

2022年8月23日
横浜市立大学
京都大学
東京大学
理化学研究所
大阪大学
筑波大学
東北大学

細胞膜の中ではたらく特殊なタンパク質分解酵素の 構造を解明 ～細菌感染症の新たな治療法の開発へ期待～

横浜市立大学大学院生命医科学研究科の禾 晃和准教授と京都大学医生物学研究所の秋山 芳展教授、檜作 洋平助教のグループは、東京大学大学院理学系研究科、理化学研究所、大阪大学蛋白質研究所、筑波大学生存ダイナミクス研究センター、東北大学医学系研究科との共同研究で、細胞膜の中ではたらく特殊なタンパク質分解酵素 RseP と阻害剤の複合体構造を明らかにしました。

今回の研究により、RseP が基質となるタンパク質を切断する仕組みの理解が深まっただけでなく、RseP が基質を取り込むためのゲートを持つ可能性が示されました。今後、立体構造に基づいてこのゲートの働きを詳しく調べていくことで、RseP を特異的に阻害することが可能になり、細菌感染症などの新たな治療法の開発にもつながることが期待されます。

本研究成果は、「Science Advances」に掲載されます。(日本時間 2022 年 8 月 25 日 (木) 午前 3 時)

研究成果のポイント

- 細胞膜の中ではたらく特殊なタンパク質分解酵素 (RseP) と阻害剤の複合体構造を解明した。
- RseP が基質となる膜タンパク質を取り込むためのゲートをもつ可能性が示された。
- RseP がタンパク質を膜内部で切断する機構の解明にくわえ、細菌感染症治療法の開発などへの貢献も期待される。

研究背景

細胞膜に存在するタンパク質の機能の制御や分解・除去を行う仕組みの一つに「膜内タンパク質切断」があります。この膜内タンパク質切断は、細胞膜の中ではたらく特殊なタンパク質分解酵素 (膜内切断プロテアーゼ) によって行われています。膜内切断プロテアーゼは、ヒトなどの高等生物からバクテリアまでさまざまな生物に存在し、コレステロールの代謝をはじめとして生命の維持に必要な現象に数多く関わっています。膜内切断プロテアーゼ

Press Release

のうち、大腸菌に存在する RseP は、ストレスに対する応答や鉄の代謝を制御するシグナルを伝える役割に加えて、膜に蓄積する不要なペプチドを除去する役割を担っており、大腸菌の生育に必須なタンパク質です。RseP については、長年、その機能を調べる研究が行われてきましたが、立体構造が明らかになっていなかったため、細胞膜の内部で基質となる膜タンパク質を切断する詳しい仕組みは分かっていませんでした。

研究内容

RseP は変性しやすく精製が困難なタンパク質であるため、長年構造解析が進んでいませんでしたが、本研究では、独自に開発した抗体アフィニティー精製システム（PA タグシステム）*1 を利用することで、高純度で切断活性を保った RseP を精製することに成功しました。そして、基質と類似した構造をもち、阻害剤としてはたらくことが報告されていた化合物 Batimastat を添加することで良質の結晶を作りました。また、本研究では、海洋性細菌 *Kangiella koreensis* 由来の RseP のホモログタンパク質（KkRseP）についても Batimastat を添加して結晶を作り、これら 2 つのタンパク質の立体構造を X 線結晶解析*2 によって決定しました。RseP や KkRseP の結晶は、膜タンパク質特有の微小結晶であったことから、大型放射光施設 SPring-8 の理研ターゲットタンパクビームライン BL32XU*3 を利用して高精度な X 線回折データを取得しました。

今回の構造解析では、RseP や KkRseP の全体構造が明らかになっただけでなく、基質となる膜タンパク質が RseP にどのように結合するのかについても重要な手がかりが得られました。ペプチドと類似した化合物である Batimastat は、引き伸ばされた状態で RseP の膜内領域にある β -シートと相互作用していました。また、RseP やホモログタンパク質が共通してもっているアスパラギン残基（大腸菌 RseP では 394 番目のアスパラギン残基）が Batimastat を留め金のように固定していることも分かりました。このアスパラギン残基を変異させることで基質の切断効率が大きく低下したことから、基質となる膜タンパク質も RseP の β -シートによって引き伸ばされ、アスパラギン残基によって固定された状態で切断される可能性が高いことが分かりました。

