### みにれびゅう

# 高速原子間力顕微鏡により明らかにされた プロテインジスルフィドイソメラーゼ(PDI)の構造ダイナミクス

#### 1. はじめに

細胞は、新規に合成されたタンパク質の品質を管理する ため厳正かつ巧妙なシステムを備えている<sup>1)</sup>. タンパク質 品質管理システムの破綻は、細胞に種々のストレスを引き 起こすにとどまらず、個体レベルにおいてアルツハイマー 病,パーキンソン病などの神経変性疾患や糖尿病を引き起 こすことが報告されており、同システムの作用機序を理解 することは細胞生物学的にも医学的にもきわめて重要であ る<sup>2)</sup>. 中でも, 二つのシステインが二電子酸化を受けるこ とにより形成されるジスルフィド結合はタンパク質の立体 構造形成において重要な役割を持ち、細胞におけるタンパ ク質の恒常性維持とも密接に関わる.細胞内で合成される 全タンパク質の約30%はジスルフィド結合を有しており、 その中には我々の健康維持に不可欠かつ創薬のターゲッ トとなる細胞表層受容体,免疫グロブリン,インスリン, 血液凝固因子などが知られる3).実際、細胞内にはジスル フィド結合形成反応を促進するための複雑かつ巧妙な触 媒システムが存在しており、このシステムを中心的につか さどるのは20種類以上も存在するプロテインジスルフィ ドイソメラーゼ (protein disulfide isomerase: PDI) ファミ リータンパク質である<sup>4,5)</sup>.

PDIファミリーの生理的機能の重要性が明らかになる一 方,これら酵素が基質をどう認識し、働きかけるのか、そ の作用機序は依然未解明であった. そこで我々は、高速

Direct observation of actions of Protein Disulfide Isomerase in catalysis of oxidative protein folding by high-speed atomic force microscopy

Masaki Okumura<sup>1</sup> and Kenji Inaba<sup>2</sup> (<sup>1</sup>Frontier Research Institute for Interdisciplinary Sciences, Tohoku University, Aramakiaza Aoba 6-3, Aoba-ku, Sendai, Miyagi 980-8578, Japan, <sup>2</sup>Institute of Multidisciplinary Research for Advanced Materials, Tohoku University, Katahira 2-1-1, Aoba-ku, Sendai, Miyagi 980-8577, Japan)

DOI: 10.14952/SEIKAGAKU.2020.920107

© 2020 公益社団法人日本生化学会

# 奥村 正樹<sup>1</sup>, 稲葉 謙次<sup>2</sup>

原子間力顕微鏡(高速AFM)\*を用いた一分子観測や種々 の生化学・生物物理学的解析により、PDIが基質の酸化的 フォールディングを触媒する分子機構の解明を目指した. その結果、PDIは酸化還元状態依存的に全体のドメイン配 置を変化させ、その動的構造の制御が還元変性基質の効率 的な酸化的フォールディングの触媒に重要な役割を持つこ とを明らかにした. さらに、還元変性基質依存的にPDIが 二量体を形成し、その中央に形成される空洞に基質が取り 込まれ、そこで効率的な酸化的フォールディングが進行す ることを明らかにした.以上の結果から、PDIのまったく 新しい触媒機構を提唱するに至った<sup>6)</sup>.本稿では,我々が 最近明らかにした酸化還元状態や基質結合に依存した PDI の構造ダイナミクスの制御と酸化的フォールディングの触 媒機構について紹介する.

