#### -Review-

# ジケトピペラジンの分子構造特性を基盤とする機能性分子の創製

# 中尾允泰

# Development of Novel Functional Molecules Based on the Molecular Structure Characteristics of Diketopiperazines

Michiyasu Nakao

Graduate School of Pharmaceutical Sciences, Tokushima University; 1–78 Sho-machi, Tokushima 770–8505, Japan.

(Received July 19, 2017)

This article focuses on our investigation of the molecular structure characteristics of diketopiperazines (DKPs), and application of these findings to the development of novel functional molecules. DKPs bearing a benzyl moiety are known to adopt a folded conformation, in which the benzyl moiety is folded over the DKP ring. In order to investigate the driving force behind the folded conformation, we synthesized DKPs bearing a benzyl moiety with different *para*-substituents, and demonstrated that the folded conformation likely arose from intramolecular  $CH/\pi$  interactions, based on the electronic effects of *para*-substituents on the benzyl group in <sup>1</sup>H NMR spectroscopy. On the other hand, N4-methylation of DKPs bearing a benzyl moiety was found to change their folded conformation to an extended conformation, based on single crystal X-ray crystallography and <sup>1</sup>H NMR spectroscopy analysis. Next, we attempted to synthesize both hydroxamate-type siderophores containing the DKP ring: rhodotorulic acid and erythrochelin. Facile synthesis of rhodotorulic acid and its *N*,*N'*-dimethylated derivative was achieved by microwave-assisted cyclization of the corresponding dipeptide precursors. Interestingly, *N*,*N'*-dimethylated rhodotorulic acid was found to be more soluble in various organic solvents than rhodotorulic acid. Moreover, erythrochelin was synthesized for the first time, and its metal-chelating ability with not only Fe(III) but also Mg(II) was confirmed based on electrospray ionization mass spectrometry (ESI-MS) analysis. Finally, we synthesized DKPs bearing a primary amino group, and found that they could catalyze the asymmetric aldol reaction between hydroxyacetone and *p*-nitrobenzaldehyde.

**Key words**—diketopiperazine; conformation;  $CH/\pi$  interaction; *N*-methylation; siderophore; organocatalyst

### 1. はじめに

2 分子の α-アミノ酸からなるジペプチドが分子内 環化した環状ジペプチドをジケトピペラジン (diketopiperazine; DKP) という (Fig. 1). DKP は 古くはペプチド合成における副産物とみなされてい たが、様々な生物活性天然物の構造単位であること から注目されつつある複素環化合物である.<sup>1,2)</sup> さら に、近年はアニオンレセプター、ペプチドミメティ クス、ドラッグデリバリーシステムなどの多彩な機 能性を示すことが明らかとなってきた. このような 背景の下、筆者らは DKP の立体配座や物性に関す る特性に着目し、それらの要因を明らかにするとと

徳島大学大学院医歯薬学研究部(〒770-8505 徳島市庄 町 1-78)

e-mail: mnakao@tokushima-u.ac.jp

本総説は、平成28年度日本薬学会中国四国支部奨励賞 の受賞を記念して記述したものである.



Fig. 1. Chemical Structure of Diketopiperazine (DKP)

もに, DKP の分子構造特性を活用した新しい機能 性分子の創製を目的として研究を展開してきた.<sup>3)</sup> 本論文では, DKP の分子構造特性並びにシデロ フォアや有機分子触媒などの機能性分子としての応 用展開について紹介する.

2. フェニルアラニン由来 DKP の立体配座に関 する研究

筆者らは、プロキラルな σ 対称分子である 2-ア ルキル-2-アミノ-1,3-プロパンジオール誘導体の酵 素化学的不斉非対称化反応と、続くエナンチオ分岐



Scheme 1. Determining Absolute Configurations of α-Substituted Serine by the DKP Method

的化学変換を鍵反応とすることで、創薬化学的に重 要な光学活性 α-置換セリン誘導体1の高効率的不 斉合成法を報告している.4) 本研究で得られた α-置 換セリン誘導体1は非天然型のα-アミノ酸誘導体 であることから、従来法による絶対配置の決定が極 めて困難であった.そこで,絶対配置未知のα-置 換セリン誘導体1とフェニルアラニンメチルエステ ル塩酸塩の両エナンチオマー「(S)-及び(R)-2]を 縮合した後、Cbz 基の脱保護反応に続く分子内環化 反応により、光学活性 DKP の両ジアステオマー (S)-及び(R)-3へと変換した (Scheme 1). (S)-及 び(*R*)-3の<sup>1</sup>HNMR スペクトルを測定した結果. DKP 環に対してベンジル基とシスに位置する水素 のシグナルがベンゼン環の磁気異方性効果により高 磁場に観測されることを見い出した、この現象は、 溶液中でベンゼン環と DKP 環が近づいた折りたた み型立体配座をとっていることに起因するものと考 えられた. そこで筆者らは、フェニルアラニン由来 DKP の折りたたみ型立体配座を基盤とする絶対配 置決定法(DKP法)を考案し、α-置換セリン誘導 体1の絶対配置の決定に成功した.5)