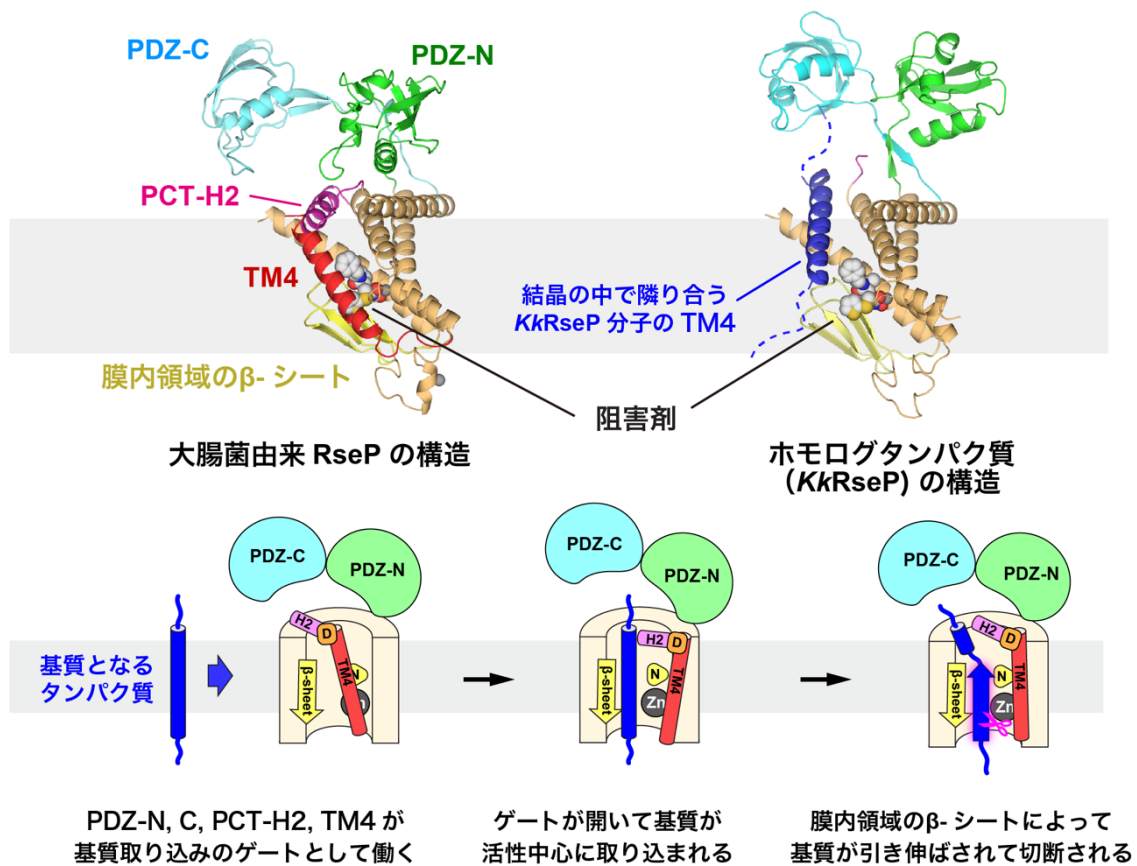
さらに、RseP と KkRseP の構造を比較したところ、RseP は基質を取り込む際にダイナミックに構造が変化する可能性があることも分かりました。RseP では、ペリプラズム側の膜外ドメイン（PDZ-N と PDZ-C）、膜表面に存在する α -ヘリックス（PCT-H2）、そして、4 本目の膜貫通ヘリックス（TM4）が、膜内部に位置する活性中心を覆い隠すような配置をとっていました。その一方で、KkRseP では、PDZ-N、C ドメインや PCT-H2、TM4 の配置が大きく変化し、活性中心が露出していました。興味深いことに、結晶内で隣り合う別の KkRseP 分子の TM4 が、基質のように振る舞って、活性中心の近くに入り込んでいることも分かりました。