#### 2. 高速 AFM による PDIの観測およびデータ解析

高速AFMのデータを測定,解釈する上で,観測対象分 子を基板上にどのように固定するかは、非常に重要な問題 である.本測定では、PDIのN末端に付加した6×His-tag とマイカ基板上にまいたコバルトイオン間の相互作用を利 用し,酸化型および還元型PDI分子をマイカ基板上に固定 化した. 6×His-tagを除去した酸化型および還元型PDI分 子についても同様にマイカ基板への固定化を試みたとこ ろ、His-tagを有するPDIと比べ、固定化効率は80%程度 減少し、PDI分子の基板への固定が主として6×His-tagと コバルトイオン間の相互作用によることを確認した. さら に、基板上でのPDI分子間どうしのartifactualな会合を防 ぐため、5,000Å×5,000Åのエリアの中で平均15個のPDI 分子を固定化した.以上の条件のもと,基質非存在下で酸 化型および還元型のPDIを基板に固定化し、高速AFMに よりPDI分子を観察した.次に、基質として還元変性状態  $\mathcal{O}$  bovine pancreatic trypsin inhibitor (BPTI), RNase A,  $\mathcal{T}\mathcal{P}$ スミノーゲン, ラミニンをそれぞれ加えた条件で, マイカ

<sup>1</sup>東北大学学際科学フロンティア研究所(〒980-8578 宮城県 仙台市青葉区片平二丁目-1-1)

<sup>2</sup> 東北大学多元物質科学研究所(〒980-8577 宮城県仙台市青 葉区片平二丁目-1-1)

投稿受付日:2019年8月14日

高速原子間力顕微鏡(高速AFM): 基板に固定した分子を 先がきわめて細い針で触れながら高速に走査することで, 分子の形状と動きを一分子レベルでリアルタイムに観測す るナノテクノロジー.



(上図) 還元型PDI(左)および酸化型PDI(右)の高速AFM画像を示す.還元型PDIはコンパクトな構造を有し,酸 化型PDIはより開いた構造と閉じた構造の両方をとる.(下図)還元型PDI(左)および酸化型PDI(右)の長軸方向の 長さ,短軸方向の長さ,高さの存在量分布を示す.赤池情報量規準(AIC)値の解析により,還元型は1状態,酸 化型は2状態の構造をとることが示された.

基板上に固定化したPDI分子を高速AFMによりタッピン グモードで観測した.spring constant は 0.1 Nm<sup>-1</sup>, resonance frequency は 0.8~1.0 MHzに 設定した.データの解析は, 金沢大学の安藤敏夫研究室で開発されたKodec4.4.7.39を 用いて行った<sup>7,8)</sup>.得られたPDI分子の高速 AFM 画像を統 計学的に解析するため,数百分子のPDIについて長軸方向 の長さ,短軸方向の長さ,高さをそれぞれ測定し,ヒスト グラムを作成した.そのヒストグラムを多重ガウシアン関 数でフィッティングすることにより,異なるコンホメー ション成分の数と存在比を算出した.フィッティングにお ける成分の数の妥当性を客観的に評価するため,観測され たPDI分子の長軸方向と短軸方向の長さの存在分布を基に 赤池情報量規準値(AIC値)を計算し,その値が最も低く なったとき,仮定した成分の数が最適と解釈した.

## 高速原子間力顕微鏡による酸化型および還元型 PDI の一分子観察

還元型および酸化型に調製したPDIを高速AFMにより 観察したところ,還元型ではコンパクトなU字構造の1成 分のみが観察されたのに対し,酸化型ではU字構造が開 いた構造と閉じた構造の2成分存在することが判明した (図1).このことは,先述のAIC値の解析によっても強く 支持された.その存在比率は,開いた構造が68.5%,閉じ た構造が31.5%であった.実際,還元型および酸化型PDI の長軸方向について0.1秒間隔で経時変化を観察したとこ ろ,還元型では~85Åでほぼ一定であったのに対し,酸化 型では長軸の長さが~110Åと~80Åの二つの異なるコン ホメーション間の平衡にあることが示された.このように 酸化還元活性部位にジスルフィド結合が形成されること で,PDIがよりダイナミクスに富んだ構造をとることが判



図2 還元変性基質依存的なPDIの二量体形成

(上図)構造未成熟な基質を添加すると酸化型PDIは二量体を形成し、基質の立体構造形成に応じて単量体へと解離する.PDI二量体を拡大すると、その中央に空洞が生じていることがわかる.(下図)PDI二量体の中央の空洞に 基質が取り込まれるようす.金ナノ粒子(径:20nm)で修飾した基質を、高速AFM観測により可視化した.

明した.

