# トヒックス

## SPring-8 理研構造ゲノムビームラインの自動運転

上野 崇<sup>1,5</sup>,山本雅貴<sup>1</sup>

1理化学研究所播磨研究所放射光科学総合研究センター 〒679-5148 兵庫県佐用郡佐用町光都 1-1-1 2ファルマ・アクセス株式会社 <sup>3</sup>北里大学理学部生物科学科 4株式会社リガク 5東京工業大学大学院生命理工学研究科

〒678-1205 兵庫県赤穂郡上郡町光都 3-1-1 〒228-8555 神奈川県相模原市北里 1-15-1 〒196-8666 東京都昭島市松原町 3-9-12 〒226-8501 神奈川県横浜市緑区長津田町4259

要 旨 理研構造ゲノムビームライン I & II (SPring-8 BL26B1 & BL26B2) では、構造ゲノム研究を対象とした膨大な 数のタンパク質結晶試料を迅速に処理するために,ビームラインの自動運転を行っている。クライアント・サーバ型の制 御システムの構築により、ビームライン光学系および実験ステーション機器の一括管理を行い、X線の波長設定から データ収集まで、一貫した自動運転を可能とした。また結晶試料の自動交換のため、試料の位置再現性を保証する独自の サンプルチェンジャーを開発し、試料交換を伴う連続自動データ収集を実現した。2003年の自動運転開始よりこれまで2 年間に渡り安定した運転を継続して行っている。

#### 1. はじめに

生物の細胞ひとつひとつに存在する遺伝情報(ゲノム) は、生命を維持していくために必要なあらゆる情報を蓄え ている。実際の生命現象すなわち生体内で起こるさまざま な化学反応の担い手であり、多種多様な機能と構造を持つ タンパク質はゲノムに記録された設計図を元に作り出され ている。現在世界的に進められている構造ゲノム研究プロ ジェクトは、多くのタンパク質について立体構造情報の蓄 積を進めることにより, タンパク質の機能発現機構を明ら かにし生命現象に対する理解をより深めることを目的とし ている1-3)。

SPring-8の理研構造ゲノムビームラインI&II (BL26B1 & BL26B2) は膨大な数のタンパク質結晶に対 し、構造決定に最も有効な多波長異常分散法(MAD, Multiple-wavelength Anomalous Diffraction) のデータ収 集を迅速に行い、構造ゲノム研究へ貢献することを目的に 建設した専用ビームラインである4)。実験迅速化のため に,まず大量のタンパク結晶試料を自動交換するサンプル チェンジャーロボット, SPACE (SPring-8 Precise Automatic Cryo-sample Exchanger)を開発し人手による試料 交換を不要とした5)。さらにコンピュータネットワークを 介してビームラインの全機器を集中管理するソフトウェア BSS (Beamline Scheduling Software) を開発することによ り、X線の波長変更から回折データ収集に至るまで一連 の作業を実験者が介入することなく実行できる環境を作り 上げた6)。またシステム運営上膨大な数の結晶試料を管理

する必要があるため,実験室での結晶準備からビームライ ンへの輸送、回折強度データ収集および測定後のデータ保 存までを含めた大量サンプル管理システムを構築した5)。

実際のビームライン運用は、2モード運転と名付けた方 法で実行する。前半のモードでは持ち込まれた全ての試料 に対するスクリーニング実験を行う。全試料の中から、構 造解析可能なデータが取得できる良質な結晶を選び出した 上で、残りのビームタイムの効率的な利用を考慮して回折 データ収集のスケジュールを立てるためである。後半の データ収集モードでは, 上記のサンプルチェンジャーやサ ンプル管理システムを活用することにより,実験者の介入 を一切必要とせずスケジュールに従って連続実験を行うこ とができる。先に全ての試料をスクリーニングすることに より,必ず最良の結晶を使用した回折データが取得でき, またそれ以外の試料の為にデータ収集の時間を費やす必要 もなくなる。このように理研構造ゲノムビームライン自動 化の技術開発は、従来人手で行ってきた作業の単なる自動 化ではなく、限られたビームタイムを最大限に利用できる 迅速実験手法の実現を目指したものである。

理研構造ゲノムビームラインは建設、立ち上げ調整を経 て2002年秋より BL26B1 にて通常のユーザ運転を開始, 続いて2003年秋より BL26B2 においてサンプルチェンジ ャーを使用した自動データ収集を開始、現在まで安定した 運転を継続して行っている。本稿ではビームラインの自動 化を実現するために行った技術開発の詳細と、現在の運転 状況について紹介する。

