ohta, I. Ando, S. Fujishige, K. Kubota, J. Polym. Science: Part B: Polymer Physics, Vol. 29, 963 (1991)

# Dynamic Properties of Tetramethylammonium in Synthetic Clay Mineral Department of Chemistry, University of Tsukuba Shin'ichi Ishimaru, Miho Yamauchi, Ryuichi Ikeda

Dynamics of Tetramethylammonium(TMA) cation in the interlayer-space of saponite was investigated by <sup>1</sup>H and <sup>2</sup>H NMR spectra and spin-lattice relaxation time( $T_1$ ) measurements. Four deuterated specimens: D<sub>2</sub>O saturated TMA-saponite, anhydrous TMA-saponite, H<sub>2</sub>O saturated TMA-d<sub>12</sub>-saponite, and anhydrous TMA-d<sub>12</sub>-saponite, were prepared for the measurements. Both <sup>1</sup>H and <sup>2</sup>H spectra of the H<sub>2</sub>O saturated TMA-d<sub>12</sub>-saponite and the anhydrous TMA-d<sub>12</sub>-saponite showed sharp and structureless line-shapes at *c.a.* 250 K suggesting the cationic isotropic reorientation. The <sup>1</sup>H  $T_1$  of D<sub>2</sub>O saturated TMA-saponite showed a large distribution of the correlation time of the cationic motion.

(序)

スメクタイトや雲母などの層状粘土鉱物は負電荷を帯びたケイ酸層と層間に存在する陽イオ ンから構成される。層間の陽イオンは容易にイオン交換される性質を持つ。また、粘土層間 には陽イオンとの相互作用により、様々な分子が吸収され、層間化合物を形成する。粘土層 間に束縛された陽イオンや極性分子はバルクの液体や固体とは異なる性質を示すと予測され 興味深い。本研究では層状粘土鉱物の一種であるサポナイトの陽イオンをテトラメチルアン モニウムに交換し、層間水の有無による陽イオンの動的挙動の変化を<sup>1</sup>Hのスピン-格子緩和 時間(*T*1)および<sup>2</sup>H スペクトル測定により調べた。

(実験)

合成 Na-サポナイト(日本粘土学会参考試料 JCSS-3501 クニミネ工業)を出発物質として塩 化テトラメチルアンモニウム水溶液によるイオン交換を行いテトラメチルアンモニウムーサ ポナイト(TMA-サポナイト)を得た。得られた TMA-サポナイトを2本のガラス製試料管に 入れ、一旦、両者を真空脱水した後、一方はそのまま少量のヘリウムガスとともに封じ、も う一方は飽和水蒸気圧の D<sub>2</sub>O 蒸気に終日晒した後同様にヘリウムガスとともに封じた。塩化 テトラメチルアンモニウム-d<sub>12</sub>を用い、同様な手順により H<sub>2</sub>O 飽和 TMA-d<sub>12</sub>-サポナイト、無 水 TMA-d<sub>12</sub>-サポナイトを作製し計4種類の試料用意した。

D<sub>2</sub>O 飽和 TMA-サポナイトについては 200℃で恒量とし、室温からの減量より水和量をカチ オンあたり 14.0±0.5 分子と決定した。また同じ試料について示差熱分析(DTA)を行い、相転

キーワード: サポナイト、層間化合物、粘土鉱物

著者ふりがな:いしまる しんいち・やまうち みほ・いけだ りゅういち

移の有無を調べた。

<sup>1</sup>H T<sub>1</sub>測定は当研究室自作のパルス NMR により、スペクトル測定は Bruker MSL-300 システムにより行った。

(結果および考察)

DTA 測定により D<sub>2</sub>O 飽和 TMA-サポナイトが 217 K, 241 K, 292 K で相転移を起こすことを 見出した。また、310 K 付近から D<sub>2</sub>O の脱離によるものと思われる大きな吸熱を観測した。

D<sub>2</sub>O 飽和 TMA-サポナイトの<sup>1</sup>H NMR スペクトルは 250K 付近まで線幅がほぼ 1kHz の鋭い 吸収線を示し、それ以下の温度では冷却に伴って徐々に線幅が増大した。また、H<sub>2</sub>O 飽和 TMA-d<sub>12</sub>-サポナイトおよび無水 TMA-d<sub>12</sub>-サポナイトの<sup>2</sup>H NMR スペクトルはいずれも 120 K 付近で構造のない幅の狭い吸収線形を示しており、カチオンの全体回転がこの温度で既に活 性化されていることを示している。図 1 は両化合物の吸収線の半値全幅の温度変化である。 図中に示した破線は DTA 測定により観測された相転移温度を示している。どちらの化合物も 200 K 付近で線幅が減少しており、さらに別の運動が活性化されている様子が窺える。

図2は D<sub>2</sub>O 飽和 TMA-サポナイトの <sup>1</sup>H  $T_1$ 温度変化および周波数変化測定の結果である。 最低温相で観測された  $T_1$ 極小はカチオンの運動の活性化によるものであるが、極小より低温 側での  $T_1$ の周波数依存性は通常の熱活性化過程である BPP 理論式から予想される  $T_1 \propto \omega^2$ よ りかなり小さい。これは粘土層格子中の電荷分布によるカチオン環境の不均一によるものと 考えられる。そこで、カチオンの運動の相関時間に Cole-Davidson 型の分布を導入した理論式 を用いて最適化を行った結果、実験結果をよく再現することができた。各運動の詳細につい ては現在検討中である。



Fig.1 Temperature dependence of <sup>2</sup>H NMR FWHM of anhydrous TMA-d 12-saponite (<sup>O</sup>) and H<sub>2</sub>O saturated TMA-d<sub>12</sub>-saponite(<sup>+</sup>)



Fig.2 Temperature and frequency dependence of  $^{1}H T_{1}$  of D<sub>2</sub>O saturated TMA-saponite

P103

## ゴムの劣化挙動に対する評価法への固体高分解能 NMR の応用 (愛知工大<sup>1</sup>、東洋ゴム<sup>2</sup>) 井上眞一<sup>1</sup>、〇杉江隆徳<sup>1</sup>、鎌田恒夫<sup>2</sup>、牛尾正弘<sup>2</sup>、 岡本 弘<sup>1</sup>

# The Application of High Resolution Solid State NMR for the Appliciation of Rubber Aging Process

S. Inoue<sup>1</sup>, OT. Sugie<sup>1</sup>, T. Kamada<sup>2</sup>, M. Ushio<sup>2</sup> and H. Okamoto<sup>1</sup> (Aichi Institute of Technology<sup>1</sup>, Toyo Rubber Co., Ltd.<sup>2</sup>)

ABST : The appliciation of high resolution solid state NMR for rubber aging process has never reported. Therefore, we measured  $T_{2c}$  using CP / MAS method and appliciated aging process from layer structure. There are interesting correlations between  $T_{2c}$  and physical properties. The results indicated that the appliciation of rubber aging process at molecular level is possible.

### 緒言

これまで熱、振動、オゾンおよび紫外線などの外部の影響によるゴムの劣化挙動に対する評価としては、硬さ試験、引張試験、伸び試験、架橋密度などの物理的な試験が行われてきた。最近ではパルス NMR を用いた評価も報告されるようになったが、高分解能固体 NMR を用いた評価はほとんど報告されていないのが現状である。

そこで今回は、物質の結晶状態あるいは層構造など分子レベルでの知見が得られることから注目されている高分解能固体 NMR を用いて T<sub>2c</sub>を測定することにより、任意の温度および時間で熱劣化したゴムサンプルの劣化挙動に対する応用について検討を行った。

#### 実験

実験は東洋ゴム工業(株)から提供された 80,100 および 120°C の各温度にて 70~960 時間加熱 したゴムサンプルを Varian 社製 300MHz NMR UNITY plus を用いて T<sub>20</sub>の測定を行った。

#### 結果

結果は加熱時間が長くなるにつれて 80, 100, 120°Cの順にT<sub>2c</sub>は減少し(Fig. 1)、パルス法に相 当する T<sub>2b</sub>についても同様の傾向を示した。



Fig. 1 The spin-spin reluxation times  $(T_{2c})$  of rubber samples

キーワード:固体高分解能NMR、劣化挙動、T<sub>20</sub>、スピン拡散、層構造

いのうえ しんいち・すぎえ たかのり・かまだ つねお・うしお まさひろ・おかもと ひろし

また従来通りの物理的な試験法についても検討を行ったところ、硬さの増大、引張強度の低下、伸び率の減少および架橋密度の増大といった一連のゴムの劣化を示す傾向がみられた(Fig. 2)。



Fig. 2 The physical properties of rubber samples

### 結論

加熱温度および加熱時間の増大に伴う T<sub>2c</sub>の減少は、サンプル中の分子が二次元的な網目構造を形成することにより、隣接する炭素-炭素間でのスピン拡散が生じているためと考えられる。このことは物性値における架橋密度の増大と一致する。この二次元的な網目構造が層をなすことにより、層と層との間ですべりが生じ一連の物性値の低下を招いていると考えられる(Fig. 3)。





また、現在同様の測定方法を用いて実際に工業的に利用されているゴムパーツについても検討を 行っており、実際の使用により生じた劣化の実験室レベルでの再現、工業用ゴム製品(例えば自動車 用部品など)の寿命の予測などに対して極めて有用であると考えられる。 P104

# 結晶中でのNHO水素結合中のプロトントンネリング 1H-NMRと極低温<sup>15</sup>N-CP/MAS NMR

(群馬大工<sup>1</sup>、ベルリン自由大学<sup>2</sup>) 〇武田 定<sup>1</sup>、C. Benedict<sup>2</sup>、 U. Langer<sup>2</sup>、H.H. Limbach<sup>2</sup>

Proton tunneling in NHO hydrogen bonds in solid. <sup>1</sup>H-NMR and ultra-low temperature <sup>15</sup>N-CP/MAS NMR

## Sadamu Takeda

Department of Chemistry, Faculty of Engineering, Gunma University, Kiryu, Gunma 376 and Institute for Molecular Science, Myodaiji, Okazaki 444, Japan C. Benedict, U. Langer, and H.H. Limbach

Institut für Organische Chemie Freie Universität Berlin, Fachbereich Chemie, Takustrasse 3, D-14195 Berlin, Germany

Proton-transfer quantum tunneling in NHO hydrogen bonds of N,N'-di(2-hydroxy-1-naphthylidene)-pphenylenediamine (abbreviated by DNP) was investigated by <sup>1</sup>H-NMR relaxation and <sup>15</sup>N-CP/MAS. NMR spectrum which was measured down to 26 K for <sup>15</sup>N-enriched DNP. DNP has two NHO hydrogen bonds and combination of two possible forms, OH and NH forms, may lead to four tautomeric forms. Temperature variation of <sup>15</sup>N chemical shift indicates fast exchange between -NHand =N- even at 26 K. T<sub>1</sub> of <sup>1</sup>H and <sup>15</sup>N chemical shift were analyzed by four-site exchange model with tunneling effects. The result suggests that the form of one hydrogen bond, OH or NH form, affects the potential energy function hindering the proton transfer motion in the other hydrogen bond of DNP molecule.

水素結合中の量子効果によるプロトントランスファートンネリングの研究は化学反応や 生体系での様々なプロセスを理解する上で重要と思われる。特に複数の水素結合が相互作用 しあうような系でのプロトントランスファーダイナミクスは、分子骨格を通じた情報伝達な どにとって重要と思われる。

N, N'-di (2-hydroxy-1-naphthylidene)-p-phenylenediamine (略号:DNP) は1分子中に 2つのNHO水素結合を持ち、各々の水素結合でOH型とNH型が可能あり、これらの組み合わせ により、4種類の互変異性体が存在しうる。これら4種類の互変異性体、 [OH, OH], [OH, NH], [NH, OH], [NH, NH]、のうち[OH, NH]と[NH, OH]は結晶中でも分子の中心に対称心が あることから等価なエネルギー状態にあると思われる。

<sup>1</sup>Hの緩和速度は約25Kと200Kに極大を示す。<sup>15</sup>Nの信号は1本だけ観測され、その化学シフトはNH<sub>4</sub>Clの<sup>15</sup>Nを基準(0ppm)として338Kで180.6ppmであり、温度降下とともに次第に大きくなり26Kでは233.1ppmとなる。室温以下での<sup>15</sup>N-CP/MAS-NMRの測定にはDoty社のPenguin Probeを用いたが、前回報告したこのPenguin Probeによるシフト効果(439.9/T ppm)は補正している。

<sup>1</sup>Hの緩和速度と<sup>15</sup>N化学シフト両者の温度依存性を、4サイト交換モデルを用いて解析 した。その結果、[0H, 0H]と[0H, NH]([NH, 0H])とのエネルギー差が0.75kJ/mol、 [0H, NH]([NH, 0H])と[NH, NH]のエネルギー差が1.55kJ/molで、<sup>1</sup>Hの緩和速度と<sup>15</sup>N化学シフト 両者の温度依存性をほぼ再現できた。もし、DNP分子中の2つの水素結合が独立であれば、 これらの値は等しいはずである。この値の違いは2つの水素結合間の相互作用の現れと考え られる。また活性化エネルギーやトンネリングの速さも、[0H, NH]↔[0H, NH]([NH, 0H])と [0H, NH]([NH, 0H])↔[NH, NH]で異なることも、2つの水素結合間の相互作用を示唆している。

プロトントンネリング、極低温<sup>15</sup>N-CP/MAS-NMR、<sup>1</sup>H-NMR、NHO水素結合 たけだ さだむ、C. べねでぃくと、U. らんがー、H. H. りんぱっは

# 2次モーメントのイメージングⅡ

## 筑波大学物理工学系 〇野中正幸、松井茂、中井利仁、井上多門

## IMAGING OF THE SECOND-MOMENT II

## Institute of Applied Physics, University of Tsukuba M.Nonaka, S.Matsui, T.Nakai and T.Inouye

Approaches are discussed to imaging of the second moment of proton NMR dipolar spectra. Two methods are proposed using the peak shapes of the magic echo trains for evaluation of the second moment: One is a quasi-multidimensional FT approach where the peak shapes of the magic echoes are spatially resolved, and the other is the fast version of the former approach, collecting the same data in a much shorter measurement time. Preliminary results of spatially 1D and 2D experiments are reported.

【はじめに】

固体材料の NMR イメージングを行う上で、分解能の向上とともに重要な研究課題の一つに、 イメージコントラストをより多彩にすることがあげられる。特に、NMR スペクトロスコピーの 情報をコントラストに取り込むことは、NMR イメージング法の有用性を高める上で必要不可欠 である。前回、我々は、新たな分子運動性のコントラストとして 2 次モーメントを取り上げ、マ ジックエコートレインを用いたイメージング方式を提案した[1]。今回は、この空間 1 次元の実験 を改良した結果、さらに空間 2 次元に拡張した実験結果について発表する。

 $M_2$ イメージング n 次モーメント $M_n$ は、通常、スペクトルの線形 f( $\omega$ )により、次式のように定義される。

$$M_{n} = \frac{\int (\omega - \omega_{0})^{n} f(\omega) d\omega}{\int \int f(\omega) d\omega} \qquad (\omega_{0}: \pm \ln \exists \partial b \ \partial b) \qquad (1)$$

M<sub>2</sub>イメージング法としてまず考えられるのは、スペクトルの測定とイメージング法を多次元FT 法により結び付け[2]、空間的に分解されたスペクトルから(1)式により M<sub>2</sub>の空間分布を求める 方法である。しかし、この方法には一般的な多次元 FT 法のように測定時間が長いという欠点が ある。

これに対して、我々は時間領域の信号である FID あるいはエコー信号を直接利用する方法を考案した。FID 信号 S(t)は、Van Vleck の moment を用いて次式のように展開することができる。

$$S(t) = 1 - \frac{M_2}{2!}t^2 + \frac{M_4}{4!}t^4 - \frac{M_6}{6!}t^6 + \dots$$
 (2)

この式より、t=0 近傍の FID の形に対して curve fitting を行なうことによって  $M_2$ を求めることが できる[3]。よって、例えば Fig.la に示すような空間 1 次元のマジックエコー[4,5]イメージングシ ーケンス[6,7]により、 $t_i$ を数回インクリメントして測定し、マジックエコーの peak 付近の形を計 測することにより、 $M_2$ イメージングが可能となる(quasi-2D FT approach)。この方法では、数回で

キーワード:固体イメージング、2次モーメント、マジックエコートレイン

のなかまさゆき、まついしげる、なかいとしひと、いのうえたもん

測定が完了するので、上で述べた通常の 2D-FT 法に比べてかなり測定時間を短くすることがで きる。

さらに、我々は空間 1 次元の実験の場合には、1 回の測定のみで計測が完了する高速な方法(fast approach)も考案した(Fig.1b)。この方法では、quasi-2D FT approach(Fig.1a)に比べ  $t_1$  のインクリメントの必要がなく、多重エコーが一度に測定される。得られた多重エコーは、適切なデータ処理によって quasi-2D FT approach によって得られたデータと同様の形にすることができる。



Fig.1 Pulse sequences for spatially 1D second moment imaging using the magic echo technique. The hatched magic-sandwich RF irradiation represents a pulse cycle consisting of four magic-sandwich irradiations.

(a) Quasi-2D FT approach where  $t_1$  is incremented several times and then during  $t_2$  the echo peaks are sampled once for an echo in the presence of the pulsed gradient Gz for imaging. Fourier transformation is made along  $t_2$  only, producing z resolution.

(b) Fast approach where the magic echoes are sampled several times for an echo in the absence of the pulsed gradient Gz.

#### 【実験条件】

すべての実験は、<sup>1</sup>H共鳴周波数 60MHz の自作の装置を用いて行った。RF 磁場の強度は 100kHz、 magic echo sequence の時間間隔  $\tau$  は 50  $\mu$  s (Fig.1)、磁場勾配の強度 G<sub>z</sub> は Fig.1a の場合 16mT/m で、 Fig.1b の場合は、Fig.1a と同一の視野幅(9mm)を得るため、32mT/m とした。

空間 1 次元の実験において、quasi-2D FT approach (Fig. 1a) では 128 の magic echo を発生させ、 偶数番のエコーが測定された。 $t_1$ のインクリメントは 10 $\mu$  s 間隔で 6 回おこなった。fast approach では、各エコーを 10 $\mu$  s 間隔で 7 点サンプリングした(Fig. 1b)。 $M_2$ を求めるための curve fitting には、(2)式をt に関する 4 次関数としたものを用いた。

また、fast approach では、この方法の高速性を生かして空間2次元に拡張した実験も行なった。 2次元画像は、テストサンプルを1.8°きざみで回転することによって得られた100 projection から再構成した。S/N を向上させるために積算を8回行い、測定時間は約50 min.であった。

【結果と考察】

quasi-2D FT approach による空間 1 次元の実験結果を Fig.2 に示す。テストサンプルは 2 本の試験管(内径 3mm)にそれぞれ adamantane、hexamethylbenzene を入れたものである。得られた 2 次元データは t<sub>2</sub>に関してのみ FT され、t<sub>1</sub> 方向には magic echo の形が、z 軸方向には projection が示 されている (Fig.2a)。(2) 式に基づく t<sub>1</sub> 方向の curve fitting により、M<sub>2</sub>の空間分布が得られた (Fig.2b)。 fast approach による実験結果 (Fig.3)も Fig.2 と同様の結果が得られ、本方法の有用性が示された。 M<sub>2</sub>の値は、スペクトル実験より求めた M<sub>2</sub> 値(adamantane 0.94 G<sup>2</sup>, hexamethylbenzene 2.01 G<sup>2</sup>)に良 く一致している。

fast approach により測定された、テストサンプルの 2 次モーメントの空間 2 次元分布を Fig.4b に示す。これは、Fig.4a に示される 7 枚の 2 次元画像について curve fitting することによって得 られた。テストサンプルは、adamantane、hexamethylbenzene 粉末を内径 7mm の試験管に入れたも ので、粉末は厚さ 1mm のテフロンシートにより分けられている。各粉末の M<sub>2</sub> 値が精度良く得ら れている。FID が 1/e に減衰するところを T<sub>2</sub>と仮定すると、両試料の T<sub>2</sub>は共に 50  $\mu$  s 程度であ り、M<sub>2</sub> は、T<sub>2</sub>よりも分子運動性に対してより感度のよいパラメータであることが確認できる。 固体の NMR イメージングにおいて、このような Echo Planar 法に類似の原理に基づく高速法が実 現されたのは本実験が初めてである。





Fig.3 Spatially 1D experimental results obtained by the fast approach shown in Fig.1b. Only a single measurement (16 accumulations for S/N improvement) was made with seven points sampling for each echo. The corresponding seven projections are shown in (a). Curve fittings along the  $t_1$  axis produce the localized values of the second moment as shown in(b).



Fig.4 Spatially 2D experimental results obtained by the fast approach shown in Fig.1b. One hundred measurements (8 accumulation for S/N improvement) were made to record 100 projections by stepwise sample rotation. Each echo was sampled by seven points and the corresponding seven 2D images obtained by filtered back projection are shown in (a). Each 2D image is displayed on a 64x64 matrix. Curve fittings at the resolved 2D locations produce the 2D distribution of  $M_2$  values as shown in (b).

### References

[1] 野中正幸,福永康弘,中井利仁,松井茂,井上多門 "2 次モーメントのイメージング"第35回 NMR 討論会要旨 3P41 (1996)

- [2] S.Matsui, J.Magn.Reson., 95(1991)149.
- [3] J.G.Powles and J.H.Strange, Proc. Phys. Soc., 82(1963)6.
- [4] W.-K.Rhim, A.Pine and J.S. Waugh, Phys. Rev., B3(1971)684
- [5] K.Takegoshi and C.A.McDowell, Chem. Phys. Lett., 116(1985)100.
- [6] S.Matsui, Chem. Phys. Lett., 179(1991)187.
- [7] S.Matsui, A.Uraoka, T.Inouye, J.Magn.Reson., A 120(1996)11.

P106

## 東工大工 〇石井張愛、安藤慎治、安藤勲

Solid State <sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N-NMR Studies on Polyimide Conformation in Solid

Polyimide is an excellent thermostable polymer. However we do not have sufficient information about the relation between their conformation and property, because Polyimides are difficult to be analyzed by X-ray diffraction because it needs a single crystal and polymer has a lot of amorphous region.

Then we made an attempt to develop a new structural investigation method by using solid state  ${}^{13}C$ ,  ${}^{15}N$ -NMR chemical shift.

We synthesized several kinds of substituted aromatic imides which have different dihedral angles( $\omega$ ) between imide ring and phenyl ring. And we recorded high-resolution solid-state and solution <sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N-NMR spectra. We found a relation between their chemical shifts and dihedral angles.

OHaruchika Ishii, Shinji Ando and Isao Ando

Department of Polymer Chemistry, Tokyo Institute of Technology

1.序論及び目的

機能性高分子材料研究の始まった1940年代から現在までに芳香族ポリアミドや芳香族 ポリイミドなど様々な耐熱性高分子の研究がなされており、またこれまで実用化され、 多種多様な用途に用いられている。しかしながらその機能と構造の関係が未だ明らかに なっていない例も数多い。

このような機能性高分子の中でも耐熱性をはじめとする多くの有用な性質(例として は難燃性、高い機械強度など)を持つ芳香族ポリイミドの、固体中での芳香環とイミド 環の間の二面角ωに注目した。本研究では、現在広く行われているようなX線回折を用 いた構造決定法を行うには難しい高分子量のポリイミドのコンホメーションを、固体 <sup>13</sup>C、<sup>15</sup>N-NMR化学シフトを用いて決定する方法を開発することを目的とする。

キーワード(コンホメーション、ポリイミド) いしいはるちか、あんどうしんじ、あんどういさお 2.実験

X線によって構造解析がなされている低分子量の芳香族イミド化合物を5種合成を行った。これらのサンプルは置換基と結晶系の違いによってそれぞれのイミド環と芳香環の間の二面角ωは変化している。これらの固体CP/MAS及びDipolar Dephasing <sup>13</sup>C、<sup>15</sup>N·NMR、溶液<sup>13</sup>C、<sup>15</sup>N·NMR スペクトルをそれぞれ観測し、各核の化学シフトと二面角ωとの相関を調べた。

2.1.NMRの測定条件について

2.1.1.溶液NMRについて

溶液<sup>13</sup>C·NMRスペクトルはいずれも日本電子製GSX·500NMRスペクトロメーター(観 測周波数125.7MH<sub>z</sub>、基準にはTMS)を用い、溶媒にはCDCl<sub>3</sub>を使用し、また溶液 <sup>15</sup>N·NMRスペクトルにはBruker社製MSL·400NMRスペクトロメーター(観測周波数 40.5MH<sub>z</sub>、基準にはCH<sub>3</sub>NO<sub>2</sub>を使ったがNH<sub>4</sub>NO<sub>3</sub>基準に補正)を用い、溶媒はCDCl<sub>3</sub>を用いた。

2.1.2.固体NMRについて

固体NMR測定にはすべてBruker社製DSX-300スペクトロメーターを用い、<sup>13</sup>C (観測周 波数75.5MH<sub>z</sub>基準はTMS)、<sup>15</sup>N (観測周波数30.4MH<sub>z</sub>、基準にはグリシンを用いたが NH<sub>4</sub>NO<sub>3</sub>基準に補正)のスペクトルを固体<sup>13</sup>C CP/MAS及び固体<sup>13</sup>C CP/MAS+Dipolar Dephasing (コンタクトタイムは40 $\mu$  sec)、<sup>15</sup>N CP/MAS法で観測した(スペクトル例、 Figure 2、3)。

3.結果·考察

3.1. 固体<sup>13</sup>C-NMR 化学シフトについて

観測された化学シフトには置換基の効果が含まれているため、それが障害となって二 面角の違いによる化学シフトの有為な変化を見ることが出来なかった。そこで置換基の 効果を取り除く方法として、溶液中ではこの結合回りに自由回転が起こっていると仮定 し、固体<sup>13</sup>C·NMR 化学シフトから同じ核の溶液<sup>13</sup>C·NMR 化学シフトを引くことを考え た。この方法で算出した値と二面角 ωをプロットしたところ、C2部 (Figure 1参照)の 化学シフトの差に二面角との相関が得られた (Figure 4)。またその他の位置の <sup>13</sup>C·NMR 化学シフトに関しては有為な相関はえられなかった。C2位置の<sup>13</sup>C-NMR 化学 シフトに二面角の影響がでるのは、イミド環のカルボニル基との距離の変化によるもの と思われる。

3.2. 固体<sup>15</sup>N-NMR化学シフトについて

上記の3.1. 固体<sup>13</sup>C-NMR 化学シフトと同様に置換基の化学シフトに対する効果を排除 するため、溶液<sup>5</sup>N-NMR化学シフトを引いた値と二面角 $\omega$ との相関を調べた(Figure 5)。 しかしながら、二面角 $\omega$ との間に相関は見られなかった。



Figure 1 Dihedral angle  $\omega$  and C2 N atoms.

Table 1 Structure of sample and their  $\omega$  s.



-377-

P107

# 固体ポリペプチドの<sup>13</sup>C NMR化学シフトテンソルと 立体構造との相関 (2) (群馬大工) 松澤義治、〇芦川幹也、尾崎拓男、荘司 願 (東工大工) 安藤 勲

Correlation between <sup>13</sup>C NMR Chemical Shift Tensor Components and Conformation of Polypeptides in the Solid State (2) Y. Matsuzawa<sup>1</sup>, M. Ashikawa<sup>1</sup>, T. Ozaki<sup>1</sup>, I. Ando<sup>2</sup> and A. Shoji<sup>1</sup>

<sup>1</sup>Department of Biological Sciences, Gunma University, and <sup>2</sup>Department of

Polymer Chemistry, Tokyo Institute of Technology

The conformations of some polypeptides and oligopeptides containing  $(1-{}^{13}C)$ -labeled L-amino acid residue in the solid state has been studied by  ${}^{13}C$  NMR method in order to clarify conformational effects on the  ${}^{13}C$  chemical shift tensor components ( $\delta_{11}$ ,  $\delta_{22}$ ,  $\delta_{33}$ ) of  $(1-{}^{13}C)$  labeled L-amino acid residue adopting right-handed  $\alpha$ -helix ( $\alpha$ -helix), left-handed  $\alpha$ -helix ( $\alpha_{L}$ -helix), and anti-parallel  $\beta$ -sheet forms. It was found that the  ${}^{13}C$  chemical shift tensor components of C=O,  $\delta_{22}$ , depends mainly on conformation. In addition, it was found that the  $\delta_{22}$  depends on the nature of the amino acid residues in copolypeptides.

1 緒言

カルボニル炭素の<sup>13</sup>C 等方性化学シフト( $\delta_{iso}$ )は、ポリペプチドの固体コンホメーションに依存して変化し、固体構造解析の有効な手段として確立されている<sup>1,2</sup>。一方、 <sup>13</sup>C 化学シフトテンソル主値 ( $\delta_{11}$ ,  $\delta_{22}$ ,  $\delta_{33}$ )は、より詳細な情報を含むことが期待されており、オリゴペプチドについて水素結合との相関が報告されている<sup>3-6</sup>。しかしなふがら、ポリペプチドの<sup>13</sup>C 化学シフトテンソルに関する研究は殆ど行われていない。

そこで本研究では、1-<sup>13</sup>C 標識アミノ酸残基を含む種々のポリペプチド及びオリゴ ペプチドを合成し、カルボニル炭素の<sup>13</sup>C 化学シフトテンソル主値とコンホメーショ ン・アミノ酸組成(アミノ酸配列)との関係について調べた。

2 実験

1-<sup>13</sup>C 標識アミノ酸を含むポリペプチド([Ala\*,X]<sub>n</sub>, [Leu\*,X]<sub>n</sub>, [Val\*,X]<sub>n</sub>)は、N-カル ボキシアミノ酸無水物(NCA)法により合成した。ヘプタ(7量体)ペプチド (H-[Ala]<sub>3</sub>-Ala\*-[Ala]<sub>3</sub>-OH, H-[Leu]<sub>3</sub>-Leu\*-[Leu]<sub>3</sub>-OH)は、Fmoc-法により固相合成 した。<sup>13</sup>C CP-MASおよびCP-Static スペクトルは、JEOL EX-270WB NMR分光計 により67.8 MHz で測定した。<sup>13</sup>C 化学シフトテンソル主値は、<sup>13</sup>C CP-Static スペク トルより決定した。

キーワード:<sup>13</sup>C化学シフトテンソル、ポリペプチド、コンホメーション

まつざわよしはる,あしかわみきや,おざきたくお,しょうじあきら,あんどういさお

3 結果・考察

1) 試料のコンホメーション解析

各試料のコンホメーションは、<sup>13</sup>C 等方性化学シフトデータに基づいて決定した (Table 1)。

2) ホモポリペプチドの $\delta_{22}$ とコンホメーションとの相関

 $\alpha$ -ヘリックスホモポリペプチドの $\delta_{22}$  (Ala\*; 191.4、Leu\*; 193.0 ppm) は、 $\beta$ -シートの $\delta_{22}$  (Ala\*; 180.2、Leu\*; 177.7 ppm) に比べ10-15 ppm低磁場側に観測された。 また、 $\alpha_{L}$ -ヘリックスの $\delta_{22}$  (Ala\*; 182.5 ppm、Leu\*; 180.7 ppm) は $\beta$ -シートの $\delta_{22}$  よりわずかに低磁場側に観測された。以上のことから、 $\delta_{22}$ はコンホメーションに大きく依存し、各コンホメーション間のシフト差は等方性化学シフトの場合よりも大きいことが確認された。さらに、同じコンホメーションでのアミノ酸残基の種類によるシフト差は最大で3 ppm観測され、 $\delta_{22}$ がアミノ酸残基の種類を敏感に反映することも明らかになった。

3) コポリペプチドのδ<sub>22</sub>とコンホメーション・アミノ酸組成との相関

アミノ酸組成の変化に伴うシフト差は、[Ala\*,Leu]<sub>n</sub>,[Leu\*,Ala]<sub>n</sub>で2 ppm以内であり、 アミノ酸組成の影響が小さいことが示唆された。また、[Ala\*,Val]<sub>n</sub>, [Val\*,Ala]<sub>n</sub>では、  $\alpha$ -ヘリックスと $\beta$ -シート間のシフト差が5~10 ppm 程度で、 $\delta_{22}$ はコンホメーション の違いにより大きく変化し、わずかにアミノ酸残基の組成・配列の影響を反映する ことが明らかになった。このようなアミノ酸組成によるシフト差は等方性化学シフ トではほとんど観測されていないことから、この結果は $\delta_{22}$ がコンホメーション解析 だけでなくアミノ酸配列の解析に利用できる可能性を示唆するものであるといえる。

4 結論

- 1) ポリペプチドのカルボニル炭素の<sup>13</sup>C化学シフトテンソル主値 δ<sub>22</sub>は、低磁場側 からα-ヘリックス (188-194 ppm)、α<sub>L</sub>-ヘリックス (180-183 ppm)、β-シート (177-184 ppm) となり、コンホメーション依存化学シフト値が得られた。
- 2) 同一コンホメーションをとる各試料間の $\delta_{22}$ のシフト差を調べると、 $\alpha$ -ヘリック スで 6 ppm、 $\beta$ -シートで7 ppmと大きい。このことから、 $\delta_{22}$ からアミノ酸の種 類および配列に関する情報が得られることがわかった。

文献

- 1) H. Saito, R. Tabeta, A. Shoji, T. Ozaki, I. Ando, Macromolecules, 1983, 16, 1050-1057.
- 2) A. Shoji, T. Ozaki, H. Saito, R. Tabeta, I. Ando, Macromolecules, 1984, 17, 1472-1479.
- 3) S. Ando, I. Ando, A. Shoji, T. Ozaki, J. Am. Chem. Soc., 1988, 110, 3380-3386.
- 4) N.Asakawa, H. Kurosu, I. Ando, A. Shoji, T. Ozaki, J. Mol. Stract., 1994, 317, 119-129.
- 5) Zhengtian Gu, R. Zambraro, A McDermott, J. Am. Chem. Soc., 1994, 116, 6368-6372.
- 6) T. Kameda, N. Takeda, S. Kuroki, H. Kurosu, S. Ando, I. Ando, A. Shoji, T. Ozaki, J. Mol. Stract., 1996, 348, 17-23.

| sample                                              | composition | conformation                 | <sup>13</sup> C chemical shifts (ppm from TMS) |       |
|-----------------------------------------------------|-------------|------------------------------|------------------------------------------------|-------|
|                                                     |             |                              | δ <sub>iso</sub>                               | δ22   |
| [Ala*] <sub>100</sub>                               | 100         | α-helix                      | 176.7                                          | 191.4 |
| H-[Ala]₃-[Ala*]-[Ala]₃-OH                           | -           | β-sheet                      | 172.4                                          | 180.2 |
| [Ala*, D-Ala] <sub>100</sub>                        | 20 : 80     | $\alpha_L$ -helix            | 173.4                                          | 182.5 |
| [Ala*, Leu] <sub>100</sub>                          | 25 : 75     | α-helix                      | 176.7                                          | 192.4 |
| [Ala*, Leu] <sub>100</sub>                          | 50 : 50     | α-helix                      | 176.7                                          | 192.5 |
| [Ala*, Leu] <sub>100</sub>                          | 75 : 25     | α-helix                      | 176.7                                          | 191.9 |
| [Ala*, Val] <sub>100</sub>                          | 20 : 80     | β-sheet                      | 173.0                                          | 181.2 |
| [Ala⁺, Val]₁₀₀                                      | 30 : 70     | $\beta$ -sheet(+ $\alpha$ )  | 173.1 (176.6)                                  | 183.5 |
| [Ala*, Val] <sub>100</sub>                          | 40 : 60     | $\alpha$ -helix (+ $\beta$ ) | 176.6 (172.1)                                  | 188.2 |
| [Leu*, Leu] <sub>100</sub>                          | 100         | α-helix                      | 176.3                                          | 193.0 |
| H-[Leu] <sub>3</sub> -[Leu*]-[Leu] <sub>3</sub> -OH | -           | β-sheet                      | 171.5                                          | 177.7 |
| [Leu*, D-Leu] <sub>100</sub>                        | 20 : 80     | α <sub>∟</sub> -helix        | 173.5                                          | 180.7 |
| [Leu*, Ala] <sub>100</sub>                          | 25:75       | $\alpha$ -helix              | 176.2                                          | 192.1 |
| [Leu*, Ala] <sub>100</sub>                          | 50:50       | α-helix                      | 176.1                                          | 193.7 |
| [Leu*, Ala] <sub>100</sub>                          | 75:25       | $\alpha$ -helix              | 176.2                                          | 193.7 |
| [Val*] <sub>100</sub>                               | 100         | β-sheet                      | 172.3                                          | 177.9 |
| [Val*, Ala] <sub>100</sub>                          | 80 : 20     | β-sheet                      | 172.2                                          | 181.2 |
| [Val*, Ala] <sub>100</sub>                          | 70:30       | $\beta$ -sheet(+ $\alpha$ )  | 172.3 (174.9)                                  | 181.0 |
| [Val*, Ala] <sub>100</sub>                          | 60 : 40     | $\alpha$ -helix(+ $\beta$ )  | 174.9 (172.3)                                  | 189.2 |

Table 1 Observed <sup>13</sup>C chemical shift values ( $\delta_{iso}$ ,  $\delta_{22}$ ) of some 1–<sup>13</sup>C labeled peptides.
白金ジオキシム錯体を用いた一次元超格子の作製と固体 NMR 法による構 造評価 (物質研<sup>1</sup>・東大理<sup>2</sup>) 〇金久保光央<sup>1</sup>・山本薫<sup>2</sup>・牛島洋史<sup>1</sup>・上田貴洋<sup>1</sup>・鎌 田俊英<sup>1</sup>・水上富士夫<sup>1</sup>・太田俊明<sup>2</sup>

Preparation and Solid State NMR Evaluation of One-dimensional Superlattice of Platinum Dionedioximates

(National Institute of Material and Chemical Research,<sup>1</sup> School of Science, Univ. of Tokyo<sup>2</sup>) OMitsuhiro Kanakubo,<sup>1</sup> Kaoru Yamamoto,<sup>2</sup> Hirobumi Ushijima,<sup>1</sup> Takahiro Ueda,<sup>1</sup> Toshihide Kamata,<sup>1</sup> Fujio Mizukami,<sup>1</sup> and Toshiaki Ohta<sup>2</sup>

A Mixed crystal of bis(dimethylglyoximato)platinum(II) ( $Pt(dmg)_2$ ) and bis(diethylglyoximato)platinum(II) ( $Pt(deg)_2$ ) was prepared by coevaporation. <sup>13</sup>C CP MAS NMR spectra of  $Pt(dmg)_2$ ,  $Pt(deg)_2$ , the mixture, and the coevaporated film have been measured. The peaks observed for the coevaporated film are relatively broad. This fact suggests the one-dimensional structure where the two complexes are randomly stacked.

