

細菌における D-アミノ酸含有ペプチドの生合成

小笠原 泰志, 佐藤 康治, 大井 徹

微生物や植物が生産するペプチドには、D-アミノ酸を含有するものが数多く存在する。D-アミノ酸はペプチド構造の多様性の拡大や、生体安定性の向上、生理活性の発現に寄与しており、その生合成機構の理解は重要である。D-アミノ酸含有ペプチドの生合成では、多くの場合、アミノ酸ラセマーゼで遊離のD-アミノ酸が生成した後、アミノ酸リガーゼでペプチド結合を形成する。しかし、L-アミノ酸からなるペプチド上でのエピメリ化反応も一次代謝と二次代謝の両方でいくつか見いだされている。ペプチド上でのエピメリ化反応では有機化学的に難しい位置選択的なアミドの α プロトンの引抜きが必要であるが、ペプチドエピメリ化はさまざまな戦略を用いてこれを達成している。本稿では、それらの詳細について紹介する。

1. はじめに

微生物や植物はその生命活動のためさまざまなペプチド化合物を利用する。それら化学構造は多様であり、骨格に非タンパク質性アミノ酸やD-アミノ酸を含有するものなどが数多く存在する。細菌の代表的なD-アミノ酸含有ペプチドとして細胞壁の構成成分であるペプチドグリカンがあげられ、ペプチド鎖にD-GluやD-Alaを含みプロテアーゼによる加水分解を受けにくい構造になっている¹⁾。また、ペニシリンやバンコマイシンなどの二次代謝産物にもD-アミノ酸が含まれており、他の非タンパク質性アミノ酸とともにペプチド構造の多様性の拡大や生理活性の発現に寄与している²⁾。

D-アミノ酸含有ペプチドの生合成では、遊離のD-アミノ酸の生成後にアミノ酸リガーゼによりペプチド結合が形成される場合と、ペプチド結合形成後にエピメリ化が起こる場合がある。前者の場合、遊離のD-アミノ酸は主にアミノ酸ラセマーゼによって生合成される。細菌はさまざまなアミノ酸に対応する複数のアミノ酸ラセマーゼを有するが、

ピリドキサル5'-リン酸 (pyridoxal 5'-phosphate : PLP) を補酵素に用いるPLP依存酵素とPLP非依存酵素の二つのタイプがある。また、D-アミノ酸アミノ基転移酵素により α -ケト酸から生合成される経路も知られている。これらの遊離D-アミノ酸の生合成についての詳細は、他の総説に詳しく記載されているのでそちらを参照いただきたい³⁻⁵⁾。これに対して、後者のペプチドを基質とするエピメリ化反応が起こる場合も、一次代謝のペプチドグリカンの分解経路や一部の微生物のみが利用するペプチドグリカン生合成経路に見いだされている。また、二次代謝産物の生合成でもペプチドを基質とするエピメリ化反応でD-アミノ酸残基を導入する例がいくつか知られている。本稿では、それらの詳細について著者らの研究成果を含めて紹介する。

2. 新規ペプチドグリカン生合成経路

ほぼすべての細菌は、細胞の構造維持のため細胞壁にペプチドグリカンを有する。ペプチドグリカンは、N-アセチルグルコサミン (N-acetylglucosamine : GlcNAc) とN-アセチルムラミン酸 (N-acetylmuramic acid : MurNAc) の繰り返しで構成される糖鎖のMurNAcにオリゴペプチドが結合し、さらにペプチド鎖どうしがクロスリンクすることで強固な網目構造を形成している¹⁾。ペプチド鎖にはD-GluやD-Alaが含まれるが、通常生合成では、生合成中間体であるウリジン二リン酸 (uridine diphosphate : UDP)-MurNAc(1)に対してL-Ala、D-Glu、*meso*-ジアミノピメリン酸 (diaminopimelate : DAP)、D-Ala-D-Alaが四つのアミノ酸リガーゼ (それぞれMurC, MurD, MurE, MurF) で順次ア

北海道大学大学院工学研究院 (〒060-8628 北海道札幌市北区北13条西8丁目)

Biosynthesis of D-amino acid containing peptides in microorganism
Yasushi Ogasawara, Yasuharu Satoh and Tohru Dairi (Graduate School of Engineering, Hokkaido University, N13 W8, Kita-ku, Sapporo, Hokkaido 060-8628, Japan)

本論文の図版はモノクロ (冊子版) およびカラー (電子版) で掲載。

DOI: 10.14952/SEIKAGAKU.2021.930329

© 2021 公益社団法人日本生化学会

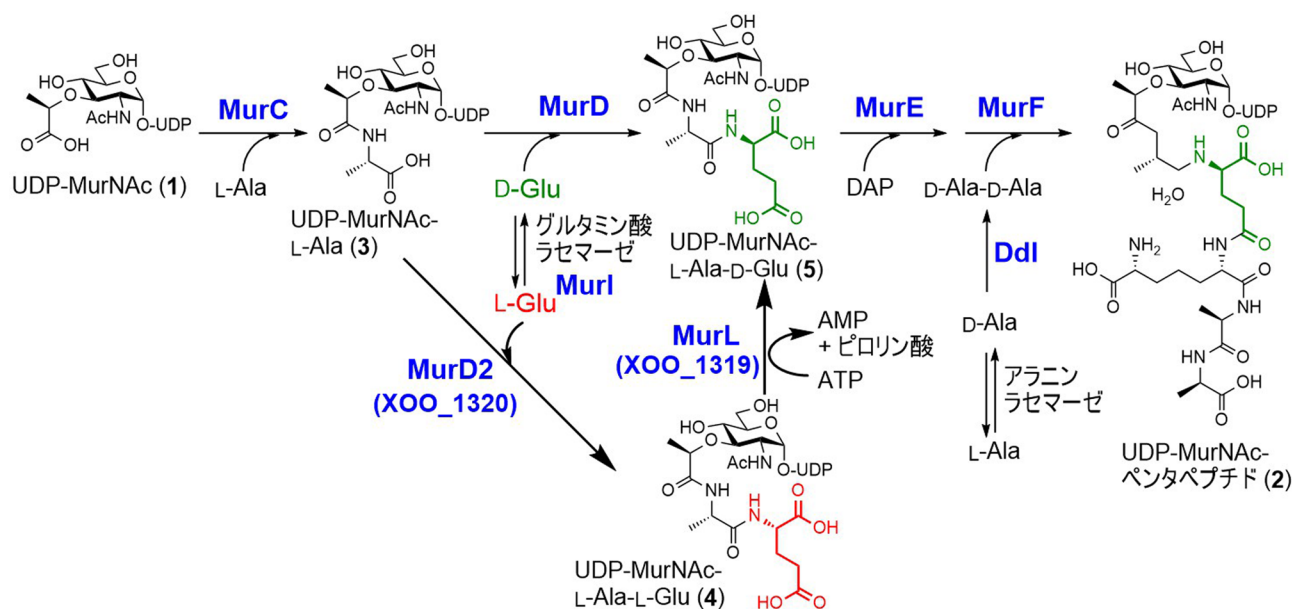


図1 ペプチドグリカン合成経路
新規経路を太い矢印で示してある。

ミド結合することでUDP-MurNAcペンタペプチド(2)が形成される(図1)^{6,7)}。この際必要なD-GluはPLP非依存型のグルタミン酸ラセマーゼで、D-AlaはPLP依存酵素であるアラニンラセマーゼで生合成される^{8,9)}。