### ビームライン2モード運転によるタンパ ク結晶回折データの迅速測定法

通常ビームラインにおけるタンパク結晶の回折実験にお いて最も時間と手間のかかる作業は、持ち込んだ結晶試料 の交換作業である。タンパク結晶試料は放射線による損傷 を軽減するために、液体窒素温度に近い温度で瞬時に凍結 した状態でビームラインに持ち込み、吹付低温装置で冷却 した状態で回折実験を行う。凍結保存しているデュワーか ら取り出した試料をゴニオメータにマウントする際に、試 料の温度が上昇すると結晶性の低下が起こり、回折像に悪 影響がでるため慎重な作業が必要とされる。タンパク結晶 の場合,たとえ実験室でX線発生装置を使ってスクリー ニングをしても, 試料の輸送や交換作業のミスなど種々の 原因により、実際にビームラインで回折像を取得してみる までは構造解析が可能なデータが得られるか判別が出来 ず、場合によってはデータ収集を開始するまで何度も試料 交換を行い、より良い結晶を探し当てる作業が必要とされ る。実験ハッチのインターロック操作や扉の開閉まで含め ると、これらの作業にかかる時間の積算は無視できないも のとなる。そこで複数(50~100個程度)のタンパク結晶 をまとめて設置でき、ハッチの開閉をすること無くすばや く試料交換ができるサンプルチェンジャーを開発すること により、試料操作の精度を改善するとともに実験時間の大 幅な短縮を実現することが出来る。

一般的に使用されているゴニオヘッドのマグネットベー スに着脱するサンプルピン(例えばHAMPTON RESEARCH 社製 CryoCap Magnetic) を扱うサンプルチ ェンジャーは、ALS や SSRL の研究グループを先駆けと してこれまでに数多く開発されてきた<sup>7,8)</sup>。一方我々は従 来のサンプルピンをあえて使用せず、ネジを利用した着脱 を行う独自のサンプルピンとサンプルチェンジャー, SPACEを開発した。詳細については3.2節で述べるが、 この方式の最大の特長は、マウント動作を繰り返し行った 場合に結晶試料の位置が再現するという点である。ビーム ラインにおいてX線回折実験を行う際には結晶が確実に 入射 X 線に当たるように、ゴニオヘッドの並進操作によ って試料位置の微調整(結晶センタリング)を慎重に行う 必要がある。一般に結晶観察用の CCD 顕微鏡画像と電動 ステージによって、センタリングを実験ハッチ外より遠隔 操作で行うことはできるが、画像から結晶位置を自動的に 検出することが困難であるため、結晶センタリングの自動 化技術は現在のところ実用化されていない。したがって, サンプルチェンジャーによって試料交換作業を自動化する ことはできても、その後の結晶センタリングには必ず実験 者の介入が必要であるため、試料交換を伴う連続実験の完 全自動化はこれまで実現されていなかった。

ところが繰り返しマウントに対する試料位置再現性を保 証するネジ式のサンプルピンと SPACE を使用した場合,



Fig. 1 The two-mode operation of RIKEN Structural Genomics Beamlines.

ひとつの試料を何度マウントしても結晶センタリングに必要なゴニオヘッドの並進量は常に同一となる。したがって ビームラインに持ち込んだ各試料に対して1度だけ実験 者の手で結晶センタリングを行い,必要なゴニオヘッドの 並進量をデータベースに記録しておけば,2回目以降マウ ントする際には自動並進操作によって実験者による作業を 省略することが出来る。

以上の様なサンプルチェンジャー SPACE の特長を利用 し、理研構造ゲノムビームラインの自動運転はビームタイ ムを前半の結晶スクリーニングモードと後半の連続自動回 折データ収集モードの2モードに分けて行っている(2 モード運転)。具体的な例としてFig.1に朝10時からス タートする1日(24時間)のビームライン運転の様子を 示す。ビームタイム開始後、実験者が持ち込んだ全試料に 対して結晶スクリーニングのための予備的実験を行う。実 験者が各々の試料に対しゴニオヘッドの遠隔操作によって 結晶センタリングを行った後、結晶評価のために数枚の回 折像を測定する。MAD 測定用の試料に対してはデータ収 集の波長を決めるために,含まれる重原子の吸収端近傍で XAFS (X-ray Absorption Fine Structure) プロファイルを 測定する。結晶センタリングに必要なゴニオヘッドの並進 量と評価用回折像,XAFS データはそれぞれ試料固有の 情報としてサンプル管理システムのデータベースに保存さ れる。

