# 【総 説】

# β ラクタム系薬の開発

# 石黒正路

#### 財団法人サントリー生物有機科学研究所\*

(平成 16 年 5 月 7 日受付・平成 16 年 6 月 15 日受理)

 $\beta$  ラクタマーゼの変異による広範な  $\beta$  ラクタム剤への親和性と基質分解能の向上,そして変異による PBP の  $\beta$  ラクタム剤への親和性の低下によって  $\beta$  ラクタム系抗菌薬に対する耐性が獲得されており, $\beta$  ラクタム剤にはこれらの耐性を克服できる新しい誘導体の開発が望まれる。すなわち,変異した PBP に対して高い親和性を示し,変異した  $\beta$  ラクタマーゼ(ESBL)に抵抗性を有する構造をもつ  $\beta$  ラクタム剤がデザインされる必要がある。

X線結晶解析により, PBP および多くの  $\beta$  ラクタマーゼの結晶構造が明らかとなり, また MRSA の PBP2a や  $\beta$  ラクタム系抗菌薬の親和性が低下した PBP2x のミュータントの立体構造も明らかにされ ている。このような構造情報から得られる重要なアミノ酸残基の役割の解明とコンピュータによるドッキングシミュレーションを組み合わせることによって,  $\beta$  ラクタム剤の加水分解機構を解明でき, これ をもとに MRSA に対して親和性を有し,  $\beta$  ラクタマーゼに安定な 5, 6 シスペネム化合物などのデザインが可能となっている。

Key words:  $\beta$ -lactamase , computer-assisted disign , crystal structure , peniscillin-binding protein , proteimics

 $\beta$  ラクタム薬はバクテリアの細胞壁合成酵素 (penicillinbinding proteins, PBPまたはD-Ala-D-Ala transpeptidase )の活 性を選択的に阻害することによって,抗菌活性を示すことは よく知られている。しかし,最近ではバクテリアが $\beta$  ラクタ ム薬耐性となる機構として, PBPの基質認識部位が変化し, 細胞壁合成のための基質となるペプチドグリカンは認識する が,その阻害剤である $\beta$  ラクタム薬には親和性を示さない構 造となっていることが示されている<sup>1</sup>。

ー方,  $\beta$  ラクタム薬に対する耐性菌が産生する  $\beta$  ラクタ マーゼは  $\beta$  ラクタム薬に高い親和性を示して不活性化する。 このような  $\beta$  ラクタマーゼ産生耐性菌に対してはこれに親 和性を示さない新しい  $\beta$  ラクタム薬をデザインすることで 対処されてきたが,最近では  $\beta$  ラクタマーゼの基質認識部位 の変異によって広範な  $\beta$  ラクタム薬を不活性化する能力を 有する  $\beta$  ラクタマーゼ(ESBL)が出現している<sup>2</sup>)。

最近の X 線結晶構造解析の進歩により多くの $\beta$  ラクタ マーゼの立体構造が解明され,さらに PBP についても $\beta$  ラ クタム薬が反応するドメインの立体構造が明らかになって, これらの酵素が $\beta$  ラクタム薬と反応する立体構造モチーフ がアミノ酸配列上のホモロジー以上によく似ていることが明 らかになっている<sup>3)</sup>。このような知見をもとに,耐性菌から見 出された $\beta$  ラクタマーゼや PBP のアミノ酸配列から変異部 位が及ぼす基質認識の変化について,酵素と $\beta$  ラクタム薬の



Fig. 1.  $\beta$ -lactam design based on structural proteomics.

複合体形成能をコンピュータ・シミュレーションにより推測 することも可能となっている<sup>4)</sup>。すなわち, PBP に親和性を もち,β ラクタマーゼに対しては加水分解を受けないβ ラ クタム剤をコンピュータ上で仮想的にスクリーニングでき る。Fig.1 に示すように,結晶構造やコンピュータ・シミュ レーションによって作成したβ ラクタマーゼやPBPの立体 構造はこれら酵素の反応性や基質特異性を解明するうえで非 常に重要でありポストゲノム時代における創薬プロテオミッ クスの重要な位置を占めている。