【序】 d<sup>®</sup> 金属イオンのジオンジオキシム錯体は平面 四配位型の構造をもち、固体結晶中では中心金属が 直線上に連なった一次元分子カラムを形成するこ とが知られている。それらの物質は、その一次元金 属鎖構造により、電気伝導性、三次非線形光学特性 など種々の興味深い物性を示すことが分かってい る。そこで我々は、その金属鎖構造に注目し、一次 元電子系の人工的制御を試みてきた。その過程で、



Fig. 1 Structure of  $Pt(dmg)_2$  (R = CH<sub>3</sub>) and  $Pt(deg)_2$  (R = C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>)

異なる金属間距離をもつ二種類の白金ジオンジオキシム錯体(Fig. 1)が分子線蒸着法によ り混晶化でき、一次元超格子を作製しうることを見出した。これまで、混晶の構造評価につ いては可視-紫外吸収スペクトルならびにX線回折により行ってきた。本研究では、分子線 蒸着法により作製した混晶の構造評価に固体 NMR 法を適用し、より分子論的な描象を得る ことを目的とした。

【実験】混晶は分子線蒸着装置(ULVAC)を用い、 $2 \times 10^{-6} \sim 4 \times 10^{-7}$  torr の真空下で、 Pt(dmg)<sub>2</sub>, Pt(deg)<sub>2</sub> をそれぞれ 380 C, 150 Cで加熱し(蒸着速度=約 0.3 nm s<sup>-1</sup>)、スライ ドグラスに共蒸着させることにより作製した。共蒸着膜の厚さが 0.2  $\mu$ m 以下で可視部の最

ー次元超格子・白金ジオンジオキシム錯体・分子線蒸着・混晶・固体 NMR

かなくぼみつひろ・やまもとかおる・うしじまひろぶみ・うえだたかひろ・かまたとしひで・ みずかみふじお・おおたとしあき 大吸収波長が 500~600 nm の範囲のもの (Fig. 2) をスライドグラスからはがしと り固体 N M R の 試料とした。<sup>13</sup>C CPMAS NMR は、Bruker AMX-500 を用い、298 K、 接触時間 4 ms、遅延時間 4 s の条件で測定 した。

【結果】Pt(dmg)<sub>2</sub> および Pt(deg)<sub>2</sub>の <sup>13</sup>C CPMAS NMR の測定結果をFig.3 a, bに示 す。10~20 ppm にアルキル基のピークが、 150~160 ppm に5員環を形成している炭 素 ( $C_1$ および $C_2$ )のピークが観測された。 後者のピークは Pt(dmg)<sub>2</sub> で 4.3 ppm、 Pt(deg)<sub>2</sub> で 0.8 ppm 分裂した。この分裂は 錯体分子の構造が  $C_2$  対称であることに起 因している。分裂の程度が Pt(deg)<sub>2</sub> で小さ かったのは、より  $C_4$  対称に近かったため と推測される (Pt(dmg)<sub>2</sub>)<sup>-1)</sup>では Pt-N<sub>1</sub>=197(2) pm, Pt-N<sub>2</sub>=195(2) pm 、 Pt(deg)<sub>2</sub> で は Pt-N<sub>1</sub>=197(1) pm, Pt-N<sub>2</sub>=196(1) pm)。

上記二種類の錯体を乳鉢を用いて物理的 に混合した試料のスペクトルを Fig.3 c に 示す。混合物のスペクトルは非常に鋭い吸 収線を与え、Fig.3 a と b の単なる重ね合わ せであることが分かる。一方、共蒸着によ り作製した混晶のスペクトル (Fig. 3 d) は、非常にブロードな吸収線を与えること が分かった。これは、二種類の錯体が混晶 化し、隣接した分子の影響を受けたためと 考えられる。すなわち、二種類の錯体がラ ンダムにスタックして一次元白金鎖を形成 したための効果が現れたものと考えられる。

M.S.Hussain, B.E.V.Salinas, and
 E.O.Schlemper, Acta Cryst. B35, 633 (1979).





#### <sup>2</sup>H-MAS-NMR による

有機磁性結晶における電子スピン密度分布の研究 (群馬大工<sup>1</sup>、阪大院理<sup>2</sup>、電通大電子物性<sup>3</sup>) 武田 定<sup>1</sup>、〇丸田悟朗<sup>2</sup>、山口 兆<sup>2</sup>、井街 論<sup>3</sup>、石田尚行<sup>3</sup>、野上 隆<sup>3</sup>

<sup>2</sup>H-MAS-NMR study of electron spin density distribution in organic magnetic crystals

Goro Maruta and Kizashi Yamaguchi

Department of Chemistry, Faculty of Science, Osaka University, Toyonaka, Osaka 560, Japan Sadamu Takeda

Department of Chemistry, Faculty of Engineering, Gunma University, Kiryu, Gunma 376 and Institute for Molecular Science, Myodaiji, Okazaki 444, Japan

Ron Imachi, Takayuki Ishida and Takashi Nogami

Department of Applied Physics and Chemistry, The University of Electro-Communications, Chofu, Tokyo 182, Japan

Electron spin densities on hydrogen atoms of 4-(hydroxyimino)-TEMPO, which has been recently found to be a molecular ferromagnet at low temperature, were determined in the crystal phase from the temperature dependence of the Fermi contact shift measured by <sup>2</sup>H-MAS-NMR. Large negative hyperfine coupling constant,  $A_D$  ( $A_D = -0.55$ MHz), observed for the NOD group implies that spin polarization mechanism works via intermolecular hydrogen bond. Positive hyperfine coupling constant ( $A_D = +0.12$ MHz) for axial CD<sub>3</sub> groups indicates that single occupied MO spreads out toward the direction of axial methyl groups by hyperconjugation, while the equatrial methyl groups show negative coupling constant ( $A_D = -0.24$ MHz). MAS heating problem and the calibration of the thermometer which we employed are also presented.

ニトロキシド基をスピン源とする有機磁性結晶における分子間磁気相互作用は、ラジカル サイト間の直接の相互作用と、C原子やH原子を介する間接的な相互作用に大別される。前 者は不対電子軌道(SOMO)の形状と配向、後者は隣接分子のラジカルサイトと接する水素原 子上の電子スピン密度が重要である。

4-hydroxyimino-TEMPOは、低温(Tc~0.25K)で強磁性相に転移する有機磁性結晶であり、 ニトロキシド基は隣接する分子のヒドロキシイミノ基と分子間水素結合を形成している。本 研究では、選択的に重水素置換を行った試料について、高速マジック角回転法を用いた D-NMRスペクトルを室温から170 Kの温度領域で測定し、コンタクトシフトの温度変化から結 晶中における水素原子のスピン密度を実験的に決定した。

NOD 基の重水素核スピン-電子スピン結合定数  $A_{\rm D}$  ( $A_{\rm D}$ =-0.55MHz)が大きな負の値である ことから、分子間水素結合を介したスピン分極機構が働いていることがわかる。CD<sub>3</sub>基の結 合定数は、エクアトリアル位で負( $A_{\rm D}$ =-0.24MHz)、アキシャル位で正( $A_{\rm D}$ =+0.12MHz)で ある。これは、超共役によりSOMOがアキシャルメチル基の方向に広がっていることを意味 しており、分子軌道計算の結果もこれを支持している。

MAS 測定では、高速回転による試料温度の上昇が起こるため温度校正が必要である。今回、 硝酸鉛(II)の<sup>207</sup>Pb 化学シフトの温度依存性と柔粘性結晶の転移点を用いて温度校正を行った ので、あわせて報告する。

<sup>2</sup>H-MAS-NMR、有機強磁性体、水素結合、コンタクトシフト、温度校正

たけだ さだむ、まるた ごろう、やまぐち きざし、いまち ろん、いしだ たかゆき、のがみ たかし

<sup>15</sup> N 選択標識 α ヘリックス形オリゴペプチドの溶液中での 隣接アミノ酸残基効果の研究 (群大工) ○秦野腎一・木口英幸・若松馨・莊司顯

A Study of Neighboring Amino-acid Sequence Effect of α-helical Oligopeptides Containing <sup>15</sup>N Labeled Residues in Solution

# Ken-ichi Hatano, Hideyuki Kiguchi, Kaori Wakamatsu, and Akira Shoji Faculty of Engineering, Gunma University

Recently, we reported the correlation between the solid-state <sup>15</sup>N chemical shifts of the labeled residue and the neighboring amino-acid sequence in selectively isotope-labeled  $\alpha$ -helical octadeca peptides. In that report, it revealed that  $\delta_{iso}$  in the polypeptides depends mainly on the preceding residue of labeled residues and sequence effects at other positions are small. In this study, the <sup>15</sup>N chemical shifts in the same  $\alpha$ -helical peptides have been measured using two-dimensional heteronuclear multi-quantum coherence experiments. As a result, backbone peptide <sup>15</sup>N chemical shifts for a given residue type are strongly affected by the neighboring residue types in the sequence. Thus, in solution state as well as in the solid state, the <sup>15</sup>N chemical shifts are very sensitive to sequence-effects of the preceding residue as well as conformational effects and residue type.

1. はじめに

固体状態における多分散系ポリペプチドの主鎖カルボニル炭素の等方 性化学シフトはアミノ酸残基の種類にはあまり依存せず、主にコンホメ ーションに大きく依存することがわかっている。また主鎖アミド窒素の 等方性化学シフトはコンホメーション依存性、アミノ酸残基の種類、そ して隣接アミノ酸残基の効果による影響を受けるということがわかって いる。本研究室でのこれまでの研究によって、単分散系ポリペプチドを 用いこれらのことを確認した<sup>1)</sup>。

溶液状態においては、ランダムコイル状態でのアミド窒素の化学シフトの隣接アミノ酸残基効果の研究が行なわれている<sup>2)</sup>。本研究では、固体状態と同じ規則的二次構造をとったポリペプチドを溶液状態で測定し、 <sup>15</sup>N化学シフトに対するアミノ酸配列効果が果たして固体状態と同様に 観測されるかどうかを調べ議論していきたい。

キーワード:<sup>15</sup>N-NMR、ポリペプチド、化学シフト、コンホメーション はたの けんいち、きぐち ひでゆき、わかまつ かおり、しょうじ あきら 2. 実験

実験試料は、Phe, Leu, Ala から構成された 18 量体のポリペプチドで、 N末端から 8 位のカルボニル炭素を<sup>13</sup> C で、12 位のアミド窒素を<sup>15</sup> N で ラベル化したものである。そのアミノ酸配列を図1 に示す。以下、本試 料を FLA シリーズと略す。

1 2 3 4 5 6 7 8 9 10 11 13 13 14 15 16 17 18 F-L-A-F-L-A-F-Leu<sup>c</sup>-Ala - Phe-Leu-Ala<sup>N</sup>-Phe-L-A-F-L-A FLA1 F-L-A-F-L-A-F-Leu<sup>c</sup> - Ala - Phe-Ala - Ala<sup>N</sup>- Phe-L-A-F-L-A FLA2 F-L-A-F-L-A-F-Leu<sup>c</sup> - Ala - Phe-Phe-Ala<sup>N</sup>-Phe-L-A-F-L-A FLA3 F-L-A-F-L-A-F-Leu<sup>c</sup> - Ala - Leu - Ala<sup>N</sup>- Phe-L-A-F-L-A FLA4 F-L-A-F-L-A-F-Leu<sup>c</sup> - Ala - Ala - Leu - Ala<sup>N</sup>- Phe-L-A-F-L-A FLA5 F-L-A-F-L-A-F-Leu<sup>c</sup>-Leu-Phe-Leu-Ala<sup>N</sup>-Phe-L-A-F-L-A FLA6 F-L-A-F-L-A-F-Leu<sup>c</sup>- Phe- Phe- Leu - Ala<sup>N</sup>- Phe-L-A-F-L-A FLA7 FLA8 : F-L-A-F-L-A-F-Ala<sup>c</sup> - Ala - Phe-Leu - Ala<sup>N</sup>- Phe-L-A-F-L-A FLA9 : F-L-A-F-L-A-F-Phe<sup>c</sup>- Ala - Phe-Leu - Ala<sup>N</sup>- Phe-L-A-F-L-A FLA10: F-L-A-F-L-A-F-Leu<sup>c</sup>- Ala - Phe-Leu - Ala<sup>N</sup>-Leu - L-A-F-L-A FLA11 : F-L-A-F-L-A-F-Leu<sup>C</sup>- Ala - Phe-Leu - Ala<sup>N</sup>- Ala - L-A-F-L-A

Figure 1. Amino acid sequences of  $\alpha$ -helical octadeca-peptides containing Ala<sup>N</sup> (12th) and Leu<sup>C</sup>, Ala<sup>C</sup>, Phe<sup>C</sup> (8th) residue.

FLA シリーズの各試料が溶液中でαヘリックスをとる溶媒系を様々な 溶媒からスクリーニングして見いだした。αヘリックス形の確認には旋 光分散 (ORD)の測定(日本分光製 ORD/CD J-20A型:波長は 300 から 400nm)で行った<sup>3)</sup>。

溶液<sup>1</sup>H、<sup>13</sup>C、<sup>15</sup>N-NMR化学シフトの測定は、Bruker 社製 ARX400 で行った。<sup>13</sup>C標識したカルボニル炭素は一次元法、<sup>15</sup>N標識したアミド 窒素とそこに結合したアミドプロトンは HMQC 法で測定し、<sup>1</sup>H化学シ フトはテトラメチルシランを基準とし<sup>13</sup>Cと<sup>15</sup>N化学シフトにおいては <sup>1</sup>Hの化学シフト値から補正した<sup>4),5)</sup>。

3.結果および考察

ORD 測定の結果より、α ヘリックス形の含量が高くかつよく溶ける溶 媒は、トリフルオロエタノール:ヘキサフルオロイソプロパノール (3: 7) 混合溶媒であることがわかった。このときのα ヘリックス含量は 59% と見積ることができた。この結果は、NMRの化学シフト値からも支持 され、αヘリックス形をとっていることが確認できた<sup>の</sup>。

図2に、溶液中での各試料の12位の<sup>15</sup>N標識アラニン残基の<sup>15</sup>N化学 シフトを示す。比較のため、固体で得られた<sup>15</sup>N化学シフトも図2に示 してある。また、図3には溶液中の12位のアミドプロトンの化学シフト を示した。





← Figure 2. Plots of <sup>15</sup>N chemical shift of Ala<sup>N</sup> (12th)in the oligopeptides against the position of amino acid sequence. The upper panel indicates that measured in solution, and the lower one in the solid state.

<sup> $\uparrow$ </sup> <u>Figure 3.</u> Plots of the NH chemical shift of amide proton coupled to Ala<sup>N</sup> (12th) in the peptides against the position of amino acid residue.

主鎖アミド窒素: 図2の<sup>15</sup>N化学シフトをみると、11位のアミノ酸残基 の影響が他の残基に比べて大きく12位の<sup>15</sup>N標識アラニン残基の化学 シフトに反映されていることがわかる。このことから、<sup>15</sup>N化学シフト は、隣接した11位の残基によって大きく影響を受けるということが結論 できた。以上の結果は固体状態の結果とほぼ同様な傾向を示すことから、 溶液中でも隣接アミノ酸残基効果が存在しているという事が明らかにな った。また、Ala, Phe における化学シフトの挙動は、固体NMRでの化 学シフトテンソル σ<sub>22</sub>のそれと大変よく似ている事がわかった<sup>1)</sup>。

<u>主鎖アミドプロトン</u>:図3に示すように各試料での<sup>1</sup>H化学シフトをみると、8位に Ala 残基または Phe 残基、そして 11 位が Ala 残基のとき高

磁場側へ大きくシフトしている。この原因としては、8 位の残基のカル ボニル炭素は 12 位の残基のアミドプロトンと水素結合を形成すること によって8位の残基の影響を受けているものだと考えられる。11 位の残 基については、アミド窒素同様に隣接アミノ酸残基効果の影響を最も受 けているためだと考えられる。また図2と図3を比較してみると、12 位 の<sup>15</sup>N化学シフトは8位の残基の影響を殆ど受けないのに対し、<sup>1</sup>H化学 シフトがかなり影響を受けている理由としては、アミド窒素よりもアミ ドプロトンの方が8位の残基の側鎖により近いためその影響を受けやす い事が考えられる。

<u>主鎖カルボニル炭素</u>: FLA1, 2, 3 の<sup>13</sup> C 化学シフト値は、これらの 3 つ の試料が溶媒に非常に溶けにくいサンプルであったため積算回数を重ね ても観測できなかった。その他のサンプルについても、FLA9 以外は隣 接アミノ酸残基効果の影響をあまり受けていないという結果が得られた。 FLA9 だけが他のアミノ酸残基と異なり大きく高磁場側へシフトしてい るが、これは固体状態の場合と同様、Phe 残基側鎖の環電流シフト効果 によるものだと考えられる。

4.参考文献

- 1) 莊司顯, 小川一輝; 第35回NMR 討論会講演要旨集, p.282 (1996)
- 2) Daniel Braun, Gerhard Wider, Kurt Wüthrich, J. Am. Chem. Soc., 116, 8466-8469, 1994
- 3) 浜口浩三, 武貞啓子, 蛋白質の旋光性: ORD と CD, 東京大学出版会, 1971
- 4) David S. Wishart, Colin G. Bigam, Arne Holm, Robert S. Hodges, Brian D. Sykes, *Journal of Biomolecular NMR*, ESCOM, **5**, 67-81, 1995
- George C. Levy, Robert L. Lichter, NITROGEN-15 NUCLEAR MAGNETIC RESONANCE SPECTROSCOPY, A Wiley-Interscience Publication, p32, 1979
- 6) David S. Wishart, Brian D. Sykes, *METHODS in ENZYMOLOGY.*, 239, 363-392, 1994

 P111
 分子内水素結合を有する9-ヒドロキシフェナレノン類結晶

 における水素/重水素秩序の解析

(東邦大理<sup>1</sup>・分子研<sup>2</sup>・東大院総合<sup>3</sup>) ○持田智行<sup>1,2</sup>・桑原大介<sup>2</sup>・宮島清一<sup>2</sup>・菅原 正<sup>3</sup>

Phase Transitions and Hydrogen/Deuterium Ordering in 9-Hydroxyphenalenone Derivatives in the Solid State.

Tomoyuki MOCHIDA<sup>1,2</sup>, Daisuke KUWAHARA<sup>2</sup>, Seiichi MIYAJIMA<sup>2</sup> and Tadashi SUGAWARA<sup>3</sup> (Toho University<sup>1</sup>, Institute for Molecular Science<sup>2</sup>, The University of Tokyo<sup>3</sup>)

Phase transitions and hydrogen/deuterium dynamics in 9-hydroxyphenalenone derivatives are investigated by means of  ${}^{2}\text{H}$  NMR spectroscopy. Temperature dependence of the spectra for 5-methyl derivative shows that the phase transition at  $T_{\text{C}}$  = 44 K is shown to accompany an antiferroelectric deuteron ordering. In the case of 5-Bromo derivative, which shows *deuterium-induced* phase transitions,  ${}^{2}\text{H}$  NMR spectra show that the deuteriums are antiferroelectrically ordered below  $T_{\text{I}}$  = 34 K. The incommensurate feature between  $T_{\text{I}}$  = 34 K and  $T_{\text{C}}$  = 22 K probably originates from an incommensurate tilting of the molecules. In the commensurate phase, the  ${}^{2}\text{H}$  spectrum consists of four distinguishable deuteriums having different quadrupole coupling constants.

1. 緒言

われわれは水素結合系分子の結晶内互変異性に基づく誘電性発現に着目し、9-ビドロキシフェナレノン誘導体(図1)における相転移挙動について検討を行ってきた[1]。この系の誘電応答の起源は、プロトン移動と連動した互変異性に伴って分極反転が生じる点にある。また、分子内で閉じた孤立水素結合系とみなせることから、水素結合型誘電体の本質を探るのに格好の系と考えられる[1]。ここで取り上げる5-メチル体(1)、および5-ブロモ体(2)はほぼ同形結晶であるが、それぞれ以下のような相転移系列を持つ[1、2]。メチル体(1)は41Kに、その重水素置換体(1-d)は44Kに相転移を有する。一方、ブロモ体(2)においては、重水素誘起相転移が観測される。すなわち、軽水素体(2)は低温まで相転移を示さないものの、重水素置換体(2-d)では36Kおよび22Kに逐次相転移が出現する。X線回折[3]、および比熱[4]の測定から、前者は整合一不整合相転移(2次転移)、一方後者はb軸方向に倍周期が生じるロックイン転移(1次転移)であることが判明している。



図1 9-ビドロキシフェナレノン誘導体とその互変異性

ヒドロキシフェナレノン誘導体、重水素誘起相転移、整合一不整合相転移、重水素NMR もちだともゆき、くわはらだいすけ、みやじませいいち、すがわらただし 我々は、この重水素誘起相転移の起源を、プロトンのトンネル運動により抑えられていた 双極子相互作用の復活に帰せられると考えている。今回、これらの相転移と水素結合系の秩 序構造との関連を明らかにする目的で、重水素化試料(1-d、1-Cd<sub>3</sub>、2-d)に対して固体 <sup>2</sup>H NMR測定を行った。

2. 実験

試料(1、2)の合成は文献に従って行った[1]。重水素化メチル体(1-Cd<sub>3</sub>)の合成は、重 よう化メチルを出発原料に用いて合成した。ヒドロキシル水素の重水素置換体(1-d、2-d) は、封管中で重水を少量加えた1または2のベンゼン熱飽和溶液の徐冷法により作成した。測 定にはこうして得られた単結晶試料(典型的なサイズ:約0.3 x 0.3 x 4.0 mm<sup>3</sup>)を用いた。 重水素NMR測定は、Bruker DSX-400にBruker社製極低温プローブを装着し、室温から5 K の温度範囲で行った(測定周波数61.25MHz)。測定の際は、重水素系の秩序化に伴う $e^{2}Qq$ 変 化を検出するため、分子長軸を磁場に対して適当に傾けて固定した。

#### 3. 結果と考察

1) メチル体(1-d) における水素結合系の動的挙動

メチル体(1-d)単結晶の重水素スペクトルの温度依存性を図2に示す。室温相においては、 一対の共鳴線が認められた。これは、互変異性による動的平均化によって、結晶学的に独立 な分子数が1個となっていることに対応している。 T<sub>C</sub>=44K以下の低温相では、これら

が2組に分裂するのが認められた。これは低温 相で重水素に関する秩序化が起こり、2種類の互 変異性体が区別されて観測されていることを示 す。これより、低温相が重水素に関する反強誘 電的秩序相であることが明確に結論できる。

一方、メチル基の運動が相転移に及ぼす影響 を調べる目的で、メチル基の部分のみを重水素 化した試料(1-Cdg)の重水素粉末スペクトル を測定した。その結果、メチル基は低温まで速 い回転を起こしており( $e^2Qq/h = 52$  kHz,  $\eta =$ 0)、相転移前後でその線形が変化しないこと が判明した。これより、相転移がメチル基の運 動とは相関を持たない事がわかる。



2) ブロモ体(2-d) における水素結合系の動的挙動

ブロモ体(2-d)における重水素単結晶スペクトルの温度変化を図3に示す。メチル体(1d)と同様に、室温相では一組の共鳴線が観測されるが、T<sub>I</sub>で、2組に分裂しはじめる。四 極子分裂の温度依存性を図4に示す。T<sub>I</sub>以下での分裂の様子が秩序パラメーター的に振る 舞っていることより、この相転移は、本質的には重水素の反強誘電的秩序化に基づく相転移 と考えられる。すなわち、互変異性系の双極子相互作用が相転移の起源と考えられる。この 相の不整合性について以下に考察する。

 $T_{I}$ 以下での共鳴線の様子を詳しく見てみると、不整合相 ( $T_{I} > T > T_{C}$ )では、温度 低下とともに線幅に広がりが認められる。さらに整合相 ( $T_{C}$ 以下)に入ると、それぞれの 共鳴線がわずかに分裂する。



X線回折の実験から、不整合性はb軸方向に生じ、その波数qは降温に伴い0.6—0.5と変化し、 $T_{\rm C}$ 以下で2倍周期(q = 0.5)となることがわかっている[3]。しかし、この不整合性の実態、特に重水素の反強誘電的秩序化との関係は明らかでなかった。我々の<sup>2</sup> H N M R の実験において、 $T_{\rm I}$ 以下での共鳴線の広がり及び $T_{\rm C}$ で生じる2次的な分裂が小さいことから、不整合性の起源はかなり鮮明になった。それは重水素の秩序化に関するものではなく、他の自由度、おそらく分子配向の自由度に関するものだということである。

実験結果(図3)から、整合相では結晶学的に独立な4個の分子が存在し、その分裂の様子 から、これは反強誘電的に秩序化した2種類の分子が、各々2通りのわずかに異なる配向を 持つことにより生じたものと推定できる。従って、整合相と室温相の間に現れる不整合相の 起源は、分子配向の不整合性に帰せられる。不整合相で生じる共鳴線幅の広がりは、分子配 向の不整合性、およびその配向変位が低温ほど大きくなる傾向を反映したものである。

これよりさらに、*T*<sub>I</sub>以下で生じる重水素系の反強誘電的秩序に関しては、その基本格子は(2bではなく)周期bであると帰結できる。なお結晶学的にも、室温の単位格子においてすでにb軸方向に2分子が存在し(Z=4)、反強誘電的秩序化に際し重水素系が倍格子を形成する必然性はない。

以上、ブロモ体で見出されている重水素誘起相転移は、整合-不整合相転移の性格を持つ ものの、本質的には重水素系の誘電的秩序化に基づくことが示された。ここで、重水素誘起 相転移の起源に対する我々の予想、すなわち、"水素体ではトンネル運動が双極子相互作用 に打ち勝って相転移が消失しているのに対し、重水素化によってトンネリングが抑えられ、 隠れていた双極子相互作用が相転移を引き起こす"、というシナリオが裏付けられたことと なる。

4. 文献

1) T. Mochida, A. Izuoka, T. Sugawara, Y. Moritomo and Y. Tokura, *J. Chem. Phys.*, **101(9)**, 7971 (1994).2) Y. Moritomo, Y. Tokura, T. Mochida, A. Izuoka and T. Sugawara, *J. Phys. Soc. Jpn.*, **64**, 1892 (1995). 3) Y. Noda, I. Tamura, Y. Kuroiwa, T. Mochida and T. Sugawara, *J. Phys. Soc. Jpn.*, **63**, 4286 (1994). 4) M. Ichikawa and T. Matsuo, *J. Mol. Struct.* (1996).

# アルカリ-水素-C<sub>60</sub> 三元系化合物の NMR 分子研 〇緒方啓典、宮島清一、今枝健一、井口洋夫

NMR Study in alkali-Hydrogen-C<sub>60</sub> Ternary Compounds. *Inst. for Mol. Sci.*: OH. Ogata, S. Miyajima, K. Imaeda, H. Inokuchi

<sup>23</sup>Na, <sup>1</sup>H and <sup>13</sup>C NMR studies have been carried out for the Na-H-C<sub>60</sub> superconductor (Tc=15K). The peak position of the <sup>23</sup>Na spectrum exhibits discontinuous upfield shift of about 30 ppm at about 260 K, which is indicating a first order phase transition. From the line shape of the <sup>23</sup>Na spectrum obtained at 23 K, the quadrupole coupling constant tensor is evaluated to be  $e^2 Qq/h=3$ . 7MHz with the asymmetry parameter  $\eta$  =0.95. The <sup>1</sup>H NMR spectrum obtained at room temperature suggests anionic hydrogen state. Temperature dependence of <sup>13</sup>C spin-lattice relaxation time below about 150K shows the Korringa-like behavior ( $T_1 \times T=280$  (sec. K)). A slightly less value of ( $T_1 \times T$ )<sup>-0.5</sup> for this system compared with K<sub>3</sub>C<sub>60</sub> and Rb<sub>3</sub>C<sub>60</sub> suggest that H1s and/or Na3s orbital contribute to the electronic state on the Fermi surface.

#### I. はじめに

種々のアルカリーC<sub>60</sub> 化合物は、水素吸蔵を起こし、Fermi 面近傍の電子物性に影響 を及ぼすことが次第に明らかになりつつある。アルカリーC<sub>60</sub> 化合物中における水素の 存在状態、インターカレートの構造および電子状態、特に水素が Fermi 面近傍の電 子状態に及ぼす影響を系統的に理解することは新物質開発の点においても大変興味 深い。Na-H-C<sub>60</sub> 三元系化合物は *T*<sub>c</sub>=15K の超伝導相を持つ事が知られている<sup>1)</sup>。Fig. 1 に粉末 X 線回折データの Rietveld 解析により求めたこの系の室温における分子配列 (fcc,空間群 *Fm3m*, a=14.356 (Å))を示す<sup>2)</sup>。Na イオンは C<sub>60</sub> 分子が作る 2 種類の隙間 (Octahedral-site、Tetrahedral-site)の中心からずれた安定位置に分布した平均 構造をとっていることがわかっている。今回我々は、Na-H-C<sub>60</sub> 超伝導体におけるイン ターカレートの存在状態、構造および系の電子状態を明らかにすることを目的とし て<sup>23</sup>Na,<sup>1</sup>H,<sup>13</sup>C NMR のスペクトルおよび *T*,の温度依存性の測定を行った。

#### II. 実験

一連の測定に用いた試料は市販の NaH と昇華精製した C<sub>60</sub>を化学量論比 4:1 で混合したものを加熱(350℃,100時間) することによって得た。<sup>13</sup>C(測定周波数100MHz),<sup>23</sup>Na(105MHz)および<sup>1</sup>H NMR(400MHz)の測定は、Bruker 社製 DSX400 を用いた。

キーワード: C60、超伝導、水素

○おがたひろのり、みやじませいいち、いまえだけんいち、いのくちひろお

## <sup>23</sup>Na NMR

Fig. 2 に <sup>23</sup>Na NMR スペクトルの温度依存性を示す。室温付近のスペクトルの線幅(約 10kHz)は、  $T_1$ は約 100  $\mu$  sec. であることから、主に不確定性幅に起因するものと考えられる。室温におけるスペクトルの中心位置は 1.0M NaCl 水溶液を基準として約 80ppm で、結晶中で Na は陽イオンに近い形で存在している事が分かるが、このシフトの原因としては化学シフトの他に、Knight shift が考えられる。NMR スペクトルの中心位置は約 260K を境に低温側にかけて 30ppm ほど高磁場シフトし、この温度での一次相転移を示している。又、約 200K 以下の温度で粉末パターンが観測される。このことは 200K 以上の温度領域では C<sub>60</sub>分子、水素および Na イオンの運動により Na 核周 りの電場勾配テンソルの異方性が平均化されているためと考えられる。化学シフトの異方性が無視できるほどに小さいと仮定すると、23K におけるスペクトルの線形から、Na 核周りの電場勾配テンソルの大きさは、 $e^2 Qq/h=3$ .7MHz,  $\eta=0.95$  と見積もることができる。第一原理に基づく局所密度汎関数法によるこの系の電場勾配の計算結果 <sup>33</sup>からは、Octahedral-siteには Na イオン 2 個、H イオン 1 個、Tetrahedral-siteに Na イオン 1 個存在するときに低温のスペクトルをほぼ再現することが分かった。このことからこの超伝導を示す相の化学組成は Na<sub>4</sub>HC<sub>60</sub> であることが示唆される。



Figure 1. Possible positions for  $Na^+$  ions in  $Na_xH_yC_{60}$  crystal structure at room temperature. Open circles show  $C_{60}$  molecules, full circles  $Na^+$  ions in Octahedral-site and slashed-marked circles in Tetrahedral-site.



Figure 2. Temperature dependence of <sup>23</sup>Na NMR spectra (105MHz) in Na<sub>x</sub>H<sub>y</sub>C<sub>60</sub> superconductor.

<sup>1</sup>H NMR

室温における<sup>1</sup>H NMR スペクトルは、TMS から見た中心のシフト値約-3.5ppm, 二次モ ーメント約 5.5kHz<sup>2</sup>の線幅をもつ単一成分からなるように見える。このシフトの要因 としては、化学シフト、主に C<sub>60</sub>分子上の常磁性スピンによる常磁性シフト、そして Knight shift が考えられる。これらの寄与を考慮してもシフト値がマイナスである ことから水素は結晶中でH<sup>-6</sup>的に存在していることを示している。Fig.3 に <sup>1</sup>H NMR 二次モーメントの温度依存性を示す。低温にいくにつれ、スペクトルは広がる。こ のことは、室温付近では C<sub>60</sub>が作る隙間中で Na イオンおよび(又は) H<sup>-6</sup>が運動して いることを示している。



Figure 3. Temperature dependence of second moment of  $^{1}\text{H}$  NMR spectra (400MHz) in NaxHyC<sub>60</sub> superconductor.

<sup>13</sup>C NMR

室温における<sup>13</sup>C NMR スペクトルは、TMS を基準にして 184ppm に C<sub>60</sub> 分子の回転運 動により先鋭化された sharp なシグナルが観測される。低温にゆくにつれて、C<sub>60</sub> 分 子の運動が化学シフトテンソルおよび Knight シフトテンソルの異方性の大きさに比 べて遅くなるにつれて粉末パターンが現れてくる。Fig. 4 に飽和回復法によって測定 したスピン-格子緩和率(1/ $T_1$ )の温度依存性を示す。測定を行った全温度領域で磁化 回復曲線は単一指数関数で fit することができる。約 150 K 以下の温度で,得られた  $1/T_1$  は Korringa 則を満足するような温度依存性を示す( $T_1 \times T=280$ (sec. K))。Fig. 5 にこの( $T_1 \times D^{-0.5}$ の値(炭素原子上の局所状態密度 *N*(*E*<sub>6</sub>) carbon に比例する値)を K<sub>3</sub>C<sub>60</sub>, Rb<sub>3</sub>C<sub>60</sub> について報告されている値<sup>40</sup>とともに *T<sub>c</sub>*の値に対してプロットした結果 を示す。点線は K<sub>3</sub>C<sub>60</sub>, Rb<sub>3</sub>C<sub>60</sub> の値を用いて弱結合 BCS 理論から外挿した予測される値 である。この結果は、Na-H-C<sub>60</sub> 超伝導体の *T<sub>c</sub>*の値を説明するに足りるほとんどの状 態密度は炭素上にあるものの、若干不足していることを示しており、水素の 1s 軌道 あるいは Na の 3s 軌道(あるいはその両方)が Fermi 準位近傍のバンド形成に寄与 していることを強く示唆している。約 260K で  $1/T_1$ の大きな跳びが観測される。この 跳びはこの温度における C<sub>60</sub> 分子の回転状態の変化に伴う一次相転移によってこの温 度以上で Fermi 準位近傍の状態密度(*N*(*E*<sub>1</sub>))が増加することに起因している。ESR に よる spin 磁化率が 260K を境にそれ以下の温度で半減していることから 260K 以上の 温度で期待される Korring 則の寄与は  $T_1 \times T=70$  (sec. K)となる (Fig. 4 中の点線)。観 測された  $1/T_1$ のデータには Korringa 項の他に付加的な  $1/T_1$ の寄与が存在すること が分かる。200K 近傍にピークをもつ  $1/T_1$ は C<sub>60</sub>分子の運動によって生じる shift の 異方性の揺らぎに起因する緩和、310K 近傍にピークをもつものは H<sup>o</sup>および C<sub>60</sub>の運 動による <sup>1</sup>H-<sup>13</sup>C 双極子相互作用の揺らぎに起因する緩和と考えることができる。



Figure 4. Temperature dependence of <sup>13</sup>C spin-lattice Figure 5. Relationship between  $(T_1 \times T)^{-0.5}$  and  $T_c$  relaxation rates  $(1/T_1)$  in Na<sub>x</sub>H<sub>y</sub>C<sub>60</sub> superconductor. for K<sub>3</sub>C<sub>60</sub>, Rb<sub>3</sub>C<sub>60</sub> and Na<sub>x</sub>H<sub>y</sub>C<sub>60</sub> superconductors.

