

科学研究費助成事業(科学研究費補助金)研究成果報告書

平成25年 5月30日現在

機関番号:14301
研究種目:基盤研究(C)
研究期間:2010 - 2012
課題番号:22570113
研究課題名(和文)26Sプロテアソームの低分解能結晶構造解析による分子様態に関する研究
研究課題名(英文)Studies on the molecular behavior of the 26S proteasome by a low resolution structure analysis
研究代表者 森本幸生 (MORIMOTO YUKIO) 京都大学原子炉実験所 教授 研究者番号 80200450
研究成果の概要(和文):

本研究課題では(1)26Sプロテアソームの精製と結晶化(2)本酵素複合体の溶液状態での形状解析と位相計算のためのモデリング、を目的とした。遺伝子改変型酵母株のうち1179株からの精製において微結晶を得ることができ、低分解能(12Å)での回折斑点を得て電子密度を求めた。この時(2)での溶液状態での形状を元に位相計算を行った。

### 研究成果の概要(英文):

In this study, the 26S proteasome, whole particle, was investigated at the (1) purification from gene-modified yeast and crystallization, and (2) small-angle scattering analysis for clarifying a shape of the whole particle and phase calculation in a crystallographic electron density map by the shape function.

# 交付決定額

			(金額単位:円)
	直接経費	間接経費	合 計
2010 年度	1,900,000	570,000	2, 470, 000
2011 年度	1,200,000	360,000	1, 560, 000
2012 年度	500,000	150,000	650,000
年度	0	0	0
年度	0	0	0
総計	3, 600, 000	1, 080, 000	4, 680, 000

研究分野:蛋白質結晶学

科研費の分科・細目:生物科学・構造生物化学 キーワード:X線結晶構造解析、プロテアソーム、分子動態

#### 研究開始当初の背景

26S プロテアソームは20S の触媒ユニット と 19S の調節ユニットから構成された生命 科学史上最も巨大(分子量250万)で複雑な (総サブユニット数約100個)タンパク分解 装置であり、ユビキチンで修飾されたタンパ ク群を適宜かつ選択的に分解する真核生物 の ATP 依存性プロテアーゼ複合体である。 1997 年 R.Huber らによって酵母からの、 2002 年に申請者らによって哺乳類として初 めて牛肝臓からの20S プロテアソームの結 晶構造が報告され、タンパク分解活性を有す る 20S 粒子内部のサブユニット部位などが 明らかになり、各サブユニットの特徴から 20S 複合体を構成する仕組みも考察すること ができた。しかしながら両端に結合した調節 ユニットの形状や構造は不明であった。

本酵素複合体の研究に残された最大の課 題は、この巨大で複雑な酵素複合体の立体構 造解析と分子集合機構の解明である。本研究 課題は本酵素の細胞内における動態や作動 機構の構造学的解明に挑むことを目的とす る。本研究は多彩な役割を担っているプロテ アソームの制御機構に関する立体構造的な 情報を得ることを目指すと共に、分解活性の 機構やその阻害に関しての情報など、生命活 動に必須な他の多くの超分子集合体の構造 と機能、形成機構解明のヒントを提供するこ とを目標としている。

2. 研究の目的

上記背景で述べたようにサブユニット約 100個からなる分子量250万の全粒子の構造 研究を目標とし、そのために遺伝子的個体差 が大きい哺乳類(牛など)試料ではなく遺伝 子改変・操作が容易である酵母の26S粒子を 対象として、

(1)20S 酵素本体両端に結合する 19S 調節 ユニット(蓋部および基底部)を、本体サブ ユニットと遺伝子融合し、融合発現させた 26S 粒子として、単離・精製・結晶化を行い、 低分解能構造解析を進める、また 20S 触媒部 分の阻害剤複合体解析を進め、その分解機構 を考察する。

(2)26S本体および蓋部、基底部の精製試料を得て溶液状態での形状解析を行い、上述の低分解能モデリングの位相計算に供する。

3. 研究の方法

(1)サブユニット融合型酵母株の安定な大量 培養方法の確立

26S 基底部サブユニットの一部を20S 本体 の α サブユニットに遺伝子融合した発現系 の酵母株(YYS272, 274,676 株)および融合 個所を変えた YYS1173,1235 株の大量培養 条件の検討を行った。アデニン添加量、初期 培養条件の検討を行って進めた。YYS1235 株について1回培養約80gの酵母からの粗抽 出試料を得て、精製にはアフィニティー精製 およびグリセロール密度勾配法を用い26S 粒 子を含む精製試料を得た。