スクリーニング実験終了後,実験者は評価データを参照 して結晶の良否を判断しデータ収集に使用する試料の取捨 選択を行い,回折データ収集のスケジュールを決定する。 データ収集を行う順序や実験条件をビームラインのユーザ インターフェース BSS (詳細は3.3節参照) に登録し, ビー ムタイム後半の自動運転による回折データ収集を開始す る。データ収集実行中は試料交換, 波長変更, 検出器設定 などの各種操作は全て自動的に行われる。また結晶センタ リングはスクリーニング実験の結果が自動的に再現される ため, データ収集開始後は実験者の介入を一切必要としな い。

結晶スクリーニング実験に要する時間は1試料あたり 10分以内で、日中8時間でおよそ50個分のデータが取得 できる。その後16時間あまりのデータ収集の間には MAD データセット(回折像180枚×3波長)を5試料分収集す ることができる。データ収集開始後は実験者の介入が不要 なため、必要に応じて数日間に渡り連続してデータ収集を 行うことも可能である。

従来の様に実験者が人手による試料交換作業を行う場 合,一度マウントした結晶がある程度の回折性能を示せ ば,多くの場合一旦回収することなくデータ収集を開始す ることが常であった。しかし仮に次にマウントした結晶が さらに良質のものであった場合,もう一度データ収集をや り直すことになり最初のデータ収集に費やした時間が無駄 になってしまう。理研構造ゲノムビームラインでの実験手 法は持ち込んだすべての結晶をスクリーニングして一旦回 収し,改めて最良の結晶を選び出して回折データ収集を行 うため,その様な時間の無駄を省くことができる。これは 試料の交換をすばやく確実に,かつ2回目のマウント以 降はセンタリングに人手の介入を必要としないサンプルチ ェンジャーと,試料個別の情報を整理する大量サンプル管 理システムを開発することにより可能となったものであ る。

#### 3. ビームライン機器構成と制御システム

前節で紹介したビームラインの2モード運転による迅 速データ収集を実現するためには、ビームラインの建設と 並行して、ソフトウェアを中心とした全自動制御システム の構築およびサンプルチェンジャーロボットの新規開発が 必須であった。これらの技術開発についてビームラインの 機器構成から順を追って説明する。

#### 3.1 ビームライン機器構成

ビームライン光学系には SPring-8 偏向電磁石ビームラ インの標準的な輸送チャンネルの構成を採用した<sup>9)</sup>。光学 ハッチ内には定位置出射型 Si 二結晶分光器<sup>10)</sup>を配し、下 流に設置した集光ミラーによって二次元集光を行う(Fig. 2)。分光器の第一結晶には冷却効率に優れたフィンクーリ ング直接冷却型結晶を用いており, Top-Up 運転下におい ても安定度の高いX線を試料に照射することが可能であ る。集光ミラーは表面が Rh コーティングされた擬似トロ イダルミラーで、二結晶分光器で分光されたX線を実験 ハッチ内の試料位置に集光することができる。実験条件 (視斜角3.7 mrad) での試料位置におけるビーム形状は 150 µm の半値幅をもつ円型となる(Fig. 3(a))。利用でき る X 線の光子エネルギー範囲は 6~17 KeV で,各種重原 子の異常分散効果を用いた MAD 法による位相決定に対 応している。試料位置におけるフォトンフラックスの総量 は12 keV の分光条件において 5×10<sup>10</sup> photons/sec (Fig. 3 (b)), エネルギー分解能は *△*E/E=2×10<sup>-4</sup> である。

実験ハッチ(Fig. 4)の機器はすべて遠隔操作可能な自動ステージ上に配置し、実験者が試料をサンプルチェンジャーに設置しハッチから退出した後は、再び立ち入ること



Fig. 2 Schematic view of the RIKEN Structural Genomics Beamlines.



**Fig. 3** (a) Beam profile at the sample position. (b) Photon flux at the sample position.



Fig. 4 Experimental hutch of the RIKEN Structural Genomics Beamlines.

 
 Table 1
 Specifications of area detectors installed in the RIKEN Structural Genomics Beamlines, SPring-8

Detector	CCD	IP
Product	Jupiter 210 (Rigaku co.)	R-AXIS V (Rigaku co.)
Aperture	$210 \times 210 \text{ mm}^2$	$400 \times 400 \text{ mm}^2$
Pixel dimensions	4096×4096	4000×4000
Pixel size	51.3 μm	100 µm
Readout rate	300 images/hour	60 images/hour