## Reference:

1) K. Imaeda et al., Synth. Metals 85 (1997) 1575.

2) C. Nakano et al., Chem. Lett. (1997) 343.

3) S. Suzuki, private communication.

4) R. Tycko et al., J. Phys. Chem., 95(1991)518.

Si(OEt)<sub>4</sub>-RSi(OEt)<sub>3</sub>系から得られる有機修飾セ ラミックスの構造に与える官能基Rの影響 (早大理工<sup>1</sup>,物質研<sup>2</sup>) 菅原義之<sup>1</sup>,中島 寛<sup>1</sup>,〇林 繁信<sup>2</sup>, <sub>黒田一幸<sup>1</sup></sub>

Effect of R Groups on the Structures of Organically modified Ceramics Prepared from Si(OEt)<sub>4</sub> RSi(OEt)<sub>3</sub> Systems, Department of Applied Chemistry, School of Science and Engineering, Waseda University,<sup>1</sup> National Institute of Materials and Chemical Research,<sup>2</sup> Yoshiyuki Sugahara,<sup>1</sup> Hiroshi Nakashima,<sup>1</sup> OShigenobu Hayashi,<sup>2</sup> and Kazuyuki Kuroda.<sup>1</sup>

[Abstract] The structures and dynamics of organically-modified ceramics prepared by co-hydrolysis of tetraethoxysilane  $(Si(OC_2H_5)_4)$ -organotriethoxysilane  $(RSi(OC_2H_5)_3, R=CH_3, C_5H_{11}, C_8H_{17})$  mixtures were studied based on relaxation time  $(T_{1\rho}^{H} \text{ and } T_{SiH})$  measurements of <sup>29</sup>Si CP/MAS NMR. The values of  $T_{1\rho}^{H}$  for all <sup>29</sup>Si sites were decreased as the organic groups introduced in the matrix became more flexible, indicating the siloxane network structures became more mobile. With an increase in the amount of water in the sol-gel reaction, the apparent values of  $T_{SiH}$  for Q<sup>4</sup> units in TEOS-C<sub>5</sub>H<sub>11</sub>Si(OEt)<sub>3</sub> and TEOS-C<sub>8</sub>H<sub>17</sub>Si(OEt)<sub>3</sub> systems were increased, indicating both the T units (derived from (RSi(OC<sub>2</sub>H<sub>5</sub>)<sub>3</sub>)and Q units (derived from TEOS) in these systems tended to be aggregated in the matrix.

【緒言】ゾルゲル法とは、アルコキシドの加水分解とそれに引き続いて起こる縮重 合によって低温でネットワーク形成を行って酸化物を合成する手法である.代表的 アルコキシドであるアルコキシシランの反応は以下の通りである.

〔加水分解〕≡Si-OR + H<sub>2</sub>O → ≡Si-OH + ROH

[重縮合] ≡Si-OH + HO-Si = → ≡Si-O-Si = +  $H_2O$ 

 $\equiv$ Si-OH + RO-Si $\equiv \rightarrow \equiv$ Si-O-Si $\equiv +$  ROH

近年,無機·有機複合材料に対する関心が高まり,有機基が直接結合したオルガノア ルコキシシラン(RSi(OR')<sub>3</sub>; R<sub>2</sub>Si(OR')<sub>2</sub>)を用いたゾル-ゲル法により得られる有機修 飾セラミックスが注目を集めている.この材料の物性は,最終的な生成物の構造に 依存するため,望ましい物性・機能を有する材料設計を行う上でゲルの構造を解明 することが重要な課題である.そこで本研究では,テトラエトキシシラン(TEOS) と様々な有機基を有する三官能性オルガノアルコキシシラン(RSi(OEt)<sub>3</sub>)を用い共 加水分解・重縮合反応を行った.得られたゲルについて固体<sup>29</sup>Si CP/MAS NMRでの 緩和時間測定を行い,TEOSから得られるユニット(Si(OH)<sub>4-y</sub>(OSi)<sub>y</sub>:Q<sup>y</sup>ユニット) とRSi(OEt)<sub>3</sub>から得られるユニット(RSi(OH)<sub>3-2</sub>(OSi)<sub>z</sub>:T<sup>2</sup>ユニット)の分散状態に着 目して,ゲルの原子レベルでの内部骨格構造及び運動性の変化について検討した.

有機修飾セラミックス, ゾルーゲル反応, <sup>29</sup>Si CP/MAS NMR, クロスポー ラリゼーション, 固体NMR

すがはらよしゆき・なかしまひろし・はやししげのぶ・くろだかずゆき

【実験方法】ゲルの作製は、アルコキシシラン-エタノール-水-硝酸系で行った.出 発溶液の組成はSi(OEt)<sub>4</sub>:RSi(OR)<sub>3</sub>:EtOH:H<sub>2</sub>O:HNO<sub>3</sub>=1:1:10:x:0.3 (mol比)とした. RSi(OR)<sub>3</sub>にはメチルトリエトキシシラン、ペンチルトリエトキシシラン、オクチル トリエトキシシラン(以下それぞれMTES、C<sub>5</sub>TES、C<sub>8</sub>TESと略す)を用い、マトリ ックス内に導入する有機基を変化させた.さらにゾル-ゲル反応時に添加する水の量 (x)をx=2,5,10,20と変化させた.まずアルコキシシランとEtOHを混合した後、 H<sub>2</sub>OとHNO<sub>3</sub>を滴下し室温で24時間撹拌した.その後密閉して60℃に保ち、ゲル化熟 成後、溶媒を取り除いて引き続き60℃で3日間乾燥させた.さらに生成したキセロ ゲルの減圧乾燥を行った後、粉砕して固体NMRの試料とした.測定は固体<sup>29</sup>Si CP/MAS NMRを用いて79.5MHzで行い、繰り返し時間5sとしてコンタクト時間を0.1 ~50msの範囲で変化させて行った.

【結果と考察】四官能性アルコキシシラン(TEOS)及び三官能性オルガノアルコキ シシラン (RSi(OR)<sub>3</sub>)の共加水分解・重縮合反応により得られたキセロゲルの代表 的固体<sup>29</sup>Si CP/MAS NMスペクトルをFig.1 (TEOS-MTES)及びFig.2 (TEOS-C<sub>5</sub>TES)に示し、シグナル強度のコンタクト時間依存性(x=2, 20)をFig.3 (TEOS-MTES)及びFig.4 (TEOS-C<sub>5</sub>TES)に示す.ゲル骨格中に導入するTユニッ トの有機基を比較的小さなCH<sub>3</sub>基からバルキーなC<sub>5</sub>H<sub>11</sub>基やC<sub>8</sub>H<sub>17</sub>基へ変化させると、 全ての<sup>29</sup>Siサイト(T<sup>2</sup>, T<sup>3</sup>, Q<sup>3</sup>, Q<sup>4</sup>ユニット)のカーブフィットから得られる回転 系での<sup>1</sup>Hスピン・格子緩和時間( $T_{1\rho}$ <sup>H</sup>)の値が減少した.これは導入する有機基の構造 が柔軟になると伴に、シロキサン骨格自体の運動性もかなり大きくなることと対応 すると考えられる.また同一試料における各サイトの値を比較すると、Q<sup>4</sup>ユニット の値が他に比べ大きい傾向が認められた.

一方同様に算出される<sup>29</sup>Si-<sup>1</sup>Hスピン間の交差緩和時間( $T_{SiH}$ )に関しては、ゾル・ゲル反応時に添加する水の量(x)をx=2,5,10,20と増加した場合、TEOS-C<sub>5</sub>TES及びTEOS-C<sub>8</sub>TES系においてQ<sup>4</sup>ユニットの値が増加する傾向が見られた.Q<sup>4</sup>ユニット(Si(OSi)<sub>4</sub>)は<sup>1</sup>Hを持たないので、検出されたQ<sup>4</sup>ユニットはQ<sup>3</sup>ユニットあるいはTユニットの<sup>1</sup>Hとカップリングする必要がある、Q<sup>3</sup>ユニットの相対量がTユニットに比べて少ないこと(Figs.1&2)を考慮に入れると、この結果はTユニットの<sup>1</sup>Hと容易に双極子カップリングをする位置に存在するQ<sup>4</sup>ユニットの数が減少し、Tユニットと距離が離れたところに存在するQ<sup>4</sup>ユニット(これらはより大きな $T_{SiH}$ を示す)の数が増加したことを示唆していると考えられる。このことから、TEOS-C<sub>5</sub>TES及びTEOS-C<sub>8</sub>TES系では、水の量(x)を増加させるにつれ、有機基の疎水性相互作用により加水分解・重縮合反応の初期段階でTユニットがより集合したオリゴマーを生成するようになり、その結果として最終的なゲル骨格中でもTユニット、Qユニットが各々でより凝集した構造を形成していることが考えられる。

上述の凝集状態を想定すると、 $T_{SiH}$ の値は分布を持つものと考えられ、従ってQ<sup>4</sup> ユニットの $T_{1\rho}^{H}$ の値は、 $T_{SiH}$ の大きな成分のためにみかけ上大きくなったものと考 えることができる、そこで、Q<sup>4</sup>ユニットの $T_{1\rho}^{H}$ の値が他のサイトと同じであると 仮定し、 $T_{SiH}$ の値の分布を変化させることでQ<sup>4</sup>ユニットのシグナル強度のコンタク ト時間依存性をシミュレーションすることを試みている、シミュレーションの結果 の詳細については、当日報告する.



Fig.1 <sup>29</sup>Si CP/MAS NMR spectra of TEOS-MTES gels for various x=H<sub>2</sub>O/Si ratios.(CP contact time; 8.0ms)



Fig.3 Plots of <sup>29</sup>Si CP/MAS intensity as a function of contact time ( $t_c$ ) for NMR spectra of TEOS-MTES gels.



Fig.2<sup>29</sup>Si CP/MAS NMR spectra of TEOS-C<sub>5</sub>TES gels for various x=H<sub>2</sub>O/Si ratios.(CP contact time; 8.0ms)



Fig.4 Plots of <sup>29</sup>Si CP/MAS intensity as a function of contact time  $(t_c)$  for NMR spectra of TEOS-C<sub>5</sub>TES gels.

# 絹フィブロイン側鎖の<sup>2</sup>H ラベリングと固体<sup>2</sup>H NMR による ダイナミクス解析

東京農工大工 〇大川陽平、出村 誠、朝倉哲郎 北大工 平沖敏文、堤 耀広

<sup>2</sup>H labeling of side chain of silk fibroin and dynamics analysis studied on <sup>2</sup>H solid state NMR

Youhei Ohkawa<sup>1</sup>, Makoto Demura<sup>1</sup> and Tetsuo Asakura<sup>1</sup> Toshifumi Hiraoki<sup>2</sup> and Akihiro Tsutsumi<sup>2</sup>

<sup>1</sup>Department of Biotechnology, Tokyo University of Agriculture and Technology, Koganei, Tokyo 184, Japan <sup>2</sup>Department of Applied Physics, Faculty of Engineering, Hokkaido University, Sapporo 060, Japan

Bombyx mori silk fibroin with a higher deuterium-labeling ratio was obtained by oral administration of  $[3,3^{-2}H_2]$ Ser with natural abundance Gly than by the simple administration. The powder samples having silk I and silk II structures and the uniaxially oriented fiber samples were prepared from the <sup>2</sup>H labeled silk fibroin and analyzed by solid-state <sup>2</sup>H-NMR. From the spectra of both powder samples, the side chain of Ser residue was found to be composed of two motional fractions. By assuming a 3-fold jump motion, one motional fraction would be slow component of 10<sup>4</sup>Hz and the other would be fast component of 10<sup>6</sup>Hz. However, the silk I and silk II samples have different characters, namely the libration angle and contents of these motional fractions. Based on the quadrupole splitting of the oriented sample, the  $\chi 1$  angle of Ser side chain was determined.

[緒言]

我々は、これまで絹繊維の構造とダイナミクスを詳細に解明することを目的とし、カイコ(Bombyx mori) 絹フィブロインの合わせて92%を占めるアミノ酸組成を占める Gly、Ala、Ser、Tyr、Val 残基について、同 位体ラベル法と<sup>15</sup>N,<sup>13</sup>C,<sup>2</sup>H 固体 NMR を用いて研究を進めてきた[1-4]。

本研究では、絹フィブロイン繊維の結晶部に主に存在する Ser 残基について、カイコ絹フィブロインの Ser 側鎖のメチレン基について、<sup>2</sup>Hラベルを行い、二つの結晶形、Silk I と Silk II の試料について、固体<sup>2</sup>H-NMR を用いてダイナミクス解析を行うことを目的とした。合わせて、Ser 側鎖の C $\alpha$ -C $\beta$ 軸まわりの内部回転角  $\chi_1$ についても検討した。

[実験]

カイコ(B.morl)の五令三日目から四日間、[3,3-<sup>2</sup>H<sub>2</sub>]Ser を人工飼料と共に経口投与することによって、 [3,3-<sup>2</sup>H<sub>2</sub>]Ser ラベル網試料を得た。固体<sup>2</sup>HNMR 測定は、四極子エコー法を用い、重水素ラベル試料のパウ ダースペクトルと繊維軸を揃えた配向試料の角度依存スペクトルを測定した。NMR 装置はJEOLEX 400 ス ペクトロメータを用いた。ダイナミクスの解析には Vold らのプログラム、MXQET を用いた。

絹フィブロイン、固体<sup>2</sup>HNMR、セリン、ダイナミクス、逆平行βシート構造

おおかわようへい、でむらまこと、あさくらてつお、ひらおきとしふみ、つつみあきひろ

#### [結果と考察]

Fig.1に、[3,3-<sup>2</sup>H<sub>2</sub>]Ser ラベル網フィプロインの Silk I と Silk II のパウダー試料の固体<sup>2</sup>H NMR スペク トルを示す。網フィブロインの[3,3,3-<sup>2</sup>H<sub>3</sub>]Ala の場合、単一の速い3 site jump の運動様式でそのダイナ ミクスが説明できたが、Ser 側鎖の場合、単一の3 site jump 運動様式では再現されなかった。しかし、2 種類の運動様式を仮定することによって、Silk I と Silk II 共にほぼ、スペクトルパターンが再現されるこ とがわかった。すなわち、3 site jump の運動様式では、10<sup>4</sup> Hz の遅い運動(成分 1)と 10<sup>6</sup> Hz のより速 い運動(成分 2)である。最終的な運動パラメータを Table 1 に、シミュレーションを Fig.2 に示す。Silk II において遅い運動に対応する成分 1 の割合は 75.5%、速い運動に対応する成分 2 は 22.6% であり、中央 の HDO 由来のピークは 1.9% であった。網フィブロイン中の Ser 残基の一次構造上の分布と、固体 NMR から決定された Ser 側鎖の運動成分の割合を比較した結果、Silk II 型を形成する一次シークエンス (AlaGlyAlaGlySerGly)(75%)とそれ以外(25%)の比率とほぼ一致していた。従って、成分 1 は結晶領域由 来、成分 2 は非晶領域由来であると結論した。Silk I では遅い運動に対応する成分 1 の割合が 80.0% であ り、速い成分に対応する成分 2 の割合が 16.6% であり、HDO 由来のピークは 3.4% となった。Silk I の方 が外側の運動の遅い成分の割合が増え、しかもHDO 由来であると思われるピークの割合も増加している。 このことは、Ser 側鎖が Silk I 構造の安定化に寄与しているものと予想される。



Fig. 1 Observed and Calculated <sup>2</sup>H solid state NMR spectra of [3,3-<sup>2</sup>H<sub>2</sub>]Ser labeled silk fibroins, silk I and silk II.

繊維軸をそろえた配向ブロック試料の固体<sup>2</sup>H NMRスペクトルを測定した結果、スペクトルパターンは 繊維軸と磁場とのなす角度に依存してスペクトルパターンが若干変化することがわかった。このような角 度依存性は運動の比較的遅い成分由来と推察される。配向ブロック試料の固体<sup>2</sup>H NMRスペクトルの四極 子分裂幅から得られるβ-sheet 構造(silk II) 中の Ser 側鎖の配向角 χ1 についても発表する。

#### 文献

- 1. M. Demura et al., J. Molecure Structure, in press.
- 2. T. Asakura et al., Annual Reports on NMR Spectroscopy, 34, 301-346, 1997.
- 3. T. Asakura et al., Biopolymers, 41, 193-203, 1997.
- 4. T. Asakura et al., Macromolecules, 30, 2429-2435, 1997.

# **P115** NMR法を用いたジェランの2重螺旋構造のダイナミックスに関する研究 (東水大) ○松川真吾・渡部徳子 (東工大工) 安藤勲

A Study on Dynamics of Double Helix Structure of Gellan Using <sup>1</sup>HNMR Method

Shingo Matsukawa<sup>1</sup>, Tokuko Watanabe<sup>1</sup> and Isao Ando<sup>2</sup>

<sup>1</sup>Dept. of Food Science and Technology, Tokyo University of Fisheries, Konan, Minato-ku, Tokyo 108 <sup>2</sup>Dept. of Polymer Chemistry, Tokyo Institute of Technology, Ookayama, Meguro-ku, Tokyo 152

We have measured the  $T_2$  values of gellan molecule and self-diffusion coefficients of water( $D_w$ ) in 4% solution of gellan, which is known to have a double-helix structure and to form a gel by aggregation of helices under the existence of cations. It was found that the component of  $T_2$  shorter than 8 ms increases with decreasing temperature and that  $D_w$  in gellan solution was almost same in whole temperature range with that in neat water. From these results, it was suggested that double-helix structures of gellan molecules increase with decreasing temperature and that the mobility of solvent is not restrained by gellan molecules.

(緒言)

ポリヌクレオチド、ポリペプチド、多糖などの天然由来の高分子は特異的な高分子 ー高分子間相互作用を示し、生命現象において重要な役割を担っている。すなわち、 水素結合、疎水結合、イオン結合などに基づく構造形成が、DNA、酵素、糖タンパ ク質などの生体高分子の機能の発現機構を支配している。NMR 法は、このような高 分子ー高分子間の相互作用による構造形成に伴う運動性の変化を検討する上で有力 な手段である<sup>n</sup>。緩和時間測定では、セグメントスケールの分子運動に関する知見が 得られ、磁場勾配を用いる実験では、分子全体の拡散係数が得られる。

本研究では、D-グルコース、D-グルクロン酸、D-グルコース、L-ラムノースを繰 り返し単位とする多糖類であるジェランの2重螺旋構造形成を取り上げ、NMR 法に より構造形成のダイナミックスを詳細に研究する。ジェランは、水素結合による2分 子間の相互作用によって2重螺旋を形成し、さらに、カリウムなどのイオンの存在下 では、この2重螺旋同士の相互作用によってゲル構造を形成する。したがって、この ゲル化機構を分子レベルで理解するためには、2重螺旋形成課程を詳細に研究するこ

キーワート、; 拡散係数、緩和時間、 2 重螺旋構造、ジェランゲル、高分子間相互作用

まつかわしんご わたなべとくこ あんどういさお

とが有効である。そこで、2 重螺旋形成のダイナミックスを NMR 法によって測定し、 糖鎖間の相互作用について考察するとともに、ジェランのゲル化機構解明のための基 礎的知見を得ることを目的とする。

(実験)

<u>試料調製</u>重水に 0.4wt%のナトリウム型ジェラン(Kelco 社)を溶解し、80℃で 12 時間撹拌した後、凍結乾燥した。この試料に重水を加え、90℃に 12 時間加熱して完全に溶解し、4wt%のジェラン溶液を調製した。

<u>NMR</u> 測定 90℃で溶解した試料を 70℃に1時間保った後、10 分に1℃の割合で温度を下げながら NMR 測定を行った。自己拡散係数は、試作した高磁場勾配発生装置を接続した GSX270 NMR 分光器(270Mz,日本電子製)を用い、65℃ - 25℃において、パルス磁場勾配スピンエコー<sup>1</sup>H-NMR 法により、磁場勾配を 13.4Tm<sup>-1</sup>、磁場勾配パルスの間隔を 10ms、磁場勾配パルスの幅を 0.001ms -0.9ms まで変えて測定した。 <sup>1</sup>HT<sub>2</sub>緩和時間は CPMG 法により  $\tau = 2ms$ 、エコー観測時間 t = 8ms - 72ms にて測定した。

(結果と考察)

<u>gellan の運動性</u> Fig.1 に各温度において CPMG 法により測定した t=8ms におけ るエコー信号から得られたスペクトルを示した。1.5ppm に L-ラムノースのメチル基、 4.7ppm に HDO、3.8 - 4.9ppm 及び 5.5ppm に糖鎖環上のプロトンに基づくピーク が見られる。

温度が低くなると HDO のピークに比べ、gellan のピークが小さくなる。このことは 8ms の間に T<sub>2</sub>緩和によって減衰する成分が増えることを示している。測定した試料 は25℃においても流動性のある溶液状態であり、ゲル化は見られなかったので、こ の短い T<sub>2</sub>を持つ成分は2重螺旋形成によって生じたと考えられる。HDO のピークに 対するメチル基のピーク強度比の温度依存性を Fig.2(a)に示した。この図より、2重 螺旋形成によって生じる短い T<sub>2</sub> を持つ成分は40℃まで徐々に増え、40℃以下で はほぼ一定となると考えられる。この時、t>8ms において観測されるエコー信号強 度より求めた T<sub>2</sub>は Fig.2(b)に示したように、ほとんど変化しない。t>8ms において 観測されるのは、2 重螺旋形成に関与していない成分であると考えられるが、温度低 下にともない、この成分の運動性はほとんど変わらずに、成分比が減少していくと考 えられる。 溶媒の運動性 Fig.3 に HDO の拡散係数の温度依存性を示した。HDO は重水中に微 量含まれるものであるが、D<sub>2</sub>O と物理的性質がほぼ同じなので、この拡散係数より溶 媒の拡散挙動を議論できる。gellan 溶液中の HDO に対するプロットは測定温度範囲 において直線となり、また、重水中 HDO の値とほぼ同じである。4wt%溶液中にお いては、gellan の高分子鎖による抑制を受けず、また、gellan の2 重螺旋構造形成の 影響も受けないと考えられる。

# Reference

1) 松川真吾、安藤勲、高分子討論会要旨集, 45 (12), (1996), 3268.

2) H.Grasdalen, O.Smidsrod, Carbohydr. Polym., 7, (1987), 371.



Fig. 1 Spin-echo 1H NMR spectra of gellan solution of gellan at echo time t=8ms at various temperature.



Fig. 2 Temperature dependence of (a) the ratio of the intensity of methyl group of gellan( $I_{CH_3}$ ) to the intensity of HDO( $I_{HDO}$ ) and (b) T<sub>2</sub> values for methyl group of gellan.



Fig.3 Temperature dependence of the diffusion coefficients of water molecules  $(D_{HDO})$  in gellan solution (•) and in neat  $D_2O(\square)$ .

# 固体高分解能<sup>19</sup>F NMR よる電子線照射 PTFE の構造解析

農水省生物研:○加藤悦子・山崎俊正 日本電子応研:杉沢寿志 東海大工:大島明博・田畑米穂 原研高崎:瀬口忠男

Structures of Radiation Crosslinked Polytetrafluoroethylene as Studied by High-Resolution Solid-State <sup>19</sup>F MAS NMR

E. Katoh, T. Yamazaki (Natl. Inst. of Agrobiological Resourses), H. Sugisawa (JEOL), A. Oshima, Y. Tabata (Tokai Univ.), T. Seguchi (JAERI Takasaki)

The irradiation effect on chemical structures of radiation crosslinked polytetrafluoroethylene (PTFE) was studied by high-resolution solid-state <sup>19</sup>F magic angle spinning (MAS) NMR at high temperature. It was demonstrated that high speed MAS <sup>19</sup>F NMR measurement at high temperature was a powerful tool to analyze structures of insoluble fluorine compounds. For the electron beam irradiated PTFE, NMR signals corresponding to CF<sub>3</sub>, CF<sub>2</sub>, CF and internal double-bond group were newly observed, and their intensities increased with an increase of irradiation dose. The existence of CF signals strongly indicated that network with the closslinking of PTFE was formed by the irradiation in the molten state.

## 1. 緒言

高分子材料へ電子線を照射すると、分子構造に架橋(架橋型)や分子鎖解裂(分 解型)などの変化が生じ、物性が変化することが知られている。ポリテトラフルオロエチレン (PTFE)は電子線照射により分子鎖の切断が生じ、強度等が低下してしまう分解型の 高分子である。このため、優れた物性を持つにも関らず、原子力施設や宇宙環境等の 放射線場での使用が著しく制限されてきた。近年、酸素非存在下融点近傍の高温で PTFE に電子線照射を行うと力学特性等の物性が向上する事から、照射により PTFE が架橋する可能性が強く示唆されている。しかし、PTFE は溶媒に不溶であり、溶液 NMR による構造解析が不可能であること、またふっ素原子の強い双極子相互作用に より通常の固体高分解能 NMR 法では構造情報が得られないため、架橋構造を直接支 持する結果は報告されていない。我々は、高速 MAS<sup>19</sup>F NMR 法が含ふっ素高分子の 構造解析に有効な手法であることを報告してきた(1)。本研究では、<sup>19</sup>F 固体高分解能 NMR により、特に従来の高速 MAS 法に加え高温での測定を行うことにより、スペ クトルの先鋭化を実現し、PTFE の放射線架橋による構造変化を詳細に検討した。

#### 2. 実験

サンプル: PTFE(Mn~8.7x10<sup>6</sup>)を酸素非存在下 340℃(溶融状態)に加熱し電子線照

キーワード PTFE・ 電子線照射・固体 NMR・19F MAS NMR・crosslinking

かとうえつこ やまざきとしまさ すぎさわひさし たばたよねほ おおしまあきひろ せぐちただお 射を行った。照射の線量は 100kGy, 2MGy, 5MGy, 10MGy とした。 室温高速 MAS <sup>19</sup>F NMR 測定:日本電子製α-400 装置に、Doty 社製 Ultrasonic CP/MASプ n-ブ と <sup>19</sup>F 用パ リーアンプ を装着し、室温にて行った。約 20mg のサンプ ルをシリ コンナイトライト<sup>\*</sup>製のn-ターに詰めて測定に用いた。スペクトル幅、データポイントおよび積算回数は 各々 100kHz、4k および 48 回とした。<sup>19</sup>F 化学シフトは、外部基準として nperfluoroeicosane の内部 CF<sub>2</sub>ジリ<sup>\*</sup> ナル-123.7ppm(対 Freon-11 0ppm)を用いた。 温度可変高速 MAS <sup>19</sup>F NMR 測定: Chemagnetics 社製 CMX300-Infinity に APEX 型 F/H 二重共鳴プ<sup>\*</sup> n-ブ (4mmφ)を装着し測定を行った。スペ<sup>\*</sup> クトル幅、データポイントおよび積 算回数は各々 200kHz、8k および 32 回とした。

## 3. 結果と考察

a:室温における高速 MAS <sup>19</sup>F NMR 測定結果

スピニングサイドバン ド(SSB: Fig 中では\*で示 す)のシグナルは測定の回 転数によりシフトするが、 真のシグナルはシフトし ない。そこで、本研究で は正確な情報を得るため に、12kHz と 15kHz の回 転数で測定を行った。照 射線量の異なる PTFE の 19F MAS NMR の測定結 果を Fig. 1 (回転数 12kHz) および Fig. 2(回 転数 15kHz)に示した。 Fig.2 には-40~-80ppm の拡大スペクトルと-100 ~-130ppm の波形解析結 果を合わせて示した。放 射線の線量が増大するに つれ新たなシグナルが9 種類現れ、その強度が増 加することがわかった。 それぞれのシグナルは





Fig. 2 High-Resolution Solid-State 19F NNR Spectra of Five Kinds of Irradiated PIFE Samples Prepared with Different IrradiatioDose Measured at a Spinning Rate of 15 kHz

トリフルオロメチル基(CF<sub>3</sub>)、フルオロメチレン基(CF<sub>2</sub>)そしてフルオロメチン基(CF)に帰属することができた (Fig. 3)。



CF<sub>3</sub>、CF<sub>2</sub>は数種類のシグナル が観測されたことから、分岐鎖 長や化学環境の異なる CF<sub>3</sub>、 CF<sub>2</sub>が共存していることが分か った。室温での測定では、化学 構造の変化があること、特に CF の存在が明らかになったことか ら電子線照射により架橋構造が 生成することが分かった。しか し、より詳細な構造解析を行う ためには、スペクトルの先鋭化 と SSB の消去が必要である。

b:温度可変高速 MAS <sup>19</sup>F NMR による測定結果

Fig.4 に 10MGy 照射による PTFE の温度可変高速 MAS <sup>19</sup>F NMR の測定結果を示 す。温度が上昇するにつれ、スペクトルは先鋭化し、さらに SSB の強度が低下して いくことが分かった。これは、温度が上昇することにより、PTFE の運動性が向上し、 高速回転によっても取り除けずに残っている化学シフトの異方性や双極子相互作用 が弱くなるためと考えられる。10MGy 照射による PTFE の場合 150°Cで高速 MAS の速度 15kHz で測定することにより、完全に SSB がなくなり解析可能なスペクトル が得られた。その結果、室温測定での結果に加えて、多くの種類の CF<sub>3</sub> 基、CF<sub>2</sub> 基が 生成していることが分かった。10MGy 照射 PTFE の 150°Cにおける高速 MAS(15kHz)<sup>19</sup>F NMR スペクトルと帰属結果を Fig.5 に示す。







Fig. 5 High Resolution Solid-State  $^{19}\text{F}$  MAS NMR Spectrum of 10MGy Irradiated PTFE at 150  $^\circ\text{C}$  and a Spinning Rate of 15 kHz.

帰属は、種々の含ふっ素化合物の溶液 <sup>19</sup>F NMR のデータを参考にして行った。CF<sub>3</sub> 基は Fig.5 に示すように、a.b,c で示す 3 領域にシグナルが分かれて現れることが分か った。それぞれの領域は a:4 級炭素に結合した CF<sub>3</sub> b:3 級炭素に結合した CF<sub>3</sub> c:2 級炭素に結合した CF<sub>3</sub> である。CF<sub>2</sub> は架橋点に隣接する CF<sub>2</sub> および CF<sub>3</sub> に隣接する CF<sub>2</sub>( $\alpha$ -CF<sub>2</sub>)に帰属できた。 フルオロアルキル鎖が短く運動性の良い場合には  $\alpha$ -CF<sub>2</sub> が観測できることから、電子線照射 PTFE には分子鎖長の短い枝分かれが存在してい ることが示唆される。

一般に架橋が起きたときには、T-type と H-type が生成することが知られている。 つまり、CF は架橋点の構造を反映すると考えられ、このシグナル強度が架橋の密度 に相当すると仮定できる。このことから、10MGy の電子線照射で架橋した場合の架 橋数は約 24CF2ユニットあたり1個と算出できた。

## 4. 結言

高温における高速 MAS 法は固体状態における <sup>19</sup>F NMR シグナルを先鋭化する事 が可能であり、従来化学構造を解析することが難しいとされてきた溶媒に不溶な含ふ 素化合物の構造解析に非常に有効な手法であることが分かった。固体高分解能 <sup>19</sup>F NMR による電子線照射 PTFE の構造解析の結果から、融点付近の温度で PTFE に電 子線照射を行うことにより架橋反応が起こっており、分岐鎖には化学環境の異なる 種々の鎖長が存在することを明らかにした。また、CF シグナルの定量値から架橋密 度を算出し、架橋密度と電子線照射量の相関を解明した。

参考文献 (1)Katoh, E., Sugimoto, H., Kita, Y. and Ando, I. (1995) J. Mol. Struc. 355, 21

(阪大院理 1, 帝人(株)構造解析センター 2, 神戸薬科大 3, 物質研 4) ○永阪文物<sup>12</sup>、中山尋量<sup>13</sup>、上田貴洋<sup>4</sup>、江口太郎<sup>1</sup>、中村亘男<sup>-1</sup>

# <sup>129</sup>Xe- and <sup>2</sup>H-NMR Studies of the Dynamics of Molecules and Micropores in Polycarbonate.

Bunsow Nagasaka<sup>1,2</sup>, Hirokazu Nakayama<sup>1,3</sup>, Takahiro Ueda<sup>4</sup>, Taro Eguchi<sup>1</sup>, and Nobuo Nakamura<sup>1</sup> <sup>1</sup>Department of Chemistry, Graduate School of Science, Osaka University, Toyonaka, Osaka 560 <sup>2</sup>Material Analysis Research Center, Teijin Ltd., Hino, Tokyo 191 <sup>3</sup>Kobe Pharmaceutical University, Kobe, Hyogo 658

<sup>4</sup>National Institute of Materials and Chemical Research, Tsukuba, Ibaraki 305

**Abstract** Dynamics of molecules and micropores in amorphous polycarbonate (PC) has been investigated by <sup>129</sup>Xe- and <sup>2</sup>H-NMR spectra. The NMR signal of <sup>129</sup>Xe adsorbed in PC broadens out inhomogeneously with decreasing temperature from 298 to 200 K. The line broadening implies that Xe molecules are distributed over rooms or micropores with different sizes formed in the polymer. From <sup>2</sup>H-NMR spectrum of partially deuterated PC in which xenon was dissolved, it was indicated that the phenyl-ring 180° flip motion became slow drastically in the similar temperature region to the case of the broadening of the <sup>129</sup>Xe resonance.

## Introduction.

In addition to the success of <sup>129</sup>Xe-NMR spectroscopy as a probe for the study of the void space in microporous solids such as zeolites and clathrates[1], its applications to the characterization of amorphous phase of polymer has recently been an increasingly interested subject[2]. The xenon dissolved in polymers gives us the microstructural and dynamical information associated with the "free volume" of such micropores occupied by xenon.



Fig. 1 Repeat unit of partially deuterated polycarbonate.

Keywords: <sup>129</sup>Xe-NMR, <sup>2</sup>H-NMR, ダイナミクス, ポリカーボネート ながさかぶんそう、なかやまひろかず、うえだたかひろ、えぐちたろう、なかむらのぶお There have been reported, for example, some studies of the heterogeneous structure in a blend polymer[3], and of the probable dynamical correlation between the polymer motion and the mobility of xenon distributed over various micropores with different sizes near the glass transition temperature [4, 5].

In the present study, we investigated the dynamic behavior of xenon in micropores and of the phenyl-ring in polycarbonate below room temperature by  $^{129}$ Xe- and  $^{2}$ H-NMR spectra to understand the whole nature of polymer, *i.e.*, containing molecular segments and empty space.

#### Experimental.

Amorphous bisphenol-A polycarbonate, PC (Mw=28000) and phenylene-deuterated(97%) PC-d<sub>4</sub> [Fig. 1] (Mw=49300) were used in the present NMR experiments. Each polymer / Xe gas system was prepared by sealing off the pyrex NMR tube which contains the polymer and the appropriate amount of Xe gas at liq. N<sub>2</sub> temperature. The xenon pressures at room temperature were ca. 10 and ca. 14 atm for PC and PC-d<sub>4</sub>, respectively.