しかし、我々が植物病原菌のザントモナス(*Xanthomonas*)属細菌のゲノムを精査したところ、UDP-MurNAcペンタペプチド生合成遺伝子のうち、既知のグルタミン酸ラセマーゼ遺伝子のみが見いだせなかった。この事実は*Xanthomonas*属細菌において新規なD-Glu供給系が存在することを示唆している。そこで、グルタミン酸ラセマーゼ遺伝子の欠損に起因するD-Glu要求性大腸菌株のWM335を用いて、D-Glu要求性を相補する遺伝子領域を*Xanthomonas oryzae*ゲノムよりショットガンクローニングで取得したところ、既知酵素と相同性がまったくないXOO_1319、およびMurDと相同性を示すXOO_1320の二つの遺伝子が相補に必要であることが明らかになった。また、組換え酵素を用いた*in vitro*実験で、XOO_1320がUDP-MurNAc-L-Ala(3)にL-Gluを結合する酵素であり、XOO_1319がUDP-MurNAc-L-Ala-L-Glu(4)の末端のL-Glu残基をエピメラーゼであることを明らかとした(図1)¹⁰⁾。XOO_1320については、大腸菌のMurDと26%相同性があるが、UDP-MurNAc-L-Alaに対して立体化学が異なるL-Gluを付加することからMurD2と命名した。また、MurD2のGlu立体異性体の認識にはArg358とGlu197が重要であり、これら二つのアミノ酸残基を大腸菌由来MurDのものに置換(Arg358Lys, Glu197Asp)するだけで基質特異性をL-GluからD-Gluへ完全に交換できることがわかった¹¹⁾。

XOO_1319は既知酵素と相同性がなく、特徴的なモチーフ配列や補酵素結合領域も持たないまったく新規なエピメラーゼであった。本酵素は、エピメリ化反応に1当量

のアデノシン三リン酸(adenosine triphosphate: ATP)とMg²⁺イオンを必要とし、アデノシン一リン酸(adenosine monophosphate: AMP)を副成する。また、Glu残基のエピメリ化反応には方向性があり、UDP-MurNAc-L-Ala-D-Glu(5)とATPを基質にした反応は進行しなかった。エピメリ化反応では、一般に基質と生成物の自由エネルギーが同程度であるため、両異性体の平衡混合物を与えるが、本酵素はATPの加水分解に伴う自由エネルギーを利用して単方向(L→D)のみのエピメリ化を達成していると考えられる。本酵素はATPを立体反転反応に利用する初の例でありMurLと命名した。反応機構の詳細については今後の解析が待たれるが、基質であるUDP-MurNAc-L-Ala-L-Glu(4)のL-Glu残基の α -カルボン酸をアデニル化により活性化した後に α プロトンの引抜きが起こると考えられる。

ゲノムデータベースを探索したところ、新規ペプチドグリカン生合成経路は、 α -プロテオバクテリアである*Devosia*属や*Parvularcula*属、 γ -プロテオバクテリアである*Xylella*属、*Stenotrophomonas*属、*Frateriella*属、*Rhodanobacter*属、*Pseudoxanthomonas*属、*Lysobacter*属細菌、希少放線菌である*Micromonospora*属、*Actinoplanes*属、*Salinispora*属細菌などに見いだされ、いずれもMurD2とMurLの相同遺伝子が隣接して存在していた。

3. ジペプチドエピメラーゼ

エノラーゼスーパーファミリーは、ムコン酸シクロイソメラーゼやマンデル酸ラセマーゼ、 α -スクシニル安息香酸合成酵素、 β -メチルアスパラギン酸アンモニリアーゼ等を含む酵素の一群であり、Mg²⁺依存的に、カルボン酸の α プロトンの引き抜きに伴うさまざまな反応を触媒する。イリノイ大学のGerltらは、機能未知のエノラーゼ

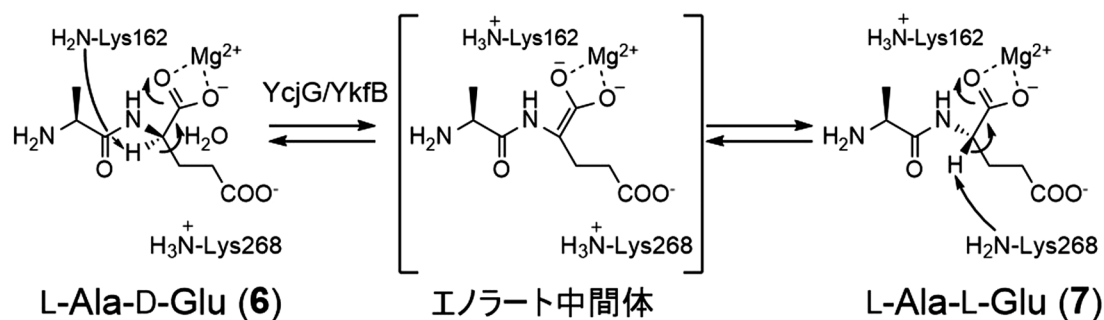


図2 ジペプチドエピメラーゼの反応機構

スーパーファミリー酵素遺伝子の解析を進める中で、ペプチドグリカンの代謝経路に関わるエンドペプチダーゼIやトランスポーターに隣接して、機能未知のエノラーゼ相同遺伝子YcjG（大腸菌）やYkfB（枯草菌）を見だし、その機能解明を行った¹²⁾。エンドペプチダーゼIは、L-Ala-D-Glu-*meso*-DAPをL-Ala-D-Glu(6)と*meso*-DAPに分解する酵素である。不明であった6の分解経路にYcjGとYkfBが関与する予想のもと、組換え酵素を用いて6を基質に*in vitro*反応を行ったところ、L-Ala-L-Glu(7)の生成が確認され、本酵素がジペプチドエピメラーゼであることが示された。また、その基質特異性について、YcjGはジペプチド基質のN末端側残基に対する特異性は高いものの、C末端側残基に対しては寛容であった。一方、YkfBはL-Ala-D/L-GluやL-Ala-D/L-Aspのみを基質にする。YcjGとYkfBはそれぞれアボ酵素と基質複合体の両X線結晶解析が報告されており、他のエノラーゼスーパーファミリー酵素と同様に $(\beta/\alpha)_\beta$ バレル構造を持ち、活性部位には基質カルボン酸に配位した Mg^{2+} イオンと、基質を挟んで二つのLys残基が存在した。二つのLysについては変異実験でも活性に重要であることが示され、図2のようなエノラートを經由する反応機構が提唱されている^{13,14)}。なお、相同遺伝子は多数の微生物に見いだされ、このうち、超好熱性の嫌気性グラム陰性細菌*Thermotoga maritima*由来の相同酵素(TM0006)については、L-Ala-D/L-PheやL-Ala-D/L-Tyr、L-Ala-D/L-Hisに対して高い活性を示した。相同遺伝子には配列多様性があり、ペプチドグリカンの分解経路以外の生化学的役割を持つものも多いと考えられている¹⁵⁾。