#### **I**. **PBP**の構造と基質認識

PBP の D-Ala-D-Ala 転移酵素ドメインの立体構造は *Streptococcus pneumoniae* の PBP2x とその変異体およ び MRSA の PBP2a が解明されている<sup>1.5</sup>)。PBP2a と PBP 2x の活性部位を重ね合わせて比較すると Fig. 2 のよう になり,明らかに基質結合部位が狭くなっていることが わかる。このような構造変化が $\beta$  ラクタム薬の親和性の 減少をもたらしていることが容易に想像できる。一方, PBP2a は細胞壁合成の基質であるペプチドグリカンの D-Ala-D-Ala 部分に対する親和性を保持しており,ペプチ ド転移酵素としての機能を果たしている。 $\beta$  ラクタム薬 はこのペプチド部分の模倣体として作用すると考えられ ていることからペプチド部分の構造によりよく似た  $\beta$ ラクタム薬のデザインによって PBP2a に対して親和性 の高い,すなわち MRSA に対して抗菌活性を示す $\beta$  ラ クタム薬が得られると期待される。

PBP2aとの複合体モデルから得られるペプチドの構造とペネム系β ラクタム薬であるファロペネム<sup>6)</sup>(Fig. 3の化合物1)を重ね合わせると構造的に対応しない部位が存在する(Fig. 4)。ファロペネムのヒドロキシエチル基にさらにメチル基を付加した化合物3はすべての菌に対して活性を低下させるためFig. 4の重ね合わせの結果と併せて考えると5,6トランスヒドロキシエチル基は酵素の限られた空間に結合すると推測された。これはMRSAにおいて基質の結合部位が縮小してヒドロキシエチル基の結合空間がさらに限定されることを示している。このヒドロキシエチル基はペプチドが占める位置とは大きく異なるため,ペプチドに対応した置換基のデザ

インが親和性の獲得に必須であると考えられ,この条件 を満足する置換基として5,6 トランス配置のヒドロキ シエチル基を5,6 シス配置に変換した異性体が Fig.5 に示すようにペプチドの占める空間に対応すると推測さ れた。Table1には5,6 シス体(Fig.3の化合物2)の



Fig. 2. Superimposed structures of PBP2a and PBP2x substrate-binding sites. Main skeletons of enzymes are shown by ribbon models and selected residues at the binding site by the ball-and-stick model. Arrows indicate differences in enzyme loops.



Fig. 3. Penem  $\beta$ -lactam derivatives.





Fig. 5. Superimposition of 5,6-cis-penem ( dark ) and peptide moiety ( AcLys-D-Ala-D-Ala-OH )

Fig. 4. Superimposition of faropenem and peptide moiety (AcLys-D-Ala-D-Ala-OH) Hydroxyethyl and tetrahydrofuryl groups of faropenem are circled.

Bacteria	1	2	3	8
S. aureus 209P JC-1	0.10	0.39	0.78	0.10
S. aureus (MRSA)	> 100	6.25	> 100	3.13
S. epidermidis ATCC 14990	0.05	0.10	0.39	< 0.025
E. faecalis ATCC 29212	0.78	0.39	25	1.56
E. faecium ATCC 8043	6.25	3.13	> 100	3.13
E. avium 14	50	12.5	> 100	0.39
B. subtilis ATCC 6633	< 0.025	0.05	0.78	0.05
M. luteus ATCC 9341	0.10	0.10	1.56	0.10
E. coli NIHJ JC-2	0.39	3.13	100	0.20
<i>E. coli</i> KC-14	0.10	0.78	6.25	0.20
<i>E. coli</i> KC-14/RGN 823 *	0.10	100	12.5	0.78
<i>C. freundil</i> GN 7391 *	25	> 100	> 100	6.25
E. cloacae NCTC 9394 *	1.56	> 100	> 100	0.78
K. pneurnoniae ATCC 15380	0.20	1.56	12.5	0.39
S. maroesoens IFO 3736	6.25	25	> 100	3.13
P. vulgaris IFO 3851	3.13	1.56	100	0.78
M. morganil IFO 3848	0.78	3.13	25	3.13
P. rettgerl IFO 3850	0.78	3.13	25	6.25
P. aeruginosa PAO-1	> 100	> 100	> 100	12.5
P. aeruginosa IFO 3445	> 100	> 100	> 100	12.5

Table 1.	In vitro antibacterial	activity (MIC.	$\mu g/mL$ ) of pene	em derivatives