<sup>129</sup>Xe-DD/MAS NMR spectrum was measured by a Bruker DSX200 spectrometer at 55.3 MHz with the magic angle spinning at 3.0 kHz between 298 and 200 K. The signal of free xenon gas in the sample tube at room temperature was used as the reference for the <sup>129</sup>Xe-NMR chemical shift. For <sup>2</sup>H-NMR spectra, the measurements were carried out using a Bruker DSX300 spectrometer, operating at the Larmor frequency of 46.0 MHz.





Fig. 2 Temperature dependence of  $^{129}$ Xe-DD/MAS NMR spectrum of xenon in PC at 4.7 T.

Fig. 3 <sup>2</sup>H-NMR spectra at 7.0 T of the phenyl deuteriums of xenon-dissolved PC.

## Results and discussion.

As can be seen in Fig. 2, the <sup>129</sup>Xe resonance peak of xenon adsorbed in PC broadens out inhomogeneously with decreasing temperature from 298 to 200 K. Under the condition of the MAS and the proton dipolar decoupling, the fact that the line is asymmetric at low temperature suggests that Xe molecules are distributed over rooms with different sizes and / or shapes which exist randomly in the bulk polymer. The line-narrowing on heating may be brought about by the interpore exchange of Xe molecules.

According to <sup>2</sup>H-NMR spectrum of partially deuterated PC in which xenon was dissolved, shown in Fig. 3, it was indicated that the rate of the 180° flip of the phenyl ring becomes low drastically on cooling in the similar temperature region to the case of <sup>129</sup>Xe NMR. In comparison with the data at 1 atm[6], this result suggests that the xenon adsorbed in PC does not affect phenyl-ring motion significantly at the pressures less than 15 atm. We are planning to clarify whether any correlation between the broadening of the <sup>129</sup>Xe resonance and the phenyl-ring motion in PC exists or not.

## Acknowledgment.

The authors thank Dr. K. Yamauchi for his assistance in the measurement of <sup>2</sup>H-NMR spectra on a Bruker DSX300 equipped at Bruker Japan Co., Ltd.

# References

1. P.J. Barrie and J. Klinowski, Progr. NMR Spectr. 24, 91 (1992).

- 2. D. Raftery and B.F. Chmelka, NMR Basic Principles and Progr. 30, 110 (1994).
- M. Tomaselli, B.H. Meier, P. Robyr, U.W. Suter, and R.R. Ernst, *Chem. Phys. Lett.* 205, 145 (1993).
- 4. T.R. Stengle and K.L. Williamson, *Macromolecules* 20, 1430 (1987).
- A.P.M. Kentgens, H.A. vanBoxtel, R.-J. Verweel, and W.S. Veeman, *Macromolecules* 24, 3712 (1991).
- 6. M. Werle, G.P. Hellmann and H.W. Spiess, Colloid & Polymer Sci. 265, 815 (1987).

# 二次元 SASS 法および二次元 MAT 法によるフェノキシ樹脂の ガラス状態における分子運動解析

## 京大化研 〇田井利弘・梶弘典・堀井文敬

#### 2D SASS and 2D MAT NMR Analyses of Molecular Motion of Phenoxy Resins in the Glassy State

#### Toshihiro Tai, Hironori Kaji, and Fumitaka Horii

Institute for Chemical Research, Kyoto University, Uji, Kyoto 611, JAPAN

The phenylene ring motion of phenoxy resins has been characterized by analyzing  $^{13}$ C chemical shift anisotropy(CSA). The CSA spectra have been obtained by 2D switching angle sample spinning (2D SASS) and 2D magic angle turning (2D MAT). The CSA spectra of the phenylene ring CH carbons are found to be almost axially symmetric, suggesting the enhanced 180° jump motion of the phenylene group at room temperature. The CSA spectra of quaternary carbons in the phenylene ring show almost rigid lineshapes below 80°C and become narrower at 100°C. This narrowing may indicate the onset of the fluctuation of the phenylene ring axis with the order of  $10^4$  Hz.

[緒言]

高分子のガラス状態における耐衝撃性、気体透過性などの巨視的な性質は、10<sup>4</sup>~10<sup>5</sup>Hz の分 子運動に関係していると考えられ、その解析は極めて重要である。<sup>13</sup>C 化学シフト異方性(CSA) の解析は、この周波数領域の分子運動を解明するのに有用な方法である。これまで我々は、ビス フェノールAポリカーボネート、ポリアリレートなどのビスフェノールA残基を含むガラス状高 分子について、そのフェニレン環の分子運動を明らかにしてきた<sup>1)</sup>。本研究では、ビスフェノー ル A 残基を含むフェノキシ樹脂の CSA スペクトルを二次元 Switching Angle Sample Spinning(2D SASS)法<sup>2)</sup>、二次元 Magic Angle Turning(2D MAT)法<sup>3</sup>により測定し分子運動解析 を行った。

[実験]

試料はフェノキシ樹脂(ユニオンカーバイド社製) を 160℃で融解し液体窒素中で急冷したものである。 DSC 測定による Tg は 87℃であった。 NMR 測定は Chemagnetics CMX-400 分光計(9.4T) および JEOL JNM-GSX200 分光計(4.7T)により行った。二次元



SASS 測定には Doty Scientific 製 SASS プローブを用いた。二次元 SASS 測定は室温、80、100℃ で、二次元 MAT 測定は室温で行った。

キーワード: フェノキシ樹脂、高分子のガラス状態、13C化学シフト異方性、固体構造

たい としひろ、かじ ひろのり、ほりい ふみたか

[結果および考察]

1) 2D SASS 測定

室温で C4,C5 炭素の CSA は σ11、σ22 の平均化した軸対称スペクトルであった。これより、室 温で既にフェニレン環が結合軸周りのジャンプ運動を起こしていることがわかった。100℃での 測定ではこれらの CSA スペクトルは高磁場側のショルダーが減少し、スペクトル全体も狭幅化 した。高磁場側のショルダーは σ33 に対応しており、 σ11、σ22 にくわえて σ33 が平均化しているこ とからフェニレン環のジャンプ運動に加えフェニレン環軸の揺動運動が開始したことが示され た。フェニレン環の軸炭素 C3,C6 の 80℃のスペクトル形状は室温とほぼ同一であった。しかし、 100°C の形状は C3、C6 ともに狭幅化しており,Tg+10℃でフェニレン環軸の振幅の大きい揺動運 動が始まっていることが示さ

れた。

2) 2D MAT 測定

CSA 共鳴線のシミュレーシ ョン解析を行うためには剛直 状態における各炭素の CSA を 測定し化学シフトテンソルの 主値を決定することが必要で ある。しかし、SASS プローブ は測定温度範囲が狭い。 そこ でより広い温度範囲の測定が 可能な CP/MAS プローブで 2D MAT 測定を行った。図1に室 温の 2D MAT スペクトルを示 す。2D MAT 法は CSA の形状 に影響を及ぼさない超低速(今 回 57Hz) で Magic Angle で回 転させ F2 軸にはそれによって 得られた CSA スペクトルを、 F1軸では1/3回転ずつ時間展開



Fig. 1. 100MHz 2D MAT <sup>13</sup>C spectra for phenoxy resins at room temperature.

させることにより高分解能スペクトルを得て CSA を分離する方法である。図に示されるように 各 CSA が分離して測定できていることがわかる。今後は低温測定をおこなって主値を決定し、 フェニレン環の運動の周波数、および振幅を定量的に解析する予定である。

#### References

1) F. Horii, T. Beppu, N. Takaesu, and M. Ishida, Magn. Reson. Chem., 32, S30 (1994)

- 2) A. Bax, N. M. Szeverenyi, G. E. Maciel, J. Magn. Reson., 55, 494 (1983)
- 3) Z. Gan, J. Am. Chem. Soc., 114, 8307 (1992)

# 高分子溶液に関する凍結状態 CP/MAS <sup>13</sup>C NMR 解析 ー水素結合およびコンホメーションの解析-

#### 京大化研 〇増田 憲二・梶 弘典・堀井 文敬

# Frozen-State CP/MAS <sup>13</sup>C NMR Analyses of the Polymer solutions —Analyses of the Hydrogen bond and the Conformation—

K. Masuda, H. Kaji, and F. Horii

## Institute for Chemical Research, Kyoto University, Uji, Kyoto 611

CP/MAS <sup>13</sup>C NMR measurements and analyses have been performed for the frozen DMSO- $d_6$  and aqueous solutions of poly(vinyl alcohol)(PVA) samples with different tacticities. Each PVA solution was packed into a MAS rotor with an O-ring seal and frozen in the rotating state at a rate of 1kHz in a CP/MAS probe by cooling down to -50°C. As a result, it is found that the CH resonance lines of the frozen PVA solutions, which are quite different in line splitting from those of PVA films, significantly depend on the solvents and the tacticities. These difference in CH resonance lines are well explained by evaluating the upfield shifts due to the so-called  $\gamma$ -gauche effect and the downfield shifts induced by the formation of the intramolecular hydrogen bond. In addition, the measurements and analyses about the quenched frozen PVA solutions are in progress and the results will be reported at the symposium.

1. 緒言

固体ポリビニルアルコール(PVA)の CP/MAS <sup>13</sup>C NMR スペクトルの CH 共鳴線は分子内水素結合の形成 に基づいて 3本(共鳴線Ⅰ、Ⅱ、Ⅲ)に分裂する。すなわち、共鳴線Ⅰ、Ⅱ、Ⅲは分子内水素結合をそれぞれ 2、1、0 個形成した OH 基に結合した CH 炭素に帰属される。そして、これらの CH 共鳴線の強度は、立 体規則性、温度、含水率、製膜溶媒、熱処理などにより、分子内および分子間水素結合の違いを反映して 著しく変化することなどが明らかとなっている »。このように、PVA の分子内および分子間水素結合に関 する情報を得るのに固体 <sup>13</sup>C NMR 解析は非常に有効である。しかし、固体状態での水素結合の形成は前段 階である溶液状態に大きく依存していると考えられ、溶液状態における水素結合の解析法を開発すること は重要である。ここで、溶液では分子運動性が高いため、水素結合、コンホメーションなどが高速で平均 化されるため、溶液状態での NMR 解析は必ずしも有効ではない。

そこで、本研究では、種々の PVA 溶液について、これらを凍結することにより CP/MAS <sup>13</sup>C NMR 測定並 びに解析する方法を考案した<sup>9</sup>。その結果、CH 共鳴線が溶媒および立体規則性の違いにより大きく変化し、 このような CH 共鳴線の変化は *y-gauche* 効果に基づく高磁場シフトおよび分子内水素結合の形成によ る低磁場シフトを考慮することで説明できることを明らかにした。また、*mm* 分率の増加に伴い凍結溶液 中である特定のコンホメーションが優先的に生成することなどを見出した。

キーワード:ポリビニルアルコール、水素結合、凍結状態<sup>13</sup>C NMR、*y-gauche* 効果、冷却速度

ますだ けんじ、 かじ ひろのり、 ほりい ふみたか

-412-

2. 実験

<u>試料</u>:立体規則性の異なる 4 種の PVA を用いた。分率比 *mm:mr:rr* はそれぞれ A-PVA(0.23:0.50:0.27), LI-PVA(0.50:0.39:0.10), MI-PVA(0.66:0.28:0.06), HI-PVA(0.79:0.19:0.02)である。3wt%の PVA 水溶液ま たは DMSO-*d*a溶液を O-リング付き MAS ロータに充填し、約 1kHz の低速で回転させながら-50℃まで冷 却することにより凍結させた。

<u>固体 <sup>13</sup>C NMR 測定</u>:測定は JEOL JNM-GSX200 分光計により、4.7T の静磁場下で行った。固体高分解能 スペクトルは CP/MAS 法により、<sup>13</sup>C スピン-格子緩和時

間 T<sub>ic</sub>は CPT1 パルス系列により測定した。測定温度は-50℃である。

#### 3. 結果および考察

## 凍結 PVA 溶液の CP/MAS <sup>13</sup>C NMR スペクトル

図1に、種々の立体規則性 PVA の凍結 DMSO-*a*。溶液 の CP/MAS <sup>13</sup>C NMR スペクトルを示す。ここで、 reference として水から製膜した A-PVA フィルムのスペ クトルを図1(e)に示した。図1(a)では、CH 共鳴線は固体 PVA の共鳴線 II、IIに相当する2本のピークに分裂する。 しかし、*mm*分率が増大するにつれ、共鳴線IIに対応する 共鳴線は強度の減少とともに低磁場側にシフトする。(c)、 (d)では、固体の共鳴線 II、IIIの中間の化学シフトに単一の ピークを示す。図2 に凍結 PVA 水溶液の CP/MAS <sup>13</sup>C NMR スペクトルを示す。reference として DMSO から製 膜した A-PVA フィルムのスペクトルを図2(e)に示した。 凍結 PVA 水溶液の CH 共鳴線の形状はフィルムの場合と 大きく異なる。また、凍結 DMSO-*a*。溶液の場合と同様に *mm*分率の増大とともに CH 共鳴線は低磁場側にシフトす る。

このように凍結 PVA 溶液の CH 共鳴線が立体規則性、 溶媒の違いに大きく依存することは、従来の分子内水素結 合の形成による低磁場シフトだけではなく、gauche コン ホメーションによる高磁場シフト(y-gauche 効果) につい ても考慮する必要があることを示している。

#### 分子内水素結合および γ-gauche 効果に基づく統計計算

種々の凍結溶液での CH 共鳴線の分裂の違いを説明す るため、分子内水素結合の形成による低磁場シフトと γgauch 効果に基づく高磁場シフトを考慮した統計計算を 行った。



Fig. 1 CP/MAS  $^{13}$ C NMR spectra of frozen DMSO- $d_6$  solutions of PVA samples with different tacticities, measured at -50°C





凍結溶液では個々の分子鎖についてあらゆるコンホメーションをとることから、分子内水素結合だけで なくコンホメーションの変化による CH 共鳴線への影響についても考慮する必要がある。ここで、分子内 水素結合の形成による低磁場シフトを+5.9ppm、またγ位の OH 基または CH<sub>2</sub>基が gauche 位の場合の高 磁場シフト(γ-gauche 効果)をそれぞれ-7.2ppm,-5.9ppm と仮定した。その結果、CH 炭素については分子内 水素結合の形成およびコンホメーションの違いにより 9 つの化学シフトの異なる状態が可能であることが 明らかになった。

この 9 つの状態に相当する化学シフトを用いて、それぞれの試料の CH 共鳴線について波形解析を行った。図 3 に凍結 A-PVA 溶液についての波形解析の結果を示す。実測スペクトルと合成スペクトル(破線)はよい一致を示した。その他の凍結溶液についても同様な波形解析が可能であった。したがって、上記の水素結合およびコンホメーションに関する仮定は妥当なものと考えられる。

次に、解析から得られた CH 共鳴線の相対強度を説明するため に、C-C 結合の trans の確率を fiおよび隣接 OH 基と分子内水素 結合を形成する確率を faとし、上記の 9 つの状態に対応する存在 確率の式を導いた。この式を用いて、上記解析の結果得られた相 対強度と一致する計算強度を最小 2 乗法により求めた。図 4 に凍 結A-PVA溶液に関する波形解析および統計計算より得られた共鳴 線の相対強度を示す。ここで、黒い縦棒は波形解析、中空の縦棒 は計算による分率を示している。ここで、計算値と実測値は非常 に良い一致を示す fiおよび fa値を求めることができた。よって、 統計的取り扱いが妥当であり、凍結溶液中での分子内水素結合お よびコンホメーションの解析方法として非常に有効であることを 明らかにした。

イソタクチック PVA の凍結 DMSO-*a* 溶液および凍結水溶液に 関して同様に解析を行った。LI-PVA に関しては計算値と実測値は ある程度の一致を示した。しかし、*mm* 分率の高い MI-PVA、 HI-PVA に関して両凍結溶液について良い一致は得られなかった。 凍結 DMSO-*a*。溶液の場合、共鳴線 5,6 の強度が HI-PVA、MI-PVA で著しく大きく、凍結水溶液の場合には共鳴線 2,3,4,5 の強度が強 く HI-PVA で現われた。これより、凍結溶液中で上記の共鳴線に 対応するコンホメーションが優先的に形成されるためと考えられ る。したがって、統計的取り扱いが適用できない系と推測される。

また発表では、急冷凍結 PVA 溶液に関する測定および解析結果 についても報告する予定である。

#### 参考文献

- 1) Horii, F., Hu, S., Ito, T., Odani, H., Kitamaru, R., Matsuzawa, S. and Yamamura, K., *Polymer* 1992, 33, 2299
- 2) Horii, F., Masuda, K. and Kaji, H., Macromolecules 1996, 30, 2519



Figure 3 Lineshape analysis of the CH lines of frozen A-PVA solutions (a) DMSO- $d_6$  and (b) H<sub>2</sub>O. The broken line indicates the composite curve of all lines shown by solid lines



Fig. 4 The histograms for the observed and calculated mass fractions for CH resonacne line in the frozen A-PVA solutions

# ニトロアニリン類の<sup>13</sup>C CP/MAS NMR スペクトルにおける <sup>14</sup>Nの影響 (物質研) 林 繁信

# <sup>14</sup>N effects on <sup>13</sup>C CP/MAS NMR spectra of nitroanilines (National Institute of Materials and Chemical Research) Shigenobu Hayashi

The signal of <sup>13</sup>C adjacent to amono and nitro groups is splitted into two peaks with an intensity ratio of 1:2 theoretically. However, the apparent signal intensities of 1:1 were often observed. The signal patterns were simulated successfully, assuming different line shapes and widths for the two peaks.

ニトロアニリン類の<sup>13</sup>C CP/MAS NMRスペクトルを測定すると、アミノ基およびニト ロ基の根元の炭素のシグナルが2つに分裂することはよく知られている。これは、<sup>14</sup>Nが四極核 であるため<sup>13</sup>C-<sup>14</sup>N間の双極子相互作用がマジック角回転によって完全には平均化されない ためである。理論的には、相手核が I = 1の場合1:2の強度を持つ2つのピークに分裂する。 ところが、種々のニトロアニリン類の<sup>13</sup>Cスペクトルの中に、1:2の強度では説明できないよ うなパターンがあることを前回報告した<sup>1)</sup>。前回は、置換基の種類や温度によってパターンが変 化することを報告したが、今回は、パターンのシミュレーションを行い、何が原因となっている のかについて考察を加えた。

実験 <sup>13</sup>C CP/MAS NMR測定には、ブルカーASX200(測定周波数 50.32 MHz)を用いた。スペクトルパターンのシミュレーションは、自作のプログラムを用いてNE C PC9801パソコンで行った。

結果及び考察 Fig.1 の左半分に、50.32MHzで測定した2-メチル-4-ニトロ アニリンのスペクトルのアミノ基のシグナルを示した。I=1の核種と結合した<sup>13</sup>Cのシグナル が2つに分裂するのは、 $m_s=0$ と±1との2つに分裂するためであり、理論強度比は1:2と なるはずである。ところが、図に示したように、室温以下では見かけ上ほぼ1:1の強度比を持 っ2つのビークに分裂している。室温以上では、しだいに1:2の理論強度比を持つパターンへ と変化していった。

シグナル強度のコンタクト時間依存性及び<sup>13</sup>Cスピン-格子緩和時間の測定を行ったが、分裂 した各成分において、CPの効率や T<sub>1</sub>に違いは見られなかった。

スペクトルパターンを詳細に検討すると、2つの成分の線幅に違いがあることがわかる。そこ

ニトロアニリン、<sup>13</sup>C CP/MAS NMR、核四極相互作用、固体NMR

はやし しげのぶ

で、各成分に別々のブロードニングファクターを 設定してスペクトルシミュレーションを行った。 ブロードニングファクターとしては、ガウス型と ローレンツ型を仮定した。ところが、単一の線形 では実測スペクトルを再現することができず、ガ ウス型とローレンツ型を混在させ、各成分に異な った混在率と線幅を与えることによって実測ス ペクトルを再現できた。なお、 $m_s = +1$ と-1 については同じ線形と線幅を持つと仮定した。シ ミュレーションスペクトルをFig.1の右半分 に示した。1:1の強度比を持つように見えるス ペクトルでも、本当は1:2の強度比を持ってお り、線幅や線形が異なるために見かけ上1:1に なっていることがわかった。

Fig.2に、各成分の線幅の温度依存性を示した。<sup>14</sup>Nの状態、ひいてはアミノ基の運動に 関係した温度依存性だと考えられる。

アミノ基ほど顕著ではないが、ニトロ基の根元 の炭素も各成分の線形や線幅が異なっていた。

当日は他のニトロアニリン類についてもシミ ュレーション結果を報告する予定である。







Fig. 1. <sup>13</sup>C CP/MAS NMR spectra of 2methyl-4-nitroaniline at 50.32 MHz and their simulated spectra.

> Fig. 2. Full widths at half maximum used in the simulation.

> > •: Lorentzian and  $\blacktriangle$ : Gaussian components in  $m_s = \pm 1$ . O: Lorentzian and  $\bigtriangleup$ :

> > Gaussian components in  $m_s = 0.$
P121

ジアミド配位子(ppda)を有する金属錯体の固体NMR法による ダイナミックス研究

#### (神奈川大工1、愛媛大理2) 〇高山 俊夫1、田村 将銘2、梶川 裕治2、 東 長尾2

#### A Dynamic Study of Diamido-Rigand (ppda)-Containning Pd and Ni complexes by Solid State NMR

 OToshio Takayama 1, Masana Tamura 2, Yuji Kajikawa 2, and Nagao Azuma 2
 (1 Department of Applied Chemistry, Kanagawa University, Yokohama; 2 Department of Material Chemistry, Ehime University, Matuyama)

The solid state NMR experiments have successfully provided very useful information about structure and dynamics of metalic complexes. In this work, we study structural and dynamic analyses of Diamido-Rigand (ppda)-Containning Pd and Ni Complexes in the solid state by means of <sup>13</sup>C CP/MAS NMR spectroscopy.[Pd(ppda)] • H<sub>2</sub>O and [Ni(ppda)] • H<sub>2</sub>O consist of square planar forms. The molecular-motional rate of the bridged propylene (-CH<sub>2</sub>-CH<sub>2</sub>-CH<sub>2</sub>-) carbones for [Pd(ppda)] • H<sub>2</sub>O at 25°C is about 10-8s where can be decided from the theory describing the line broadening introduced when the rate of molecular motion is equal to the proton decoupling field strength, but [Ni(ppda)] • H<sub>2</sub>O does not display the line broadening at same temperature.

1) 緒論

[Pd(ppda)](ppda:N.N'-bis(picolinoyl)-1.3-propandiamine)錯体 (Fig.1) は平面性の高い PdN4型構造をとっているが、架橋プロパン鎖の中央の炭素原子はデイスオ-ダ-してい ることが単結晶のX線構造解析の結果から分かった。このデイスオ-ダ-がどの温度範 囲で示すのかを解明することは大変興味深い。また、同じd8電子配置を有しPd(II)より イオン半径の小さいNi(II)からなる[Ni(ppda)]錯体との比較も興味深い。しかし、広い 温度範囲での単結晶X線測定は多大いなる困難を伴う。そこで、本錯体のダイナミッ クスを固体NMR法を用いて明らかにすることは大変有用であると考えられる。

2) 実験

2-1 錯体合成: [Pd(ppda)]・H2Oは H2ppdaとPdCl2の水溶液から風解性の 細い針状結晶として得られた。 溶液のpHを0.5から13まで変化さ せても同じ錯体が得られた。 [Ni(ppda)]・H2OもNiCl2から同様に 合成した。

2-2 固体高分解能NMR測定: JEOL EX270 装置を用いて<sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N (natural) 核 観測周波数 67.8, 27.25 MHz, 基準物質としてTMS, ℕH4NO3(δ=0.0)を用いた。



ジアミド配位子、金属錯体、固体NMR、ダイナミックス

○たかやまとしお、たむら まさな、かじかわ ゆうじ、あずま ながお

 $\delta = 41.0$  $\delta = 154.3$  $\delta = 31.5$ C2 C3-C5 C6 δ=168.8 63 25°C -20°C B.G. B.G -60°C ppm 100 50 150 Ω -50 250 200 Temperature dependence <sup>13</sup>C CP/MAS NMR Fig.2 spectro of [Ni(ppda)]H2O.

3) 結果と考察

[Ni(ppda)]・H2Oの温度可変<sup>13</sup>C/CPMAS NMRスペクトルを Fig.2 に示す。ピークの 帰属(一部)とその化学シフト値を25℃のスペクトルに記した。-60℃ではプロ-ブか らのバックグランド(B.G.)が大きくなったが、ピークは確認された。低い温度での線 幅の増大を除けば25~-60℃の温度範囲でシグナルの化学シフトに変化がなかった。 このことは [Ni(ppda)]・H2Oはこの温度範 囲で反磁性体で構造に変化がないことを示 している。また、<sup>15</sup>N化学シフト(25℃)はN1  $\delta$  = 101.3, N2  $\delta$  = 196.0であった。

次に、[Pd(ppda)]・H2Oについて述べる。 <sup>15</sup>N化学シフト(100℃)はN1  $\delta$ =109.7, N2 $\delta$ =199.1であった。この値は温度の違いを考慮しても[Ni(ppda)]・H2Oとほぼ同じで あり、同じ配位構造をしていることを示している。次に、温度可変<sup>13</sup>C/CPMAS NMR スペクトル(25℃ <sup>13</sup>C without CP 共)をFig.3に示す。ピークの帰属(一部)と化学シフト値 を100℃と25℃(without CP)のスペクトルに記した。その結果、25℃(without CP) と [Ni(ppda)]・H2O25℃の化学シフトの値はほぼ同じであった。これはNi(II)とPd(II)の イオン半径の違いによる配位子炭素の化学シフトが[Ni(ppda)]・H2Oとは異なっていた。 これは各錯体のピリジン環の結合距離や角 度が異なっていることを示している。次 に、100℃では[Pd(ppda)]・H2OのC1,C6,C7,C8 炭素の化学シフトが低磁場シフトした。 これは熱振動によって結合距離や角度が変ったことが起因していると思われる。 50と25℃のCP/MASスペクトルに注目すると、プロパン鎖のC7,C8炭素のスペクトルの S/N が 極端に悪くなっている。これは、①<sup>13</sup>C without CP 25℃NMRスペクトルが明瞭

なピ-クを示したこと、②25℃CP/ MASスペクトルで不明 瞭であった プロパン鎖のピークが再び0℃のCP/ MASスペクトルでは明瞭になった ことから、プロパン鎖C7,C8炭素 の分子運動による C-H 双極子-双極子相互作用の変調速度 (約10-8s) が<sup>1</sup>Hデカップリング磁場 強度と同じ程度になったことを示 している。このことはX線回折法 による架橋プロパン鎖の中 央の 炭 素原子がデイスオ-ダ-構造 (Fig.4) を取っていることを暗示している もと思われる。

[Pd(ppda)]・H2Oのプロパン鎖が 室温近くで約10-8sの運動をしてい るのに対し [Ni(ppda)]・H2Oの室温 でのプロパン鎖は同じ運動速度を 示さなかった。これはNi(II)とPd(II) の特性の違い、即ち(1)電子拡大系列 によればNi(II) はPd(II)よりd殻の広 がりが小さく共有結合性が弱まって いる、(2) HSAB (Hard and Soft Acids W and Bases)からは Pd-N は結合性が 弱いのに対して Ni-N は 結合性が強い、0°c 等の理由からM-N-C-C-C-N 6員環 の結合角や距離に違いを生じさせて いることによると思われる。 詳しくは緩和時間(T1)測定を行

なって明らかにする。







Fig.4 Perspective view of [Pd(ppda)]H20 including the atom-numbering scheme.

## P122 Ag<sub>x</sub>Cu<sub>1-x</sub>Iのイオン伝導相および超イオン伝導相にお ける Cu 核の固体 NMR

金沢大 理 O木村潤子、水野元博、遠藤一央、須原正彦 東工大 工 黒木重樹

# Ionic and Superionic Conduct Phases of $Ag_xCu_{1-x}I$ by Solid Cu NMR

Junko Kimura<sup>1</sup>, Motohiro Mizuno<sup>1</sup>, Kazunaka Endo<sup>1</sup>, Masahiko Suhara<sup>1</sup> and Shigeki Kuroki<sup>2</sup>

<sup>1</sup>Department of Chemistry, Faculty of Science, Kanazawa University and <sup>2</sup>Tokyo Institute of Technology

#### Abstract

<sup>63</sup>Cu NMR and X-ray diffraction have been used to perform a structure analysis of mixed crystal Ag<sub>x</sub>Cu<sub>1-x</sub>I in the temperature range of -100 to 250°C. We observed two sites of signals of <sup>63</sup>Cu nuclei which correspond to the tetrahedral and octahedral centers in the temperature range of  $\gamma$ -to- $\alpha$  phase transition.

## 序

Agl は室温で閃亜鉛鉱構造の  $\gamma$ 相であり、146°C以上で体心立方構造の超イ オン伝導状態  $\alpha$ 相に相転移することが知られているが、Ag 核の固体 NMR は 低感度で緩和時間が長いため観測されていない。そこで、我々は Cul と Agl の 完全固溶体を作製し、結晶相の相転移を <sup>63</sup>Cu 核の NMR 観測から試みた。室 温における Ag<sub>x</sub>Cu<sub>1-x</sub>l の構造は、正四面体の中心に Cu または Ag が存在し、4 個の l が頂点に存在する(4配位)。これに対し超イオン伝導状態では、立方体 の中心に Cu または Ag が存在し、各側面の中心に l が6個配位した(6配位)  $\alpha$ 相に転移する。この相転移による構造の変化をNMRで分離する事ができた。 また X 線回折より、Ag<sub>x</sub>Cu<sub>1-x</sub>l の格子定数とケミカルシフトの関係を考察した。

完全固溶体、ケミカルシフト、相転移、結晶構造、Ag<sub>x</sub>Cu<sub>1-x</sub>I

きむらじゅんこ、みずのもとひろ、えんどうかづなか、すはらまさひこ、くろき しげき

## 実験

①試料の作成

Agl と Cul をそれぞれ規定(x=0.75~0.99)のモル比で混合し、電気炉により 650℃で加熱した。生成した試料を乳鉢ですりつぶし、パウダー状にした。

② <sup>63</sup>Cu — NMR

Chemagnetics 社製 CMX-300 スペクトロメータを用い、観測周波数 79.12MHz で測定した。

ケミカルシフトは Cul を基準とした。

③粉末 X 線回折

理学 RINT 1200 を用いた。

## 結果および考察

①粉末X線回折

Fig.1 に室温における Ag<sub>x</sub>Cu<sub>1-x</sub>l (x=0.75,0.85,0.99)の粉末X線回 折パターンを示す。これらのパ ターンは試料の構造が閃亜鉛 鉱構造であることを示している <sup>[1]</sup>。これらの回折パターンから 求めた格子定数と Agl 濃度に 対してのプロットを Fig.2 に示 す。格子定数が Agl 濃度に 対し Vegard 則に従っているこ とから、これらの試料が完全固 溶体であるといえる<sup>[2]</sup>。



Fig.1 X-ray diffraction patterns of Ag<sub>x</sub>Cu<sub>1-x</sub>I (x =0.75, 0.85, 0.99).



Fig.2

The unit cell dimension of  $Ag_xCu_{1-x}I$  vs. Ag/Cu ratios.





②<sup>63</sup>Cu-NMR スペクトル

Fig.3 に  $A_{g_{0.95}}Cu_{0.05}$ I の <sup>63</sup>Cu NMR スペクトルの測定温度 (a)-50~250°C および (b)170~175°C を示した。Fig.3 (a)のスペクトルは温度の上昇と共に高磁場側 にシフトしている。この結果は、Olsen らによる(Agl)  $_{0.6}(AgPO_3)_{0.4}$ における <sup>109</sup>Ag NMR の-85~50°Cで観測された高磁場シフトに対応している<sup>[3]</sup>。Fig.3 (b)では、 相転移温度における 2 種のシグナルを観測できた。低磁場側のシグナルは T<sub>a</sub> の中心に存在する Cu 核に対応するもので、温度 170~175°Cの変化に対し、 ピーク強度が極端に小さくなることがわかる。これに対し高磁場側のシグナル は O<sub>h</sub>の中心にある Cu 核に対応し、同じ温度範囲で強度が増大する結果が得 られた。この結果は Ag<sub>x</sub>Cu<sub>1-x</sub>I の導電率の研究<sup>[4]</sup>から得られた $\gamma$ 相から $\alpha$ 相に 相転移する構造と対応するもので、<sup>63</sup>Cu NMR では 2 種の構造を明確に観測で きたわけである。 Ag<sub>x</sub>Cu<sub>1-x</sub>I(0.75≦x<1.00)の超イオン伝導体の $\alpha$ 相における <sup>63</sup>Cu のシグナル[Fig.3 (a)の 200 および 250°Cのスペクトル]は線形解析の結果 Lorentz 型が支配的であった。これは超イオン伝導体では、Cu サイトが液体状 態に近い挙動をしていると考えられ、緩和時間の解析からも T<sub>1</sub> および T<sub>2</sub> が等 しいことを確かめた。Fig.4 に <sup>63</sup>Cu のケミカルシフト測定から得た Ag<sub>x</sub>Cu<sub>1-x</sub>I (0.75≦x<1.00)の相図を示した。これは Nolting によるX線回折から得られた相 図とかなりよく一致している<sup>[5]</sup>。

③<sup>63</sup>Cu-NMR ケミカルシフト

Fig.5 に、x = 0.95 及び x = 0.75 試料の <sup>63</sup>Cu-NMR スペクトルにおけるケミカル シフトの温度依存性を示す。どの試料も温度上昇に従い、ケミカルシフトは高 磁場側にシフトすることがわかった。このケミカルシフトの原因として、I の 5p 軌 道から Cu の 4s と 4p の空軌道に電子の寄与があり、それに対して Cu の 3d 軌道から I の 5p 軌道にバックドネーションが生ずる。このために Cu の 3d 軌道 に hole ができる<sup>[6]</sup>。これが高磁場シフトの主たる原因である。



Fig.4 Phase diagram of  $Ag_xCu_{1-x}I$ (0.75 $\leq x < 1.00$ ).



Fig.5 Temperature dependence of  ${}^{63}$ Cu NMR chemical shift in Ag<sub>x</sub>Cu<sub>1-x</sub>l (x =0.75.0.95).

## 参考文献

[1]K. Endo and T. Fujito, Bull. Chem. Soc. Jpn., 63, 1860(1990).

[2] L. Vegard and G. Skofteland, Arch. Math. Naturv., 45,163(1942).

- [3] K. K. Olsen and J. W. Zwanziger, *Solid State Nuclear Magnetic Resonance*, **5**, 123(1995).
- [4]M. Kusakabe, Y. Shirakawa, S. Tamaki and Y. Ito, J. Phys. Soc. Jpn., 64, 170(1995).
- [5] J. Nolting, *Ber. Bunsenges. Phys. Chem.*, **68**, 932(1964).
- [6] H. Nakatsuji, K. Kanda, K. Endo and T. Yonezawa, J. Am. Chem. Soc., 106, 4653(1984).

## 固体<sup>19</sup>F-MAS-NMRを用いた 含フッ素芳香族化合物の解析

(東工大工) 〇中村邦彦・安藤慎治・安藤勲(日本電子) 杉沢寿志

#### Analysis of Fluoroaromatic Compounds by 19 F MAS NMR in Solid

OKunihiko Nakamura'', Shinji Ando'', Isao Ando'', Hisashi Sugisawa<sup>2</sup>

<sup>1</sup>Department of Polymer Chemistry, Tokyo Institute of Technology. <sup>2</sup>JEOL

<sup>19</sup>F MAS NMR measurements were carried out for the polycrystalline samples of octafluoronaphthalene and tetrafluoro-1,4-benzoquinone. Octafluoronaphthalene showed four different peaks. It indicated that there are two different molecules in a unit lattice. Variable temperature measurements were also carried out and the principal values of <sup>19</sup>F chemical shift tensor were determined using the method of Herzfeld and Berger. Molecular motion was discussed from the behavior of the chemical shift tensor.