4. 非リボソームペプチド合成酵素

ペニシリンやバンコマイシン、サイクロスポリン等のペプチド系の二次代謝産物の生合成に関わる非リボソームペプチド合成酵素(nonribosomal peptide synthetase: NRPS)は、リボソームによる翻訳機構とはまったく異なるペプチド合成酵素であり、モジュール型の巨大な酵素複合体により逐次的にペプチド鎖を伸長する¹⁶⁾。一つのアミノ酸残基の伸長に対応する繰り返し構成単位をモジュールと呼び、その中にはアデニル化(A)ドメイン、縮合(C)ドメイン、ペプチジルキャリアタンパク質(peptidyl carrier

protein: PCP)ドメインなどの複数の触媒ドメインが存在する。このうち(A)ドメインは、伸長基質となるアミノ酸の決定因子であり、ATPにより基質アミノ酸のカルボン部をアシルアデニル酸として活性化後、PCP上にチオエステル結合を介してロードする。(A)ドメインには、非タンパク質性アミノ酸を用いるものも多く、リボソームのような構成アミノ酸の制限はない。(C)ドメインは、上流のペプチジル-PCPと下流のアミノアシル-PCPの間のアミド結合形成を触媒し、ペプチド鎖を伸長する。上述の基本ドメインに加えて、N-メチル化(NMe)ドメイン、エピメラーゼ(E)ドメイン、チアゾリン/オキサゾリン環形成(Cy)ドメインなどがモジュール中に存在した場合、これらドメインによりペプチド鎖が修飾される。

(E)ドメインは、伸長過程でD-アミノ酸の導入を触媒するが、その触媒機構についてはハーバード大学のWalshらによる実験を皮切りに詳細に解析された¹⁷⁻¹⁹⁾。グラミシジンS生合成に関わるNRPSの最初のアミノ酸の取り込みを触媒する開始モジュールには、(A₁-PCP₁-E₁)ドメインが存在し、L-Pheを基質に(PCP₁)ドメイン上にD-Pheがロードされる。この過程ではD体の形成反応とアデニル化を經由する(PCP₁)ドメインとのアシル化反応が起こるが、組換え酵素とL-Phe、ATPを用いた*in vitro*解析で反応の順番が詳細に追跡され、反応初期ではL-Pheの消費とともにアデニル体L-Phe-AMP(8)が生成し、続いてL-Phe-PCP₁(9)とD-Phe-PCP₁(10)が順次生成することが示された¹⁷⁻¹⁹⁾。すなわち、(E₁)ドメインによるエピメリ化ではL-Phe-PCPチオエステルを基質とする。また、本反応ではD/L-Phe-PCP₁の混合物が得られるが、すぐ下流の(C₂)ドメインによる縮合でD-Phe-PCP₁(10)が選択的にアミド化されることが示されており、最終的には、N末端アミノ酸がD体となったペプチドのみが生合成される(図3)²⁰⁾。また、チロシジンのNRPSの4番目のモジュール(C₄-A₄-PCP₄-E₄)では、(A₄)ドメインによってL-Pheが(PCP₄)ドメインにロードされた後に、(C₄)ドメインが上流からの基質であるD-Phe-L-Pro-L-Phe-PCP₃(11)とのアミド結合形成反応を触媒してD-Phe-L-Pro-L-Phe-L-Phe-PCP₄(12)を生成、最後に(E₄)ドメインによるエピメリ化反応で13が進むことが明らかになっている。この場合もエピメリ化がアシル-PCPチオエステル上で進行する点では、グラミシジンSの場合と同様である。

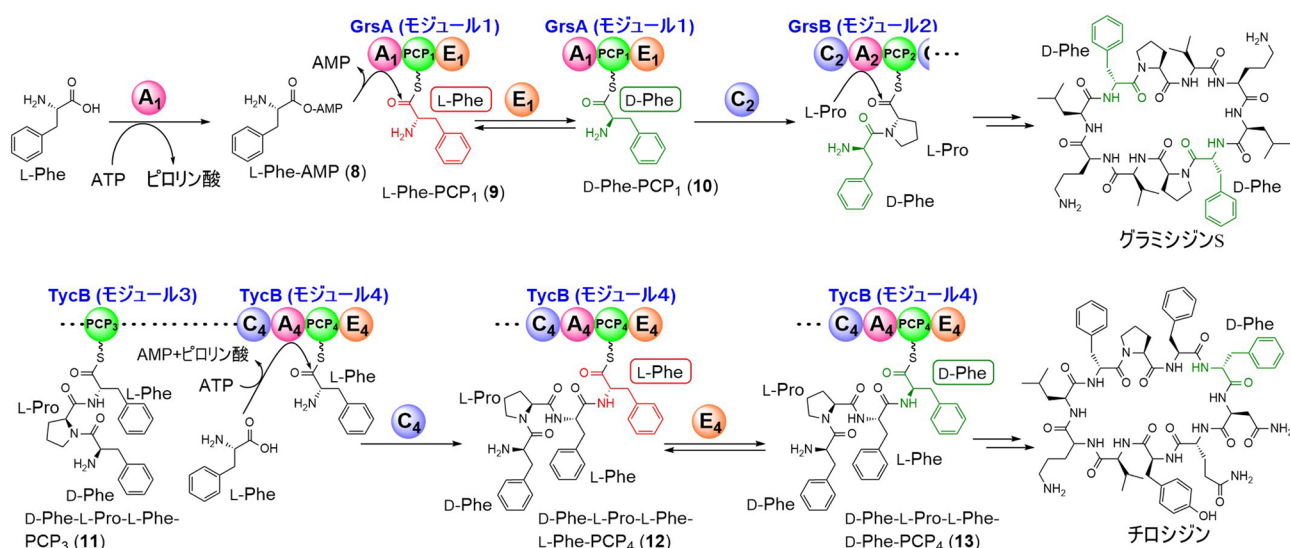


図3 NRPSでの逐次的エピメリ化

X線結晶解析では、保存されたGluとHis残基の側鎖が、それぞれチオエステル基質の α プロトンとカルボニル酸素に近接しており、前者は酸塩基触媒として、後者はエノラトアニオンの安定化に関与することが示されている²¹⁾。