本研究では、これらの構造情報に基づいて、化学修飾実験*4 を系統的に行い、PCT-H2 や PDZ-N、C ドメインに可動性があることを確かめました。さらに、RseP の分子内に架橋を導入して PDZ-N や PCT-H2 の配置を固定すると、基質の切断効率が低下することも明らか

Press Release

にしました。これらの結果は、PDZ-N、C ドメインや PCT-H2、TM4 が、基質を活性中心に取り込むために開閉し、ゲートとして働く可能性が高いことを示しています。また、PCT-H2 の変異によって基質の取り込みに異常が起きた RseP 変異体の中には、PDZ-C ドメインの配置が変化するものがあることも電子顕微鏡解析から示されました。この結果は、ゲートを構成するドメイン同士の相互作用によって基質の取り込みが制御されることを支持するものです。さらに、このゲートが開閉する際には、PCT-H2 と TM4 が 446 番目のアスパラギン酸残基を介して静電的に相互作用して一緒に動くことも推定されました。実際に、このアスパラギン酸残基の変異により活性が大きく低下することも示され、PCT-H2 と TM4 の相互作用が重要であることが確かめられました。

アルツハイマー病やがんに関わる膜内切断プロテアーゼである γ -セクレターゼにも、ゲートを介して基質となる膜タンパク質を取り込む仕組みや膜の中で基質を引き伸ばして固定する仕組みがあることが分かっています。今回の RseP や KkRseP と阻害剤の複合体の構造解析によって、アミノ酸配列や切断反応の触媒機構が異なる RseP と γ -セクレターゼが、非常によく似た仕組みで基質の取り込みや切断を制御していることが示されました。



(図) 大腸菌由来 RseP と海洋性細菌由来のホモログタンパク質 (KkRseP) の X 線結晶構造解析から推定される基質の取り込みと切断のモデル。

Press Release

RseP と KkrRseP の構造では、PDZ-N、C ドメイン、PCT-H2、TM4 の配置が大きく異なり、KkrRseP では結晶の中で隣り合う別の KkrRseP 分子の TM4 が、活性中心の近くに入り込んでいる。RseP が基質となる膜タンパク質を活性中心へと取り込む際にも、PDZ-N、C ドメインや PCT-H2、TM4 をゲートのように開閉すると考えられる。また、このゲートの開閉の際には、TM4 と PCT-H2 を繋ぐアスパラギン酸残基 (D) が重要な役割を担うと考えられる。亜鉛イオン (Zn) が結合する活性中心に取り込まれた基質は、膜内領域にある β -シートに引き伸ばされ、RseP やホモログタンパク質が共通して持っているアスパラギン残基 (N) によって固定されて、切断されると推定される。

今後の展開

RseP のホモログタンパク質は、人を含めさまざまな生物に存在しており、アミノ酸配列の比較から、それらホモログタンパク質の多くが基質を取り込むためのゲートを持つと推定されます。その一方で、機械学習による構造予測に基づいて比較すると、ゲートと推定される領域の構造は進化的に遠い生物では大きく異なっていることも示唆されています。したがって、今後、ゲートを介した基質の取り込みの仕組みを詳しく調べていくことで、RseP やホモログタンパク質の機能を特異的に阻害することが可能になると期待されます。特に、結核菌やコレラ菌などの病原菌がもつ RseP のホモログタンパク質は、細菌感染症に関与することも報告されていることから、病原菌のホモログタンパク質に特異的に作用する阻害剤は、新規の感染症治療薬として応用できる可能性があります。さらには、今後、ゲートに着目して、 γ -セクレターゼなど、他の膜内切断プロテアーゼの働きを調べていくことで、アルツハイマー病やがんなど、さまざまな病気の発症機構の理解や新たな治療法の開発につながることも期待されます。

研究費

本研究は、科研費、AMED 創薬等支援技術基盤プラットフォーム事業 (PDIS)、AMED 創薬等先端技術支援基盤プラットフォーム (BINDS)、AMED 生命科学・創薬研究支援基盤事業 (BINDS Phase II)、住友財団、アステラス病態代謝研究会、発酵研究所の支援を受けて実施されました。