## 【緒言】

ポリテトラフルオロエチレン(テフロン[-CF<sub>2</sub>-CF<sub>2</sub>-]<sub>n</sub>)に代表されるように、含 フッ素高分子は、低吸水性・低誘電率・撥水撥油性・化学的安定性・熱的安定 性・難燃性などの優れた特性を示す。また、耐熱性高分子であるポリイミドに フッ素を導入したフッ素化ポリイミドは、既存のポリイミドに比べて、可視領域 における透明性や非晶性が高く、耐熱性工学材料として優れた特性を示す。含 フッ素高分子は、きわめて有用な高分子にも関わらず、一部のものを除いて不溶 不融であるため、高温での分子構造の変化や固体状態におけるコンホメーショ ン、及び、その電子状態については未だに明らかになっていない。

本研究では、上記の含フッ素高分子の立体構造解析への掛け橋として、含フッ 素芳香族化合物を高速回転固体<sup>19</sup>F-MAS-NMRを用いて測定し、そのスピニングサ イドバンド解析により、このフッ素核の化学シフトテンソルの値を正確に決定 し、ここから、含フッ素化芳香族化合物の分子運動の解明を行うことを目的とす る。

<sup>19</sup>F-NMR/MAS/固体/フッ素

なかむらくにひこ・あんどうしんじ・あんどういさお・すぎさわひさし

## 【実験】

本研究では、含フッ素芳香族化合物として、Aldrich社製のオクタフルオロナフ タレン・テトラフルオロ-1,4-ベンゾキノンを、昇華精製して用いた。測定は、 Chemagnetics社製のCNM-CMX 300MHzを用い、170K~370Kの範囲で温度を変え て行った。外部基準として、ヘキサフルオロベンゼン(-164.9ppm)を用い、 CFCl3(0ppm)に換算した。得られたスペクトルからの化学シフトテンソルの主 値の算出には、HerzfeldとBergerによって発表された方法<sup>(1)</sup>を用いた。

【結果】



Figure 1.<sup>19</sup>F MAS NMR spectra of Octafluoronaphthalene (Spinning speed 15kHz. 300K) Figure 2. Projection of the low phase structure on on to the (010) plane. Molecules drawn with open circles are displaced by 1/2b towards the observe (Ref. 4)

オクタフルオロナフタレンは、溶液のNMRでは2本のピークが見られるが、固体のNMRではピークが4本見られる。これは、結晶格子中に環境の異なる2つの 分子が存在するためである。(Figure.1, Figure.2)



(Spinning speed 15kHz. 200K)



温度を変えて、オクタフルオロナフタレン・テトラフルオロベンゾキノンを測 定したところ、オクタフルオロナフタレンは200K付近でスペクトルが急激に変化 (Figure 3) し、テトラフルオロベンゾキノンの化学シフトテンソルは、以前に測 られた2次モーメント(Figure 4)から予想される振る舞いと異なった振る舞いを 示した。 (Figure 5)

また、当日は、オクタフルオロナフタレン・テトラフルオロベンゾキノンの運 動性についても発表する予定である。

## 【文献】

- (1) J.Herzfeld and A.E.Berger, The Journal of Chemical Physics, 1980, No.73, 6021
- (2) A.Del.Pra, Acta. Cryst, 1972, Vol. B28, 3438-3439
- (3) G.S.Pawley,;O.W.Dietrich, J. Phys, 1975, Vol.8, 2549-2558
- (4) G.A.Mackenzie,; J.W.Arthur,; G.S.Pawley, J.Phys, 1977, Vol. 10, 1133-1149
- (5) M.Mehring, R.G.Griffin, and J.S.Waugh, J.Chem. Phys, 1971, 55, 746
- (6) Robin.K.Harris,;P.Jackson,;G.J.Nesbitt, Journal of Magnetic Resonance, 1989, Vol.85, 294-302
- (7), J.A.Ripmeester, R.K.Boyd, J.Chem. Phys, 1979, 71 (12), 5167-5170

### 固体NMRの光反応過程の研究への応用 (京大理)〇中村新治、竹腰清乃理、寺尾武彦

Solid-state Photodimerization of 9-Methylanthracene As Studied by Solid-State <sup>13</sup>C NMR Shinji Nakamura, Kiyonori Takegoshi, Takehiko Terao Department of Chemistry, Graduate School of Science, Kyoto University, Kyoto 606-01,Japan

To specify the locus of reaction in the solid-state photodimerization, a microscopic domain structure of solid 9-methylanthracene(9-MA) and its photodimerized product is studied by solid-state NMR. The photodimerization of 9-MA has been expected to occur randomly at its crystal lattice, however, the spin-diffusion data shows that 9-MA dimer forms a domain structure on the order of 100nm.

#### 1.はじめに

反応が溶液で起きる場合と固体で起きる場合とでは反応生成物が異なる場合があることが知ら れている。それは、溶液反応の場合、分子はランダムに衝突して、反応生成物は反応分子自身の 静電的性質により決るのに対して、固体反応では格子構造中の分子の相対配向により反応生成物 が決るからと説明されている。そのような例として、ジアセチレン置換体における結晶相重合反 応がX線回折法を用いて研究されている。それによると反応する二重結合が0.4 nm 以内にあり、 結合が平行に近い場合に高重合性となることが示され、結晶格子中の配向が反応の大きな要因で あることが示された。ジアセチレン置換体の重合反応は結晶構造を保ったまま進むためにX線回 折法が適用できたが、他の多くの固相反応においては、反応途中で結晶構造が破壊されるために X線回折法の適用は難しい。

結晶には理想的な繰り返しを持つ構造ばかりでなく、結晶表面、格子欠陥、反応物生成による 結晶の歪みなどがある。光による二量化反応の場合に、これらの部位は吸収した光エネルギーの トラップとして働く可能性があるので、反応がこれらの場所で起きれば単量体の配列から予想さ れた生成物とは違うものができることもある。従来は、反応生成物が結晶構造からの予想したも のと一致しない場合には格子欠陥で反応が進むと説明されてきた。しかし、反応生成物が予想さ れたものと一致したとしても、もちろん、格子欠陥で反応が起こったのではない、ということに はならない。反応生成物の予想/制御という立場から考えると、反応の場所が(1)結晶の特異点、

キーワード:9-メチルアントラセン・光化学反応・二量化・スピン拡散・<sup>13</sup>C NMR

なかむら しんじ・たけごし きよのり・てらお たけひこ

例えば、格子欠陥で起こるのか、(2)光を吸収したランダムな部位で起こるのかを明らかにする ことは重要である。

そこで上記の問題を解明することを目的として、9-メチルアントラセン(9-MA)の二量化反応(図1)における二量体の微視的分布構造を、固体NMRを用いて研究した。9-MAは結晶の単 量体の配向から予想される二量体の構造と実際の生成物が一致している上に、分子間の距離が0.4 nm以内にあり、単量体の配向も二量体の構造に近いために、反応は結晶中のランダムな部位で 起きていると思われていた。しかしながら、はっきりした分光学的な根拠はない。そこで<sup>1</sup>Hの スピン拡散を測定して二量体のドメイン構造を調べた。

a)

b)



Fig. 1 Structure of a) monomer(M) and b) trans-dimer(D)

2.実験

9-MA の固相反応はヘキサンから再結晶化したものを乳鉢で粉末にして、水に懸濁させて激しく攪拌しながら高圧水銀ランプの光を照射して行った。

NMR 測定は Chemagnetics 社製 CMX300 分光計により行った。T<sub>1</sub>は inversion recovery 法(I R法)で測定した。

3.結果と考察

図2は下から照射時間が a)0、b)30分、c)240分の9-MAの<sup>13</sup>Cスペクトルを示す。 a)は純粋な単量体のスペクトル。b)では単量体と二量体が半々位の混合物になっている。二量 体のピークとして 25.5ppm、51.2ppm、64.9ppm にメチル基、四級炭素、メチン基が観測され た。メチル基の線幅はかなり広いがこれは水素橋頭位により回転運動が束縛されているためと考 えられる。c)ではほぼ 100%二量体になっていると思われる。

図3に IR 法により得られた磁化の減衰を示す。異なる分子間のスピン拡散を考慮にいれたT<sub>1</sub> 曲線の計算を行うのにいろいろなモデルがあるが、ここでは最も単純な二相モデルを採用した。 単量体をM,二量体をDとしたときの各々の<sup>1</sup>H 磁化の IR 法下での緩和曲線は

$$A(t) = a_{+}e^{t_{+}t} + a_{-}e^{t_{-}t}$$
  

$$B(t) = b_{+}e^{t_{+}t} + b_{-}e^{t_{-}t}$$
(1)

と、得られる。

ここで、

$$r_{\pm} = 1/2[-(K_{\rm D} + K_{\rm M} + k_{\rm c}) \pm R]$$
  
$$a_{\pm} = A_0[1 \pm R^{-1}(K_{\rm M} + k_{\rm c} - K_{\rm D})]$$

$$b_{\pm} = B_0 [1 \pm R^{-1} (K_D + k_c - K_M)]$$
  

$$R = \{ [(K_D - K_M) + (f_D - f_M)k_c]^2 + 4f_D f_M k_c^2 \}^{1/2}$$
(2)

 $A_0$ 、 $B_0$ は t=0 における信号強度。 $K_D$ 、 $K_M$  と  $f_D$ 、 $f_M$  はそれぞれ成分 D、M の緩和速度、スピン 濃度分率、そして  $k_c$  は交差緩和速度である。 $K_D$ 、 $K_M$  は単量体および 240 分照射した二量体よ り測定したもの( $K_D$ =0.09036 s<sup>-1</sup>、 $K_M$ =0.00655 s<sup>-1</sup>)を用いた。



Fig. 2 <sup>13</sup>C solid-state NMR spectra for 9-MA. a) pure monomer, b) 9-MA irradiated for 30 minutes, c) 9-MA for 4 hour. M and D written in the Fig. stand for monomer and dimer, respectively.

図 3 の直線は反応前の単量体の緩和曲線を、点線および破線は 10 分、240 分照射のときに, k<sub>o</sub>, f<sub>D</sub>, f<sub>M</sub>を変数として式(1)でフィットした曲線をあらわしている。観測値と計算値は良い 一致をしている。

10 分照射した後のDの緩和曲線では、約 15 秒で曲線の傾きが変わっており、二量体ドメイン の存在を示している。拡散定数を D=8×10<sup>-16</sup> m<sup>2</sup>/s と仮定してドメインサイズを見積もると、約 100nm であった。さらに、いろいろな照射時間での緩和曲線の解析からドメインが大きくなっ ていく様子が観測された。これは二量化反応が結晶の格子欠陥部位で起こり、さらに二量体生成 に伴って形成された周辺の格子欠陥部位で反応が起こり、ドメインが成長していることを示して いる。9-MA において固体の二量化反応における上記の準経験則が「一見」成立しているように みえるのは、単にトランス型がシス型よりも安定だからであるからと考えられ、固体反応におい て結晶構造により反応生成物の構造を制御/予想することは難しいことが示された。



Fig. 3 The <sup>1</sup>H  $T_1$  Relaxation curve for 9-MA(M) and the photodimerized 9-MA(D). P(t) denotes the normalized intensity. The solid line, the dotted lines and the broken line represent the best-fit curve using eqs.(1) and (2) for pure 9-MA, the photo-irradiated solid for 10 minutes and those for 4 fours, respectively,

P125

## Ag-Y ゼオライトにおけるプロトンの動的挙動と触媒作用 (東工大・工)〇馬場俊秀、小松法仁、森川有紀、小野嘉夫 (日本電子)杉沢寿志 (ジャパンエナジー)高橋俊朗)

Dynamic and Catalytic Property of protons in Ag-Y Zeolite,

(Tokyo Institute of Technology) Toshihide Baba, Norito Komatsu, Yuki Morikawa and Yoshio Ono, (JEOL) Hisashi Sugisawa, (Japan Energy) Toshiro Takahashi.

A temperature dependent line-shape of protons in Ag-Y and  $Ag_3PW_{12}O_{40}$  was examined at a temperature range between 25 and 200°C. Ag-Y generated two kinds of protons when Ag-Y was reduced with hydrogen. The line widths of the two kinds of protons broadened and the peak approached each other upon rasing temperature. They merged into one peak around 180°C.

. These result show that a proton exchange reaction proceeds between two kinds of protons.

 $Ag_3PW_{12}O_{40}$  also generated two kinds of protons by reducing it with hydrogen. The proton exchange reaction between two kinds of protons proceeded as well as Ag-Y, while temperature dependence of the line width was not observed for parent acid  $H_3PW_{12}O_{40}$ .

#### 1)緒言

講演者らはプロトン交換ZSM-5ゼオライトのプロトンの運動性が触媒活性に影響を及ぼす ことを既に報告している。プロトン交換 ZSM-5 ゼオライトばかりでなく H-Yゼオライトや H<sub>3</sub>PW<sub>12</sub>O<sub>40</sub>の固体酸性は酸性 OH 基に帰因する。これらの触媒は n ヘキサン をはじめ種々 の反応に固体酸触媒として高い活性を示す。 一方、H+ が Ag+イオンである Ag-Y ゼオライ トや Ag<sub>3</sub>PW<sub>12</sub>O<sub>40</sub>の酸性は、 Ag+イオンが水素で還元されることによって発現する。

 $Ag+ + 1/2 H_2 \rightarrow Ag0 + H+$ このとき、触媒活性は水素が共存することによって飛躍的に増大し、H-Yゼオライトや

とのとき、 服業活性は小業が共存することによって 派離的に 増入し、  $\Pi = 1 - 2 \pi J + 7 + 7 + 7$  $H_3 PW_{12}O_{40}$ の活性よりも高い活性を示す。そこで本研究ではこれらの固体酸中のプロトンの 性質、特にプロトンの運動性を温度可変 1H MAS NMR によって調べた。

#### 2) 実験

Ag-Y ゼオライトはNa-YゼオライトをAgNO<sub>3</sub>溶液を用いて、イオン交換法によって 調製した。Ag<sub>3</sub>PW<sub>12</sub>O<sub>40</sub> はH<sub>3</sub>PW<sub>12</sub>O<sub>40</sub>とAg<sub>2</sub>CO<sub>3</sub>との中和反応によって調製した。

<sup>1</sup>H MAS NMR測定は、Chemagnetics CMX-Infinity を用い、試料をガラスアンプル中 に封管することによって行った。測定温度は室温から100℃または200℃である。

#### 3) 実験結果

#### Ag-Yのプロトンの性質

Ag-Yを水素で還元した後、水素共存下で<sup>1</sup>H MAS NMRを測定した。室温では 酸性プロトンに帰因したプロトンが 4.6 ppm と4.0 ppmに観測される(図1)。 前者は図2に示したソーダライトケージに、後者はスーパーケージに存在するプロトンである。こうしたプロトンのケミカルシフトは、H-Y型ゼオライトのプロトンも同じケミカルシフトを示す為に殆ど区別がつかない。水素共存下で測定温度を上げて測定したところ、室温付近で観測されていた2本のピークは180℃付近では1本のピークに変化した。このことは二種類のプロトン間で交換を起こしていることを示している。こうした現象に対して、H-Y型ゼオライトの酸性プロ

#### ゼオライト、1H MAS NMR、運動性、水素還元

ばばとしひで、こまつのりと、もりかわゆき、おのよしお、すぎさわひさし、たかはしとしろう







# ☑ 1 1H MAS NMR spectra of Ag-Y reduced with hydrogen

トンに帰因するピークの線形には、温度を変化させても大きな変化が観測されない。従って、Ag-Yに発現したプロトンはH-Yのプロトンの性質と異なることを示している。先に述べたH-ZSM-5の結果を考えると、Ag-Yに発現したプロトンはおそらく運動性が高く、容易に 交換反応をおこすものと思われる。

#### 部分的に還元したAg3PW12Q40のプロトンの性質

Ag<sub>3</sub>PW<sub>12</sub>O<sub>40</sub>のプロトンも Ag-Y ゼオライトの場合と同じ様に、銀イオンが水素によって 還元されることによって発現する。<sup>1</sup>H MAS NMRで測定すると、発現したプロトンのピー クが 9.2ppm と6.4ppmに観測される。ここで6.4ppmに観測されるプロトンは水素が共存する ときにだけ観測され、その量は水素の圧力の変化によって可逆的に変化する。言い換える と、水素が共存すると6.4ppmのプロトンが観測される。測定温度を上げて<sup>1</sup>H MAS NMRを 測定したときのスペクトル変化を図3に示した。水素共存下で昇温すると2種類のプロトン の間で交換がおこる。

一方水素が共存しない場合には、9.2ppmのプロトンだけが 観測される。この時、温度を高くして<sup>1</sup>H MAS NMRを測定し てもそのピークの線形は殆ど変化しない。これはプロトン同 士の交換が起こるときには、6.4ppmのプロトンが9.2ppmの プロトンの所に移動することによって交換を起こしているこ とを示している。

 $H_3PW_{12}O_{40}$ のプロトンのケミカルシフトは 9.0 ppmであっ た。このピークの線形は、温度を上げて測定しても線形は100 ℃では室温と同じであった。これは $H_3PW_{12}O_{40}$ のプロトンの 運動性は  $A_{23}PW_{12}O_{40}$ のそれに比べ低いことを示している。

水素で還元した  $Ag_3PW_{12}O_{40}$  を用いて、ヘキサンの異性化 反応には 9.2ppm のプロトンは触媒活性を示さず、6.4ppmの プロトンだけが活性を示す。 $H_3PW_{12}O_{40}$ 自身の活性よりも水 素で還元した  $Ag_3PW_{12}O_{40}$  の活性は高いものであった。こう した触媒系においても運動性の高いプロトンは高い活性を示 している。



 $\boxtimes$  3 1H MAS NMR spectra of Ag<sub>3</sub>PW<sub>12</sub>O<sub>40</sub> reduced with hydrogen

| 著者         | 索引   | 石井俊輔   | P18  | 岩原淳二  | P39  |
|------------|------|--------|------|-------|------|
|            |      | 石井俊輔   | P28  | 岩堀幸太  | 1L11 |
| ( <i>ಹ</i> | 5)   | 石井俊輔   | P46  | 岩本奈美子 | 1L12 |
| 相田美砂子      | P85  | 石井孝弘   | P97  | 岩本真理子 | P23  |
| 饗場弘二       | 1L9  | 石井張愛   | P106 |       |      |
| 相原雄一       | 3L7  | 石井佳誉   | 3L1  | (     | う)   |
| 相本三郎       | P34  | 石川順也   | P64  | 上坂伸宏  | P25  |
| 赤坂一之       | 1L1  | 石川冬木   | 1L8  | 上杉晴一  | 1L8  |
| 赤坂一之       | P1   | 石坂弘子   | 3L4  | 上田貴洋  | P108 |
| 赤坂一之       | P30  | 石田尚行   | P109 | 上田貴洋  | P117 |
| 赤坂一之       | P69  | 石田信昭   | P75  | 上田貴洋  | P94  |
| 赤堀興造       | P41  | 石田信昭   | P79  | 上田 均  | P31  |
| 秋友由子       | P27  | 石塚靖子   | P48  | 上野照剛  | P72  |
| 秋丸裕司       | P46  | 石浜 明   | 1L9  | 上野照剛  | P73  |
| 秋山 徹       | P40  | 石浜 明   | P11  | 魚住武司  | P39  |
| 阿久津秀雄      | 3L2  | 石浜 明   | P12  | 鵜沢 洵  | P58  |
| 阿久津秀雄      | P29  | 石原康利   | P77  | 牛尾正弘  | P103 |
| 浅川直紀       | P82  | 石原康利   | P80  | 牛島洋史  | P108 |
| 浅川直紀       | P83  | 伊島理枝子  | P14  | 宇田広子  | P18  |
| 朝倉哲郎       | 3L4  | 石丸臣一   | P102 | 内山幸男  | P50  |
| 朝倉哲郎       | P114 | 五十部誠一郎 | P75  | 内海博明  | P6   |
| 朝倉哲郎       | P32  | 板倉寛之   | P36  | 梅田匡朗  | P77  |
| 朝倉哲郎       | P68  | 市川真史   | P86  | 梅田匡朗  | P80  |
| 浅野敦志       | P96  | 市川さおり  | 1L12 |       |      |
| 芦川幹也       | P107 | 伊藤隆司   | P26  | (,    | え)   |
| 東 長尾       | P121 | 伊藤拓宏   | P19  | 江口太郎  | P117 |
| 阿曽幸男       | P98  | 伊藤 隆   | 1L11 | 江口 勝  | P96  |
| 阿曽幸男       | P99  | 伊藤 隆   | P23  | 戎井悦子  | P46  |
| 安立直剛       | P71  | 伊藤 隆   | P38  | 恵良聖一  | P25  |
| 安達隆二       | 3L9  | 伊藤 隆   | P39  | 恵良聖一  | P50  |
| 阿部義人       | P43  | 伊藤 隆   | P42  | 恵良聖一  | 1L3  |
| 網屋繁俊       | P97  | 稲垣冬彦   | 1L12 | 遠藤一央  | P122 |
| 荒田洋治       | 1L2  | 稲垣冬彦   | P10  | 遠藤斗志也 | P43  |
| 荒田洋治       | 1L7  | 稲垣冬彦   | P21  | 遠藤 誠  | 1L11 |
| 安藤 勲       | 3L5  | 稲垣冬彦   | P45  |       |      |
| 安藤 勲       | P101 | 稲垣冬彦   | P46  | (:    | お)   |
| 安藤 勲       | P106 | 稲垣冬彦   | P47  | 黄地祥子  | 1L1  |
| 安藤 勲       | P107 | 乾 達也   | P47  | 大石 修  | P8   |
| 安藤 勲       | P115 | 井上匡子   | 1L1  | 大川陽平  | P114 |
| 安藤 勲       | P123 | 井上眞一   | P103 | 大木 出  | P40  |
| 安藤 勲       | P95  | 井上多門   | P105 | 大久保貴志 | 3L8  |
| 安藤 勲       | P97  | 井上正順   | P14  | 大島明博  | P116 |
| 安藤慎治       | P106 | 井上義夫   | P83  | 大高章   | P64  |
| 安藤慎治       | P123 | 井口洋夫   | P112 | 大竹亮子  | P52  |
| 安藤慎治       | P95  | 今枝健一   | P112 | 太田俊明  | P108 |
|            |      | 今城文雄   | P86  | 大谷敏夫  | P61  |
| (v         | v)   | 井街 論   | P109 | 大友崇紀  | 1L9  |
| 幾田まり       | 1L11 | 伊良皆啓治  | P72  | 大友崇紀  | P11  |
| 伊倉光彦       | P14  | 入口紀男   | P73  | 大野綾子  | P13  |
| 池上貴久       | 1L10 | 岩崎智浩   | P57  | 大野光宏  | P39  |
| 池上貴久       | P31  | 岩佐衣子   | P49  | 大橋一俊  | P53  |
| 池上貴久       | P40  | 岩崎わかな  | P47  | 大場 真  | 1L4  |
| 池田龍一       | P102 | 岩下 孝   | P61  | 大東靖典  | 3L2  |
| 井澤邦輔       | P52  | 岩館満雄   | P32  | 岡田明彦  | P53  |

| 鬧田明彦                 | P67          | 鸭 修                       |       | P6                     | 小泉美香                                    | P70  |
|----------------------|--------------|---------------------------|-------|------------------------|-----------------------------------------|------|
| 楼古—捕                 | P28          |                           |       | D1                     | 神田大輔                                    | D76  |
| 树力 守 妙曲              | F 20<br>D112 |                           |       | D24                    |                                         | F20  |
| 相力合共                 | F112         |                           |       | F 24                   |                                         | P27  |
| <b>凹</b> 怀碍义<br>四世遗立 | P50          | (可到初入一                    |       |                        | 行中山八朝                                   | P43  |
| 阿林博义                 | P57          | 川城(119)                   |       | P3                     | <b>冲打夜</b> 之<br>河野体士                    | IL8  |
| 尚村英保                 | P33          | 川畑俊一郎                     |       | 1L6                    | <b>冲野俊</b> 乙                            | P15  |
| 岡本和也                 | P77          |                           |       |                        | 河野僾之                                    | P16  |
| 岡本和也                 | P80          | <b>.</b>                  | (き)   |                        | 河野俊之                                    | P20  |
| 岡本 弘                 | P103         | 木川隆則                      |       | 1L11                   | 河野俊之                                    | P22  |
| 岡本真名武                | 1L5          | 木川隆則                      |       | P37                    | 河野俊之                                    | P23  |
| 小川秀次郎                | P79          | 木川隆則                      |       | P38                    | 越川城大                                    | P35  |
| 荻野孝史                 | P81          | 木川隆則                      |       | P39                    | 小嶋茂雄                                    | P98  |
| 奥野恭史                 | P61          | 菊池 章                      |       | 1L11                   | 小嶋茂雄                                    | P99  |
| 奥村 康                 | 1L12         | 菊地 淳                      |       | P68                    | 巨瀬勝美                                    | 3L11 |
| 小椋賢治                 | 1L12         | 木口英幸                      |       | P110                   | 巨瀬勝美                                    | P70  |
| 小椋腎治                 | P45          | 北川進                       |       | 31.8                   | 巨瀬勝美                                    | P71  |
| 小右醫治                 | P46          | 紀ノ宏保臣                     |       | P50                    | 小去義用                                    | D16  |
| 尾崎 濱                 | P31          | <b>木下降利</b>               |       | P100                   | 小寺我分                                    | D22  |
| 尼約5日                 | 0107         | 不一座市<br>全 載一              |       | D16                    | 公藤壮旧                                    | 11.2 |
| 足体灯田                 | D80          | 立戦                        |       | F 10                   |                                         | 11.5 |
| 把同日二                 | P 89         | 亚 戰一<br>스 苯조              |       | P20                    | 小林邦士                                    | P20  |
| · 四批五                | P//          | 金天布                       |       | IL8                    | 小林苻俊                                    | P101 |
| 小田耕平                 | P13          | 不村敦臣                      |       | P66                    | 小杯将傻                                    | P97  |
| 小田正記                 | P77          | 木村一雄                      |       | P24                    | 小松一男                                    | P55  |
| 小田止記                 | P80          | 木村成輝                      |       | P90                    | 小松法仁                                    | P125 |
| 洛合誠二郎                | 3L7          | 木村潤子                      |       | P122                   | 小松博義                                    | P16  |
| 小野裕嗣                 | P54          | 木村皓俊                      |       | P47                    | 五味雄一郎                                   | P59  |
| 小野嘉夫                 | P125         | 木村英昭                      |       | P89                    | 近藤 満                                    | 3L8  |
|                      |              | 京極好正                      |       | 1L10                   |                                         |      |
| (か)                  |              | 京極好正                      |       | 1L9                    | (さ)                                     |      |
| 甲斐荘正恒                | 1L4          | 京極好正                      |       | P11                    | 斉田 理                                    | 3L4  |
| 甲斐荘正恒                | P13          | 京極好正                      |       | P12                    | 齋藤公児                                    | 3L10 |
| 梶川裕治                 | P121         |                           |       |                        | 斉藤 肇                                    | 1L5  |
| 梶 弘典                 | 3L6          |                           | (く)   |                        | 斉藤 肇                                    | P85  |
| 梶 弘典                 | P118         | 楠 英樹                      |       | P15                    | 斉藤 肇                                    | P90  |
| 梶 弘典                 | P119         | 楠 英樹                      |       | P22                    | 斉藤 肇                                    | P92  |
| 春見隆文                 | P54          | 植 正美                      |       | P10                    | 了 · · · · · · · · · · · · · · · · · · · | P03  |
| 片平正人                 | 11.8         | 太保 厦                      |       | P86                    | 茲 审论                                    | P/0  |
| 加藤一丰                 | P25          | 更林委人                      |       | D79                    | <i>朱 作</i> 4                            | 11.0 |
| 加藤一丰                 | P50          | <b>東百翁</b> 朋              |       | I 70<br>D4             | <b>在</b> 向元<br>坂会正美                     | 11.7 |
| 加藤怡子                 | 1.50<br>D116 | <b>木</b> 原 祀 切<br>西 店 法 一 |       | Г <del>Ч</del><br>11 0 | <u> </u>                                | IL/  |
| 加速记了                 | P110         | 未原項之                      |       |                        | <b>阪</b> 本 典 彦<br>七 士 吉                 | P55  |
| 加藤尻丁                 | P41          | <b>黒个里倒</b><br>田士手掛       |       | 3L5                    | <b>坂</b> 本茶一                            | P23  |
| 加藤光一                 | IL/          | 黒不里傾                      |       | P122                   | 樱开 美                                    | P83  |
| 金八條尤失                | P108         | 黑于弘追                      |       | P95                    | 佐々木元子                                   | P28  |
| 金次洋子                 | P78          | 黑子弘道                      |       | P97                    | 佐々木康人                                   | P73  |
| 金松知辛                 | P77          | 黑田一幸                      |       | P113                   | 笹平理朗                                    | 3L4  |
| 金松知幸                 | P80          | 黒田義弘                      |       | P64                    | 佐藤一紀                                    | P15  |
| <b>兼</b> 清真人         | P101         | 黒田義弘                      |       | P65                    | 佐藤一紀                                    | P16  |
| 兼清真人                 | P97          | 黒津卓三                      |       | P96                    | 佐藤一紀                                    | P20  |
| 狩野広美                 | P75          | 桑田一夫                      |       | 1L3                    | 佐藤康一                                    | P36  |
| 狩野広美                 | P79          | 桑原大介                      |       | P111                   | 佐藤大輔                                    | P83  |
| 鎌田恒夫                 | P103         | 桑原大介                      |       | P84                    | 佐藤 一                                    | P54  |
| 鎌田俊英                 | P108         |                           |       |                        | 佐藤一                                     | P67  |
| 鎌足雄司                 | 1L1          |                           | (こ)   |                        | □□井明倫                                   | P78  |
| 亀井裕孟                 | P72          | 小泉美香                      | x - / | P75                    |                                         | 120  |
| · · · ·              |              | · · · · · · · ·           |       |                        |                                         |      |

|                      | (L)  |             | 多賀圭次郎                   |                  | P57         | 手島圭三                            | P41  |          |
|----------------------|------|-------------|-------------------------|------------------|-------------|---------------------------------|------|----------|
| 四釜慶治                 |      | P35         | 高橋征三                    |                  | P36         | 手塚智子                            | 1L1  |          |
| 柴田武彦                 |      | P23         | 高橋征三                    |                  | P81         | 出村 誠                            | 3L4  |          |
| 柴田武彦                 |      | P39         | 高橋俊朗                    |                  | P125        | 出村誠                             | P11  | 4        |
| 柴田武彦                 |      | P42         | 高橋知巳                    |                  | P46         | 出村誠                             | P32  | •        |
| 鳥 圭吾                 |      | P52         | 高橋栄夫                    |                  | 11.7        | 幸内 勤                            | 114  |          |
| R 二日<br>嶋田一夫         |      | 11.7        | 高松翼                     |                  | P55         | 311 池<br>去尾武彦                   | D86  |          |
| 嶋田敬三                 |      | P68         | 高宣尚武                    |                  | 31.12       |                                 | 21.1 |          |
| 嶋田陽子                 |      | 31.8        | 高太研一                    |                  | P66         | 寺尼武彦                            | D12  | л        |
| 清水昭丰                 |      | P63         | 高小傍土                    |                  | P121        | 于尼氏》<br>去尾武帝                    | F124 | +        |
| 清水本胆                 |      | P76         | 尚山及八<br>佐川政古            |                  | D100        | 于尾武彦                            | F07  |          |
| 请 <u>不</u> 乃 55      |      | 21.2        | 11川以九<br>放睡速15田         |                  | P100        | <b>守宅</b> 氏彦<br>                | P91  |          |
| 北司 励                 |      | 5L5<br>D107 | 1废(1)))<br>从睡涛飞班        |                  | F124        | 守八仏明<br>主知史明                    | P21  |          |
| 北可 頗                 |      | P107        | し」」」」」が得力性              |                  | Po/         | → 八 太 明<br>- 土 田 、 承            | P45  |          |
| 北可 豚                 |      | P110        | 竹废俱刀垤                   |                  | P91         | 守田 透                            | P38  |          |
| <u></u> 北円 湖<br>小伊佑妍 |      | P69         | 武田 定<br>土田 一            |                  | P104        | 守田 遊                            | P39  |          |
| 小代復宿                 |      | P43         | 武田<br>花                 |                  | P109        | 照產健太                            | 1L9  |          |
| 日川自太                 |      |             | 竹丸意一                    |                  | P31         | ,                               |      |          |
| 日川昌宏                 |      | P31         | 田隅三生                    |                  | P47         | ( ,                             | と)   |          |
| 日川昌宏                 |      | P40         | 楯 具一                    |                  | 1L4         | 土肥義治                            | P58  |          |
| 日水美香子                |      | 1L11        | 楯 真一                    |                  | P13         | 戸澤加江子                           | P29  |          |
| 日水美香子                |      | P38         | 田中一二三                   |                  | P64         | 戸澤秀樹                            | P16  |          |
| 新藤由利子                |      | 1L5         | 田中亀代次                   |                  | 1L10        | 杤尾豪人                            | P12  |          |
| 榛葉伸久                 |      | 1L7         | 田中剛史                    |                  | P22         | 友森チエリ                           | P14  |          |
|                      |      |             | 田中俊之                    |                  | P14         |                                 |      |          |
|                      | (す)  |             | 田中富士枝                   |                  | 1L7         | ()                              | な)   |          |
| 末武徹也                 |      | 1L6         | 田中陽子                    |                  | P64         | 内藤 晶                            | 1L5  |          |
| 末松浩人                 |      | P4          | 田中良二                    |                  | P5          | 内藤 晶                            | P85  |          |
| 末松浩人                 |      | P5          | 谷生道一                    |                  | P92         | 内藤 晶                            | P90  |          |
| 菅原義之                 |      | P113        | 谷口吉弘                    |                  | P63         | 内藤 晶                            | P92  |          |
| 菅原 正                 |      | P111        | 田畑米穂                    |                  | P116        | 内藤 晶                            | P93  |          |
| 杉浦眞喜子                |      | P49         | 田林一晃                    |                  | P69         | 永井直樹                            | P25  |          |
| 杉浦幸雄                 |      | P61         | 田村将銘                    |                  | P121        | 永井直樹                            | P50  |          |
| 杉江隆徳                 |      | P103        | 田村 充                    |                  | P2          | 中井利仁                            | P103 | 5        |
| 杉沢寿志                 |      | P125        |                         |                  |             | 中井利仁                            | P84  |          |
| 杉沢寿志                 |      | P116        |                         | $(\mathfrak{I})$ |             | 長岡正司                            | 11.8 |          |
| 杉沢寿志                 |      | P123        | 塚田裕三                    | . ,              | P77         | 永尾 隆                            | 11.5 |          |
| 杉沢寿志                 |      | P88         | 塚田裕三                    |                  | P80         | 中川昭宣                            | P64  |          |
| 杉沢寿志                 |      | P89         | 塚原智典                    |                  | P16         | 中川昭眞                            | P65  |          |
| 鈴木榮一郎                |      | P52         | 月城聖一                    |                  | P66         | 永阪文物                            | P117 | 7        |
| 須原下彦                 |      | P122        | 计睦                      |                  | 11.5        | 中沢腎一                            | P18  | <i>'</i> |
| 住本英樹                 |      | P26         | 之                       |                  | P85         | 山自雷                             | P113 | 2        |
| E.t.XW               |      | 120         | 之                       |                  | P00         | 永田安安                            | P16  | ,        |
|                      | (++) |             | 计随                      |                  | DO2         | 永田宏次                            | P40  |          |
| 瀬尾芋輝                 | ( )  | 31.12       | 之 <sup>1</sup> 元<br>计 融 |                  | F 72<br>D02 | 永田 忠                            | 110  |          |
| 湖口中甲                 |      | D116        | 上                       |                  | F93         | 小田 示<br>巨士民士政                   |      |          |
| 湖台公田                 |      | P110        | <b>儿田我伯</b>             |                  | P100        | <b>这</b> 上店有胜<br>夏山尼 <b>左</b> 隆 | PI8  |          |
| ·积户·(口力)             |      | P7          | 年田 木                    |                  | ILO         | <b>女工店</b> 有座<br>目上日 <b>大</b> 吹 | P33  |          |
|                      | (Z)  |             | 上田 旧大<br>上 层 逆 土        |                  | P23         | <b>区工店</b> 有座<br>目力垂め           | P34  |          |
| <b>时</b> 也未 m        | (て)  | DOC         | 工座做大                    |                  | P45         | <b>女</b> 久里紀<br>中王弟士            | P94  |          |
| 官衣夫 勝                |      | F25         | 工産乂彦                    |                  | IL2         | 中四年志                            | P48  | _        |
| 冒衣夫 勝                |      | 50          | 近 確仏                    |                  | P114        | 甲村邦彦                            | P12: | 3        |
|                      | (+)  |             | 鶴田十夏                    |                  | P68         | <b>甲村新冶</b>                     | P124 | 4        |
| FT                   | (72) |             |                         | ( -)             |             | 中村旦男                            | P117 | 1        |
| 田开利弘                 |      | P118        | 11. mar 100             | $(\tau)$         |             | 中村旦男                            | P94  |          |
| 局不達也                 |      | P62         | 出口健三                    |                  | P89         | 甲村春木                            | P21  |          |