5. リボソーム翻訳系翻訳後修飾ペプチド生合成に関わるエピメリ化反応

二次代謝産物のD-アミノ酸含有ペプチドの多くは、ペプチド鎖伸長段階での逐次的なエピメリ化が可能なNRPSで生合成される。これに対して、リボソーム由来ペプチドの翻訳後修飾で生合成されるリボソーム翻訳系翻訳後修飾ペプチド (ribosomally synthesized and post-translationally modified peptide: RiPP) と呼ばれる化合物群の中にもD-アミノ酸が見いだされている。RiPPは、N末端側のリーダーペプチドとC末端側のコアペプチドからなる前駆体ペプチドとして翻訳される。前駆体ペプチドの生成後、修飾酵素がリーダーペプチドを認識してコアペプチドの修飾を行うが、この際、前駆体ペプチド認識因子と呼ばれるタンパク質が修飾反応に介在することもある。最終的にリーダーペプチドが切断されて成熟したRiPPが生じる²²⁾。RiPP経路におけるD-アミノ酸の導入機構は大きく二つに分けられ、ランチビオティックの生合成にみられSer/Thr残基からの脱水反応と続く1,4-付加反応によるものと、エピメリ化反応によるものがある。後者については、ペプチド基質の位置選択的なアミド α プロトンの引抜きが必要であり、現在までに三つのタイプの酵素が知られている。

1) ランチビオティック生合成

食品保存料として用いられるナイシンに代表されるランチビオティックは、ランチオニン (lanthionine: Lan, 14) やメチルランチオニン (methyllanthionine: MeLan, 15) を含むペプチド抗生物質の総称である²³⁾。その生合成につ

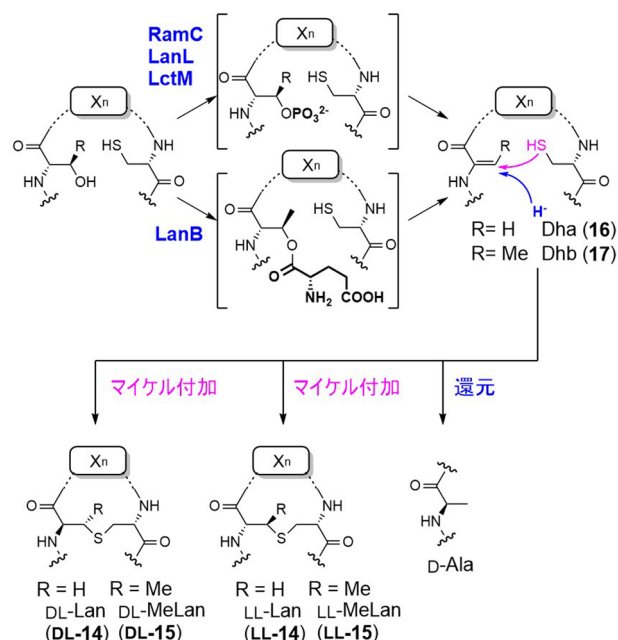


図4 デヒドロアミノ酸形成と1,4-付加反応によるD-アミノ酸導入

いては、古くからリボソームで行われることがわかっており、LanはSerとCysに、MeLanはThrとCysに由来することが示されていた。酵素レベルでの解析は、ラクチシン481の生合成が、イリノイ大学のvan der Donkらによって2004年に初めて報告された²⁴⁾。この場合、二つのドメインからなるLctMが、前駆体ペプチドLctAのSer残基の脱水反応 (N末端脱水ドメイン) と、生じたデヒドロアラニン (dehydroalanine: Dha, 16) 残基に対するCysの硫黄原子のマイケル付加 (C末端 Zn^{2+} 依存環化ドメイン) を触媒してLanが生成する。また、LctMはThrも基質とし、デヒドロブチリン (dehydrobutyrine: Dhb, 17) を経由してMeLanが生成する (図4)。なお、脱水反応には1当量のATPが必要であり、Ser/Thrの水酸基がリン酸化された中

間体を経由する。また、ナイシンの生合成では、上記とは異なり、Glu-tRNA 依存脱水酵素 LanB による水酸基のグルタミル化と β 脱離によりデヒドロアミノ酸が生成する²⁵⁾。この場合、マイケル付加反応は、LctM の C 末端側と相同性を示す LanC により触媒される。なお、Lan 形成反応に基づくランチペプチドの分類が提唱されており、LctM タイプはクラス II、LanB/C タイプはクラス I と呼ばれる。また、クラス II と同様にリン酸化による脱水反応を経由するが、N 末端リアーゼドメイン、リン酸化ドメイン、C 末端環化ドメインの三つのドメインからなる複合酵素 (RamC, LanL) が関与する経路も見いだされ、クラス III や IV (環化ドメインによる細分) と呼ばれる²⁶⁾。これらの Lan 残基の形成反応では、多くの場合 DL-Lan (Ser 由来の α 炭素が D 配置で、Cys 由来 α 炭素が L 配置) が生成する。この立体選択性は、デヒドロアラニンに対するマイケル付加の段階で決まるが、DL-MeLan と LL-MeLan の両者をともに含むシトリシンの生合成酵素を用いた実験で、一つの酵素が両異性体を生成可能なが見いだされた。また、分子動力学計算や基質類縁体を用いた実験により、Dhb-Dhb-X-X-Cys (X はデヒドロアミノ酸や Cys 以外のアミノ酸) 配列からは LL-MeLan が生成し、それ以外の場合は DL-MeLan となることが示唆されている²⁷⁾。

また、ランチビオティックの中には Ser 残基を由来とする D-Ala 残基を含むものが知られている²⁸⁾。D-Ala は、デヒドロアミノ酸に対する 1,4-ヒドリド還元により形成されるが、これまで三つのタイプの還元酵素が同定されている

(図 4)。一つ目は、 Zn^{2+} 依存アルコール脱水酵素によるもので、シアノバクテリア *Nostoc punctiforme* の NpnJ_A は NADPH を補酵素に Dha から D-Ala への還元を触媒することが *in vitro* 実験で示されている²⁹⁾。二つ目は、フラビン依存型の還元酵素で、シトリシン生合成の CrnJ やビセレウシン生合成の BsJ_B が実験的に同定されている^{30, 31)}。また、最近、F₄₂₀H₂ 依存還元酵素 (LxmJ) による還元反応もストレプトミセス属放線菌 (*Streptomyces rochei*) のレクサペプチド生合成で見いだされた³²⁾。

2) ラジカル S-アデノシルメチオニン依存ペプチドエピメラーゼ

ポリセオナミドは、海綿動物から見いだされたペプチド天然物で *tert*-ロイシンが 8 残基、 β -ヒドロキシバリンが 3 残基存在するなど、多くの非タンパク質性アミノ酸を含み、全 48 アミノ酸残基中 18 残基が D 体である (図 5)³³⁾。ほとんど非タンパク質性アミノ酸で構成されるため、ポリセオナミドは NRPS によって生合成されと考えられてきた。しかし、スイス連邦工科大学の Piel らが、海綿から抽出したメタゲノムから生合成遺伝子を探索した結果、ポリセオナミドのアミノ酸配列に対応する前駆体ペプチド遺伝子 (*poyA*) が見いだされ、驚くべきことに、ポリセオナミドが RiPP であることが示された。なお、後に本遺伝子群は海綿に共生する難培養性の *Entotheonella* 属細菌由来であることが示された³⁴⁾。周辺には 9 個の翻訳読み枠が存在し、 α -ケトグルタル酸依存酸化酵素 (*poyI*) やメチル基転