## <u>(2)</u>酵母 1235 株からの融合型 26S プロテアソ ームの精製・結晶化

最もサブユニットの融合度合いが高く構造的に安定していると予想される 1235 株を中心に 26S 粒子の単離を行った。これら試料には 3 FLAG タグがついているためフラグアフィニティーカラムによる精製を行った。結晶化には Als oil を利用した溶液揮発方式(タンパク質溶液濃縮型)の静置バッチ方法を用いた。

## (3)<u>20S プロテアソーム活性阻害剤複合体の</u> <u>結晶化</u>

26S 粒子の活性コア部分である 20S 粒子に ついて上述融合型酵母株より単離・精製・結 晶化を行った。臨床に用いられる化合物およ び合成阻害剤について共結晶化および浸漬 法による阻害剤導入を行い放射光測定用の 結晶を得た。

(4) 放射光による回折・散乱実験

上記で得られた 26S 微結晶および 20S 複 合体結晶を用いて、SPring-8 阪大蛋白研ビー ムラインで回折実験を行った。また 20S 本体 および 26S 全体および蓋部、基底部を実験室 系X線小角散乱装置を用いて溶液散乱実験を 行った。

4. 研究成果

発現酵母株の大量培養に関してアデニン 添加量の調製および培養時間、温度などの検 討を行って、発現株についてそれぞれ8L培 養から80-150g近い酵母収量を得ることがで きた。一回の結晶化のために約50gずつ凍結 し、以下の精製実験に用いた。マルチビーズ ショッカーによる酵母破砕後、フラグタグに よるアフィニティクロマトグラフィーを行 って粗精製試料とした。その後Superrose 6 によるゲル濾過を行って、26S粒子精製試料 として結晶化を行った。下はゲル濾過後の SDS電気泳動の結果である。



SDS および Native 電気泳動において 26S 粒子に期待される泳動バンドを示し、これを最終精製試料とした。一回のタンパク精製から得られた結晶化 26S 試料は約 1mg であった。

結晶化には Als oil を用いたオイルバッチ 静置法を用いてポリエチレングリコールを 沈殿剤として行った。沈殿剤、タンパク濃度 および緩衝液の pH などを変化させ20℃、 約2週間で微結晶を得ることができた。

結晶サイズは約 0.05mm と非常に小さいた め、SPring-8 大阪大学蛋白質研究所超分子ビ ームラインによって回折実験を行った。分解 能は 13.5Åと低いものであったが、空間群 C2221、格子定数 a=212, b=365, c=469Åの結 晶学的データを得て 4220 個の独立な反射強 度データを得た。この低分解能データには 20S コア部分の構造が含まれているため、20S コアの座標を元に分子置換法による位相決 定を試みた。しかしながら参照データ数が少 ないため有為な解は得られなかった。 次に溶液状態での散乱実験から、下(右) に示すような26S全体構造の形状を解析した。 これによると、20Sコアの部分を中心におい て、両端に基底部、蓋部を結合させた全体構 造を推察できたが、基底部は構造が全く未知 であるため固定形状(回転楕円体)を近似し 全体構造・形状とした。



20S粒子からの格子内モデル

形状解析からのモデル

両者による位相計算

全体粒子の形状因子を上述単位格子中で 位置を決定することにより求めた位相によ って電子密度図を計算したところ以下のよ うになった。



単位格子中での26S粒子の全体構造(左)と一部の電子密度(右)

26S 粒子の分子境界などを決定できる可能性 は見いだせたが、一方向の電子密度が貧弱で あり決定までには至らなかった。これは収集 された回折データの中で、ある方向のみのデ ータが測定できていないためであると考え られる。全方位の回折データを集めるために は複数の結晶を用いた回折データを統合す る必要がある。

これに関連して 20S 阻害剤複合体の共結 晶化と回折データ収集を行った。阻害剤には プロテアソーム阻害剤として市販されてい るアミノ酸誘導体化合物を用い、これをコン トロールとして、その一部を D 体アミノ酸に 合成したもの、および臨床薬として用いられ る薬剤をそれぞれ用いた。複合体構造として 比較的分解能が高い(約 2.2Å)データから それぞれの構造を決定した。