| 中山尋量            |          | P117  | 久松久美子         |      | P29  | 三森文行 |     | P74   |
|-----------------|----------|-------|---------------|------|------|------|-----|-------|
| 那須裕郷            |          | P65   | 平沖敏文          |      | P114 | 三原啓明 |     | P73   |
|                 |          |       | 平賀和三          |      | P13  | 宮内 実 |     | P100  |
|                 | (iz)     |       | 平賀 隆          |      | P9   | 宮島清一 |     | P111  |
| 西川忠輝            |          | P34   | 平野利好          |      | P22  | 宮島清一 |     | P112  |
| 錦戸條二            |          | P17   | 廣明秀一          |      | P26  | 宮島清一 |     | P8    |
| 西中太郎            |          | P42   | 廣明秀一          |      | P27  | 宮島清一 |     | P84   |
| 西村勝之            |          | P85   | 広瀬 進          |      | P31  |      | (む) |       |
| 西村善文            |          | P18   | 廣中俊也          |      | P95  | 武藤隆則 |     | P27   |
| 而村善文            |          | P28   |               | (ふ)  |      | 武藤 裕 |     | P19   |
| 而村善文            |          | P33   | 福井洋之          |      | P60  | 武藤 裕 |     | P39   |
| 而村善文            |          | P34   | 福岡美香          |      | P59  | 村上克彦 |     | 1L9   |
| 西山幸三郎           |          | 1L4   | 福士江里          |      | P3   | 村上勝彦 |     | P11   |
| 新田勝利            |          | 1L6   | 福原忠雄          |      | P55  | 村上正志 |     | 3L5   |
|                 |          |       | 福山恵一          |      | P36  | 村松 喬 |     | P47   |
|                 | (の)      |       | 藤井郁雄          |      | 11.7 |      |     |       |
| 野上 降            |          | P109  | 藤井丁志          |      | P53  |      | (4) |       |
| 野中正幸            |          | P105  | 藤井信老          |      | P64  | 持田智行 | ( ) | P111  |
| 野村 董            |          | P87   | 藤井信老          |      | P65  | 森川耿右 |     | 1L10  |
| 7111 Mer        |          | 10,   | 藤原敏道          |      | 31.2 | 森川耿右 |     | P27   |
|                 | $(l\pm)$ |       | 藤原革明          |      | P62  | 森川有紀 |     | P125  |
| <b></b><br>拝師智之 | (10)     | 31.11 | 藤原英明          |      | P66  | 森田哲史 |     | 11.11 |
| 其師智之            |          | P70   | 文野浩一          |      | P63  | 森田哲史 |     | P38   |
| <b>拝師智</b> 之    |          | P71   | 入力 10<br>降旗一夫 |      | P7   | 守田理恵 |     | P65   |
| 橋元 親夫           |          | P85   |               |      |      | 守谷哲郎 |     | P76   |
| 橋本康博            |          | P17   |               | (II) |      | 守谷哲郎 |     | P9    |
| 長谷川憲一           |          | P5    | 星野 大          | ( /  | 11.3 |      |     |       |
| 島中秀樹            |          | 1L12  | 細谷東一郎         |      | P36  |      | (や) |       |
| 畠中秀樹            |          | P28   | 堀井文敬          |      | 3L6  | 八木宏昌 |     | P29   |
| 畠中秀樹            |          | P45   | 堀井文敬          |      | P118 | 安野和浩 |     | P12   |
| 畠中秀樹            |          | P46   | 堀井文敬          |      | P119 | 柳沢 勝 |     | P51   |
| 畠中秀樹            |          | P47   |               |      |      | 柳田保子 |     | 1L8   |
| 秦野賢一            |          | P110  |               | (ま)  |      | 矢吹 孝 |     | P37   |
| 服部憲和            |          | P56   | 前川利男          |      | P18  | 山内一夫 |     | P67   |
| 服部憲和            |          | P57   | 前田忠計          |      | P16  | 山内美穂 |     | P102  |
| 服部峰之            |          | P76   | 牧野耕三          |      | P33  | 山口 兆 |     | P109  |
| 服部峰之            |          | P9    | 正木春彦          |      | P39  | 山口悟  |     | P93   |
| 花岡慎悟            |          | P33   | 增井大二          |      | P94  | 山腰良晃 |     | P5    |
| 羽田勝二            |          | P17   | 增田憲二          |      | P119 | 山崎和彦 |     | P38   |
| 馬場雄久            |          | P60   | 松井 茂          |      | P105 | 山崎俊夫 |     | 1L9   |
| 馬場俊秀            |          | P125  | 松井 裕          |      | 1L4  | 山崎俊夫 |     | P11   |
| 林 繁信            |          | P113  | 松岡有樹          |      | P35  | 山崎俊夫 |     | P12   |
| 林 繁信            |          | P120  | 松川真吾          |      | P115 | 山崎俊正 |     | P68   |
| 林 繁信            |          | P94   | 松坂裕之          |      | 3L8  | 山崎俊正 |     | P116  |
| 林宗市             |          | 3L1   | 松澤義治          |      | P107 | 山崎俊正 |     | P14   |
| 早水紀久子           |          | 3L7   | 松島 秀          |      | P50  | 山崎俊正 |     | P41   |
| 早水紀久子           |          | P51   | 松本 大          |      | P65  | 山田博昭 |     | 1L1   |
| 原園としえ           |          | 3L9   | 丸田悟朗          |      | P109 | 山田博昭 |     | P30   |
| 半田 宏            |          | P31   |               |      |      | 山根一祐 |     | P74   |
|                 |          |       |               | (み)  |      | 山本薫  |     | P108  |
|                 | (ひ)      |       | 三島正規          |      | P31  | 山本敬三 |     | P17   |
| 樋岡克哉            |          | P88   | 水上富士夫         |      | P108 | 山本泰彦 |     | P35   |
| 引地邦男            |          | 1L6   | 水野 敬          |      | 1L5  |      |     |       |
| 肥後順一            |          | P21   | 水野元博          |      | P122 |      | (Ø) |       |
|                 |          |       |               |      |      |      |     |       |
|                 |          |       |               | 4    |      |      |     |       |

| 結城敏文                           | 1L12 | Liu D.            | P14  |
|--------------------------------|------|-------------------|------|
| 湯沢 聡                           | P45  | Loach P.A.        | P68  |
|                                |      | Mandiyan V.       | P45  |
| (よ)                            |      | Meier B. H.       | 3L4  |
| 横田絵美子                          | P53  | Navon G.          | 3L12 |
| 横地政志                           | P10  | Opella S.         | P17  |
| 横山茂之                           | 1L11 | Parkes-Loach P.S. | P68  |
| 横山茂之                           | P19  | Price W. S.       | 3L7  |
| 横山茂之                           | P37  | Price W. S.       | 1L2  |
| 横山茂之                           | P38  | Rajesh S.         | P23  |
| 横山茂之                           | P39  | Reichert D.       | P91  |
| 横山茂之                           | P42  | Seeram S. S.      | P13  |
| 吉岡澄江                           | P98  | Schlessinger J.   | P45  |
| 吉岡澄江                           | P99  | Sharf Y.          | 3L12 |
| 吉川宏起                           | P72  | Shinar H.         | 3L12 |
| 吉田圭一                           | P47  | Sun BO.           | P82  |
| 吉田賢右                           | P29  | Tong K.           | P14  |
| 吉野明広                           | P56  | Valentine K.      | P17  |
| 吉野明広                           | P57  | Vashchenko A.     | P62  |
| 吉水広明                           | P100 | Williamson M.P.   | P32  |
| 吉村祥子                           | P34  | Williamson M.P.   | P68  |
|                                |      |                   |      |
| (わ)                            |      |                   |      |
| 若松 馨                           | P110 |                   |      |
| 若松馨                            | P15  |                   |      |
| 若松馨                            | P22  |                   |      |
| 和田敬四郎                          | P41  |                   |      |
| 渡部徳子                           | 3L9  |                   |      |
| 渡部徳子                           | P115 |                   |      |
| 渡辺尚彦                           | P59  |                   |      |
| 渡邉英宏                           | P77  |                   |      |
| 渡邉英宏                           | P80  |                   |      |
|                                |      | ;                 |      |
| $(\mathbf{A} \sim \mathbf{Z})$ |      |                   |      |
| Afonin A.                      | P62  |                   |      |
| Batt C.A.                      | 1L3  |                   |      |
| Benedict C.                    | P104 |                   |      |
| Billah M.M.                    | P48  |                   |      |
| Bluemich B.                    | 3L10 |                   |      |
| Bluemler P.                    | 3L10 |                   |      |
| Conroy M.J.                    | P68  |                   |      |
| Dubovskii P.                   | 1L1  |                   |      |
| Griffin R.G.                   | P82  |                   |      |
| Hazlewood C.F.                 | P75  |                   |      |
| Heger A.                       | P21  |                   |      |
| Hunter C.N.                    | P68  |                   |      |
| 田栄浩                            | P12  |                   |      |
| Kalbitzer H.R.                 | 1L1  |                   |      |
| Langer U.                      | P104 |                   |      |
| 李 奉振                           | 1L9  |                   |      |
| 李 俊                            | P58  |                   |      |
| 李華                             | 1L1  |                   |      |
| 李華                             | P30  |                   |      |
| Limbach H. H.                  | P104 |                   |      |

| キーワード索引                    |             | c - Myb                         | P28           |
|----------------------------|-------------|---------------------------------|---------------|
|                            |             | C60                             | P112          |
| βサブユニット                    | P29         | CBP                             | P46           |
| <i>β</i> -シート              | 1L6         | Chemical Shift                  | P60           |
| βラクトグロブリン                  | 1L3         | chemical shift                  | P82           |
| γ−gauche効果                 | P119        | chemical shift perturbation     | P21           |
| χ1角                        | 1L4         | chloramphenicol                 | 1L7           |
| [1-13C] グルコース              | P80         | Coupled Hartree-Fock            | P60           |
| [2-²H]-D-グルコース             | P54         | CRAMPS                          | P89           |
| 2次モーメント                    | P105        | CRE結合蛋白質                        | P18           |
| 2次元NMR                     | P61         | CREB                            | P46           |
| 2次元NMR                     | P67         | CRP                             | 11.9          |
| 2 次元NMR                    | P81         | CSA                             | P82           |
| 2次元NMR                     | P84         | CSA                             | P83           |
| 2.重螺旋構造                    | P115        | CT-HMBC                         | P7            |
| 3-ヒドロキシブタン酸のオリゴマー          | P58         |                                 | 1.            |
| 3次元構造決定注                   | P85         | (D)                             |               |
| 9-メチルアントラセン                | P124        | Database                        | D51           |
|                            | 1124        | Debudration                     | DOG           |
| $(\Delta)$                 |             | Der f 2                         | F 90<br>1T 19 |
| ab initio                  | DGO         | DET                             |               |
| Ado蛋白質                     | F02<br>D27  | DFI                             | P02           |
|                            | F 4 (<br>D0 | Diffusion Coefficient           |               |
| ADF                        | F2          | Diffusion Coefficient           | 3L7           |
| $Ag_{x}Cu_{j-x}i$          | F122        | DNA                             | P42           |
| Aggregation                | 1L2<br>D40  |                                 | P61           |
| Arc Antotoxin VII          | P40         | DNA結合タンハク質<br>DNA社会じょくと         | 1LIU<br>DOD   |
|                            | P20         | DNA結合トメイン                       | P33           |
| ARF                        | P30         | リNA結合トメイン                       | P34           |
| AIFI                       | P31         | DNA結合領域<br>DNA 調整               | P28           |
|                            |             | DNA認識                           | P27           |
| (B)                        |             | DNA-Protein interaction         | P12           |
| Berberine                  | P49         | DOR                             | P88           |
| $\langle C \rangle$        |             | DSP                             | P70           |
| 130                        | D00         |                                 |               |
| <sup>13</sup> C CD/MAS NMD | P83         | (E)                             |               |
| C CP/MAS NMR               | P96         | editing                         | P3            |
|                            | P120        | enkephalin                      | P85           |
|                            | P57         | EnvZ                            | P14           |
|                            | 3L6         | Eu f                            | 3L9           |
| **C化学シフトマップ                | P32         |                                 |               |
| ~C化学シフト異方性                 | P118        | (F)                             |               |
| <sup>13</sup> CNMR         | P51         | <sup>1</sup> <sup>s</sup> F NMR | P116          |
| "CNMR化学シフト                 | P95         | <sup>19</sup> F–NMR             | P123          |
| 13C                        | 3L5         | 19F and 7Li NMR                 | 3L7           |
| 13C                        | P80         | fMRI                            | P72           |
| 13C NMR                    | P124        |                                 |               |
| 13Cラベル                     | P53         | (G)                             |               |
| 13C化学シフトテンソル               | 3L3         | Gel electrolyte                 | 3L7           |
| 13C化学シフトテンソル               | P107        | GlcNAc                          | P17           |
|                            | 1077        | CleNAc(N-マセチルグルコサミン)            | P/18          |
| 13C-MRS&I                  | P//         | Giunacui J EJ NON J 9 2 27      | 1 40          |

| Grb2                    |               | P45          | molecular docking         |              | P21         |
|-------------------------|---------------|--------------|---------------------------|--------------|-------------|
|                         |               |              | MQ-MAS                    |              | P88         |
|                         | (H)           |              | MRスペクトロスコピー               |              | P80         |
| 'H MASNMR               |               | P125         | MRI                       |              | P70         |
| 'H NMR                  |               | P56          | MRI                       |              | P73         |
| 'H NMR                  |               | P57          | Multiconformation解        | 沂            | P66         |
| 'H-NMR                  |               | 1L6          |                           |              |             |
| 'H-NMR                  |               | P104         |                           | (N)          |             |
| 'H-NMRイメージング            |               | P75          | <sup>15</sup> N CPMAS NMR |              | P94         |
| <sup>1</sup> HNMR       |               | P51          | '⁵N化学シフト                  |              | P94         |
| 'HT_                    |               | P101         | 15N-NMR                   |              | P110        |
| 1H <sup>-</sup>         |               | 3L7          | NHO水素結合                   |              | P104        |
| 1 H NMR                 |               | P48          | NMR                       |              | 118         |
| 1日観測法                   |               | P <b>7</b> 7 | NMR                       |              | 31.9        |
| <sup>2</sup> H-MAS-NMR  |               | P109         | NMR                       |              | P16         |
| <sup>2</sup> H–NMR      |               | P117         | NMR                       |              | D33         |
| H <sup>+</sup> -ATP合成酵素 |               | P29          | NMR                       |              | D36         |
| 日-日示摘                   |               | P10          | NMP                       |              | PG          |
|                         |               | P 10         | NMR                       |              | PO<br>DC4   |
| Hotoropueleer NMP       |               | F 40         |                           |              | P04         |
| Heterofluciear NMK      |               | P40          |                           |              | Pbb         |
| HEILOC                  |               | F3           |                           |              | 3L11        |
| HIS                     |               | P29          | NMR1メーシング                 |              | P70         |
| HIV-2                   |               | P16          | NMR1 メーシング                |              | P71         |
| HMBC                    |               | P58          | NMRイメージング                 |              | P74         |
| hnRNP                   |               | 1L8          | NMRイメージング                 |              | P79         |
| Home page               |               | P51          | NMR分光法                    |              | P63         |
| HRMAS                   |               | P67          | NMRmouse                  |              | 3L10        |
| HSQC                    |               | P77          | NOE                       |              | P35         |
| HSQC                    |               | P80          |                           |              |             |
| hU2AF65                 |               | P19          |                           | (O)          |             |
| hydrogen bond           |               | P62          | obstruciton effect        |              | P59         |
|                         | (I)           |              |                           | (P)          |             |
| in vivo                 |               | P77          | <sup>31</sup> P           |              | P83         |
| Internat                |               | DE1          | Palmatine                 |              | P49         |
| mternat                 |               | 101          | PB2ドメイン                   |              | P26         |
|                         | (12)          |              | PDZ Domain                |              | P40         |
| 17. to                  | (K)           | DCC          | PEG                       |              | 1 40<br>D55 |
| Kyotorpnin              |               | P66          | PEG                       |              | DEQ         |
|                         | (7.)          |              | DEC-NMP                   |              | F 30        |
|                         | (L)           |              | PhoP                      |              | F 0 9       |
| LC/'H-NMR               |               | P55          | Priod                     |              | P33         |
| long range scalar bon   | ding constant | P6           | Poly(2-nydroxyetny)       | metacrylate) | P96         |
| long-range CH coupli    | ng            | P3           | poly(methacrylic acid,    | )            | P96         |
|                         |               |              | polymer blend             |              | P96         |
|                         | (M)           |              | Protein                   |              | 11.2        |
| M6                      |               | P17          | PIFE                      |              | P116        |
| MAS                     |               | P123         | Pulse Field Gradient      |              | 3L7         |
| MAS/NMAS液晶NMR           | 法             | P66          | pulsed field gradient     |              | P6          |
| mediator                |               | P31          | PULSED-FIELD-GRA          | DIENY        | P8          |
| MEG                     |               | P72          | PVA                       |              | P101        |
| model building          |               | P21          |                           |              |             |
| *                       |               |              |                           |              |             |

| (R)                              |            | X線構造解析                                | 3L8  |
|----------------------------------|------------|---------------------------------------|------|
| R 2 T R 法                        | P87        |                                       |      |
| Ras                              | 1L11       | (Y)                                   |      |
| Ras                              | P37        | <sup>89</sup> Y-MAS                   | 3L9  |
| Ras(P34G)                        | P38        | Y <sub>2</sub> O <sub>2</sub> S       | 3L9  |
| RecA                             | P42        |                                       |      |
| REDOR                            | P90        | (あ)                                   |      |
| Relativistic effect              | P60        | アーチファクト                               | P71  |
| RF磁場                             | P73        | アカムシユスリカ                              | P35  |
| RGI                              | 11 11      | アキレス腱                                 | 3L12 |
| RNA Polymerase                   | P12        | アサガオ                                  | P75  |
| RNA polymerase                   | 110        | アトピー性疾患                               | 1L12 |
| NNA polymerase<br>DNA ポリメラーゼ     | D11        | アミドプロトン                               | P10  |
| KNA41リスノー E<br>DNIAはA定点所         | 110        | アラニン                                  | P52  |
| KINA桁百蛋口貝<br>DNAhin din = damain | 1L8<br>D10 | アルカリ金属臭化物水溶液                          | P63  |
| RNADINGING domain                | P19        | 了2000 D 亚阔头 I - 10 小 I - 10           | 111  |
| ROESY/MAS                        | P66        |                                       | D20  |
| (2)                              |            | 生力                                    | 114  |
| $^{29}$ CECD/MASNMD              | D119       | 女疋回位件                                 |      |
| SICF/MASINMR                     | P115       | 安定回位件ノベリンク                            | P00  |
| 295INMR                          | 3L5        | 女正 <u>问</u> 位/钟间<br>史中国住住/振动          | P13  |
|                                  | P24        | 女正 <u>问</u> 位件標識                      | 3LZ  |
| SELF-DIFFUSION-COEFFICIENT       | P8         | 安定回位体標識                               | P37  |
| SH2                              | P45        | 安定同位体標識ペフチド                           | P15  |
| SH3                              | P21        |                                       |      |
| SH3FXT2                          | P26        | (())                                  |      |
| She                              | P45        | イミタソール誘導体                             | P94  |
| simulated annealing              | P21        | イメージング                                | P76  |
| spin-lock                        | P82        | インスリン                                 | P99  |
| Splicing                         | P19        | 異種核間双極子相互作用                           | P84  |
| Syn-anti異性体                      | P52        | 異種核多次元NMR                             | P31  |
|                                  |            | 異常ヘモグロビン                              | P25  |
| (T)                              |            | 異方性                                   | P74  |
| T2c                              | P103       | 遺伝子修復                                 | 1L10 |
| TBP                              | P31        | 一次元超格子                                | P108 |
| Three-Dimensional Structure P40  |            |                                       |      |
| Tom20p                           | P43        | (う)                                   |      |
| transferred NOE                  | P42        | ウナギカルシトニン                             | P17  |
| TRF1                             | P34        | 運動性                                   | P125 |
| triple resonance spectroscopy    | 1L9        | 運動性                                   | P93  |
| triple-resonance NMR             | P23        |                                       |      |
| TRNOE法                           | P22        | (え)                                   |      |
| Tvr                              | P29        | エチレン・ビニールアルコール                        | P97  |
|                                  | 1 20       | エンジイン                                 | P61  |
| (W)                              |            | ~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~~ | P69  |
| water diffusion                  | P59        |                                       | 100  |
| water unrusion                   | 100        | (お)                                   |      |
| (X)                              |            | オフレバナンス昭計                             | 11.2 |
| <sup>129</sup> Xe                | P9         | マンレンノン へぶれ<br>泪由ジャンプNMP               |      |
| <sup>129</sup> Xe NMR            | P100       | uui及ノインノINIVIIC<br>須┏坊工               | F 1  |
| <sup>129</sup> Xe-NMR            | P117       | 偏皮仪止                                  | P109 |
| X - 總結島 解析                       | P36        | ( 1. )                                |      |
| × 425 仲昌 自日 /3平 1/1              | 100        | (7))                                  |      |

| ガラス転移温度                   | P98         | ゲル                           |  |
|---------------------------|-------------|------------------------------|--|
| 化学シフト                     | P110        | 結合水                          |  |
| 化学シフト                     | P89         | 結晶構造                         |  |
| 化学シフト異方性                  | 3L4         | 結晶多形                         |  |
| 化学シフト異方性                  | 3L6         | 原がん遺伝子産物                     |  |
| 化学シフト画像                   | 3L12        | 原子間距離測定                      |  |
| 化学シフト画像                   | P78         |                              |  |
| 化学交換                      | P93         | (こ)                          |  |
| 化合物半導体                    | P4          | コアクティベータ                     |  |
| 画像再構成                     | 3L11        | コリシン                         |  |
| 会合数                       | P56         | コンタクトシフト                     |  |
| 回転座標系                     | P76         | コンフォーメーション                   |  |
| 回転相関時間                    | P63         | コンフォメーションの多形性                |  |
| 回転偏光                      | P9          | コンホメーション                     |  |
| 四本庸元<br>男 而 迁 杜 刻         | P11         | コンホメーション                     |  |
| 27回位住府<br>男帝洋州文(平白舜明相万作田  | 111         | コンホメーション                     |  |
| 尔迪伯住府 虽口負间伯互P用            | F 52<br>D74 | コンホメーション                     |  |
|                           | F74<br>D115 | コンホメーション                     |  |
| <u>地</u> 取休效<br>林丽扬相互作用   | P115        | コンホスーション                     |  |
| 核四極相互作用                   | P120        | コノ小スーンヨノ変化                   |  |
| 核双極于相互作用                  | 3L2         |                              |  |
| 活動電流<br>                  | P72         | 固体 <sup>wa</sup> Ag NMR      |  |
| 元全固溶体                     | P122        | 固体 <sup>T</sup> H NMR        |  |
| 感度                        | P4          | 固体2次元NMR                     |  |
| 緩和時間                      | 3L10        | 固体NMR                        |  |
| 緩和時間                      | P115        | 固体NMR                        |  |
| 緩和時間                      | P13         | 固体NMR                        |  |
| 緩和時間                      | P52         | 固体NMR                        |  |
|                           |             | 固体NMR                        |  |
| (き)                       |             | 固体NMR                        |  |
| キシロースイソメラーゼ               | P54         | 固体NMR                        |  |
| 希ガス                       | P9          | 固体NMR                        |  |
| 気体収着特性                    | P100        | 固体NMR                        |  |
| 偽像                        | P71         | 固体イメージング                     |  |
| 逆平行βシート構造                 | 3LA         | 固体構造                         |  |
| 逆平行βシート構造                 | P114        | 固体高分解能!1!H NMR               |  |
| 距離測定                      | 3L1         | 固体高分解能NMR                    |  |
| 局所スペクトル                   | P79         | 固体高分解能NMR                    |  |
| 極低温!15!N-CP/MAS NMR       | P104        | 固体高分解能NMR                    |  |
| 金属錯体                      | P121        | 固体高分解能NMR                    |  |
| 銀(I)錯体                    | 31.8        | 固体高分解能NMR                    |  |
|                           | 314         | 固体重水素NMR法                    |  |
| an ション・・・・<br>編フィブロイン     | P11/        | 固体粉末試料                       |  |
|                           | 1 1 1 4     | 本<br>芝 彩<br>和                |  |
| $(\mathcal{L})$           |             | 入 丘 咽 印<br>平 化 学 反 広         |  |
| イコンド                      | DF          | 1010于X心<br>拉茵汗州              |  |
| ン ノ ノ ト<br>ガニンド - メンピーガンフ | rə<br>Dr    | <b>沉困怕住</b><br>按直刻辨如位        |  |
| クラント・1 ノビーグ ノス            | rə<br>Di 10 | 17U/示论或司》192.<br>+#* 24.     |  |
| クロスホーフリセンヨン               | P113        | 博范<br>₩ \# \# \# \# \# \# \# |  |
|                           |             | <b>博</b> 道解析                 |  |
| (17)                      | way = = =   | <b>博</b> 道解研<br>は24 のに       |  |
| ゲミカルシフト                   | P122        | 構造解研                         |  |
| ゲル                        | P101        | 構造決定                         |  |

| 高圧NMR              | P101         | 水性状             | P50          |
|--------------------|--------------|-----------------|--------------|
| 高次構造               | 1L11         | 水素              | P112         |
| 高磁界プローブ            | P5           | 水素還元            | P125         |
| 高速イメージング           | P <b>7</b> 0 | 水素結合            | 1L1          |
| 高分子ゲル              | P50          | 水素結合            | P109         |
| 高分子のガラス状態          | P118         | 水素結合            | P119         |
| 高分子間相互作用           | P115         | 水素結合            | P30          |
| 合成高分子              | P53          | 水素結合            | P58          |
| 合成高分子              | P67          | 水素結合            | P94          |
| 混晶                 | P108         | 水素結合            | P97          |
| (さ)                |              | (번)             |              |
| サポナイト              | P102         | ゼオライト           | P125         |
| 差スペクトル             | P36          | セミミクロLC         | P55          |
| 三重共鳴三次元NMR         | 1L12         | セリン             | P114         |
| 酸素17               | P2           | 制限拡散            | P <b>7</b> 5 |
|                    |              | 成長因子            | P47          |
| (し)                |              | 整合-不整合相転移       | P111         |
| ジアミド配位子            | P121         | 生体膜             | P83          |
| ジェミニ界面活性剤のspacer効果 | P56          | 生理活性ペプチド        | 1L5          |
| ジェランゲル             | P115         | 静電相互作用          | P64          |
| ジスルフィド結合           | 1L6          | 赤色蛍光体           | 3L9          |
| ジスルフィド結合           | P20          | 選択的プロトン標識       | P23          |
| ジブカイン              | P64          | 選択的緩和法          | P49          |
| ジブカイン              | P65          | 選択的重水素化         | P29          |
| 脂質-蛋白質間相互作用        | P92          | 前置増幅器           | P4           |
| 脂質二重層              | P90          |                 |              |
| 時間変化               | P81          | (そ)             |              |
| 磁化移動               | P50          | ゾルーゲル反応         | P113         |
| 磁化率                | P78          | 疎水コア            | 1L1          |
| 磁場配向               | 1L5          | 双極子相互作用         | 3L1          |
| 主鎖の帰属              | P38          | 層間化合物           | P102         |
| 重水素NMR             | P111         | 層構造             | P103         |
| 重水素NMR             | P86          | 相転移             | P122         |
| 重水素ロック             | P67          | 相同組換え           | P42          |
| 重水素化               | P11          | 側鎖の帰属           | P38          |
| 重水素化蛋白質            | P22          |                 |              |
| 重水素交換              | P17          | (た)             |              |
| 重水素誘起相転移           | P111         | ダイナミクス          | 1L3          |
| 常磁性シフト             | P35          | ダイナミクス          | P114         |
| 状態相関2次元法           | P1           | ダイナミクス          | P117         |
| 触媒抗体               | 1L7          | ダイナミックMR        | P71          |
|                    |              | ダイナミックス         | 3L5          |
| (す)                |              | ダイナミックス         | P121         |
| スピン−格子緩和速度         | P63          | ダイナミックス         | P97          |
| スピン拡散              | 3L4          | ダニアレルゲン         | 1L12         |
| スピン拡散              | P103         | タンパク質           | 1L11         |
| スピン拡散              | P124         | タンパク質           | P32          |
| スピン拡散              | P86          | タンパク質           | P98          |
| スピン拡散              | P91          | タンパク質           | P99          |
| スピン結合定数            | 1L4          | タンパク質-タンパク質相互作用 | 1L10         |
|                    |              | 5               |              |

| タンパク質間相互作用                                      | ]    | 1L11         | (に)                |               |
|-------------------------------------------------|------|--------------|--------------------|---------------|
| タンパク質間相互作用                                      | ]    | P39          | ニトロアニリン            | P120          |
| タンパク質構造                                         |      | 11.1         | 二次元NMR             | P53           |
| タンパク質構造                                         |      | P30          | 二次元交換スペクトル         | 31.6          |
| 多核多次元TRNOE法                                     | ·    | P15          | 一次構造               | P33           |
| シバン りい unit i i i i i i i i i i i i i i i i i i |      | P14          | 一而角                | 31.2          |
| 多次元NMR                                          |      | P18          | 一面角                | DQ5           |
| 多次况INMR<br>多次完NMR                               |      | P26          |                    | 1 33<br>D194  |
| 多次元NMR<br>象/宏示NMP                               |      | I 20<br>D49  | 一里旧一一島子フィルター       | F124<br>01.10 |
| 多次元INMIK                                        |      | F40<br>D69   | 単丁 ノイ ルター          | 3212          |
| 多次几NMACA<br>家友云田休MMP注                           |      | F 00         | (4)                |               |
| 夕久九回平110111日<br>夕香 ラベル                          |      | F07          | (は)                | DIC           |
| 夕里ノハル<br>タ重 <u>壮</u> 鳴タカテNMD                    |      | F87          | メクレオキャノントタンハク員     | P16           |
| 多里兴病多次儿INMIK<br>生建世化束                           |      | ILIU<br>DEC  | メクレオナト际去修復         | 1110          |
| 个 <b>恨做16</b> 半                                 |      | Pob          |                    |               |
| [【謝物質<br> -                                     |      | P81          | (ね)                |               |
| 大脑皮質                                            |      | P74          | 粘土鉱物               | P102          |
| 単量体ヘモクロヒン                                       |      | P35          |                    |               |
| 街白質~蛋白質間相互(                                     | 作用   | P92          | (の)                |               |
| 蛋白質構造                                           |      | 1L4          | 脳                  | P81           |
| 蛋白質構造<br>                                       | _    | P13          | 脳機能イメージング          | P72           |
| 蛋白質小分子相互作用                                      | 3    | P15          |                    |               |
| 蛋白質小分子相互作用                                      | ł    | P22          | (は)                |               |
|                                                 |      |              | ハイドロゲル             | P99           |
|                                                 | (ち)  |              | バクテリオロドプシン         | P92           |
| 超伝導                                             |      | P112         | バクテリオロドプシン         | P93           |
|                                                 |      |              | パルスNMR             | P101          |
|                                                 | (て)  |              | パルスプログラマ           | P70           |
| テロメアタンパク質                                       |      | P34          | パルス幅               | P5            |
| 天然存在 <sup>2</sup> H-NMR                         |      | P69          | 白金ジオンジオキシム錯体       | P108          |
| 転写因子                                            |      | P46          | 発芽大麦               | P79           |
| 転写活性化ドメイン                                       |      | P18          | 半整数スピン核            | P88           |
| 転写調節                                            |      | P31          |                    |               |
| 転流                                              |      | P79          | (ひ)                |               |
| 電子線照射                                           |      | P116         | ビシナル結合定数           | P57           |
| 電子伝達タンパク質                                       |      | P41          | ヒスチジンキナーゼ          | P14           |
| 電場                                              |      | P75          | ヒドリド転移             | P54           |
|                                                 |      |              | ヒドロキシフェナレノン誘導体     | P111          |
|                                                 | (と)  |              | ビフェニル              | P95           |
| 凍結乾燥製剤                                          |      | P98          | 光ポンピング             | P9            |
| 東結状態 <sup>13</sup> CNMR                         |      | P119         | 光捕獲アンテナ複合体         | P68           |
| 唐                                               |      | P48          | 非晶構造               | 31.6          |
| 唐                                               |      | P79          | 表面情報               | 31.10         |
| 動的構造                                            |      | P28          | and here the the   | 0210          |
| 動的立体構造解析                                        |      | 11.7         | (太)                |               |
| 同位体フィルター                                        |      | P10          | フェノキシ樹脂            | P118          |
| ······································          |      | 110          | フェレドキシン            | D/1           |
|                                                 | (tr) |              | ノエレーコンションの安        | E 41<br>D109  |
| ナトリウムエンラリ                                       | (12) | D04          | ノツボ<br>コッキル合物      | r123          |
| ノ トリンムシャイル<br>ナトリウムエッンウリ                        |      | r 24<br>D6 4 | ノツ米1Lロ100<br>プローーゴ | F / 8         |
| ノ トリリムナヤンイル<br>エレリウノエット ヴァ                      |      | P04          | ノローノー・ギノントバター      | P1            |
| テァリワムナヤンネル                                      | /    | P05          | ノロアメーセイ ノヒヒター      | P13           |
|                                                 |      |              | フロトントンネリング         | P104          |

| 不活性化ゲート       | P64  | 膜タンパク質        |         | P90          |
|---------------|------|---------------|---------|--------------|
| 不活性化ゲート       | P65  | 膜分断           |         | 1L5          |
| 不均一性補償        | P73  | 膜融合           |         | 1L5          |
| 部位特異的標識       | P37  |               |         | ×.           |
| 複合体           | 1L8  |               | (み)     |              |
| 複合体           | P28  | ミクロボイド        |         | P100         |
| 分極移動          | P2   | ミセル           |         | P24          |
| 分子運動          | 3L1  | ミセル           |         | P56          |
| 分子拡散          | P99  | ミセル           |         | P57          |
| 分子間NOE        | P39  | ミトコンドリア       |         | P43          |
| 分子間交差緩和       | P25  | 水             |         | P75          |
| 分子間交差緩和       | P50  | 水分子           |         | 3L12         |
| 分子軌道計算        | P94  |               |         |              |
| 分子構造          | 3L5  |               | (む)     |              |
| 分子集合状態        | P25  | 無細胞タンパク質合成    | 系       | P37          |
| 分子線蒸着         | P108 |               |         |              |
| 分子認識          | P26  |               | (め)     |              |
| 分子認識          | P61  | メチル基転移        |         | P27          |
|               |      |               |         |              |
| (へ)           |      |               | (ゆ)     |              |
| ペプチド          | P20  | 有機強磁性体        |         | P109         |
| ペプチド          | P24  | 有機修飾セラミックス    |         | P113         |
| ペプチド          | P32  |               |         |              |
| <u>ヘム</u>     | P35  |               | (よ)     |              |
| ヘリックス         | P24  | 溶液構造          |         | P65          |
| ペルオキシダーゼ      | P36  |               |         |              |
| 並進拡散          | P11  |               | (ら)     |              |
|               |      | ラジオ波磁場勾配      |         | P76          |
| (ほ)           |      | ラット           |         | P74          |
| ボランティア        | P80  | ラット           |         | P81          |
| ボリイミド         | P106 | ランダム重水素標識     |         | P23          |
| ポリエチレンテレフタレート | 3L6  |               | ( ) - ) |              |
| ボリカーボネート      | P117 |               | (0)     |              |
| ボリシルメチレン      | 3L5  | リアルタイム        |         | 3L11         |
| ボリビニルアルコール    | P119 | リン31          |         | P2           |
| ボリペプチド        | 3L3  | リン脂質二重膜       |         | 11.5         |
| ホリペフチド        | P107 | 立体化学          |         | P49          |
| ホリペラチド        | P110 | 立体構造          |         | 1L12         |
| ボリペプチド        | P83  | 立体構造          |         | 11.3         |
| ホリペラチド        | P89  | 立体構造          | •       | 11.8         |
| ホリマーアロイ       | P53  | 立体構造          |         | P33          |
| <b>膨潤状態</b>   | P67  | 立体構造          |         | P34          |
|               |      | 立体構造          |         | P46          |
|               |      | 立体構造解析        |         | P18          |
| マイクロ波         | P1   | <b>立体構造解析</b> |         | P87          |
| マリス           | P78  | 立体構造決定        |         | P38          |
| マンツクチンクルホッヒンク | P86  | 隣接/ミノ酸配列効果    |         | 3L3          |
| マンツクエコートレイン   | P105 |               | (20)    |              |
| マンツク角紙料回転     | 312  |               | (1)     | D110         |
| マンツク用試料回転     | P84  | 行刘速度          |         | P119<br>D102 |
| マルナスフイ ス      | P((  | 为化学 <u>期</u>  |         | F103         |
|               |      | 1             |         |              |