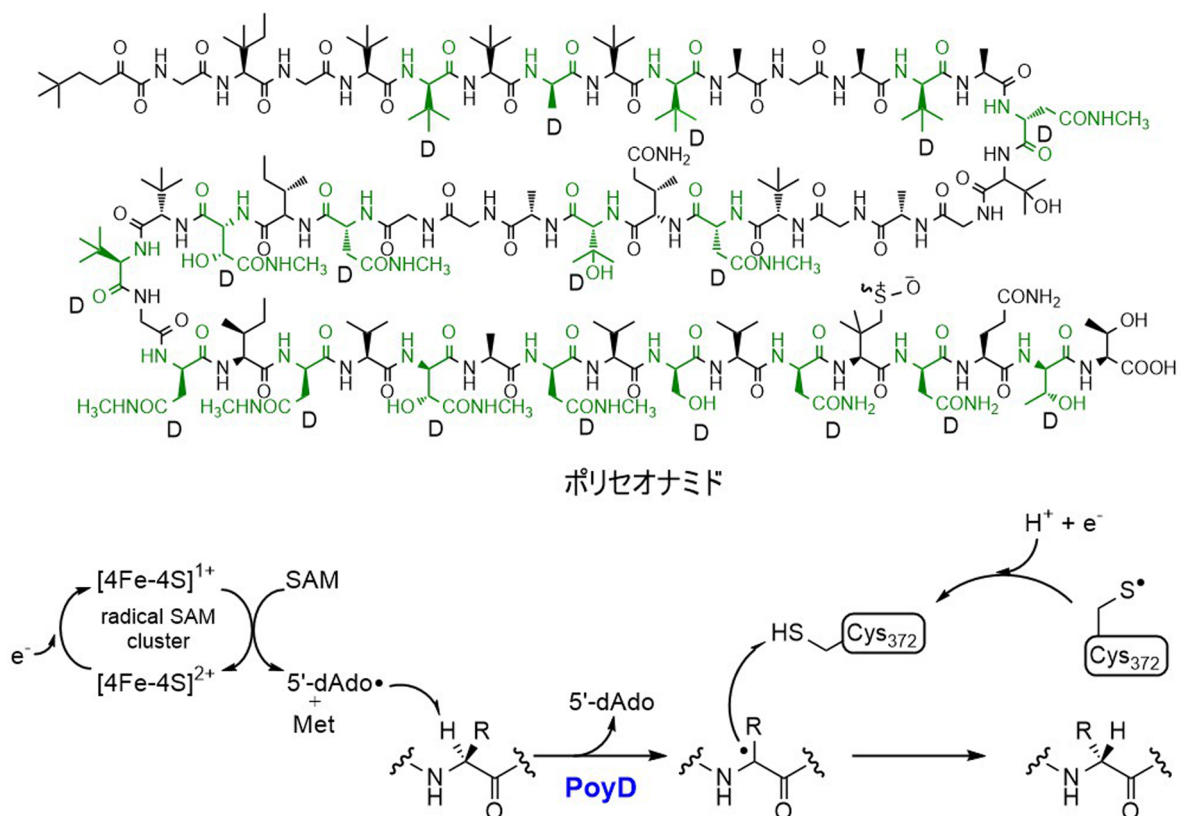


図 5 ポリセオナミドの構造(上)と PoyD の反応機構(下)

移酵素 (*poyB*, *poyC*) により, β -ヒドロキシバリンや *tert*-ロイシンが生成すると考えられた。また, 前駆体ペプチド遺伝子に隣接して機能未知のラジカル *S*-アデノシルメチオニン (*S*-adenosylmethionine: SAM) 酵素遺伝子 (*poyD*) が存在した。ラジカル SAM 酵素は, SAM と [4Fe-4S] 型の鉄硫黄クラスターを補因子とする酵素であり, [4Fe-4S]⁺ による SAM の還元的な C-S 結合の切断によって生成する 5'-デオキシアデノシルラジカル (5'-deoxyadenosyl radical: 5'-dAdo \cdot) を利用したラジカル反応を触媒する。本酵素について, *poyD* 遺伝子を *poyA* 遺伝子と共発現した場合に PoyA に D 体アミノ酸残基が導入されたことから, 前駆体ペプチドのエピメリ化に関与することが証明された。PoyD は, L \rightarrow D の一方方向のみエピメリ化を触媒し, ポリセオナミド構造中のすべての D-アミノ酸を一つの酵素で導入する^{35, 36)}。また, エピメリ化反応の基質認識にはリーダーペプチドが重要であり, 基質の C 末端から N 末端に向けて順次進行することも示されている。PoyD の反応機構については, SAM から生成した 5'-dAdo \cdot がエピメリ化するアミノ酸残基の C α 水素原子を引き抜き, その後に生じたラジカルが反対側に存在する 372 番目の Cys 残基からの水素原子を受け取ることで立体反転が起こると考えられている (図 5)。本反応は, 5'-dAdo \cdot による立体選択的な水素原子の引抜きを利用して, L \rightarrow D への一方方向エピメリ化を達成しているが, この方向性により生成物を単一の立体異性体 (18 残基が D 体) へと収束させる例として興味深い。

3) α/β 加水分解酵素によるエピメリ化

ボトロマイシン類は, *Streptomyces bottropensis* などいくつかのストレプトミセス属放線菌から単離され, メチシリン耐性黄色ブドウ球菌を含むグラム陽性細菌に抗菌活性を示す。本化合物群はアミジン構造を介した環状ペプチド構造を特徴とするが, ボトロマイシン A2 を含む多くの類縁体はチアゾール環に隣接した D-Ala 残基を有する。RiPP 経路で生合成されることが示されており, 前駆体ペプチドの C-メチル化とチアゾリン環形成, マクロアミジン化後にコアペプチドが切り出されて中間体 **18** が生じ, さらに, L-Asp 残基のエピメリ化, 脱炭酸, O-メチル化反応により最終産物であるボトロマイシン A2 が生成する。L-Asp 残基のエピメリ化については, チアゾリン環の α 位で起こる反応であり, 非酵素的にも **18** から **19** が生じることが知られていた (図 6)。しかし, 最近, グラスゴー大学の Koehnke らは, この反応が α/β 加水分解酵素に高い相同性を持つが, ファミリーに保存されている触媒三残基 (Ser/His/Asp) を持たない機能未知酵素 BotH により触媒されることを明らかにした³⁷⁾。BotH は, エピメリ化を触媒する初の α/β 加水分解酵素であり, 可逆反応により二つのエピマーの熱力学的な平衡混合物 (**18/19**) を与える。X 線結晶解析で BotH と基質の共結晶が得られており, 基質の C 末端カルボン酸アニオンと Val41 や Phe110 のアミド窒素との水素結合が観測された。また, エピメリ化で引き抜かれる Asp 残基の α プロトンについては, Asp 側鎖カルボン酸と水素結合を形成していた。BotH がチアゾリンに隣接する Asp または Glu のみエピメリ化可能であることもわかっており, 本反