D体阻害剤複合体はその組み合わせにより 8種類存在する。それらの構造解析を行い、 2、3の複合体においては、粒子内部に結合 した新規阻害剤の結合様式、形態を解析でき た。以下はその一部である。これによると阻 害剤中の D 体ロイシン中の周辺アミノ酸へ の立体障害が見られ、これによって粒子内に 存在する6カ所の活性部位の局所的な阻害 が行われている事が推察された。



活性部位での阻害剤と LLL, DDL 型阻害剤

さらに阻害剤として、臨床で服用される薬剤 についての複合体解析を進めた。これはタン パク分解作用の阻害によるプロテアソーム 非活性化に伴う抗がん剤としての可能性を 創出した。



複合体解析の結果、薬剤中にある芳香環がサ ブユニット接触領域に存在する複数の芳香 環アミノ酸とスタッキング相互作用をして いることが明らかとなった(論文投稿中)。 これについては今後、類似薬剤および活性部 位選択による副作用低減効果を目的とした 機序作用、構造解析を進める。

5. 主な発表論文等

(研究代表者、研究分担者及び連携研究者に は下線)

〔雑誌論文〕(計9件) (1) A.Yamaoka, Y. Ozawa, Y. Ueno, Y. Morimoto, A. Urushiyama, D. Ohmori, T. Imai, *Cyanidioschyzon melorae* ferredoxin: a high resolution crystal structure analysis and its

thermal stability. FEBS Letters , 585, 1299-1302 (2011) 査読有 doi: 10.1016/j.febslet.2011.03.020.

(2) T. Chatake, T. Ishikawa, Y. Yanagisawa, T. Yamada, I. Tanaka, S. Fujiwara and Y. Morimoto, High-resolution X-ray Study of Effects of Deuteration on Crystal Growth and Crystal Structure of Proteinase K, Acta Cryst., F**67**, 1334–1338 (2011) 査読有 DOI: 10.1107/S1744309111031903

(3) K. Nishio, K. Ogasahara, Y. Morimoto, T. Tsukihara, S. J. Lee and K. Yutani, Large

conformational changes in the *Escherichia coli* tryptophan synthase  $\beta$ 2 subunit upon pyridoxal 5'-phosphate binding, FEBS Journal, 277, 2157-2170 (2010) 査読有 doi: 10.1111/j.1742-4658.2010.07631.x.

(4) Y. Yanagisawa, T. Chatake, K. Chiba-Kamoshida, S.Naito, T. Ohsugi, H. Sumi,
I. Yasuda and Y.Morimoto, Purification, crystallization and preliminary X-ray diffractionexperiment of nattokinase from *Bacillus subtilis natto*. Acta Cryst.. F66, 1670-1673 (2010) 査読有 doi: 10.1107
/S1744309110043137

(5) A. Kovalevsky, T. Chatake, N. Shibayama, S.-Y. Park, T. Ishikawa, M. Mustyakimov, Z. Fisher, P. Langan, Y. Morimoto, Direct Determination of Protonation States of Histidine Residues in a 2Å Neutron Structure of deoxy-Human Normal Adult Hemoglobin and Implications for the Bohr Effect, J.Mol.Biol., 398, 276-291 (2010) 査読有 doi: 10.1016/j. jmb.2010.03.016

(6) A. Kovalevsky, T. Chatake, N. Shibayama, S.-Y. Park, T. Ishikawa, M.Mustyakimov, S. Z. Fisher, P. Langan and Y.Morimoto, Protonation states of histidine and other key residues in deoxy-human normal adult hemoglobin by neutron protein crystallography, Acta.Cryst., D66, 1144-1152 (2010) 査読有 doi: 10.1107/ S0907444910025448

(7) T.Chatake, G.Sazaki, T.Kikkou, S.Fujiwara, T.Ishikawa, O.Matsumoto and Y.Morimoto, An approach to DNA crystallization using the thermal reversible process of DNA duplexes, Crystal Growth & Design, 10, 1090-1095 (2010) 査読有 doi: 10.1021/cg9007075

(8) K. Nishio, S.-W. Kim, K. Kawai, T. Mizushima, T. Yamane, J. Hamazaki, S. Murata, K. Tanaka and Y. Morimoto, Crystal structure of the deubiquitinating enzyme UCH37 (human UCH-L5) catalytic domain, BBRC 390, 855-860 (2009) 査読有 doi: 10.1016/j.bbrc.2009.10.062.