-lactamase producing organisms

### MRSA に対する活性を示す。

**ΙΙ**. 変異による β ラクタマーゼの基質認識の変化

β ラクタマーゼによる β ラクタム薬の加水分解は Fig. 6 に示す 2 段階で生じる。まず,第一段階ではβ ラ クタム薬(ここではペニシリン誘導体,4) とβ ラクタ マーゼの活性中心のセリン残基との反応によるアシル中 間体(5)が形成される。このアシル中間体は水分子と反 応して不活性化された加水分解物(6)ともとの酵素に変 換される。この 2 つの反応段階から β ラクタマーゼによ る加水分解に抵抗するには,β ラクタム薬が酵素に取り 込まれない構造をもつか,アシル中間体のアシル基が加 水分解に抵抗する構造をもつ必要がある。後者の場合は  $\beta$  ラクタマーゼに対する阻害活性をもつことになる。ペ ニシリンやセファロスポリン誘導体では $\beta$  ラクタマー ゼに対する親和性を減少して $\beta$  ラクタマーゼに取り込 まれない構造がデザインされている。一方,ペネムやカ ルバペネム誘導体では $\beta$  ラクタマーゼと容易に反応す るため,形成するアシル中間体が安定になる構造がデザ インされてきている。

最近の基質拡張性 β ラクタマーゼ(ESBL)は基質結合



Fig. 6. Hydrolysis of penicillin by  $\beta$ -lactamase.



Fig. 7. Complex structures of ceftazidime in CTX-M-14 (left) and CTX-M-19 (right). Hydrogen bonds are indicated by dotted lines.

部位周辺のアミノ酸残基の変異によって,今まで親和性 を示さなかったセファロスポリン誘導体などに対して親 和性を獲得している。例えばクラスA $\beta$ ラクタマーゼ CTXM-14 はセフタジジム(CAZ)を加水分解できないが, Pro167を Ser 残基に変異させた CTXM-19 は CAZ を加 水分解できるようになる。これら 2種の $\beta$ ラクタマーゼ の立体構造モデルについて CAZ との結合をシミュレー トしたそれぞれの複合体モデルから,CTXM-14 では結合 した CAZ の4位カルボン酸が Ser130 と有効な相互作用 ができずアシル中間体の形成が促進されないが,CTXM-19 では変異した Ser167 と CAZ のアミノチアゾール基 との立体的な相互作用によりアシル中間体の形成が促進 されると推測された(Fig. 7)<sup>1</sup>。

β ラクタム薬と Ser130 残基の相互作用によってアシ ル化反応が開始される重要な相互作用であるため, Pro 167 の Ser 残基への変異の役割が理解でき, Pro167 の位 置がアミノチアゾール基を有するセファロスポリンやア ズトレオナムなどの β ラクタム薬の認識に重要である ことがわかる。

一方,ペネムやカルバペネム誘導体を容易に加水分解 する ESBL ではアシル中間体を容易に加水分解する機能 が獲得されてきている。これにはアシル中間体のアシル 基の動きやすさがアシル基の加水分解と相関する変異が 生じている。

# **III**. $\beta$ ラクタマーゼに対して

### 安定なシスペネムのデザイン

Table 1 に示すように 5,6 トランス体(1)を 5,6 シ ス体(2)に変換すると MRSA に対して抗菌活性を獲得す る。しかし,シス体(2)は $\beta$  ラクタマーゼ産生菌に対し て活性を失う。これはシス体への変換によって $\beta$  ラクタ マーゼと反応したアシル中間体が容易に加水分解される ことによる")。アシル中間体の立体構造モデルを用いて, シスおよびトランス体のアシル中間体と水との反応性を 分子動力学法を用いてシミュレーションを行うと,トラ ンス体では水分子がアシル基と反応しにくいが,アシル 基の動きやすさに制限が少ないシス体のほうが水分子と 反応しやすいことが示唆された(Fig.8)。このアシル基の 動きやすさは, $\beta$  ラクタム薬の2位の置換基によって制 限されると予測された。そこで、2位置換基を変換した誘 導体をデザインしてアシル基の動きに制限を加えられる 誘導体を分子動力学法を用いてスクリーニングしたとこ ろ,誘導体7(Fig.3)に関連する化合物群がβラクタ



Fig. 8. Conformation of acyl-moiety (large circle) of acylenzyme and hydrolytic water molecule(small circle). The arrow indicates the direction of hydrolytic water molecule attack.