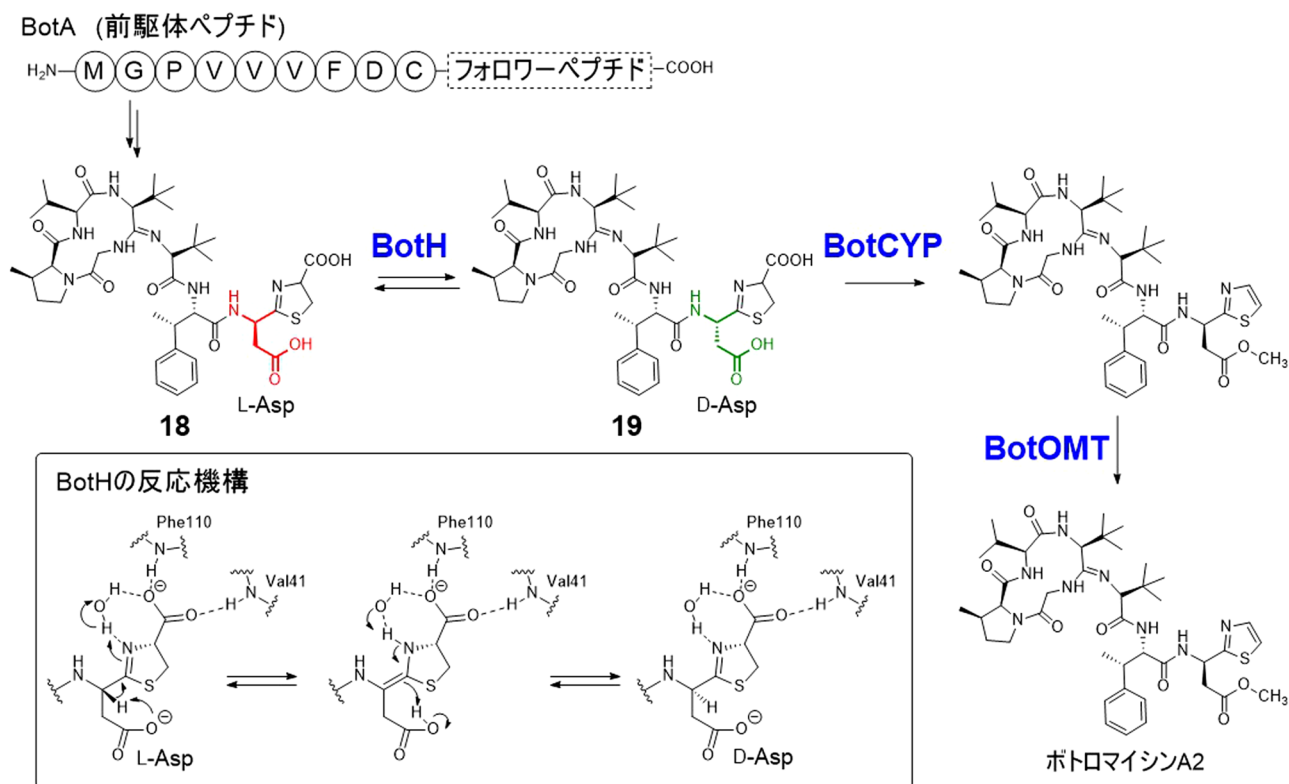


図 6 ボトロマイシン生合成経路とエピメラーゼの反応機構

応は、基質自身が触媒に必要な補助的役割を果たすことが示唆された。すなわち、基質のAsp側鎖カルボン酸が自身の α プロトンを引き抜くことでエナミン中間体が生成し、その後のプロトンが反対側から導入されることでエピメリ化が起こる。なお、本経路では、続くチトクロムP450 (BotCYP) による酸化的脱炭酸反応の段階で、エピメリ化後の19が選択されてD-Aspを有する代謝産物のみが生成される³⁸⁾。

4) ペプチドC末端エピメラーゼ

ストレプトミセス属放線菌 *Streptomyces* sp. M-271 から単離されたMS-271は21アミノ酸残基からなるラッソペプチド天然物であり、C末端にD-Trp残基を有する (図7)。ラッソペプチドは特異な投げ縄構造を持つ天然物の一群で、N末端のアミノ基と8~10残基目に存在するAsp/Gluの側鎖カルボン酸間でのアミド結合を介した環状構造を形成し、C末端側のペプチド鎖がその穴を貫通してロックされた特殊な立体構造をしている³⁹⁾。ラッソペプチドは一般にリボソームで生合成されるため、我々はMS-271のD-Trp残基の導入機構に興味を持ち生合成解析を行った。生産菌のドラフトゲノム解析を行い生合成遺伝子クラスターを同定した結果、MS-271のC末端Trpまでの全配列を含んだ全長42アミノ酸の前駆体ペプチドの遺伝子 (*mshA*) が見いだされたことから、C末端のTrpが翻訳後にエピメリ化されることが示唆された。また、*mshA* 遺伝子の周辺には、投げ縄構造の構築に関わる遺伝子 (*mshC*, *mshB1*, *mshB2*) やジスルフィド形成酵素遺伝子 (*mshE*, *mshF*)、機能未知遺伝子 (*mshH*) が存在したものの、既知のラセマーゼやエピメラーゼと相同性を有する遺伝子は見いだせなかった。しかし、近縁放線菌を宿主に用いたクラスター

の異種発現実験でMS-271が生産されたことから、我々は、クラスター中の唯一の機能未知酵素であるMshHがTrpのエピメリ化に関与すると推定した⁴⁰⁾。

生合成におけるエピメリ化の段階は不明であったため、初めに大腸菌を宿主に前駆体ペプチド遺伝子 (*mshA*) を *mshH* や投げ縄構造構築の遺伝子 (*mshC*, *mshB1*, *mshB2*) と共発現し、*in vivo* 解析した。得られたMshAを加水分解後にキラル誘導体化しLC-MSで分析した結果、*mshH* との共発現でD-Trpが検出されたことから、MshHが新規エピメラーゼであり、リボソームで生合成された直後の前駆体ペプチド(20)を基質としてepi-MshA(21)を生成することが示された。また、前駆体ペプチド認識因子遺伝子 (*mshB1*) を追加で共発現した場合に21の生成量の増加が確認され、MshHは前駆体ペプチド認識因子を利用する修飾酵素であることが示唆された。また、精製した組換えタンパク質 (MshA, MshH, MshB1) を用いた *in vitro* 実験でも、MshHによるMshAからの21の生成と、MshB1による反応促進が確認された。なお、MshHによるエピメリ化は可逆で、長時間の反応でMshA:21が1:1の平衡混合物を生成した。また、リーダーペプチドが基質認識に必須であること、補酵素や金属を必要としないことも示された⁴¹⁾。MshHは、補因子非依存的にペプチドC末端アミノ酸残基のエピメリ化を行う初の酵素であり、酸性度が低いカルボン酸の α 水素の引抜きが必要であることから、反応機構に興味深い。また、MshHは、コアペプチド部に対する基質認識が緩く、生合成工学を利用した非天然型D-アミノ酸ペプチド創製への利用が期待できる。現在、本酵素の詳細な解明を進めている。