過去に報告されたPDIの結晶構造を基に考察すれば、還 元型のPDIがコンパクトかつ動きの少ない構造をとる要因 として、a'ドメイン内の活性部位近傍に位置するTrp396と 基質結合サイトであるb'ドメインに位置するArg300との 間でカチオン-π相互作用を形成することがあげられる.そ こで、これらアミノ酸に変異を加えることで上記の相互作 用が形成できないようにしたところ、還元型のPDIもダイ ナミクスに富んだ2成分の構造に変化することが明らかと なった.興味深いことに、この変異体は還元変性RNase A に天然型のジスルフィド結合を導入する活性が野生型に比 べ有意に低下していた.このことは酸化還元状態に依存し たPDIの動的構造の制御が、同酵素の触媒活性において重 要な役割を持つことを示唆している.

### 4. 還元変性基質存在下における PDIの一分子観察

次に、基質存在下におけるPDI分子の動的構造を高速 AFMにより観測した.興味深いことに、還元変性状態の BPTIをマイカ基板上の酸化型および還元型PDIに加えた ところ、酸化型PDIのみ互いにU字構造が向き合った二量 体を形成することが明らかとなった(図2).高速AFM観 測中、マイカ基板上の溶液にフリーのPDI分子は存在して

おり、還元変性基質依存的にフリーのPDIが基板に固定化 したPDIと結合し、二量体化したと考えられる、二量体を 形成する酸化型PDI分子の割合はBPTI濃度依存的に上昇 し、30nM BPTIを加えた時点で60%もの酸化型 PDI 分子が 二量体を形成することが観測された. 還元変性基質依存 的な酸化型PDIの二量体化は、北大・斉尾智英博士の協力 のもと、多角度光散乱検出器を組み合わせたサイズ排除 クロマトグラフィー(SEC-MALS)を用いた解析でも確認 した. そこで、還元変性基質がPDI分子のどこに結合して いるかを調べるため、2nmサイズの金コロイド粒子を付加 した還元変性BPTIを加えた条件で高速AFM観測を行った ところ、二量体PDIが形成する中央の空洞(キャビティ) に基質が結合することが明らかとなった(図2右下). PDI 単体の結晶構造から、この中央の空洞は疎水的環境であ り、四つの酸化還元部位を有すると考えられる。したがっ て、基質依存的な酸化型PDIの二量体形成は、基質の捕獲 および基質への効率的なジスルフィド結合の導入いずれに おいても重要な意味を持つと考察される. そこで、液体ク ロマトグラフィーを用いてPDIが触媒するBPTIの酸化的 フォールディングについて速度論的解析を行ったところ, 還元変性BPTIへのジスルフィド結合導入は、二量体PDI の生成割合が高くなる高濃度条件において指数関数的に速 くなることを確認した.このように、PDIの二量体形成が 基質の酸化的フォールディングの初期のステップ(還元変 性状態にジスルフィド結合を導入する過程)を加速すると いう実験結果が得られた.



図3 基質のフォールディング状態に応じたPDIの二量体形成 還元変性した基質を添加すると酸化型PDIは約60%まで二量体 を形成するが、基質のフォールディング反応が進行するに伴 い、酸化型PDIは単量体となる.二量体化したPDIが還元変性 した基質に迅速にジスルフィド結合を導入することも、本研究 により示された.

# 5. PDI二量体化の基質の種類および基質のフォール ディング状態依存性

還元変性基質依存的な酸化型PDIの二量体形成が普遍 的な現象であるかを調べるため、異なる基質を用いて高 速AFM 観測を行った.その結果、還元変性 RNase A でも 同じ現象が観測された.興味深いことに, RNase Aでは二 量体PDIの寿命がBPTIのときと比べ明らかに長く、 還元 変性BPTIが誘起するPDI二量体の寿命が0.5秒程度であっ たのに対し、還元変性RNase A が誘起する PDI 二量体は5 秒程度持続した.RNase A の酸化的フォールディングの速 度はBPTIのそれより低いことは過去に報告されており<sup>9)</sup>, 基質のフォールディング速度に応じてPDI二量体の安定性 が変化することが示唆された. さらにPDI二量体の形状・ 大きさを詳細に解析すると、PDI 2分子がよりタイトに結 合したフォームと、互いに少し離れた伸びたフォームの2 種類に大分され、しかも伸びたフォームは形状に多様性が みられた. このことから, 還元変性基質の構造に合わせ PDI二量体も形状を変え、そのことが基質の効率的な酸化 的フォールディングにつながると考察した. このことと関 連し, 還元変性状態, フォールディング中間状態, さらに は天然状態のBPTIをマイカ基板上のPDIに加えたところ, フォールディングの進行につれ、二量体を形成したPDI分 子の割合は顕著に減少した(図3).このようにPDIは基質 のフォールディング状態を厳密に認識し、それに応じて会 合状態や形状状態を変化させ、基質の酸化的フォールディ