| 氏名                          | 勤務先<br>住所                                                                                                       | TEL FAX<br>E-mail                                                     |
|-----------------------------|-----------------------------------------------------------------------------------------------------------------|-----------------------------------------------------------------------|
| Bandoyopadh<br>yay Bilwadal | 物質工学工業技術研究所基礎部固体NMRグループ<br>〒305 茨城県つくば市東1-1                                                                     | 0298-54-4515 0298-54-4524<br>bilwa@nimc.go.jp                         |
| Billah M. M.                | 生命工学工業技術研究所生体物質部<br>〒305 つくば市 東1-1                                                                              | 0298-54-6125 0298-54-6135<br>billah@nibh.go.jp                        |
| Farmer II<br>Bennett        | Bristol-Myers Squibb Pharmaceutical Research Institute<br><b>T</b> P.P. Box 4000 Princeton, NJ 08543-4000 USA   | 609-252-3485 609-252-6012<br>sanly@atlas.bms.com                      |
| 胡梅                          | 生命工学工業技術研究所生体物質部<br>〒305 つくば市 東1-1                                                                              | 0298-54-6136 0298-54-6135<br>hu@nibh.go.jp                            |
| Griesinger<br>Christian     | Institut für Organische Chemie Universität Frankfurt<br><b>T</b> Marie-Curie-Str.11, D-60439 Frankfurt, Germany | 69-5800-9130 69-5800-9128<br>cigr@krypton.org.chemie.uni-frankfurt.de |
| Kupće Ēriks                 | Varian NMR Instruments<br>7 28 Manor Road Walton-on-Thames Surrey KT12 2QF UK                                   | 44-1932-898000 44-1865-200579<br>Eriks.Kupce@nmr.varian.com           |
| 李華                          | 神戸大学大学院自然科学研究科物質科学専攻<br>〒657  神戸市灘区六甲台町1-1                                                                      | 078-803-0145 078-803-0145<br>li@kobe-u.ac.jp                          |
| 李俊                          | 理化学研究所高分子化学研究室<br>〒351-01 埼玉県和光市広沢2-1                                                                           | 048-462-1111 048-462-4667<br>lijun@postman.riken.go.jp                |
| Montelione<br>Gaetano T.    | CABM-Rutgers Univ.<br>T 679 Hoes Lane Piscataway NJ 08854, USA                                                  | 908-235-5321 908-235-4850<br>guy@nmrlab.cabm.rutgers.edu              |
| Price W. P.                 | 機能水研究所<br>〒305 つくば市千現2-1-6                                                                                      | 0298-58-6186 0298-58-6144<br>wprice@wri.co.jp                         |
| Vashchenko<br>Alexander V.  | 大阪大学医学部保健学科医用工学講座<br>〒565 大阪府吹田市山田丘1-7                                                                          | 06-879-2577 06-879-2577<br>sasha@sahs.med.osaka-u.ac.jp               |
| Waelchli<br>Markus          | 日本ブルカー株式会社アプリケーション部<br>〒305 茨城県つくば市二の宮3-21-5                                                                    | 0298-52-1235 0298-58-0322<br>mrw@bruker.co.jp                         |
| Xiulan Xie                  | 物質工学工業技術研究所基礎部固体 N M R グループ<br>〒305 茨城県つくば市東1-1                                                                 | 0298-54-4515 0298-54-4524<br>xiulan@nimc.go.jp                        |
| 秋友由子                        | 生物工学研究所構造解析部門<br>〒565 大阪府吹田市古江台6-2-3                                                                            | 06-872-8218 06-872-8219<br>akitomo@beri.co                            |
| 阿久津秀雄                       | 横浜国立大学工学部<br>〒240 横浜市保土ヶ谷区常盤台79-5                                                                               | 045-339-4232 045-339-4251<br>akutsu@bio.bsk.ynu.ac.jp                 |
| 浅川直紀                        | 東京工業大学生命理工学部生体分子工学科<br>〒226 神奈川県横浜市緑区長津田町4259                                                                   | 045-924-5796 045-924-5827<br>nasakawa@bio.titech.ac.jp                |
| 朝倉克夫                        | 千葉大学分析センター<br>〒263 千葉市稲毛区弥生町1-33                                                                                | 043-290-3810 043-290-3813<br>casakura@nature.s.chiba-u.ac.jp          |
| 朝倉哲郎                        | 東京農工大学工学部<br>〒184 東京都小金井市中町2-24-16                                                                              | 0423-83-7733 0423-83-7733<br>asakura@cc.tuat.ac.jp                    |
| 浅野敦志                        | 防衛大学校化学教室<br>〒239   橫須賀市走水1-10-20                                                                               | 0468-41-3810 0468-44-5901<br>asanoa@cc.nda.ac.jp                      |
| 芦川幹也                        | 群馬大学工学部生物化学工学科莊司研究室<br>〒376 群馬県桐生市天神町1-5-1                                                                      | 0277-30-1443 0277-30-1443<br>d4b010@edu.cc.gunma-u.ac.jp              |

| 氏名    | 勤務先<br>住所                                            | TEL FAX<br>E-mail                                              |
|-------|------------------------------------------------------|----------------------------------------------------------------|
| 芦田 淳  | バリアンジャパン<br>〒108 東京都港区芝浦4-16-36住友芝浦ビル                | 03-5232-1238 03-5232-1264<br>jun.ashida@jp.varian.com          |
| 阿曽幸男  | 国立医薬品食品衛生研究所<br>〒158 東京都世田谷区上用賀1-18-1                | 03-3700-1141 03-3707-6950<br>aso@nihs.go.jp                    |
| 安立直剛  | 筑波大学物理工学系巨瀬研究室<br>〒305 茨城県つくば市天王台1-1-1               | 0298-53-5214   無<br>adachi@fourier.bk.tsukuba.ac.jp            |
| 阿部義人  | (株)生物分子工学研究所一構造解析研究部門<br>〒565 大阪府吹田市古江台 6-2-3        | 06-872-8218 06-872-8219<br>abe@beri.co.jp                      |
| 荒木通啓  | 京都大学化学研究所生体反応設計研究部門2<br>〒611 京都府宇治市五ヶ庄               | 0774-38-3219 0774-32-3038<br>okuno@scl.kyoto-u.ac.jp           |
| 荒木通啓  | 京都大学化学研究所生体反応設計研究部門 2<br>〒611 京都府宇治市五ヶ庄              | 0774-38-3219 0774-32-3038<br>okuno@sci.kyoto-u.ac.jp           |
| 安藤 勲  | 東京工業大学工学部<br>〒152 東京都目黒区大岡山2-12-1                    | 03-5734-2139 03-5734-2889<br>iando@polymer.titech.ac.jp        |
| 安藤慎治  | 東京工業大学工学部高分子工学科<br>〒152 東京都目黒区大岡山2-12-1              | 03-5734-2137 03-5734-2889<br>sando@polymer.titech.ac.jp        |
| 池田博   | 東京工業大学生命理工学部生物工学科<br>〒226 橫浜市緑区長津田町 4259             | 045-924-5758 045-923-0374<br>hikeda@bio.titech.ac.jp           |
| 石井張愛  | 東京工業大学工学部高分子工学科安藤慎治研究室<br>〒152 東京都目黒区大岡山2-12-1       | 03-3726-1111 03-5734-2889<br>hishiix@polymer.titech.ac.jp      |
| 石井佳誉  | 京都大学大学院理学研究科化学専攻分子構造化学<br>〒606-01 京都市左京区北白川追分町       | 075-753-4014 075-751-2085<br>ishii@kuchem.kyoto-u.ac.jp        |
| 石田信昭  | 食品総合研究所<br>〒305 茨城県つくば市観音台2-1-2                      | 0298-38-8057 0298-38-7996<br>nobu@nfri.affrc.go.jp             |
| 石塚靖子  | 生命工学工業技術研究所生体物質部<br>〒305 つくば市 東 1-1                  | 0298-54-6125 0298-54-6135<br>ishizuka@nibh.go.jp               |
| 石丸臣一  | 筑波大学化学系<br>〒305 茨城県つくば市天王台1-1-1                      | 0298-53-4487 0298-53-6503<br>ishimaru@staff.chem.tsukuba.ac.jp |
| 市川真史  | 京都大学大学院理学研究科化学専攻分子構造化学研究室<br>〒606-01 京都府京都市左京区北白川追分町 | 075-753-4014 075-751-2085<br>ichi@kuchem.kyoto-u.ac.jp         |
| 射手園佳子 | 日本ロシュ研究所<br>〒247 神奈川県鎌倉市梶原200                        | 0467-47-2209 0467-45-6815<br>yoshiko.itezono@roche.com         |
| 伊藤俊樹  | 京都大学大学院理学研究科化学教室分子構造化学研究室<br>〒606-01 京都市左京区北白川追分町    | 075-753-4015 075-753-4000<br>tottsu@kuchem.kyoto-u.ac.jp       |
| 稲垣冬彦  | 東京都臨床医学総合研究所生理活性物質研究部門<br>〒113 東京都文京区本駒込3-18-22      | 03-3823-2101 03-3823-1247<br>inagaki@rinshoken.or.jp           |
| 井上匡子  | 神戸大学大学院自然科学研究科分子集合科学専攻<br>〒657 兵庫県神戸市灘区六甲台町1-1       | 078-803-0145 078-803-0145<br>kyokoino@kobe-u.ac.jp             |
| 井上眞一  | 愛知工業大学応用化学科<br>〒470-03 愛知県豊田市八草町八千草1247              | 0565-48-8121 0565-48-0076<br>sh-inoue@ac.aitech.ac.ip          |

| 氏名          | 勤務先<br>住所                                            | TEL FAX<br>E-mail                                            |
|-------------|------------------------------------------------------|--------------------------------------------------------------|
| 井ノ岡 博       | 武田薬品工業(株)開拓第一研究所<br>〒300-42 つくば市和台10                 | 0298-64-5025 0298-64-5000<br>Inooka_Hiroshi@takeda.co.jp     |
| 猪原武男        | 小野薬品工業(株)水無瀬総合研究所構造解析室<br>〒618 大阪府三島郡島本町桜井3-1-1      | 075-961-1151 075-962-9314<br>inohara@magical.egg.or.jp       |
| 今泉孝幸        | 京都大学理学部化学系<br>〒606-01 京都市左京区北白川追分町                   | 075-753-4015   無<br>tak@kuchem.kyoto-u.ac.jp                 |
| 井町美佐子       | 日本ブルカー株式会社アプリケーション部<br>〒305 茨城県つくば市二の宮3-21-5         | 0298-52-1235 0298-58-0322<br>imachi@bruker.co.jp             |
| 岩崎智浩        | 名古屋工業大学応用科学科<br>〒466 名古屋市昭和区御器所町                     | 052-732-2111 無<br>r02ach05@edsys.center.nitech.ac.jp         |
| 岩崎わかな       | 東京大学生物生産工学研究センター生物構造工学研究室<br>〒113 東京都文京区弥生1-1-1      | 03-3812-2111 03-5449-5422<br>ss67172@hongo.ecc.u-tokyo.ac.jp |
| 岩下 孝        | (財) サントリー生物有機科学研究所<br>〒618 大阪府三島郡島本町若山台1-1-1         | 075-962-3742 075-962-2115<br>takashi@minase.suntory.co.jp    |
| 岩瀬由紀子       | 福岡大学薬学部<br>〒814-80 福岡市城南区七隈8-19-1                    | 092-871-6631 092-863-0389<br>iwase@psat.fukuoka-u.ac.jp      |
| 岩館満男        | 東京農工大学工学部<br>〒184 東京都小金井市中町2-24-16                   | 0423-88-7025 0423-83-7733<br>iwadate@cc.tuat.ac.jp           |
| 植木定雄        | 日本ブルカー株式会社マーケッティング部<br>〒305 茨城県つくば市二の宮3-21-5         | 0298-52-1234 0298-58-0322<br>ueki@bruker.co.jp               |
| 上田貴洋        | 大阪大学大学院理学研究科化学専攻構造物理化学研究室<br>〒560 大阪府豊中市待兼山町1-16     | 06-850-5779 06-850-5785<br>ueda@ch.wani.osaka-u.ac.jp        |
| 鵜澤 洵        | 理化学研究所分子構造解析室<br>〒351-01 埼玉県和光市広沢2-1                 | 048-467-9361 048-462-4627<br>uzawa@rikennmr.riken.go.jp      |
| 江口太郎        | 大阪大学大学院理学研究科化学専攻(北ブロック)<br>〒560 豊中市待兼山町1-16          | 06-850-5778 06-850-5785<br>eguchi@ch.wani.osaka-u.ac.jp      |
| 海老沢計慶       | 味の素中央研究所分析研究所<br>〒210 川崎市川崎区鈴木町1-1                   | 044-244-7145 044-211-7609<br>Im_ebisawa@te10.ajinomoto.co.jp |
| <b>戎井悦子</b> | 東京都臨床医学総合研究所生理活性物質研究部門<br>〒113 東京都文京区本駒込3-18-22      | 03-3823-2101 03-3823-1247<br>無                               |
| 恵良聖一        | 岐阜大学医学部第二生理学教室<br>〒500 岐阜市司町40                       | 058-267-2225 058-267-2962<br>era@cc.gifu-u.ac.jp             |
| 遠藤一央        | 金沢大学理学部化学科<br>〒920-11 石川県金沢市角間町                      | 072-264-5924 072-264-5742<br>endo@wriron1.s.kanazawa-u.ac.jp |
| 大川陽平        | 東京農工大学工学部<br>〒184 東京都小金井市中町2-24-16                   | 0423-88-7025 0423-83-7733<br>ohkawa@cc.tuat.ac.jp            |
| 大木 出        | 奈良先端科学技術大学院大学バイオサイエンス研究科<br>〒630-01 奈良県生駒市高山町 8916-5 | 0743-72-5576 0743-72-5579<br>i-ooki@bs.aist-nara.ac.jp       |
| 大島曜子        | 東邦大学薬学部中央機器室NMR<br>〒274 千葉県船橋市三山2-2-1                | 0474-72-1282 0747-72-1282<br>sakamoto@phar.toho-u.ac.jp      |

| 氏名    | 勤務先<br>住所                                           | TEL FAX<br>E-mail                                                |
|-------|-----------------------------------------------------|------------------------------------------------------------------|
| 大竹亮子  | 味の素中央研究所分析研究所<br>〒210 川崎市川崎区鈴木町1-1                  | 044-244-7145 044-211-7609<br>Im_ootake@te10.ajinomoto.co.jp      |
| 大津直子  | 味の素中央研究所分析研究所<br>〒210 川崎市川崎区鈴木町1-1                  | 044-244-7145 044-211-7609<br>lm_ootu@te10.ajinomoto.co.jp        |
| 大友崇紀  | 大阪大学蛋白質研究所物性部門<br>〒565 大阪府吹田市山田丘3-2                 | 06-879-8598 06-879-8599<br>otomo@protein.osaka-u.ac.jp           |
| 大野 靖  | 日本たばこ産業株式会社医薬総合研究所<br>〒569-11 大阪府高槻市紫町1-1           | 0726-81-9700 0726-81-9725<br>ohno@isrl.jti.co.jp                 |
| 岡田明彦  | 住友化学(株)筑波研究所<br>〒300-32 茨城県つくば市北原6番                 | 0298-64-4182 0298-64-4746<br>okadak@tuc.sumitomo-chem.co.jp      |
| 小川 潔  | 旭化成工業(株)ライフ総研 創薬研究所<br>〒410-23 静岡県田方郡大仁町三福632-1     | 0558-76-7085 0558-76-2947<br>a9086781@ut.asahi-kasei.co.jp       |
| 荻野孝史  | 国立精神神経センター神経研究所<br>〒187 東京都小平市小川東4-1-1              | 0423-41-2711 0423-42-7521<br>ogino@ncnpja.ncnp.go.jp             |
| 奥野恭史  | 京都大学化学研究所生体反応設計研究部門2<br>〒611 京都府宇治市五ヶ庄              | 0774-38-3219 0774-32-3038<br>okuno@scl.kyoto-u.ac.jp             |
| 奥野恭史  | 京都大学化学研究所生体反応設計研究部門 2<br>〒611 京都府宇治市五ヶ庄             | 0774-38-3219 0774-32-3038<br>okuno@scl.kyoto-u.ac.jp             |
| 小椋賢治  | 東京都臨床医学総合研究所生理活性物質研究部門<br>〒113 東京都文京区本駒込3-18-22     | 03-3823-2101 03-3823-1247<br>kogura@rinshoken.or.jp              |
| 小野裕嗣  | 農林水産省食品総合研究所<br>〒305 茨城県つくば市観音台2-1-2                | 0298-38-7148 0298-38-7996<br>ono@nfri.affrc.go.jp                |
| 帯田孝之  | 九州大学大学院薬学研究科免疫薬品学講座<br>〒812 福岡市東区馬出3-1-1            | 092-642-6664   無<br>obita@imm1.phar.kyushu-u.ac.jp               |
| 甲斐荘正恒 | 東京都立大学理学部化学科<br>〒192-03 東京都八王子市南大沢1-1               | 0426-77-2544 0426-77-2525<br>kainosho@raphael.chem.metro-u.ac.jp |
| 垣田信吾  | 協和醗酵工業株式会社東京研究所<br>〒194 東京都町田市旭町3-6-6               | 0427-25-2555 0427-26-8330<br>skakita@kyowa.co.jp                 |
| 梶 弘典  | 京都大学化学研究所材料物性基礎研究部門III<br>〒611 宇治市五ヶ庄               | 0774-38-3152 0774-33-1164<br>kaji@modych.kuicr.kyoto-u.ac.jp     |
| 片岡 弘  | 財団法人地球環境産業技術研究機構環境触媒研究室<br>〒619-02 京都府相楽郡木津町木津川台9-2 | 0774-75-2305 0774-75-2318<br>orb@rite.or.jp                      |
| 片平正人  | 橫浜国立大学工学部物質工学科<br>〒240 横浜市保土ヶ谷区常盤台79-5              | 045-339-4264 045-339-4264<br>katahira@mac.bio.bsk.ynu.ac.jp      |
| 片平律子  | 協和 <b>醗酵工業株式会社東京研究所</b><br>〒194 東京都町田市旭町3-6-6       | 0427-25-2555   無<br>rkatahira@kyowa.co.jp                        |
| 加藤悦子  | 農水省農業生物資源研究所生物工学部染色体操作研究室<br>〒305 茨城県つくば市観音台2-1-2   | 0298-38-8399 0298-38-8399<br>ekatoh@abr.affrc.go.jp              |
| 加藤晃一  | 東京大学大学院薬学系研究科<br>〒113 東京都文京区本郷7-3-1                 | 03-3812-2111 03-3815-6540<br>kkato@iw-nmr.f.u-tokyo.ac.jp        |

| 氏名    | 勤務先<br>住所                                | TEL<br>E-mail                           | FAX          |
|-------|------------------------------------------|-----------------------------------------|--------------|
| 加藤肇   | 富士写真フイルム富士宮研究所                           | 0544-26-7643                            | 0544-26-7691 |
|       | 〒418 富士宮市大中里200                          | kato@tomiken.fujifilm.cc                | o.jp         |
| 金久保光央 | 物質工学工業技術研究所基礎部<br>〒305 茨城県つくば市東1-1       | 0298-54-4536<br>kanakubo@nimc.go.jp     | 0298-54-4487 |
| 金沢洋子  | 九州大学薬学部                                  | 092-642-6622                            | 092-642-6545 |
|       | 〒812-82 福岡市東区馬出3-1-1                     | kanazawa@pch.phar.ky                    | ushu-u.ac.jp |
| 兼清真人  | 東京工業大学工学部高分子工学科安藤研究室                     | 03-3726-1111                            | 03-5734-2889 |
|       | 〒152 東京都目黒区大岡山2丁目12番1号                   | mkanekiy@polymer.tite                   | ch.ac.jp     |
| 狩野広美  | 農業生物資源研究所<br>〒305 茨城県つくば市観音台2-1-2        | 0298-38-8378<br>無                       | 0298-38-7408 |
| 亀井裕孟  | 東京大学大学院医学系研究科生体物理医学専攻医用生体工学講座            | ¥ 03-3812-2111                          | 03-5689-7215 |
|       | 〒113 東京都文京区本郷7-3-1                       | kamei@medes.m.u-tok                     | yo.ac.jp     |
| 川口謙   | (株)東レリサーチセンター有機構造化学研究部<br>〒248 鎌倉市手広1111 | 0467-32-9974<br>kimura@blab.toray.co.jp | 0467-32-0414 |
| 川口哲朗  | 日本ブルカー株式会社大阪営業所                          | 06-339-7008                             | 06-339-7010  |
|       | 〒564 大阪府吹田市豊津町17-5                       | kawaguchi@bruker.co.jj                  | ว            |
| 川崎政人  | 東京都臨床医学総合研究所生理活性物質研究部門                   | 03-3823-2101                            | 03-3823-1247 |
|       | 〒113 東京都文京区本駒込3-18-22                    | mkawasak@rinshoken.c                    | r.jp         |
| 川端 潤  | 北海道大学農学部生物機能化学科                          | 011-706-4140                            | 011-716-0879 |
|       | 〒060 札幌市北区北9条西9丁目                        | junk@chem.agr.hokudai                   | .ac.jp       |
| 河原郁子  | 日本ロシュ(株)研究所機器分析グループ                      | 0467-47-2209                            | 0467-45-6815 |
|       | 〒247 神奈川県鎌倉市梶原200                        | fumiko.kawahara@roche                   | e.com        |
| 木川隆則。 | 理化学研究所細胞情報伝達研究室                          | 048-467-9428                            | 048-462-4675 |
|       | 〒351-01 埼玉県和光市広沢2-1                      | tkigawa@postman.riken                   | .go.jp       |
| 菊地 淳  | 東京農工大学工学部<br>〒184 東京都小金井市中町2-24-16       | 0423-88-7025<br>kikuchij@cc.tuat.ac.jp  | 0423-83-7733 |
| 菊池純子  | 塩野義製薬株式会社創薬第一研究所物理化学研究部門                 | 06-458-5861                             | 06-458-0987  |
|       | 〒553 大阪市福島区鷺洲5-12-4                      | junko.kikuchi@shionogi.d                | co.jp        |
| 北川進   | 東京都立大学理学部化学科無機化学第一研究室                    | 0426-77-2550                            | 0426-77-2525 |
|       | 〒192-03 東京都八王子市南大沢1-1                    | kitagawa-susumu@c.me                    | etro-u.ac.jp |
| 北村健司  | 武田薬品医薬開発本部分析代謝研究所                        | 06-300-6002                             | 06-300-6086  |
|       | 〒532 大阪市淀川区十三本町2-17-85                   | Kitamura_Kenji@takeda                   | .co.jp       |
| 木村敦臣  | 大阪大学医学部保健学科医用工学講座                        | 06-879-2577                             | 06-879-2577  |
|       | 〒565 大阪府吹田市山田丘1-7                        | kimura@sahs.med.osaka                   | a-u.ac.jp    |
| 木村一雄  | (株)東レリサーチセンター有機構造化学研究部<br>〒248 鎌倉市手広1111 | 0467-32-9974<br>kimura@blab.toray.co.jp | 0467-32-0414 |
| 木村成輝  | 姫路工業大学 理学研究科 生命科学専攻                      | 07915-8-0182                            | 07915-8-0182 |
|       | 〒678-12 兵庫県赤穂郡上郡町金出地1479-1               | shigeki@sci.himeji-tech                 | .ac.jp       |
| 木村潤子  | 金沢大学大学院自然科学研究科物質科学専攻                     | 072-264-5686                            | 072-264-5742 |
|       | 〒920-11 石川県金沢市角間町                        | kimura@wriron1.s.kanaz                  | awa-u.ac.ip  |

| 氏名    | 勤務先<br>住所                                            | TEL FAX<br>E-mail                                               |
|-------|------------------------------------------------------|-----------------------------------------------------------------|
| 木村英昭  | 群馬大学工学部生物化学工学科莊司研究室<br>〒376 群馬県桐生市天神町1-5-1           | 0277-30-1443 0277-30-1443<br>d5b012@pop.edu.cc.gunma-u.ac.jp    |
| 木村雅晴  | 住友化学工業株式会社生物環境科学研究所分析物性グループ<br>〒554 大阪市此花区春日出中3-1-98 | 06-466-5172 06-466-5459<br>kimuram@sumitomo-chem.co.jp          |
| 木村由美子 | 日本大学薬学部分析センター<br>〒274 千葉県船橋市習志野台7-7-1                | 0474-65-7362 0474-65-7362<br>EZH02437@niftyserve.or.jp          |
| 串田克彦  | バリアンジャパン<br>〒108 東京都港区芝浦4-16-36住友芝浦ビル                | 03-5232-1238 03-5232-1264<br>katsuhiko.kushida@jp.varian.com    |
| 楠英樹   | 群馬大学工学部生物化学工学科生物機能第三研究室<br>〒376 群馬県桐生市天神町1-5-1       | 0277-30-1439 o277-30-1439<br>kusunoki@libra.ls.m-kagaku.co.jp   |
| 久保 厚  | 京都大学大学院理学研究科化学教室<br>〒 606- 京都市左京区北白川追分町              | 075-753-4014   無<br>a.kubo@kuchem.kyoto-u.ac.jp                 |
| 熊沢茂則  | 静岡県立大学食品栄養科学部<br>〒442   静岡市谷田52-1                    | 054-264-5525 054-264-5522<br>kumazawa@fns1.u-shizuoka-ken.ac.jp |
| 栗林秀人  | 九州大学薬学部<br>〒812-82 福岡市東区馬出3-1-1                      | 092-642-6624   無<br>kurihide@pch.phar.kyushu-u.ac.jp            |
| 黒木重樹  | 東京工業大学工学部高分子工学科<br>〒152 東京都目黒区大岡山2-12-1              | 03-3726-1111 03-5734-2889<br>skuroki@polymer.titech.ac.jp       |
| 黒子弘道  | 奈良女子大学生活環境学部生活環境学科<br>〒 630 余良県奈良市北魚屋西町              | 0742-20-3461 0742-20-3461<br>kurosu@cc.nara-wu.ac.jp            |
| 黒田幸夫  | 日本ブルカー株式会社技術サービス部<br>〒305 茨城県つくば市二の宮3-21-5           | 0298-52-1236 0298-58-0322<br>kuroda@bruker.co.jp                |
| 黒田義弘  | 京都大学大学院薬学研究科製剤機能解析学分野<br>〒606-01 京都市左京区吉田下阿達町        | 075-753-4530 075-753-4578<br>yokuroda@pharm.kyoto-u.ac.jp       |
| 桑野晴光  | (株)科学技術研究所分析部<br>〒140 東京都品川区北品川3-10-2                | 03-3474-6662 03-3474-6650<br>無                                  |
| 桑原大介  | 分子科学研究所<br>〒444 愛知県岡崎市明大寺町字西郷中38                     | 0564-55-7471   無<br>kuwahara@ims1.ims.ac.jp                     |
| 小泉美香  | 農業生物資源研究所<br>〒305 茨城県つくば市観音台2-1-2                    | 0298-38-7014 0298-38-7408<br>無                                  |
| 神田大輔  | (株)生物分子工学研究所一構造解析研究部門<br>〒565 大阪府吹田市古江台 6-2-3        | 06-872-8218 06-872-8219<br>kohda@beri.co.jp                     |
| 河野俊之  | 三菱化学生命科学研究所 構造解析研究室<br>〒194 東京都町田市南大谷11号             | 0427-24-6285 0427-24-6317<br>tkohno@libra.ls.m-kagaku.co.jp     |
| 越川城大  | 筑波大学化学系<br>〒305 つくば市天王台1-1-1                         | 0298-53-6925  0298-53-6925<br>無                                 |
| 越野広雪  | 理化学研究所分子構造解析室<br>〒351-01 埼玉県和光市広沢2-1                 | 048-462-1111 048-462-4627<br>koshino@postman.riken.go.jp        |
| 巨瀬勝美  | 筑波大学物理工学系<br>〒 305 つくば市天王台1-1-1                      | 0298-53-5335 0298-53-5205<br>kose@bukko.bk.tsukuba.ac.jp        |

| 氏名    | 勤務先<br>住所                                    | TEL<br>E-mail                        | FAX          |
|-------|----------------------------------------------|--------------------------------------|--------------|
| 小林邦子  | (株) 三菱化学生命科学研究所構造解析研究室                       | 0427-24-6285                         | 0427-24-6317 |
|       | 〒194 東京都町田市南大谷11                             | kuniko@libra.ls.m-kagak              | u.co.jp      |
| 小林信昭  | 電気通信大学化学教室                                   | 0424-83-2161                         | 無            |
|       | 〒182 東京都調布市調布ヶ丘1-5-1                         | nkoba@dust.pc.uec.ac.jj              | o            |
| 小林将俊  | 東京工業大学工学部高分子工学科安藤勲研究室                        | 03-3726-1111                         | 03-5734-2889 |
|       | 〒152 東京都目黒区大岡山2-12-1                         | mkobayas@polymer.tite                | ch.ac.jp     |
| 小松一男  | 資生堂安全性・分析センター分析研究グループ                        | 045-542-5296                         | 045-545-2811 |
|       | 〒223 神奈川県横浜市港北区新羽町1050                       | kazuo_komatsu@po.shis                | eido.co.jp   |
| 斉田 理  | 東京農工大学工学部<br>〒184 東京都小金井市中町2-24-16           | 0423-88-7025<br>saita@cc.tuat.ac.jp  | 0423-83-7733 |
| 斉藤 肇  | 姫路工業大学理学部生命科科                                | 07915-8-0181                         | 07915-8-0182 |
|       | 〒678-12 兵庫県赤穂郡上郡町金出地1479−1                   | saito@sci.himeji-tech.ac             | .jp          |
| 斉藤彰良  | 東亞合成株式会社つくば研究所応用研究部                          | 0298-65-2605                         | 0298-65-2610 |
|       | 〒300-26 茨城県つくば市大久保2番                         | saitoh@tsukuba.toagose               | i.co.jp      |
| 齋藤公児  | 新日本製鐵(株)先端技術研究所<br>〒211 川崎市中原区井田3-35-1       | 044-777-4111<br>saito@lab1.nsc.co.jp | 044-752-6341 |
| 斎藤茂治  | 筑波大学先端学際領域研究センターリサーチアソシエイト                   | 0298-53-6045                         | 0298-53-6065 |
|       | 〒305 つくば市天王台1-1-1                            | shige@tara.tsukuba.ac.jj             | ว            |
| 坂本泰一  | 三菱化学生命科学研究所構造解析研究室                           | 0427-24-6285                         | 0427-24-6317 |
|       | 〒194 東京都町田市南大谷11号                            | taichi@libra.ls.m-kagaku             | .co.jp       |
| 佐々木雅人 | 日本ブルカー株式会社マーケッティング部<br>〒305 茨城県つくば市二の宮3-21-5 | 0298-52-1234<br>sas@bruker.co.jp     | 0298-58-0322 |
| 佐藤一   | 日本ブルカー株式会社アプリケーション部<br>〒305 茨城県つくば市二の宮3-21-5 | 0298-52-1235<br>one@bruker.co.jp     | 0298-58-0322 |
| 沢辺紀子  | 東京理科大学薬学部<br>〒162 東京都新宿区市ケ谷船河原町12            | 03-3260-4272<br>無                    | 03-3268-3045 |
| 嶋田一夫  | 東京大学大学院薬学系研究科                                | 03-3812-2111                         | 03-3815-6540 |
|       | 〒113 東京都文京区本郷7-3-1                           | shimada@iw-nmr.f.u-tok               | yo.ac.jp     |
| 島田光伸  | 三菱化学株式会社鹿島事業所医薬開発研究所物性分析Aグループ                | 0479-46-4621                         | 0479-46-6113 |
|       | 〒314-02 茨城県鹿島郡波崎町砂山14                        | 1600450@cc.m-kagaku.c                | co.jp        |
| 嶋田陽子  | 東京都立大学理学部化学科無機化学第一研究室                        | 0426-77-1111                         | 無            |
|       | 〒192-03 東京都八王子市南大沢1-1                        | yshimada@comp.metro-                 | u.ac.jp      |
| 清水直樹  | 三菱化学株式会社筑波研究所                                | 0298-87-0946                         | 0298-87-3257 |
|       | 〒300-03 茨城県稲敷郡阿見町中央8-3-1                     | 3806935@cc.m-kagaku.@                | co.jp        |
| 下川繁三  | テクノサイエンスラボ<br>〒069 北海道江別市大麻中町22-18           | 011-386-4855<br>無                    | 011-386-4855 |
| 莊司 顯  | 群馬大学工学部生物化学工学科                               | 0277-30-1443                         | 0277-30-1443 |
|       | 〒376 群馬県桐生市天神町1-5-1                          | shoji@bce.gunma-u.ac.j               | p            |
| 白石美紀  | 資生堂安全性・分析センター分析研究グループ                        | 045-542-5296                         | 045-545-2811 |
|       | 〒223 神奈川県横浜市港北区新羽町1050                       | shiraishi_miki@po.shisei             | do.co.jp     |
| 氏名    | 勤務先<br>住所                                           | TEL FAX<br>E-mail                                              |
|-------|-----------------------------------------------------|----------------------------------------------------------------|
| 白川昌宏  | 奈良先端科学技術大学院大学バイオサイエンス研究科<br>〒630-01 奈良県生駒市高山町8916-5 | 0743-72-5571 0743-72-5579<br>shira@bs.aist-nara.ac.jp          |
| 榛葉信久  | 東京大学大学院薬学系研究科生命物理化学教室<br>〒113 東京都文京区本郷7-3-1         | 03-3812-2111 03-3815-6540<br>shimba@iw-nmr.f.u-tokyo.ac.jp     |
| 菅瀬謙治  | (財)サントリー生物有機科学研究所<br>〒618 大阪府三島郡島本町若山台1-1-1         | 075-962-3742 075-962-2115<br>sugase@minase.suntory.co.jp       |
| 杉浦眞喜子 | 神戸薬科大学中央分析室<br>〒658 神戸市東灘区本山北町4-19-1                | 078-441-7591 078-441-7592<br>makiko-s@kobepharma-u.ac.jp       |
| 杉江隆徳  | 愛知工業大学応用化学科<br>〒470-03 愛知県豊田市八草町八千草1247             | 0565-48-8121 0565-48-0076<br>無                                 |
| 杉江隆徳  | 愛知工業大学応用化学科<br>〒470-03 愛知県豊田市八草町八千草1247             | 0565-48-8121 0565-48-0076<br>無                                 |
| 鈴木榮一郎 | 味の素中央研究所分析研究所<br>〒210 川崎市川崎区鈴木町1-1                  | 044-244-7145 044-211-7609<br>LM_suzuki@te10.ajinomoto.co.jp    |
| 鈴木浩崇  | (株) ブリヂストン研究部分析研究ユニット<br>〒187 東京都小平市小川東町3-1-1       | 0423-42-6252 0423-41-9252<br>suzuki-h@bridgestone.co.jp        |
| 須原正彦  | 金沢大学理学部化学科<br>〒920-11 石川県金沢市角間町                     | 072-264-5688 072-264-5742<br>suhara@wriron1.s.kanazawa-u.ac.jp |
| 瀨尾芳輝  | 京都府立医科大学第一生理学教室<br>〒602 京都市上京区河原町広小路上ル梶井町465        | 075-251-5311 075-251-0295<br>yseo@phys.kpu-m.ac.jp             |
| 関 宏子  | 千葉大学分析センター<br>〒263 千葉市稲毛区弥生町1-33                    | 043-290-3810 043-290-3813<br>seki@crystal.cac.chiba-u.ac.jp    |
| 曽我美 勝 | 岐阜大学医学部生理学教室<br>〒500 岐阜市司町40                        | 058-267-2227 058-267-2962<br>無                                 |
| 田井利弘  | 京都大学化学研究所材料物性基礎研究部門III<br>〒611 宇治市五ヶ庄               | 0774-38-3152 0774-33-1164<br>tai@modych.kuicr.kyoto-u.ac.jp    |
| 高津敏夫  | 三共株式会社バイオメディカル研究所<br>〒140 東京都品川区広町1-2-58            | 03-3492-3131 03-5436-8565<br>無                                 |
| 高橋憲助  | 〒465 名古屋市名東区植園町1丁目50番地(自宅)                          | 052-782-7273 052-782-7273<br>無                                 |
| 高橋栄夫  | 東京大学大学院薬学系研究科<br>〒113 東京都文京区本郷7-3-1                 | 03-3812-2111 03-3815-6540<br>hid@mol.f.u-tokyo.ac.jp           |
| 高山俊夫  | 神奈川大学工学部応用化学科<br>〒221 横浜市神奈川区六角橋3-27-1              | 045-481-5661 045-413-9770<br>takayama@cc.kanagawa-u.ac.jp      |
| 高山陽子  | 塩野義製薬株式会社創薬第一研究所物理化学研究部門<br>〒553 大阪市福島区騺洲5-12-4     | 06-458-5861 06-458-0987<br>yohko.takayama@shionogi.co.jp       |
| 滝野 博  | (株) シーアイエルジャパン<br>〒157 世田谷区砧8-33-1                  | 03-3416-8200 03-3416-8200<br>無                                 |
| 竹腰清乃理 | 京都大学大学院理学研究科化学<br>〒606-01 京都市左京区北白川追分町              | 075-753-4015 075-753-4000<br>takeyan@kuchem.kyoto-u.ac.jp      |