6. おわりに

本稿では、細菌のD-アミノ酸含有ペプチド生合成について、ペプチド上でのD-アミノ酸導入反応について紹介した。ペプチド上のエピメリ化反応では位置選択的なプロトンの引抜きが鍵となるが、これを有機化学的に達成するのは難しい。ペプチドエピメラーゼは、 Mg^{2+} やATP, SAM由来のラジカルを利用するものなどさまざまな戦略をとっており、酵素によって多様性がみられる点で興味深い。今後の研究によって、反応の詳細な解明や新たなペプチドエピメラーゼの発見が進むことを期待したい。

文 献

- 1) Braun, V. & Hantke, K. (1974) Biochemistry of bacterial cell envelopes. *Annu. Rev. Biochem.*, **43**, 89–121.
- 2) Reynolds, P.E. (1989) Structure, biochemistry and mechanism of action of glycopeptide antibiotics. *Eur. J. Clin. Microbiol. Infect. Dis.*, **8**, 943–950.
- 3) Radkov, A.D. & Moe, L.A. (2014) Bacterial synthesis of D-amino acids. *Appl. Microbiol. Biotechnol.*, **98**, 5363–5374.
- 4) Hernandez, S.B. & Cava, F. (2016) Environmental roles of microbial amino acid racemases. *Environ. Microbiol.*, **18**, 1673–1685.
- 5) 宮本哲也 (2019) 細菌のD-アミノ酸生合成機構とその機