マーゼに対して安定であると予測され,誘導体7は MRSA および β ラクタマーゼ産生菌に対する良好な抗 菌活性を示した。また,5,6 トランス体ではヒドロキシ エチル基が PBP の結合部位に最も適した置換基であっ たが5,6 シス体ではさらに大きな置換基をもつ誘導体 & Fig.3)でも同様に良好な抗菌活性を示した(Table 1)。 これは5,6 シス体と5,6 トランス体で同様な置換基 が異なる結合部位に結合することを示していて,当初予 想したとおりに5,6 シス体はペプチドの構造をより模 倣して PBP に結合しているものと考えられる(Fig. 4)。

IV. 終わりに

β ラクタム薬が相互作用する酵素, PBP とβ ラクタ マーゼは変異によってβ ラクタム薬への親和性を変化 させ耐性を獲得している。これらの変異酵素は臨床から いち早く分離され,変異部位が特定されている。一方, 酵素の結晶化および結晶構造解析が進められて,現在で は豊富な立体構造情報が得られており,変異によって変 化する基質スペクトルの拡張機構も明らかにされてきて いる。このような点から,変異 PBP に対して親和性を保 持し, $\beta$  ラクタマーゼに対して安定な $\beta$  ラクタム薬を 合理的にデザインできる可能性が高くなっている。ここ では紹介しなかったが, $\beta$  ラクタム薬に対する耐性とし て薬物排出機構が挙げられる。この薬物排出に関与する 排出蛋白質の立体構造情報も得られるようになってきて いる<sup>8</sup>)。このような排出蛋白質の阻害剤の開発も含め,ポ ストゲノム時代として $\beta$  ラクタム薬の開発領域では,標 的とする酵素の立体構造や複合体構造などの情報が網羅 的に蓄積され構造プロテオミックスとして検証されるこ とにより, $\beta$  ラクタム薬およびその関連の薬の開発がよ り合理的に進められていくものと期待される。

- Lim D, Strynadka N C J: Structural basis for the βlactam resistance of PBP2a from methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*. Nature Struct Biol 11: 870 ~ 876, 2002
- 2) Ishii Y, Ohno A, Taguchi H, et al:Cloning and the Sequence of Cefotaxime-hydrolyzing class A  $\beta$ -Lactamase gene isolated from *Escherichia coli*. Antimicrob Agents Chemother 39: 2269 ~ 2275, 1995
- 3) Gordon E, Mouz N, Duee E, et al: The crystal structure of the penicillin-binding protein 2x from *Streptococcus pneumoniae* and its acyl-enzyme form: Implication in drug resistance. J Mol Biol 299: 477 ~ 485, 2000
- 4) Kimura S, Ishiguro M, Ishii Y, et al: Role of a mutation at position 167 of CTX-M-19 in ceftazidime hydrolysis. Antimicrob Agents Chemother 48: 1454 ~ 1460, 2004
- 5) Dessen A, Mouz N, Gordon E, et al: Crystal structure of PBP2x from a highly penicillin-resistant Streptococcus pneumoniae clinical isolate. J Biol Chem 276: 45106 ~ 45112, 2001
- 6) 石黒正路,西原達郎,田中里枝:新規経口性ペネムβ ラクタム抗菌薬:ファロムの創製。薬学雑誌121: 915~927,2001
- 7) Ishiguro M, Imajo S: The role of water molecules in the deacylation of acylated structures of class A  $\beta$ -lactamase. Drug Desin Discovery 16: 131 ~ 143, 1999
- 8) Murakami S, Nakashima R, Yamashita E, et al: Crystal structure of bacterial multidrug efflux transporter AcrB. Nature 419: 587 ~ 593, 2002

# Structure-based Design of New $\beta$ -lactam Antibiotics

### Masaji Ishiguro

Suntory Institute for Bioorganic Research, 1 1 1 Wakayamadai, Shimamoto-cho, Mishima-gun, Osaka, Japan

 $\beta$ -lactamases acquire substrate spectrum extension by mutating residues at the substrate-binding site, whereas penicillin-binding proteins reduce the affinity with  $\beta$ -lactams by mutating residues at this site. Alteration in the recognition of  $\beta$ -lactams by these penicillin-interacting enzymes must be clarified and new  $\beta$ -lactams designed that have high affinity with penicillin-binding proteins and are stable against extended spectrum  $\beta$ -lactamases. Based on crystal structures of penicillin-binding proteins and  $\beta$ -lactamases, we can deduce the roles of residues at the substrate-binding site and design new  $\beta$ -lactams. With the aid of computational methods, faropenem, a 5,6-trans-penem, was converted to 5,6-cis-penems that show anti-MRSA activity and stability against  $\beta$ -lactamases.