なく連続実験を行う事ができる仕様になっている。ステー ジ上にはスリット,シャッタ等の光学ユニットの他,自動 交換アッテネータ,試料用 κゴニオメータ,サンプルチ ェンジャー SPACE,2次元検出器が設置されている。試 料用ゴニオヘッドは電動 XYZ ステージで駆動され,結晶 センタリングは放射光同軸 CCD 顕微鏡の画像を参照しな がら遠隔操作で行うことができる。回折像を記録する検出 器は,2×2モザイク CCD<sup>11)</sup>と大型イメージングプレー ト<sup>12)</sup>の2 機種を設置した(**Table 1**)。2台の検出器は実験 スケジュールに応じて自動ステージにより交換可能であ る。

### 3.2 サンプルチェンジャーと大量サンプル管理システ ム

試料位置の再現性を保証するために新規開発したサンプ ルピンの写真を Fig. 5(a) に示す。両サイドに右ネジと左ネ ジを配した全長25mm, 直径7mmのコンパクトなデザ インで,材質はプラスチック (poly oxy methylene) であ る。サンプルピンの左ネジ側、右ネジ側をそれぞれサンプ ルチェンジャー SPACE,ゴニオメータヘッドに固定す る。左右逆ネジの構造によりサンプルピンを一方向に回転 させることによってゴニオメータへの付け外しができる。 左ネジ側の先端に結晶試料を掬い取って凍結するクライオ ループと金属製のマイクロチューブを装着する。SPACE によるマウント動作中は左ネジ側が試料ごとホルダーのネ ジ穴に密封され、試料は温度上昇および大気中の湿気から 保護される。サンプルピンのネジは ISO 規格(M4) に基 づいて設計している。規格上のネジのあそびは10 µm であ り、繰り返しマウントを行った際の試料位置のばらつきも 同範囲内に抑えられる。

サンプトレイは面積75 mm×75 mm および高さ50 mm のアルミニウム製ブロックで、サンプルピンを収納するた めのネジ穴を52個配したデザインとなっている(Fig. 5 (b))。市販のドライシッパーにて運搬や長期保管が可能で ある。サンプルトレイにはバーコードのステッカーを貼り 個体をサンプル管理システムのデータベースにより管理し ている。各々の結晶試料の識別管理は、このトレイ ID と







Fig. 5 (a) Sample pin. (b) Sample tray.

トレイ内の穴番号によって行う。

SPACE 本体はサンプルピン輸送のための3軸ロボット アームと試料ストレージ用のXY ステージで構成されて いる (Fig. 6)。ロボットアームの先端はサンプルピンを 固定するために左ネジタップを切った試料ホルダーロッド で,材質は SUS である。ロボットアームの3軸はそれぞ れホルダーの回転, 並進, 方向転換を行う。試料ストレー ジ内部は液体窒素溜めになっており、内部にサンプルトレ イを2個まで設置できる。ストレージをXYステージで 駆動することによりサンプルトレイ内の任意の位置から結 晶試料を拾い上げることが出来る。デュワー内の液体窒素 は自動供給システムにより随時補給される。また実験室に て結晶試料を凍結しサンプルトレイへ充填する作業を効率 化するために、実験室用 SPACE システム(SPACE 本体 はビームライン用と互換)やトレイ用の専用トングなど, 実験室からビームラインへ試料を輸送するためのツール類 もあわせて開発した。

大量の試料情報はビームラインと実験室をネットワーク で結ぶサンプル管理システムにより管理している(Fig. 7)。実験室とビームラインは Web ブラウザで閲覧できる 試料データベースとネットワークを介して結ばれ,試料情 報の登録,取得がそれぞれの場所から可能となっている。 実験室には実験室用 SPACE を導入し,結晶の凍結やトレ イへの充填作業を効率良く行うことが出来る。充填動作と





Fig. 6 SPACE installed at the end station of the BL26B2 at SPring-8, and a schematic diagram of hardware movement.



Fig. 7 Concept of the sample management system.

同時にオンライン化された制御ソフトウェアとデータベー スの連動により、対応するトレイ ID と穴番号の情報が随 時登録されていく。Fig.8はデータベースで管理する試料 情報とビームラインおよび実験室との関係を示す概略図で ある。サンプルトレイは液体窒素デュワーまたはドライシ ッパーによって保存されビームラインへ運搬される。トレ イに対するビームラインでの実験スケジュール、すなわち



**Fig. 8** Schematic diagram of the sample database system. White and black arrows in the diagram represent upload and download of the information, respectively.