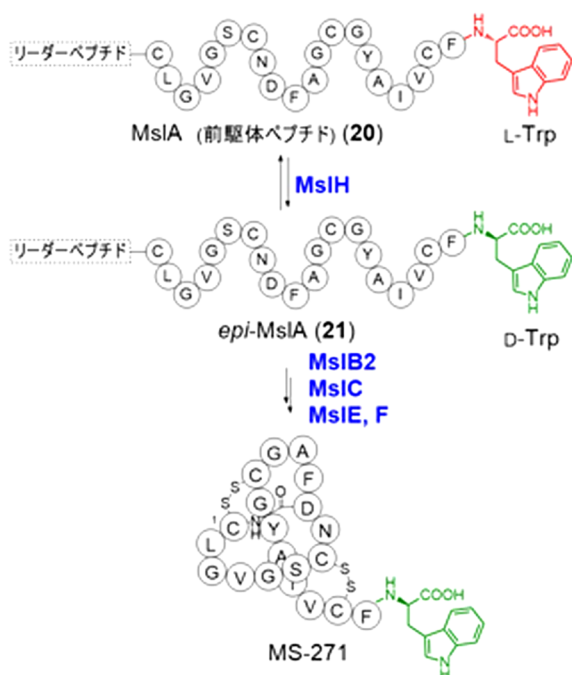


図7 MS-271生合成に関わるC末端エピメリ化反応

- 能. 生化学, **91**, 309–315.
- 6) Van Heijenoort, J. (1998) Assembly of the monomer unit of bacterial peptidoglycan. *Cell. Mol. Life Sci.*, **54**, 300–304.
 - 7) Gautam, A., Vyas, R., & Tewari, R. (2011) Peptidoglycan biosynthesis machinery: A rich source of drug targets. *Crit. Rev. Biotechnol.*, **31**, 295–336.
 - 8) Thorne, C.B., Gomez, C.G., & Housewright, R.D. (1955) Transamination of D-amino acids by *Bacillus subtilis*. *J. Bacteriol.*, **69**, 357–362.
 - 9) Doublet, P., Van Heijenoort, J., Bohin, J.P., & Mengin-Lecreulx, D. (1993) The *murI* gene of *Escherichia coli* is an essential gene that encodes a glutamate racemase activity. *J. Bacteriol.*, **175**, 2970–2979.
 - 10) Feng, R., Satoh, Y., Ogasawara, Y., Yoshimura, T., & Dai, T. (2017) A glycopeptidyl-glutamate epimerase for bacterial peptidoglycan biosynthesis. *J. Am. Chem. Soc.*, **139**, 4243–4245.
 - 11) Feng, R., Satoh, Y., Morita, H., Ogasawara, Y., & Dai, T. (2019) Amino acid residues recognizing isomeric glutamate substrates in UDP-N-acetylmuramic acid-L-alanine-glutamate synthetases. *ACS Chem. Biol.*, **14**, 975–978.
 - 12) Schmidt, D.M., Hubbard, B.K., & Gerlt, J.A. (2001) Evolution of enzymatic activities in the enolase superfamily: Functional assignment of unknown proteins in *Bacillus subtilis* and *Escherichia coli* as L-Ala-D/L-Glu epimerases. *Biochemistry*, **40**, 15707–15715.
 - 13) Gulick, A.M., Schmidt, D.M., Gerlt, J.A., & Rayment, I. (2001) Evolution of enzymatic activities in the enolase superfamily: Crystal structures of the L-Ala-D/L-Glu epimerases from *Escherichia coli* and *Bacillus subtilis*. *Biochemistry*, **40**, 15716–15724.
 - 14) Klenchin, V.A., Schmidt, D.M., Gerlt, J.A., & Rayment, I. (2004) Evolution of enzymatic activities in the enolase superfamily: Structure of a substrate-liganded complex of the L-Ala-D/L-Glu epimerase from *Bacillus subtilis*. *Biochemistry*, **43**, 10370–10378.
 - 15) Kalyanaraman, C., Imker, H.J., Fedorov, A.A., Fedorov, E.V., Glasner, M.E., Babbitt, P.C., Almo, S.C., Gerlt, J.A., & Jacobson, M.P. (2008) Discovery of a dipeptide epimerase enzymatic function guided by homology modeling and virtual screening. *Structure*, **16**, 1668–1677.
 - 16) Marahiel, M.A. (2016) A structural model for multimodular NRPS assembly lines. *Nat. Prod. Rep.*, **33**, 136–140.
 - 17) Stachelhaus, T. & Walsh, C.T. (2000) Mutational analysis of the epimerization domain in the initiation module PheATE of gramicidin S synthetase. *Biochemistry*, **39**, 5775–5787.
 - 18) Luo, L., Burkart, M.D., Stachelhaus, T., & Walsh, C.T. (2001) Substrate recognition and selection by the initiation module PheATE of gramicidin S synthetase. *J. Am. Chem. Soc.*, **123**, 11208–11218.
 - 19) Luo, L. & Walsh, C.T. (2001) Kinetic analysis of three activated phenylalanyl intermediates generated by the initiation module PheATE of gramicidin S synthetase. *Biochemistry*, **40**, 5329–5337.
 - 20) Clugston, S.L., Sieber, S.A., Marahiel, M.A., & Walsh, C.T. (2003) Chirality of peptide bond-forming condensation domains in nonribosomal peptide synthetases: The C5 domain of tyrocidine synthetase is a DCL catalyst. *Biochemistry*, **42**, 12095–12104.
 - 21) Samel, S.A., Czodrowski, P., & Essen, L.O. (2014) Structure of the epimerization domain of tyrocidine synthetase A. *Acta Crystallogr. D Biol. Crystallogr.*, **70**, 1442–1452.
 - 22) Hetrick, K.J. & Van Der Donk, W.A. (2017) Ribosomally synthesized and post-translationally modified peptide natural product discovery in the genomic era. *Curr. Opin. Chem. Biol.*, **38**, 36–44.
 - 23) Field, D., Hill, C., Cotter, P.D., & Ross, R.P. (2010) The dawn of a 'Golden era' in lantibiotic bioengineering. *Mol. Microbiol.*, **78**, 1077–1087.
 - 24) Xie, L., Miller, L.M., Chatterjee, C., Averin, O., Kelleher, N.L., & Van Der Donk, W.A. (2004) Lactacin 481: In vitro reconstitution of lantibiotic synthetase activity. *Science*, **303**, 679–681.
 - 25) Ortega, M.A., Hao, Y., Zhang, Q., Walker, M.C., Van Der Donk, W.A., & Nair, S.K. (2015) Structure and mechanism of the tRNA-dependent lantibiotic dehydratase NisB. *Nature*, **517**, 509–512.
 - 26) Knerr, P.J. & Van Der Donk, W.A. (2012) Discovery, biosynthesis, and engineering of lantipeptides. *Annu. Rev. Biochem.*, **81**, 479–505.
 - 27) Tang, W., Jimenez-Oses, G., Houk, K.N., & Van Der Donk, W.A. (2015) Substrate control in stereoselective lanthionine biosynthesis. *Nat. Chem.*, **7**, 57–64.
 - 28) Skaugen, M., Nissen-Meyer, J., Jung, G., Stevanovic, S., Sletten, K., Inger, C., Abildgaard, M., & Nes, I.F. (1994) In vivo conversion of L-serine to D-alanine in a ribosomally synthesized polypeptide. *J. Biol. Chem.*, **269**, 27183–27185.
 - 29) Yang, X. & Van Der Donk, W.A. (2015) Post-translational introduction of D-alanine into ribosomally synthesized peptides by the dehydroalanine reductase NpnJ. *J. Am. Chem. Soc.*, **137**, 12426–12429.
 - 30) Lohans, C.T., Li, J.L., & Vederas, J.C. (2014) Structure and biosynthesis of carnolysin, a homologue of enterococcal cytolysin with D-amino acids. *J. Am. Chem. Soc.*, **136**, 13150–13153.
 - 31) Huo, L. & Van Der Donk, W.A. (2016) Discovery and characterization of bicereucin, an unusual D-amino acid-containing mixed two-component lantibiotic. *J. Am. Chem. Soc.*, **138**, 5254–5257.
 - 32) Xu, M., Zhang, F., Cheng, Z., Bashiri, G., Wang, J., Hong, J., Wang, Y., Xu, L., Chen, X., Huang, S.X., et al. (2020) Functional genome mining reveals a class V lanthipeptide containing a D-amino acid introduced by an F₄₂₀H₂-dependent reductase. *Angew. Chem. Int. Ed. Engl.*, **59**, 18029–18035.
 - 33) Hamada, T., Matsunaga, S., Yano, G., & Fusetani, N. (2005) Polytheonamides A and B, highly cytotoxic, linear polypeptides with unprecedented structural features, from the marine sponge, *Theonella swinhoei*. *J. Am. Chem. Soc.*, **127**, 110–118.
 - 34) Wilson, M.C., Mori, T., Ruckert, C., Uria, A.R., Helf, M.J., Takada, K., Gernert, C., Steffens, U.A.E., Heycke, N., Schmitt, S., et al. (2014) An environmental bacterial taxon with a large and distinct metabolic repertoire. *Nature*, **506**, 58–62.
 - 35) Freeman, M.F., Gurgui, C., Helf, M.J., Morinaka, B.I., Uria, A.R., Oldham, N.J., Sahl, H.G., Matsunaga, S., & Piel, J. (2012) Metagenome mining reveals polytheonamides as posttranslationally modified ribosomal peptides. *Science*, **338**, 387–390.
 - 36) Morinaka, B.I., Vagstad, A.L., Helf, M.J., Gugger, M., Kegler, C., Freeman, M.F., Bode, H.B., & Piel, J. (2014) Radical S-adenosyl methionine epimerases: Regioselective introduction of diverse D-amino acid patterns into peptide natural products. *Angew. Chem. Int. Ed. Engl.*, **53**, 8503–8507.
 - 37) Sikandar, A., Franz, L., Adam, S., Santos-Aberturas, J., Horbal, L., Luzhetskyy, A., Truman, A.W., Kalina, O.V., & Koehnke, J. (2020) Author correction: The bottromycin epimerase BotH defines a group of atypical α/β -hydrolase-fold enzymes. *Nat. Chem. Biol.*, **16**, 1034.
 - 38) Adam, S., Franz, L., Milhim, M., Bernhardt, R., Kalina, O.V., & Koehnke, J. (2020) Characterization of the stereoselective P450 enzyme BotCYP enables the *in vitro* biosynthesis of the

- bottomycin core scaffold. *J. Am. Chem. Soc.*, **142**, 20560–20565.
- 39) Maksimov, M.O., Pan, S.J., & James Link, A. (2012) Lasso peptides: Structure, function, biosynthesis, and engineering. *Nat. Prod. Rep.*, **29**, 996–1006.
- 40) Feng, Z., Ogasawara, Y., Nomura, S., & Dai, T. (2018) Bio-synthetic gene cluster of a D-tryptophan-containing lasso peptide, MS-271. *ChemBioChem*, **19**, 2045–2048.
- 41) Feng, Z., Ogasawara, Y., & Dai, T. (2021) Identification of the peptide epimerase MslH responsible for D-amino acid introduction at the C-terminus of ribosomal peptides. *Chem. Sci. (Camb.)*, **12**, 2567–2574.

著者寸描

●小笠原 泰志（おがさわら やすし）

北海道大学大学院工学研究院応用化学部門 准教授。博士（理学）。

■略歴 2000年東京工業大学理学部化学科卒業。05年同大学院理工学研究科化学専攻博士後期課程修了。同年米国テキサス大学薬学部博士研究員。12年米国ニューメキシコ大学生物化学科特任助教。14年北海道大学大学院工学研究院応用化学部門助教。21年准教授。現在に至る。

■研究テーマと抱負 二次代謝酵素の機能解析。

●佐藤 康治（さとう やすはる）

北海道大学大学院工学研究院応用化学部門 助教。博士（工学）。

■略歴 1998年室蘭工業大学工学部応用化学科卒業。2000年北海道大学大学院工学研究科分子化学専攻修士課程修了。03年同大学院工学研究科分子化学専攻博士後期課程修了。同年北海道大学大学院工学研究科分子化学専攻助手。15年北海道大学大学院工学研究院応用化学部門助教。現在に至る。

■研究テーマと抱負 微生物を活用した有用物質生産。

●大角 徹（だいり とおる）

北海道大学大学院工学研究院応用化学部門教授。農学博士。その他については本誌89巻2号（2017）, p. 221をご参照ください。