(9) Yukio Morimoto, Structural Insights on the Mammalian Supra-Macromolecular Complex and its Subunit Exchanges (in Japanese) Viva origino 37 66 – 72, (2009)査読有 http: //www.origin-life.gr.jp/3704/3704066/3704066.p df

〔学会発表〕(計10件)

(1) T. Maekawa, K. Nishio, U. Bahrudin, I. Hisatome, Y.Saeki, K. Tanaka, H. Yamaguchi, and Y. Morimoto, Crystal structure of the yeast 20S proteasome in complex with new inhibitor. 20S プロテアソームの機能阻害とX線結晶構造解析, 日本生物物理学会年会 (2012) http://www.aeplan.co.jp/bsj2012/program.html

(2) Y.Morita, T.Matsumoto, A.Yamano and
Y.Morimoto, Structural investigation of the yeast
26S proteasome in anaqueous solution by a
small-angle X-ray scattering, X線小角散乱法
による酵母26Sプロテアソームの構造研究,日本生物物理学会年会(2012)
http://www.aeplan.co.jp/bsj2012/program
.html

(3) Y. Ueno, A. Sando, H. Tokiwa, Y. Morimoto, Y. Kato-Yamada and T. Imai, Thermal stability of a [2Fe-2S] ferredoxin from Cyanidioschyzon merolae can be modified by a single amino acid substitution, Extremophiles, 9th international congress (2012) http://congreso.us.es/extremophiles/

(4) Y. Morita, K. Nishio, T. Inobe, M. Sugiyama, and Y. Morimoto, A liberal structure of the yeast 26S proteasome by small-angle scattering analysis, Neutrons in Biology and Biotechnology (2011) http://www.ill.eu/nib2011/

(5) 西尾 和也、佐伯 泰、田中 啓二、森本 幸 生 耐熱性酵母プロテアソームの機能・構造 解析に向けた取り組み Towards a structure-function analysis on thermotolerant yeast proteasome、日本蛋白質科学会 (2011) http://www.aeplan.co.jp/pssj2011/

(6) T. Maekawa, K. Nishio, U. Bahrudin, I. Hisatome, Y. Saeki, K. Tanaka, H. Yamaguchi, and Y. Morimoto, Structural Insights of the S1 Pocket in the Yeast 20S Proteasome, IUCr2011, Congr. Int. Union of Cryst., Acta.Cryst. A67 C223 (2011) http://www.iucr2011madrid.es/

 (7)前川拓摩・西尾和也・Udin Bahrudin・久留一郎・佐伯泰・田中啓二・山口宏・森本幸 生、新規プロテアソーム阻害剤の構造学的考察、日本結晶学会 (2011)
 http://regulus.sci.hokudai.ac.jp/crsj2011/

(8) 西尾 和也、金 相佑、河合 健太郎、水島 恒裕、山根 隆、濱崎 純、村田 茂穂、田中 啓 二、森本 幸生、脱ユビキチン化酵素UCH37 触媒ドメインの結晶構造解析、日本蛋白質科 学会 (2010) http://www.aeplan.co.jp/pssj2010/ (9) M.sugiyama, E.Kurimoto, Y.Morimoto, K.Ito, K.Mori, T.Fukunaga and K.Kato, SANS Investigation of Packing Structure of Proteasome Activator 28 with Deuterated Subunit, SAS2009, Oxford, (2009) http://iopscience.iop.org/1742-6596/247/1/01100 1/pdf/1742-6596\_247\_1\_011001.pdf

(10) 杉山正明、森本幸生、森一広、伊藤恵司、 福永俊晴、加藤晃一、栗本英治、平井光晴、 G.Zacca, プロテアソーム複合体におけるサ ブユニットキネティクスの研究、日本中性子 科学会 (2009) http://www.jsns.net/jp/

〔その他〕 ホームページ等 http://www.rri.kyoto-u.ac.jp/morimotola bo.html

6.研究組織
 (1)研究代表者
 森本 幸生 (MORIMOTO YUKIO)
 京都大学・原子炉実験所・教授
 研究者番号:80200450