充填された複数試料の一連の実験条件は,実験者がWeb ブラウザを介して直接データベースに登録し,ビームタイ ム開始まで自由に編集することができる。実験室で登録し た試料情報および実験スケジュールはビームラインにおい てトレイ ID を元にデータベースより取り出され,スケジ ュールに基づいて回折データ収集が行われる。測定データ はネットワークを介して再びデータベースに登録され,実 験者は任意の場所からダウンロードすることが出来る。

#### 3.3 ビームライン制御ソフトウェア

光学ハッチおよび実験ハッチ内のすべての機器は、コン ピュータネットワークを介したクライアント・サーバ型の 制御システムを構築することにより一つの端末より集中管 理を可能とし、X線の波長設定から試料交換、検出器や 回折計の制御まで一貫した自動運転を実現した<sup>13)</sup>。Fig. 9 に理研構造ゲノムビームラインの制御システム図を示す。 分光器,結晶ゴニオメータ,二次元検出器,サンプルチェ ンジャー等の機器は各々に対するコマンドを受け付ける サーバプログラムによって分散制御を行っている。これら サーバプログラムは全てネットワークを介してビームライ ンのユーザインターフェース BSS からアクセス可能とな っている。BSS は理研構造ゲノムビームラインの制御用 に新規開発した GUI (Graphical User Interface) ベースの クライアントソフトウェアで、実験者の画面操作に応じて ビームライン機器サーバへコマンドを発行し機器を制御す る。

BSS のもう一つの重要な機能は、実験のスケジュール 管理である。Fig. 10 に BSS のメイン画面である実験スケ ジュールリストを示す。リストの各行はひとつの試料に対 する結晶評価用回折像測定や Native 結晶の回折データ収 集, MAD データ収集, あるいは XAFS 測定に対応す る。各試料の実験条件やリスト内の順序を編集することに より柔軟な実験スケジュールを作成することが可能であ



**Fig. 9** Network and hardware configuration of the RIKEN Structural Genomics Beamlines.

	-		ann Lenner 1	MACHINAN						
Here-	Jat 10	Sidus	Made	Crystal 10	They Postlan	free	Ta	step	Dig. Time	Vavalengti
arvine ]	1	Secces	Crystel Chick	CD_0001	1	0.00	50.00	1.00	4.80	1.58008
	2	Seccess	XAPS	CD_0001	1	-	-	0.0001	1.0	0.57474> 0.56474
Acound 1	3	Secces	Crystal Chack	CD_9662	2	0.00	30.00	1.00	4.00	1.50000
	4	Seccese	XAFS	CD_0082		-		0.0001	1.0	122840 120840
Dateta 1	5	Success	Crystel Chack	CID_0008	3	8.00	90.00	1.08	4.80	1.58006
		Seccess	Crystel Check	00,0004	4	0.00	90.00	1.00	4.00	1.50000
De 1	7	Secces	Crystel Chuck	CD_0005		0.00	30.00	1.00	4.80	1.00000
		Secces	Crystel Check	CD_0006		0.00	30.00	1.08	4.00	1.59008
Down		Success	Crystal Chack	CID_0087	,	0.00	80,00	1.08	4.00	1.50000
	1.0	2000	1991.08	1000				2000		Property Constant
Case 1	11	Malling	Crystal Check	CID_0008	•	0.00	50.00	1.00	4.00	1,00000
	12	44893	XAFS	CID_0008		-		0.0001	1.0	0.53474> 0.96474
Page 1	13	Walling	Crystal Check	00_008		0.00	30.00	1.00	4.00	1.00000
	14	Waling	XAFS	CID_0009		-		0.0001	1.0	0.92474> 0.96474
M Char I	15	Walling	Crystel Check	CID_0010	10	0.00	90.00	1.00	4.00	1.00000
	18	Walkey	XAPS	CID_0010	10	-		0.0001	1.0	0.53474> 0.56474
	11	Maller	Could Chart	200.081	11	8.06	80.60	1.08	4.65	1.0000
								Shet	84 1	Ros Desegue av
							-	-		
					Message Con	at le				
den Message	Job Ma	icongo Error Men	1492							
www.each to	0.982041	And 2006/23/10	Ed 1021 83							
		to present little for	And the second se							

Fig. 10 BSS main window. The schedule tab is activated.

る。

BSS 画面は機能別に分類したタブ構成になっているた め、必要に応じて画面を切り替えて実験を進めることが出 来る。Fig. 11は結晶センタリング用の画面で、作業中は別 ウィンドウに結晶観察用 CCD カメラからの画像が表示さ れ、画面内の結晶位置をクリックする事によって結晶セン タリングを遠隔操作で行うことが出来る。またクライオ ループの外形を画像処理により自動認識し、自動的にルー プセンタリングを行う機能も備えている。Fig. 12 は MAD データ収集の波長決定のために行う XAFS 測定のプロッ ト画面で、画面クリックによる波長の表示や、プロファイ ル解析による吸収端および吸収極大の波長計算機能を備え ている。

大量サンプル管理システムを利用した自動運転では, データベースとの連動によりネットワークを介して実験ス ケジュールが BSS のリストに登録され,即座に実行可能 な状態となる。連続自動データ収集開始後はスケジュール に応じて試料交換,検出器設定,波長設定および回折デー タ収集を,BSS とサーバプログラムの間で順次コマンド





**Fig. 11** Mount Sample tab and the capture window of sample crystal. Utilities to support crystal centering are located.