|      |                                                     | T=:                                                               |
|------|-----------------------------------------------------|-------------------------------------------------------------------|
| 氏名   | 勤務先<br>住所                                           | TEL FAX<br>E-mail                                                 |
| 武貞啓子 | 味の素中央研究所分析研究所<br>〒210 川崎市川崎区鈴木町1-1                  | 044-244-7145 044-211-7609<br>lm_takesada@te10.ajinomoto.co.jp     |
| 武田和行 | 京都大学大学院理学研究科化学教室分子構造化学研究室<br>〒606-01 京都市左京区北白川追分町   | 075-753-4015 075-753-4000<br>takeda@kuchem.kyoto-u.ac.jp          |
| 武田 定 | 群馬大学工学部材料工学科材料設計化学講座第4研究室<br>〒376 群馬県桐生市天神町1-5-1    | 0277-30-1382 0277-30-1380<br>stakeda@chem.gunma-u.ac.jp           |
| 田中錄  | 帝人(株)東京研究センター構 造解析センター<br>〒191 東京都日野市旭が丘4-3-2       | 0425-86-8121 0425-86-8123<br>tnk53379@token1.teijin.co.jp         |
| 田中俊之 | 筑波大学先端学際領域研究センター<br>〒305 茨城県つくば市天王台1-1-1            | 0298-53-6065 0298-53-6065<br>ttanaka@tara.tsukuba.ac.jp           |
| 田中彬嗣 | 九州大学薬学部<br>〒812-82 福岡市東区馬出3-1-1                     | 092-642-6551 092-642-6545<br>無                                    |
| 谷生道一 | 姫路工業大学理学部生体物質構造学II講座<br>〒678-12 兵庫県赤穂郡上郡町金出地1479番地1 | 07915-8-0182 07915-8-0182<br>tanio@sci.himeji-tech.ac.jp          |
| 田之倉優 | 東京大学生物生産工学研究センター<br>〒113 東京都文京区弥生1-1-1              | 03-3812-2111 03-5689-7225<br>utanok@hongo.ecc.u-tokyo.ac.jp       |
| 田林一晃 | 神戸大学大学院自然科学研究科<br>〒657 神戸市灘区六甲台町1-1                 | 078-881-1212 078-803-0839<br>tabayasi@kobe-u.ac.jp                |
| 田村友美 | 日本ブルカー株式会社大阪営業所<br>〒564 大阪府吹田市豊津町17-5               | 06-339-7008 06-339-7010<br>tot@bruker.co.jp                       |
| 田村泰盛 | 農林水産省 蚕糸・昆虫農業技術研究所 生産技術部製糸技術<br>〒394 長野県岡谷市郷田1-4-8  | う研究チーム 0266-22-3664 0266-22-3094<br>yasumori@nises-ok.affrc.go.jp |
| 忠田吉弘 | 農林水産省 食品総合研究所 状態分析研究室<br>〒305 茨城県つくば市観音台2-1-2       | 0298-38-8033 0298-38-8033<br>Chuda@nfri.affrc.go.jp               |
| 手島圭三 | 広島大学総合科学部物質生命科学コース<br>〒739 東広島市鏡山1-7-1              | 0824-24-6529 0824-24-0757<br>teshi@ipc.hiroshima-u.ac.jp          |
| 手塚亮典 | バリアンジャパン<br>〒108 東京都港区芝浦4-16-36住友芝浦ビル               | 03-5232-1238 03-5232-1264<br>akinori.tezuka@jp.varian.com         |
| 出村 誠 | 東京農工大学工学部<br>〒184 東京都小金井市中町2-24-16                  | 0423-88-7188 0423-88-2041<br>demura@cc.tuat.ac.jp                 |
| 寺尾武彦 | 京都大学大学院理学研究科化学専攻<br>〒606-01 京都市左京区北白川追分町            | 075-753-4011 075-753-4000<br>terao@kuchem.kyoto-u.ac.jp           |
| 寺沢宏明 | 東京都臨床医学総合研究所生理活性物質研究部門<br>〒113 東京都文京区本駒込3-18-22     | 03-3823-2101 03-3823-1247<br>terasawa@rinshoken.or.jp             |
| 寺田秀夫 | 日本ブルカー株式会社大阪営業所<br>〒564 大阪府吹田市豊津町17-5               | 06-339-7008 06-339-7010<br>ht@bruker.co.jp                        |
| 照井彬弘 | 塩野義製薬株式会社創薬第一研究所物理化学研究部門<br>〒553 大阪市福島区鷺洲5-12-4     | 06-458-5861 06-458-0987<br>無                                      |
| 堂本竹雄 | 日本ブルカー株式会社マーケッティング部<br>〒305 茨城県つくば市二の宮3-21-5        | 0298-52-1234 0298-58-0322<br>td@bruker.co.jp                      |

| 氏名    | 勤務先<br>住所                                                     | TEL FAX<br>E-mail                                             |
|-------|---------------------------------------------------------------|---------------------------------------------------------------|
| 土江松美  | 大阪市立大学理学部分析室&生物化学研究室<br>〒558 大阪市住吉区杉本3-3-138                  | 06-605-2597   無<br>matsumi@cubane.sci.osaka-cu.ac.jp          |
| 友森チエリ | 筑波大学大学院農学研究科応用生物化学専攻<br>〒305 茨城県つくば市天王台1-1-1TARAセンター共同研究棟A306 | 0298-53-6045 0298-53-6065<br>ctomomor@tara.tsukuba.ac.jp      |
| 内藤 晶  | 姫路工業大学理学部生命科学科<br>〒678-12 兵庫県赤穂郡上郡町金出地1479-1                  | 07915-8-0180 07915-8-0182<br>naito@sci.himeji-tech.ac.jp      |
| 永尾隆   | 姫路工業大学理学部生体物質構造学II講座<br>〒678-12 兵庫県赤穂郡上郡町金出地1479番地1           | 07915-8-0182 07915-8-0182<br>takashi@sci.himeji-tech.ac.jp    |
| 永阪文惣  | 大阪大学大学院理学研究科中村(亘)研<br>〒560 大阪府豊中市待兼山町1-16                     | 06-850-5779 06-850-5785<br>bunsow@pochi.ch.wani.osaka-u.ac.jp |
| 中島 茂  | 萬有製薬(株)創薬研究所<br>〒 300-26 茨城県つくば市大久保3番地                        | 0298-77-2000 0298-77-2029<br>strcchem@banyu.co.jp             |
| 中島善人  | 地質調査所地殻物理部<br>〒305 茨城県つくば市東1-1-3                              | 0298-54-3615 0298-54-3618<br>yoshito@gsj.go.jp                |
| 永田宏次  | 東京大学生物生産工学研究センター生物構造工学研究室<br>〒113 東京都文京区弥生1-1-1               | 03-3812-2111 03-5689-7225<br>unagata@hongo.ecc.u-tokyo.ac.jp  |
| 永田 崇  | 横浜国立大学工学部物質工学科生物工学大講座上杉-片平研究室<br>〒240 横浜市保土ヶ谷区常盤台79-5         | 045-339-4271 045-339-4264<br>nagata@mac.bio.bsk.ynu.ac.jp     |
| 永田親清  | 芝浦工業大学工学部工業化学科<br>〒113 東京都港区芝浦3-9-14                          | 03-5476-2432 03-5476-3162<br>nagata@sic, shibaura-it.ac.jp    |
| 中西洋志  | 生命工学工業技術研究所生体物質部<br>〒305 つくば市 東1-1                            | 0298-54-6136 0298-54-6135<br>nakanisi@nibh.go.jp              |
| 中村邦彦  | 東京工業大学工学部高分子工学科安藤慎治研究室<br>〒152 東京都目黒区大岡山2-12-1                | 03-3726-1111 03-5734-2889<br>knakamur@polymer.titech.ac.jp    |
| 中村新治  | 京都大学大学院理学研究科化学専攻分子構造化学研究室<br>〒606-01 京都市左京区北白河追分町             | 075-753-4015 075-753-4000<br>nakashin@kuchem.kyoto-u.ac.jp    |
| 中村春木  | 生物分子工学研究所情報解析研究部門<br>〒565 大阪府吹田市古江台6-2-3                      | 06-872-8212 06-872-8219<br>nakamura@beri.co.jp                |
| 中村美希子 | 近畿大学理工学部化学科分析化学研究室<br>〒557 大阪府東大阪市小若江3-4-1                    | 06-730-5880   無<br>me95c01@cced.kindai.ac.jp                  |
| 中村好邦  | 大正製薬(株)創薬研究所分子科学研究室<br>〒330 埼玉県大宮市吉野町1-403                    | 048-663-1111 048-652-7254<br>s13219@ccm.taisho.co.jp          |
| 中村義之  | 東京工業大学資源化学研究所NMR. ESR室<br>〒226 横浜市緑区長津田町4259                  | 045-924-5110 045-924-5109<br>ynakamur@res.titech.ac.jp        |
| 中山登   | 日本ロシュ研究所<br>〒247 神奈川県鎌倉市梶原200                                 | 0467-47-2209 0467-45-6815<br>noboru.nakayama@roche.com        |
| 中山 尊量 | 神戸薬科大学一般化学研究室<br>〒658 神戸市東灘区本山北町4-19-1                        | 078-441-7552 078-441-7553<br>hiro@kobepharma-u.ac.jp          |
| 名川吉信  | 生命工学工業技術研究所生体物質部<br>〒305 つくば市東1-1                             | 0298-54-6125 0298-54-6135<br>nagawa@nibh.go.jp                |

| 氏名    | 勤務先<br>住所                                           | TEL<br>E-mail                         | FAX           |
|-------|-----------------------------------------------------|---------------------------------------|---------------|
| 新村奈美  | 山之内製薬(株)分子化学研究室                                     | 0298-54-1623                          | 0298-52-9585  |
|       | 〒305 茨城県つくば市御幸が丘21                                  | niimura@yamanouchi.co.                | jp            |
| 西村勝之  | 姫路工業大学理学部生命科学科生体物質構造学Ⅱ講座                            | 07915-8-0182                          | 07915-8-0182  |
|       | 〒678-12 兵庫県赤穂郡上郡町金出地1479-1                          | nisimura@sci.himeji-tect              | n.ac.jp       |
| 西村重徳  | 大阪府立大学農学部食品素材化学研究室                                  | 0722-52-1161                          | 0722-52-0341  |
|       | 〒591 大阪府堺市学園町1-1                                    | tigers@biochem.osakafu                | I-u.ac.jp     |
| 西山裕介  | 京都大学大学院理学研究科化学教室分子構造化学講座                            | 075-753-4015                          | 075-751-2085  |
|       | 〒606-01 京都市左京区北白川追分町                                | nishi@kuchem.kyoto-u.a                | c.jp          |
| 仁木國雄  | 電気通信大学化学教室<br>〒182 東京都調布市調布ヶ丘1-5-1                  | 0424-83-2161<br>nikki@e-one.uec.ac.jp | 無             |
| 丹羽 浩  | 東ソー株式会社四日市研究所<br>〒510 三重県四日市市霞1-8                   | 0593-63-1622<br>niwa@tosoh.co.jp      | 0593-65-5205  |
| 根本暢明  | バリアンジャパン                                            | 03-5232-1238                          | 03-5232-1264  |
|       | 〒108 東京都港区芝浦4-16-36住友芝浦ビル                           | nobuaki.nemoto@jp.varia               | an.com        |
| 野口滋   | 第一製薬株式会社製薬技術研究所<br>〒134 東京都江戸川区北葛西1-16-13           | 03-3680-0151<br>無                     | 03-5696-8339  |
| 野中正幸  | 筑波大学物理工学系                                           | 0298-53-5421                          | 0298-53-5048  |
|       | 〒305 茨城県つくば市天王台1-1-1                                | nonaka@ctlab.bk.tsukub                | a.ac.jp       |
| 野村 薫  | 京都大学大学院理学研究科化学専攻分子構造化学研究室                           | 075-753-4014                          | 075-753-4000  |
|       | 〒606-01 京都市左京区北白川追分町                                | nomura@kuchem.kyoto-                  | u.ac.jp       |
| 野呂優規美 | ファルマシア・アップジョン株式会社 筑波総合研究所 化学・製                      | 剤研究部 0298-64-5815                     | 0298-64-3833  |
|       | 〒300-42 茨城県つくば市和台23                                 | yukimi.noro@ap.pnu.com                | 1             |
| 拝師智之  | 筑波大学理工学研究科                                          | 0298-53-5214                          | 0298-53-5205  |
|       | 〒305 つくば市天王台1-1-1                                   | haishi@mrlab.bk.tsukuba               | a.ac.jp       |
| 長谷川憲一 | 日本電子株式会社基礎研究部9596プロジェクト<br>〒196 東京都昭島市武蔵野3-1-2      | 0425-42-2244<br>hasegawa@jeol.co.jp   | 0425-46-8068  |
| 畠中秀樹  | 東京都臨床医学総合研究所生理活性物質研究部門                              | 03-3823-2101                          | 03-3823-1247  |
|       | 〒113 東京都文京区本駒込3-18-22                               | hatanaka@rinshoken.or.j               | p             |
| 秦野賢一  | 群馬大学工学部生物化学工学科                                      | 0277-30-1437                          | 0277-30-1437  |
|       | 〒376 群馬県桐生市天神町1-5-1                                 | hatano@bce.gunma-u.ac                 | D.jp          |
| 服部憲和  | 名古屋工業大学応用化学科岡林研究室                                   | 052-732-2111                          | 052-735-5247  |
|       | 〒466 名古屋市昭和区御器所町                                    | r02ach03@edsys.center                 | .nitech.ac.jp |
| 服部峰之  | 工業技術院 電子技術総合研究所 超分子部 生体核磁気計測<br>〒305 茨城県つくば市梅園1-1-4 | ラボ 0298-54-5537<br>mhattori@etl.go.jp | 0298-54-5540  |
| 馬場雄久  | 北見工業大学                                              | 0157-26-9414                          | 0157-26-0862  |
|       | 〒090 北海道北見市公園町165                                   | take@gaea.chem.kitami                 | -it.ac.jp     |
| 濱島 斉  | 三和化学研究所創薬研究所<br>〒511-04 三重県員弁郡北勢町塩崎363番地            | 0594-72-6221<br>skkddr@mkn.ilc.or.jp  | 0594-82-0072  |
| 林 繁信  | 物質工学工業技術研究所基礎部固体NMRグループ<br>〒305 茨城県つくば市東1-1         | 0298-54-4515<br>hayashi@nimc.go.jp    | 0298-54-4524  |

| 氏名           | 勤務先<br>住所                                        | TEL FAX<br>E-mail                   |
|--------------|--------------------------------------------------|-------------------------------------|
|              |                                                  |                                     |
| 林文晶          | 塩野義製薬株式会社創薬第一研究所物理化学研究部門                         | 06-458-5861 06-458-0987             |
|              | 〒553 大阪市福島区鷺洲5-12-4                              | fumiaki.hayashi@shionogi.co.jp      |
| 日水紀ケ子        | 物質工学工業は途田空記                                      |                                     |
| 十小礼人」        | 10 頁 エチエネ 12 11 10 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 | 0296-54-4525 0296-54-4525           |
|              |                                                  | nayamiza@mmo.go.jp                  |
| 原園としえ        | 三菱化学(株)横浜総合研究所分析物性研究所                            | 045-963-3130 045-963-4261           |
|              | 〒227 横浜市青葉区鴨志田町1000                              | harazono@rc.m-kagaku.co.jp          |
| 原田治幸         | 京都大学大学院工学研究科分子工学真攻分子設計学講座                        | 075-753-5937 075-751-7611           |
|              | 〒606-01 京都府京都市左京区吉田本町                            | haruyuki@mds.moleng.kyoto-u.ac.jp   |
| L (7) - 14   |                                                  |                                     |
| 久留正確         | 果 京 埋料大字楽字部<br>〒160 東京報新安区末た谷松河原町40              | 03-3260-4272 03-3268-3045           |
|              | 1102 果求御利伯区117百加州原则12                            | nisatome@ps.kagu.sut.ac.jp          |
| 尾藤良孝         | 日立製作所基礎研究所バイオモレキュラー研究プログラム                       | 0492-96-6111 0492-96-6006           |
|              | 〒350-03 埼玉県比企郡鳩山町赤沼2520                          | bito@harl.hitachi.co.jp             |
| 榆山行雄         | ファルマシア・アップジョン株式会社 符連総合研究所 化学・制                   | 刘研灾部 0000 64 2015 0000 64 2022      |
|              | 〒300-42 茨城県つくば市和台23                              | vukio hivama@an nnu com             |
|              |                                                  | Junio.myama@ap.pnd.com              |
| 平沖敏文         | 北海道大学大学院工学研究科量子物理工学研究科                           | 011-706-6640 011-716-6175           |
|              | 〒060 札幌市北区北13条西8丁目                               | hiraoki@sun2.huap.hokudai.ac.jp     |
| 平野利好         | 群馬大学工学部生物化学工学科生物機能第3研究室                          | 0277-30-1439 0277-30-1439           |
|              | 〒376 群馬県桐生市天神町1-5-1                              | m6b337@edu.cc.gunma-u.ac.jp         |
|              |                                                  |                                     |
| 平松宗大郎        | 果只上菜大字上字部高分子上字科安滕慎冶研究室                           | 03-3726-1111 03-5734-2889           |
|              | 1152 来京都日盖区大叫山2-12-1                             | sniramat@polymer.titech.ac.jp       |
| 廣明秀一         | (株)生物分子工学研究所-構造解析研究部門                            | 06-872-8218 06-872-8219             |
|              | 〒565 大阪府吹田市古江台 6-2-3                             | hiroakih@beri.co.jp                 |
| 広田豊安         | 第一制海株式会社試験研究センター                                 | 02 2690-0151 03 5606-8347           |
|              | 〒134 東京都江戸川区北葛西1-16-13                           | 無                                   |
| <u> </u>     |                                                  |                                     |
| 廣中俊也         | 東京工業大学工学部高分子工学科安藤慎治研究室                           | 03-5734-2889 03-5734-2889           |
|              | T 152 果京都目黑区大岡山2-12-1                            | thironak@polymer.titech.ac.jp       |
| 福岡美香         | 東京水産大学食品生産学科                                     | 03-5463-0624 03-5463-0497           |
|              | 〒108 東京都港区港南4-5-7                                | fukuoka@tokyo-u-fish.ac.jp          |
| 海上江田         |                                                  |                                     |
| 伸工江里         | 北海坦人子展子部GG-MS&NMR至<br>〒060 札幌市北区北0条西9丁日          | 011-/06-4134 011-/16-08/9           |
|              |                                                  | JAH02422@httyserve.or.jp            |
| 福原忠雄         | 資生堂安全性・分析センター分析研究グループ                            | 045-542-5296 045-545-2811           |
|              | 〒223 神奈川県横浜市港北区新羽町1050                           | fukuhara_tadao@po.shiseido.co.jp    |
| 藤井 茂         | 関西医科大学化学教室                                       | 0720-56-2121 0720-50-0733           |
|              | 〒573 枚方市宇山東町18-89                                | fuiii@makino.kmu.ac.ip              |
| ·            |                                                  |                                     |
| 藤川昭彦         | 藤沢薬品工業(株)基盤技術研究室                                 | 06-390-1326 06-304-1192             |
|              | T 532 天阪巾淀川区加島2-1-6                              | akihiko_fujikawa@rnd.fujisawa.co.jp |
| 藤倉一繁         | バリアンジャパン                                         | 03-5232-1238 03-5232-1264           |
|              | 〒108 東京都港区芝浦4-16-36住友芝浦ビル                        | kazushige.fujikura@jp.varian.com    |
| <b>速田</b> 夷世 | <b>古权十学十学院工学研究社会成,开始化学事实</b>                     |                                     |
| ᄻᄣᄔᆈᄭᆍᄮᄩ     |                                                  | fuiita@sbchem.kvoto-u.ac.in         |
|              | · · · · · · · · · · · · · · · · · · ·            | aj.acouvironaryoto a.ao.jp          |

| 氏名   | 勤務先<br>                                              | TEL<br>E-mail                            | FAX           |
|------|------------------------------------------------------|------------------------------------------|---------------|
| 藤森裕基 | 日本大学文理学部化学科<br>〒156 東京都世田谷区桜上水3-25-40                | 03-3329-1151                             | 03-5317-9433  |
| 藤原英明 | 大阪大学医学部保健学科医用工学講座                                    | 06-879-2573                              | 06-879-2573   |
|      | 〒565 大阪府吹田市山田丘1-7                                    | fujiwara@sahs.med.osał                   | ka-u.ac.jp    |
| 藤原敏道 | 横浜国立大学工学部物質工学科<br>〒240 横浜市保土ヶ谷区常盤台79-5               | 045-339-4224<br>g00888@sinet.ad.jp       | 045-339-4251  |
| 藤原正子 | 日本電子データム(株)AM技術部<br>〒196 東京都昭島市武蔵野3-1-2              | 0425-42-1182<br>masako@jeol.co.jp        | 0425-42-4059  |
| 藤原靖弘 | 京都薬科大学NMR室<br>〒607 京都市山科区御陵中内町5                      | 075-595-4637<br>無                        | 075-595-4766  |
| 文野浩一 | 立命館大学理工学部化学科分子物性化学研究室<br>〒525-77 滋賀県草津市野路東1-1-1      | 0775-66-1111<br>無                        | 0775-61-2659  |
| 降旗一夫 | 東京大学大学院農学生命科学研究科応用生命化学専攻                             | 03-3812-2111                             | 03-3816-0453  |
|      | 〒113 東京都文京区弥生1-1-1                                   | furihata@mcb1.iam.u-toł                  | (yo.ac.jp     |
| 古井淳一 | 大阪大学蛋白質研究所物性部門                                       | 06-879-8598                              | 06-879-8599   |
|      | 〒565 吹田市山田丘3-2                                       | furui@protein.osaka-u.ad                 | o.jp          |
| 古田浩祐 | 杏林製薬株式会社中央研所                                         | 0280-56-2201                             | 0280-57-1293  |
|      | 〒329-01 栃木県下都賀郡野木町御手洗2399-1                          | fvbb0981@mb.infoweb.c                    | or.jp         |
| 逸見光  | 農林水産省食品総合研究所応用微生物部<br>〒305 つくば市観音台 2 ー 1 ー 2         | 0298-38-8096<br>hemmi@nfri.affrc.go.jp   | 0298-38-7996  |
| 星野鉄哉 | 日立化成工業(株)                                            | 0298-64-4000                             | 0298-64-4008  |
|      | 〒300-42 茨城県つくば市和台48                                  | HCN00727@niftyserve.c                    | or.jp         |
| 堀井文敬 | 京都大学化学研究所材料物性基礎研究部門Ⅲ                                 | 0774-38-3150                             | 0774-33-1164  |
|      | 〒611 宇治市五ヶ庄                                          | horii@modych.kuicr.kyot                  | o-u.ac.jp     |
| 堀内正隆 | 東京都臨床医学総合研究所生理活性物質研究部門<br>〒113 東京都文京区本駒込3-18-22      | 03-3823-2101<br>horiuchi@rinshoken.or.jp | 03-3823-1247  |
| 増田憲二 | 京都大学化学研究所材料物性基礎研究部門III                               | 0774-38-3152                             | 0774-33-1164  |
|      | 〒611 宇治市五ヶ庄                                          | masuda@modych.kuicr.l                    | kyoto-u.ac.jp |
| 松川真吾 | 東京水産大学食品生産学科生物資源化学講座渡部研究室                            | 03-5463-0403                             | 03-5463-0403  |
|      | 〒108 東京都港区港南4-5-7                                    | matsukaw@cc.tokyo-u-f                    | ish.ac.jp     |
| 松田弘喜 | 北見工業大学                                               | 0157-26-0862                             | 0157-26-0862  |
|      | 〒090 北海道北見市公園町165                                    | hiro@gaea.chem.kitami-                   | it.ac.jp      |
| 松田裕生 | 帝人(株)東京研究センター 構造解析センター                               | 0425-86-8121                             | 0425-86-8123  |
|      | 〒191 東京都日野市旭が丘4-3-2                                  | mtd30217@token1.teijin                   | .co.jp        |
| 松林久一 | 第一製薬株式会社試験研究センター<br>〒134 東京都江戸川区北葛西1-16-13           | 03-3680-0151<br>無                        | 03-5696-8347  |
| 松原康史 | 三菱化学筑波研究所物性分析研究室                                     | 0298-87-0946                             | 0298-87-3257  |
|      | 〒300-03 茨城県稲敷郡阿見町中央8-3-1                             | 3709437@cc.m-kagaku.                     | co.jp         |
| 松村志保 | ゼリア新薬工業株式会社中央研究所研究技術部<br>〒360-01 埼玉県大里郡江南町大字押切2512-1 | 0485-36-3456<br>無                        | 0485-39-1072  |

|           | 勤務失                                                  | TEL FAX                                                        |
|-----------|------------------------------------------------------|----------------------------------------------------------------|
| <u>ка</u> | "你们"                                                 | E-mail                                                         |
| 松本大       | 京都大学大学院薬学研究科薬品機能解析学分野<br>〒606 京都市左京区吉田下阿達町           | 075-753-4530 075-753-4578<br>masaru@pharm.kyoto-u.ac.jp        |
| 丸田悟朗      | 群馬大学工学部材料工学科材料設計化学講座第4研究室<br>〒376 群馬県桐生市天神町1-5-1     | 0277-30-1382 0277-30-1380<br>stakeda@chem.gunma-u.ac.jp        |
| 三浦宏一      | 北見工業大学<br>〒090 北海道北見市公園町165                          | 0157-26-0862 0157-26-0862<br>miura@gaea.chem.kitami-it.ac.jp   |
| 三島正規      | 奈良先端科学技術大学院大学バイオサイエンス研究科<br>〒630-01 奈良県生駒市高山町 8916-5 | 0743-72-5576 0743-72-5579<br>m-misima@bs.aist-nara.ac.jp       |
| 水越利巳      | 生物分子工学研究所機能創製プロジェクト部門<br>〒565 大阪府吹田市古江台6-2-3         | 06-872-8203 06-872-8219<br>toshimi@beri.co.jp                  |
| 水野 敬      | 京都大学理学研究科化学専攻分子構造化学研究室<br>〒606 京都市左京区白川追分町           | 075-753-4015 075-753-4000<br>mizuno@kuchem.kyoto-u.ac.jp       |
| 水野元博      | 金沢大学理学部化学科<br>〒920-11 石川県金沢市角間町                      | 072-264-5686 072-264-5742<br>mizuno@wriron1.s.kanazawa-u.ac.jp |
| 溝上 潤      | 京都大学理学部化学系<br>〒606-01 京都市左京区北白川追分町                   | 075-753-4015 無<br>mizokami@kuchem.kyoto-u.ac.jp                |
| 三森文行      | 国立環境研究所環境健康部<br>〒305 茨城県つくば市小野川16-2                  | 0298-50-2532 0298-50-2574<br>mitumori@nies.go.jp               |
| 水戸潤       | 千葉大学分析センター<br>〒263 千葉市稲毛区弥生町1-33                     | 043-290-3810 043-290-3813<br>mito@pchem2.s.chiba-u.ac.jp       |
| 宮内康次      | (株)UBE科学分析センター高分子分析第一研究室<br>〒290 千葉県市原市五井南海岸8-1      | 0436-23-5997 0436-23-5449<br>29687u@ube-ind.co.jp              |
| 三宅洋子      | 東京都立大学理学部化学科有機化学第一研究室<br>〒192-03 東京都八王子市南大沢1-1       | 0426-77-1111 0426-77-2525<br>ymiyake@comp.metro-u.ac.jp        |
| 宮島清一      | 分子科学研究所分子集団系<br>〒444 愛知県岡崎市明大寺町字西郷中38                | 0564-55-7423 0564-54-2254<br>miyajima@ims.ac.jp                |
| 三好利一      | 京都大学大学院理学研究科化学教室分子構造化学講座<br>〒606-01 京都市左京区北白川追分町     | 075-753-4015 075-751-205<br>miyoshi@kuchem.kyoto-u.ac.jp       |
| 武藤隆則      | (株)生物分子工学研究所一構造解析研究部門<br>〒565 大阪府吹田市古江台 6-2-3        | 06-872-8218 06-872-8219<br>tmuto@beri.co.jp                    |
| 村林秀樹      | 株式会社武田分析研究所試験第2部<br>〒532 大阪府大阪市淀川区十三本町2-17-85        | 06-300-6537   無<br>himura@sun-inet.or.jp                       |
| 森田徹一郎     | 理化学研究所分子構造解析室<br>〒351-01 埼玉県和光市広沢2-1                 | 048-462-1111 048-462-4627<br>tmorita@postman.riken.go.jp       |
| 森田哲史      | 理化学研究所細胞情報伝達研究室<br>〒351-01 埼玉県和光市広沢2-1               | 048-467-9428 048-462-4675<br>morita@jota.riken.go.jp           |
| 八木宏昌      | 横浜国立大学工学部<br>〒240 横浜市保土ヶ谷区常盤台79-5                    | 045-339-4231 045-339-4251<br>yagi@bio.bsk.ynu.ac.jp            |
| 八島秀仁      | 日本ブルカー株式会社マーケッティング部<br>〒305 茨城県つくば市二の宮3-21-5         | 0298-52-1234 0298-58-0322<br>yas@bruker.co.jp                  |

(14)

| 氏名    | 勤務先                                                | Emoil          | TEL                              | FAX                      |
|-------|----------------------------------------------------|----------------|----------------------------------|--------------------------|
|       | 1生所                                                | E-man          |                                  |                          |
| 安野和浩  | 大阪大学蛋白質研究所物性部門<br>〒565 大阪府吹田市山田丘3-2                | (<br>kazu@pro  | 06-879-8598<br>otein.osaka-u.ac  | 06-879-8599<br>.jp       |
| 矢吹 孝  | 理化学研究所細胞情報伝達研究室<br>〒351-01 埼玉県和光市広沢2-1             | (<br>yabuki@j  | 048-467-9428<br>ota.riken.go.jp  | 048-462-4675             |
| 山内一夫  | 日本ブルカー株式会社アプリケーション部<br>〒305 茨城県つくば市二の宮3-21-5       | (<br>yam@bru   | 0298-52-1235<br>ker.co.jp        | 0298-58-0322             |
| 山口悟   | 姫路工業大学理学部生体物質構造学Ⅱ講座<br>〒678-12 兵庫県赤穂郡上郡町金出地1479番地1 | · (<br>無       | 07915-8-0182                     | 07915-8-0182             |
| 山口徹   | 塩野義製薬株式会社創薬第一研究所物理化学研究部門<br>〒553 大阪市福島区鷺洲5-12-4    | (<br>tohru.yam | 06-458-5861<br>Iaguchi@shiono    | 06-458-0987<br>gi.co.jp  |
| 山本昭彦  | 日本ブルカー株式会社技術サービス部<br>〒305 茨城県つくば市二の宮3-21-5         | (<br>ay@bruke  | 0298-52-1236<br>er.co.jp         | 0298-58-0322             |
| 山本博幸  | 富山化学工業株式会社綜合研究所開発第一研究部<br>〒930 富山県富山市下奥井2-4-1      | 無              | 0764-31-8269                     | 0764-31-8208             |
| 山本泰彦  | 筑波大学化学系<br>〒305 つくば市天王台1-1-1                       | (<br>yash@sal  | 0298-53-6925<br>kura.cc.tsukuba  | 0298-53-6925<br>.ac.jp   |
| 山本至臣  | 富山化学工業株式会社綜合研究所開発第一研究部<br>〒930 富山県富山市下奥井2-4-1      | (<br>yamamote  | 0764-31-8269<br>oy@labo.toyam    | 0764-31-8208<br>a-       |
| 湯澤 聰  | 東京都臨床医学総合研究所生理活性物質研究部門<br>〒113 東京都文京区本駒込3-18-22    | (<br>yuzawa@   | 03-3823-2101<br>rinshoken.or.jp  | 03-3823-1247             |
| 余川隆   | バリアンジャパン<br>〒108 東京都港区芝浦4-16-36住友芝浦ビル              | takashi.yo     | 03-5232-1238<br>okawa@jp.varia   | 03-5232-1264<br>1.com    |
| 横田信三  | 宇都宮大学農学部森林科学科<br>〒321 宇都宮市峰町350                    | yokotas@       | 028-649-5538<br>cc.utsunomiya-   | 028-649-5545<br>u.ac.jp  |
| 横地政志  | 東京都臨床医学総合研究所生理活性物質研究部門<br>〒113 東京都文京区本駒込3-18-22    | (<br>yokochi@  | 03-3823-2101<br>rinshoken.or.jp  | 03-3823-1247             |
| 吉岡澄江  | 国立医薬品食品衛生研究所<br>〒158 東京都世田谷区上用賀1-18-1              | yoshioka@      | 03-3700-1141<br>@nihs.go.jp      | 03-3707-6950             |
| 好田真由美 | 協和醗酵工業株式会社東京研究所<br>〒194 東京都町田市旭町3−6−6              | ہ<br>myoshida  | 0427-25-2555<br>@kyowa.co.jp     | 0427-26-8330             |
| 吉野明広  | 名古屋工業大学工学部応用化学科<br>〒466 名古屋市昭和区御器所町                | ہ<br>@yoshino  | 052-735-5241<br>ach.nitech.ac.jp | 052-735-5247             |
| 吉水広明  | 名古屋工業大学工学部材料工学科有機材料コース辻田研究室<br>〒466 名古屋市昭和区御器所町    | (<br>yosimizu@ | 052-735-5272<br>@mse.nitech.ac   | 052-735-5294<br>.jp      |
| 若松 馨  | 群馬大学工学部生物化学工学科<br>〒376 桐生市天神町1-5-1                 | (<br>wakamats  | 0277-30-1439<br>s@bce.gunma-i    | 0277-30-1439<br>J.ac.jp  |
| 渡辺 剛  | メニコン総合研究所研究開発部材料開発室<br>〒487 愛知県春日井市高森台5-1-10       | (<br>XLH0513   | 0568-95-3349<br>6@niftyserve.or  | 0568-95-3318<br>.jp      |
| 渡部徳子  | 東京水産大学食品生産学科生物資源化学講座<br>〒108 東京都港区港南4-5-7          | (<br>tokuko@s  | 03-5463-0643<br>s4201.tokyo-u-fi | 03-5463-0643<br>sh.ac.jp |

| 氏名   | 勤務先<br>住所                         | TEL<br>E-mail                         | FAX          |
|------|-----------------------------------|---------------------------------------|--------------|
| 渡辺尚彦 | 東京水産大学食品生産学科<br>〒108 東京都港区港南4-5-7 | 03-5463-0618<br>hw@tokyo-u-fish.ac.jp | 03-5463-0497 |

## JMB 211 127(1)

DALI

| 第36 | 6回 NMR 討論会講演要旨集                                                                                                                                                                                                                       |
|-----|---------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|
| 発行日 | 1997年10月9日                                                                                                                                                                                                                            |
| 発行者 | <ul> <li>第36回 NMR 討論会</li> <li>世話人 稲垣 冬彦</li> <li>財団法人東京都臨床医学総合研究所</li> <li>生理活性物質研究部門</li> <li>〒113 東京都文京区本駒込3-18-22</li> <li>TEL:03-3823-2101 (内線5261)</li> <li>FAX:03-3823-1247</li> <li>E-mail:inagaki@rinshoken.or.jp</li> </ul> |
| 印刷  | 株式会社 日出島<br>代表 日出島 清司<br>〒113 東京都文京区本郷2-16-8<br>TEL:03-3818-5581<br>FAX:03-3818-5587                                                                                                                                                  |