図4 PDIによる酸化的フォールディングの触媒機構 還元変性基質は酸化型PDI二量体の中央に形成される空洞に取り込まれ、そこで迅速なジスルフィド結合の導入と 立体構造形成を受ける.還元変性基質依存的に形成されたPDI二量体は、基質のフォールディング状態やフォー ルディング速度に応じて形状や寿命を変える.基質に依存したPDIの構造ダイナミクスが明らかとなり、同酵素の まったく新しい触媒機構が示された.

ングを触媒することが示唆された.

一方, PDI二量体の中央の空洞に収まらない大きな基質 に対してPDIがどう働きかけるかを調べるため,還元変 性状態のプラスミノーゲン(分子量:約9万,ジスルフィ ド結合の数:24本)とラミニン複合体(分子量:約14万, ジスルフィド結合の数:4本)を基質として用い,PDIの 高速AFM観測を行った.その結果,一つの還元変性基質 分子の異なる部位に複数のPDI二量体が同時に作用するよ うすが観測された.このように,大きな基質の場合は,分 子全体をPDI二量体の中央の空洞内に収めることはできな いが,PDI二量体が基質を領域ごとに認識し,中央の空洞 の中でジスルフィド結合を効率よく導入することが示され た.

### 6. おわりに

以上のように、我々は、PDIが酸化還元状態依存的にU 字構造の開閉の制御を行うばかりか、還元変性基質依存的 に酸化型 PDI が二量体を形成し、その中央に生じる疎水的 な空洞中に変性基質を収容し、効率的な酸化的フォール ディングを促すという、同酵素のまったく新しい触媒機 構を提唱した(図4). これまでにPDIの変異や機能欠損を 引き起こす化学修飾が、さまざまな神経変性疾患の患者か ら見つかっており<sup>2,5)</sup>,その中にはPDIの構造ダイナミク ス制御に重要なArg300の変異体も含まれる. これはPDI のloss of functionと動的構造の制御が密接に関係すること を意味する. 我々は, 他のPDIファミリ-酵素 ERp46<sup>10)</sup> や ERdj5<sup>11)</sup>についても、機能発現制御と動的構造が密接に関 係することを報告しており、PDIファミリー間の機能の違 いを説明する上で構造ダイナミクスという視点はきわめ て重要であると考えている. PDIファミリー酵素は非常に 多くの基質をターゲットとし、さらにさまざまなフォール ディング状態(ミスフォールド状態も含む)に対応する必 要がある.動的構造なくして、同酵素の多様な基質認識と 生理機能は生じえないであろう.本研究で我々が行った 高速AFM測定と構造情報に基づく系統的な生化学的・生 物物理学的解析は、PDIファミリー酵素のみならず、他の 多くの酵素の基質認識機構、さらには機能発現制御機構を 解明する上できわめて有効な手段になるものと確信してい る.

#### 謝辞

本稿で紹介した高速AFMに関する共同研究者は, 熊 本大学発生医学研究所の小椋光教授と野井健太郎研究員 (現,大阪大学ナノサイエンスデザイン教育研究センター 特任助教)であり,ここに深く御礼申し上げます.