**Fig. 12** XAFS tab. The absorption spectrum of XAFS measurement is plotted.

のやりとりを行いながら自動的に遂行する。蓄積リングの 状態を常時モニターしながら実験を行い,トラブル時には 実験の中断,再開が自動的に行われる。

#### 4. 現在の運転状況

理研構造ゲノムビームラインは建設,立ち上げ調整を経 て2002年10月より BL26B1 にて通常のユーザ運転を開始 した。BSS による機器の一元管理により,実験者は試料 交換を行った後の結晶センタリング,実験条件の入力など 一連の作業をひとつの端末から行うことができる様になっ た。BL26B2 ではその後サンプルチェンジャー SPACE を

 
 Table 2
 Summary of automatic beamline operation at BL26B2, SPring-8, in 2005

Total operation period	70 days
Total samples screened	1,526 (average: 21.8/daytime, maximum: 51/daytime)
Screening rate	6 min/sample (diffraction measurement only) 10 min/sample (diffraction and XAFS measurement)
Total data sets collected	486 (average: 6.9/night, maximum: 21/night)

使用した自動運転のコミッショニングを行い,1年後の 2003年10月よりビームラインの2モード運転による自動 運転を開始した。平均20個以上の試料が連日継続して ビームラインに持ち込まれ,実験者によるスクリーニング および自動データ収集が行われている。ビームラインにお ける結晶スクリーニングのスループットは試料1個あた り10分以内であり,最大52個の試料がトレイに詰められ た場合でも夕方までの作業時間でスクリーニングを終了す ることが出来る。また連日夜間の自動運転時にはデータ ベースに登録された結晶位置より自動的にセンタリングが 行われ,人手を介すること無く回折データ収集を行ってい る。Table 2 に2005年度の運転実績をまとめる。

これまで自動運転で測定した回折データにより、数々の タンパク質構造が新規に決定され報告されている14,15)。 Fig. 13 に PDB 登録された新規タンパク質構造の一例を示 した。これらは全てBL26B2において測定したMAD データにより構造解析されたものである<sup>16)</sup>。また2004年 度の終りから SPring-8 サイト内ではビームラインでの試 料交換や実験室でのトレイ充填用のみでなく,X線発生 装置との組み合わせで結晶スクリーニングを行う SPACE システムも稼動し始めた。これによりビームラインに持ち 込まれる試料を事前に評価し、ビームラインでのスクリー ニングを効率化することができる様になった。自動データ 収集は夜間のみに限らず,例えば3日間ビームタイムを 取得し初日をスクリーニングにあて,残り2日で連続 データ収集を行うことも可能であり、また一旦トレイを回 収して試料を別トレイに詰め替え、週末にまとめて無人 データ収集を実行する等,柔軟な運用を続けている。

また2005年7月よりサンプル管理システムのデータ ベースをサイト外のユーザに公開した。これを利用して外 部からドライシッパーで送付したトレイを受付け,ビーム ラインでの作業をオペレータが代行するメールイン・デー タ収集の試験運用を開始し,現在まで順調に成果を上げて いる。



Fig. 13 Examples of protein structures newly determined based on the MAD data set collected at BL26B2 automatic operation.

#### 5. おわりに

理研構造ゲノムビームラインは SPACE や BSS など自 動運転のための技術開発により,ビームラインの2モー ド運転によって迅速データ収集法を確立し,これまで2 年間に渡り運用を続けてきた。この間ビームラインは新規 構造決定のための MAD データ収集をはじめ,重原子 ソーキングの条件探索のための XAFS 測定等,試料準備 の段階も含めてさまざまな目的で利用され,多方面から構 造ゲノム研究プロジェクトに貢献を続けてきた。今後は実 験室でのスクリーニングの結果(センタリング情報等)を ビームラインに反映するための技術開発や,スクリーニン グデータの自動処理による自動結晶評価システムの開発な どを進め,現在ビームラインで実験者が行っている結晶ス クリーニングをさらに効率化していく方針である。