論文情報

タイトル： Mechanistic insights into intramembrane proteolysis by *E. coli* site-2 protease homolog RseP

著者： Imazumi Y, Takanuki K, Miyake T, Takemoto M, Hirata K, Hirose M, Oi R, Kobayashi T, Miyoshi K, Aruga R, Yokoyama T, Katagiri S, Matsuura H, Iwasaki K, Kato T, Kaneko MK, Kato Y, Tajiri M, Akashi S, Nureki O, Hizukuri Y, Akiyama Y, Nogi T.

掲載雑誌： Science Advances

DOI： 10.1126/sciadv.abp9011

Press Release

研究体制

横浜市立大学 大学院生命医科学研究科

准教授 禾 晃和

教授 明石 知子

京都大学 医生物学研究所

教授 秋山 芳展

助教 檜作 洋平

東京大学 大学院理学系研究科

教授 濡木 理

理化学研究所 放射光科学研究センター

専任技師 平田 邦生

大阪大学 蛋白質研究所

教授 加藤 貴之

特任研究員（常勤） 廣瀬 未果

筑波大学 生存ダイナミクス研究センター

教授 岩崎 憲治

東北大学 大学院医学系研究科

教授 加藤 幸成

用語説明

*1 抗体アフィニティー精製システム（PA タグシステム）：

ヒト由来ポドプラニンの部分配列である PA タグとラット由来のモノクローナル NZ-1 抗体を利用した精製システム。12 アミノ酸残基からなる PA タグを融合したタンパク質を、NZ-1 抗体との非常に高い親和性を利用して高純度に精製する。PA タグはループ状の構造で NZ-1 抗体と結合する特性があることから、目的のタンパク質の末端に融合するだけでなく、ループ領域などに挿入することも可能である。

*2 X 線結晶解析：

結晶化した物質に X 線を照射して回折パターンを解析し、立体構造を決定する研究手法。電子密度マップに基づいて分子モデルを構築することで、原子間の結合距離や結合角に関する精密な情報が得られる。タンパク質のような巨大な分子やその複合体にも適用可能な研究手法である。

*3 大型放射光施設 SPring-8 の理研ターゲットタンパクビームライン BL32XU：

大型放射光施設 SPring-8 に設置された生体高分子 X 線結晶構造解析用ビームラインの一つ。10 μm 以下の微小結晶からの X 線回折データの収集を可能にするために、高フラックスの X 線ビームを 1 μm 以下に集光できるように設計されている。2010 年にユーザー利用が開

Press Release

始されて以降、受容体やトランスポーターなど、数多くの膜タンパク質の結晶構造が決定されてきた。

*4 化学修飾実験：

タンパク質の特定の官能基を試薬により化学的に修飾することで、その機能を変化させたり、構造情報を読み取る実験手法。本研究では、側鎖にSH基をもつシステイン残基を特定の位置に導入したRseP変異体を系統的に作製し、生きた細胞中で発現させ、サイズや性質の異なるSH基修飾試薬によりシステイン残基が修飾される度合いを調べることで、細胞膜に組み込まれた状態のRsePにおける各ドメインの配置を推測した。

<お問い合わせ先>

横浜市立大学 広報課長 上村一太郎

Tel : 045-787-2414 koho@yokohama-cu.ac.jp

京都大学 総務部広報課 国際広報室

Tel : 075-753-5729 comms@mail2.adm.kyoto-u.ac.jp

東京大学 大学院理学系研究科・理学部 広報室

Tel : 03-5841-8856 kouhou.s@gs.mail.u-tokyo.ac.jp

理化学研究所 広報室 報道担当

ex-press@riken.jp

大阪大学 蛋白質研究所 広報室

Tel : 06-6879-4317 kouhou@protein.osaka-u.ac.jp

筑波大学 広報局

Tel : 029-853-2040 kohositu@un.tsukuba.ac.jp

東北大学 大学院医学系研究科・医学部 広報室

Tel : 022-717-8032 press@pr.med.tohoku.ac.jp