### 文 献

- 1) Balchin, D., Hayer-Hartl, M., & Hartl, F.U. (2016) *In vivo* aspects of protein folding and quality control. *Science*, **353**, aac4354.
- Woehlbier, U., Colombo, A., Saaranen, M.J., Pérez, V., Ojeda, J., Bustos, F.J., Andreu, C.I., Torres, M., Valenzuela, V., Medinas, D.B., et al. (2016) ALS-linked protein disulfide isomerase variants cause motor dysfunction. *EMBO J.*, 35, 845–865.
- Fass, D. & Thorpe, C. (2018) Chemistry and enzymology of disulfide cross-linking in proteins. *Chem. Rev.*, 118, 1169–1198.
- Okumura, M., Kadokura, H., & Inaba, K. (2016) Structures and functions of protein disulfide isomerase family members involved in proteostasis in the endoplasmic reticulum. *Free Radic. Biol. Med.*, 83, 314–322.
- Matsusaki, M., Kanemura, S., Kinoshita, M., Lee, Y.H., Inaba, K., & Okumura, M. (2019) The protein disulfide isomerase family: from proteostasis to pathogenesis. *Biochim. Biophys. Acta, Gen. Subj.*, 1864, S0304–S4165.
- 6) Okumura, M., Noi, K., Kanemura, S., Kinoshita, M., Saio, T., Inoue, Y., Hikima, T., Akiyama, S., Ogura, T., & Inaba, K. (2019) Dynamic assembly of protein disulfide isomerase in catalysis of oxidative folding. *Nat. Chem. Biol.*, **15**, 499–509.
- Kodera, N., Yamamoto, D., Ishikawa, R., & Ando, T. (2010) Video imaging of walking myosin V by high-speed atomic force microscopy. *Nature*, 468, 72–76.
- Noi, K., Yamamoto, D., Nishikori, S., Arita-Morioka, K., Kato, T., Ando, T., & Ogura, T. (2013) High-speed atomic force microscopic observation of ATP-dependent rotation of the AAA<sup>+</sup> chaperone p97. *Structure*, 21, 1992–2002.
- Weissman, J.S. & Kim, P.S. (1993) Efficient catalysis of disulphide bond rearrangements by protein disulphide isomerase. *Nature*, 365, 185–188.
- 10) Kojima, R., Okumura, M., Masui, S., Kanemura, S., Inoue, M., Saiki, M., Yamaguchi, H., Hikima, T., Suzuki, M., Akiyama, S., et al. (2014) Radically different thioredoxin domain arrangement of ERp46, an efficient disulfide bond introducer of the mammalian PDI family. *Structure*, 22, 431–443.
- Maegawa, K.I., Watanabe, S., Noi, K., Okumura, M., Amagai, Y., Inoue, M., Ushioda, R., Nagata, K., Ogura, T., & Inaba, K. (2017) The highly dynamic nature of ERdj5 is key to efficient elimination of aberrant protein oligomers through ER-associated degradation. *Structure*, 25, 846–857.

#### 著者寸描

## ●奥村 正樹(おくむら まさき)



東北大学学際科学フロンティア研究所助 教.博士(理学).

■略歴 2010年日本学術振興会特別研 究員DC-2,11年関西学院大学理工学研 究科にて博士学位を取得,同年より日本 学術振興会特別研究員PD,12年九州大学 生体防御医学研究所学術研究員,13年日 本学術振興会特別研究員PD,16年東北大 学多元物質科学研究所助教,17年より現

職.

■研究テーマ タンパク質フォールディングにおけるジスル フィド結合の役割,またそれを支える生体内システムの理解. ●稲葉 謙次(いなば けんじ)



東北大学多元物質科学研究所生体分子構造研究分野教授.博士(工学).

■略歴 1998年京都大学大学院工学研究 科博士課程修了,同年英国MRC博士研 究員,2000年京都大学ウイルス研究所博 士研究員,01年JSTさきがけ21研究員, 06年九州大学生体防御医学研究所准教 授,13年より現職.第8回日本学術振興 会賞,文部科学大臣表彰若手科学者賞,

第7回日本分子生物学会三菱化学奨励賞を受賞. ■研究テーマ 構造生物学と細胞生物学の融合.特に,細胞の タンパク質品質管理機構の分子構造基盤について.

■ウェブサイト http://www2.tagen.tohoku.ac.jp/lab/inaba/html/