試料交換の自動化による実験の効率化は構造ゲノム研究 に限られたものではなく,SPACE を利用した自動データ 収集システムは今後,放射線損傷の激しい試料のデータ収 集や,結晶化の困難な膜タンパク質試料のスクリーニング 実験など,大量の試料交換を伴う実験への応用が期待され る。

#### 謝辞

理研構造ゲノムビームラインの建設は、財団法人高輝度 光科学研究センター(JASRI)の後藤俊治博士ならびに竹 下邦和博士,理化学研究所播磨研究所の石川哲也主任研究 員のご協力,アドバイスにより進められました。またビー ムラインの制御システムの構築には古川行人博士をはじめ JASRIビームライン制御グループの方々にご協力頂きま した。理研ストラクチュローム研究グループの海老原章郎 博士には,構造解析データの提供をしていただきました。 またビームライン光学系の調整,高度化にご協力いただい た理化学研究所播磨研究所の二澤宏司博士,ビームライン スタッフのスプリングエイトサービス株式会社福本祐史博 士,村上博則氏に深く感謝いたします。ビームライン建設 予算の一部は,文部科学省タンパク3000プロジェクトに より支援されました。

#### 参考文献

- 1) D. Baker and A. Sali: Science 294, 93–96 (2001).
- R. C. Stevens, S. Yokoyama and I. A. Wilson: Science 294, 89 -92 (2001).
- S. Yokoyama, H. Hirota, T. Kigawa, T. Yabuki, M. Shirouzu, T. Terada, Y. Ito, Y. Matsuo, Y. Kuroda, Y. Nishimura, Y. Kyogoku, K. Miki, R. Masui and S. Kuramitsu: *Nature Struct. Biol.* 7, 943–945 (2000).
- G. Ueno, M. Yamamoto, R. Hirose, K. Ida, H. Kanda, M. Miyano, T. Kumasaka and T. Ishikawa: *AIP Conference Proceedings* **705**, 1209–1212 (2004).
- G. Ueno, R. Hirose, K. Ida, T. Kumasaka and M. Yamamoto: J. Appl. Cryst. 37, 867–873 (2004).
- 6) G. Ueno, H. Kanda, T. Kumasaka and M. Yamamoto: J. Synchrotron Rad. 12, 380–384 (2005).
- B. Rupp, B. W. Segelke, H. I. Krupka, T. P. Lekin, J. Schafer, A. Zemla, D. Toppani, G. Snell and T. Earnest: *Acta Cryst.* D58, 1514–1518 (2002).
- A. E. Cohen, P. J. Ellis, M. D. Miller, A. M. Deacon and R. Phizackerley: J. Appl. Cryst. 35, 720–726 (2002).
- S. Goto, M. Yabashi, H. Ohashi, H. Kimura, K. Takeshita, T. Uruga, T. Mochizuki, Y. Kohmura, M. Kuroda, M. Yamamoto, Y. Furukawa, N. Kamiya and T. Ishikawa: J. Synchrotron Rad. 5, 1202–1205 (1998).
- M. Yabashi, H. Yamazaki, K. Tamasaku, S. Goto, T. Takeshita, T. Mochizuki, Y. Yoneda, Y. Furukawa and T. Ishikawa: *Proc.* SPIE 3773, 2–13 (1999).
- M. Suzuki, M. Yamamoto, T. Kumasaka, K. Sato, H. Toyokawa, I. F. Aries, P. A. Jerram and T. Ueki: *Nucl. Instrum. Meth. A.* 436, 174–181 (1999).
- 12) M. Yamamoto, T. Kumasaka, H. Yamazaki, K. Sasaki, Y. Yokozawa and T. Ishikawa: *Nucl. Instrum. Meth.* A. 467– 468, 1160–1162 (2001).
- 13) T. Ohata, H. Konishi, H. Kimura, Y. Furukawa, K. Tamasaku, T. Nakatani, T. Tanabe, N. Matsumoto and T. Ishikawa: J. Synchrotron Rad. 5, 590–592 (1998).
- 14) S. Yoshiba, T. Ooga, N. Nakagawa, T. Shibata, Y. Inoue, S. Yokoyama, S. Kuramitsu and R. Masui: *J. Biol. Chem.* 279, 37163–37174 (2004).
- 15) K. Murayama, M. Kato-Murayama, K. Katura, T. Uchikubo-Kamo, M. Yamaguchi-Hirafuji, M. Kawazoe, R. Akasaka, K. Hanagawa-Suetsugu, C. Hori-Takemoto, T. Terada, M. Shirouzu and S. Yokoyama: *Acta Cryst.* F61, 26– 29 (2005).
- 16) A. Ebihara: Private communication (2005). Project information; Structural-Biological Whole Cell Project by RIKEN Structurome Research Group, http://www.thermus.org.



上野 射光科学総合研究センター研究技術開発

E-mail: ueno@spring8.or.jp 専門:X線結晶構造解析 [略歴]

1994年東京大学大学院理学系研究科修 士課程修了,同4月㈱リガク入社, 2001年より理化学研究所播磨研究所に 出向し構造ゲノムビームラインの建設に 従事。2005年兵庫県立大学大学院生命 理学研究科にて博士学位取得,同11月 理化学研究所技師,現在に至る。

室

**廣瀬雷太** ファルマ・アクセス㈱播磨事業所 E-mail: r-hirose@pharmaxess.com 専門:タンパク質結晶学 「略歴]

2001年東京工業大学大学院生命理工学 研究科バイオサイエンス専攻博士後期過 程修了,博士(理学)。2002年理学電機 ㈱入社。2003年,同社X線研究所播磨 分室に異動,結晶交換ロボットの開発に 携わる。2003年ファルマ・アクセス㈱ 設立と同時に同社播磨事業所に出向,現 在に至る。



老 井田 北里大学理学部生物科学科 E-mail: idakoh@sci.kitasato-u.ac.jp 専門:構造生物学 [略歴]

2001年理化学研究所ジュニアリサーチ アソシエイト,2004年横浜市立大学総 合理学研究科博士課程修了,博士(理学)。 2004 年北里大学理学部生物科学科助 手,現在に至る。



● 著者紹介●





神田浩幸

株式会社リガク SBU 単結晶構造解析グ ルーブ

E-mail: kanda@rigaku.co.jp 専門:ソフトウェア工学 [略歴]

2001年より理化学研究所播磨研究所に て技術研究生として構造ゲノムビームラ インの建設に携わる。2003年島根大学 大学院総合理工学研究科修士課程終了, 同4月より㈱リガク入社,現在に至る。

**熊坂 崇** 東京工業大学大学院生命理工学研究科分 子生命科学専攻 E-mail: tkumasak@bio.titech.ac.jp 專門:蛋白質結晶学·構造生物学 [略歴]

1996年東京工業大学大学院生命理工学 研究科博士後期課程修了,博士(理学)。 同年理化学研究所研究員。2002年より 東京工業大学講師,現在に至る。

#### 山本雅貴

独立行政法人理化学研究所播磨研究所放 射光科学総合研究センター研究技術開発

E-mail: vamamoto@postman.riken.go.jp 専門:タンパク X 線結晶構造解析 [略歴]

1991年大阪大学大学院理学部博士課程 (後期) 修了,博士(理学)。1991年理 化学研究所研究員, 1997年財高輝度光 科学研究センター副主幹研究員兼務, 2002年財高輝度光科学研究センター利 用促進部門構造生物グループリーダ, 2003年理化学研究所副主任研究員, 2004年10月より理化学研究所播磨研究 所研究技術開発室室長,現在に至る。

## Automation of the RIKEN structural genomics beamlines at SPring-8

Go UENO<sup>1</sup>, Koh IDA<sup>3</sup>, Raita HIROSE<sup>2</sup>, Hiroyuki KANDA<sup>4</sup>, Takashi KUMASAKA<sup>1,5</sup>, Masaki YAMAMOTO<sup>1</sup>

<sup>1</sup>RIKEN SPring-8 Center 1–1–1 Koto, Sayo-cho, Sayo-gun, Hyogo, 679–5148

<sup>2</sup>PharmAxess, Inc. 3–1–1 Koto, Kamigori-cho, Ako-gun, Hyogo, 678–1205

<sup>3</sup>Kitasato University, 1–15–1 Kitasato, Sagamihara, Kanagawa, 228–8555

<sup>4</sup>RIGAKU Corporation, 3-9-12 Matsubara-cho, Akishima, Tokyo, 196-8666

<sup>5</sup>Department of Life Science, Tokyo Institute of Technology,

4259 Nagatsuta-cho, Midori-ku, Yokohama-shi, Kanagawa, 226-8501

Abstract RIKEN Structural Genomics Beamlines (BL26B1 and BL26B2 at SPring-8) have implemented the automatic operation for rapid data collection of a vast amount of protein crystals to contribute to the structural genomics research. The automation has been achieved by developing the centralized control software utilizing the client and server architecture. The nonstop data collections for multiple samples have been achieved by developing a new-concept sample changer, which assures the reproducibility of the sample position. Presently, the automatic operation has been satisfactorily performed, for more than two years since 2003.