これまでに、いくつかのフェニルアラニン由来 DKP は固体状態及び溶液中において折りたたみ型 立体配座をとることが報告されていた.<sup>6-14)</sup> そこ で、筆者らは一連のフェニルアラニン由来 DKP の 折りたたみ型立体配座の要因を明らかにするため、 ベンゼン環のパラ位に種々の置換基を有するフェニ ルアラニン由来 DKP(S)-9 及び(S,S)-10 の合成を 検討した (Scheme 2). すなわち、種々の置換基を 有する Boc-α-アミノ酸(S)-4a-e とグリシンエチル エステル塩酸塩(5)又はアラニンメチルエステル 塩酸塩 [(S)-6] を縮合して得られた保護ジペプチ ド(S)-7a-e 及び(S.S)-8a-e に対し、水-メタノール 混合溶媒中マイクロ波照射(170℃)を行うと、 Boc 基の脱保護に続く分子内環化反応が一挙に進行 し、目的とする DKP(S)-9a-e 及び(S,S)-10a-e が 得られた.<sup>15-23)</sup> (S)-9c と(S,S)-10c 及び(S)-9e と (S,S)-10eは、接触水素添加反応によりそれぞれ (S)-9f と(S,S)-10f 及び(S)-9g と(S,S)-10g へと変 換した. DKP(S)-9 及び(S,S)-10 の<sup>1</sup>H NMR スペ クトルの結果を Table 1 に示す. その結果、(S)-9 の水素 H<sub>A</sub> 及び(S,S)-10 の水素 H<sub>c</sub>(DKP 環に対し てベンジル基とシスに位置する水素)のシグナル は、ベンジル基を持たない DKP(S)-11 の対応する 水素と比較して極めて高磁場に観測された. これ は、ベンゼン環の磁気異方性効果によるものと考え られ, (S)-9 及び(S,S)-10 が溶液中で折りたたみ型 立体配座をとることを強く示唆する結果である. さ らに、電子供与基であるヒドロキシ基やアミノ基を 有する(S)-9f,gのH<sub>A</sub>が(S)-9aに比べて高磁場に 観測されたのに対し、電子求引基であるクロロ基や ニトロ基を有する(S)-9d, e では逆に低磁場に観測 された. 一方、(S,S)-10b-gのH<sub>C</sub>のシグナルは (S,S)-10a と比較していずれも低磁場に観測された が、 電子求引基を有する (S,S)-10d, e はとくに 顕著 な低磁場シフトを示した.一連の HNMR 実験に



Scheme 2. Synthesis of DKPs (S)-9 and (S,S)-10



Table 1. <sup>1</sup>H NMR (500 MHz, DMSO-d<sub>6</sub>) Analysis of DKPs (S)-9 and (S,S)-10

(S)-11



a) H<sub>2</sub>O was used alone as the solvent in the reaction of (S,S)-15a. b) Initiator<sup>TM</sup> 60 (Biotage AB).

Scheme 3. Synthesis of N1-Methylated DKPs (S,S)-15a-c, N4-Methylated DKPs (S,S)-17a-c, and N,N'-Dimethylated DKPs (S,S)-18a-c

おけるベンゼン環の π 電子密度と化学シフトの関 係から,フェニルアラニン由来 DKP の折りたたみ 型立体配座の要因として分子内 CH/π 相互作 用<sup>24-32)</sup>の関与が示唆された.<sup>33)</sup> 電子供与基を有する (*S*,*S*)-10 の結果については,ベンジル基とシスに 位置するメチル基とのなんらかの立体的要因が考え られる.

アミド結合の N-メチル化は、ペプチドやタンパ ク質の立体配座や生物学的機能を変化させる重要な 化学変換として知られている.<sup>34)</sup> 筆者らは、フェニ ルアラニン由来 DKP の折りたたみ型立体配座を変 化させることを目的に、N-メチル化誘導体の合成 を検討した (Scheme 3). すなわち、種々の Boc-α-アミノ酸(S)-12a-c と N-メチルフェニルアラニン メチルエステル塩酸塩 [(S)-13d] を縮合して得ら れた保護ジペプチド(S,S)-14a-c のマイクロ波照射 により、目的とする N1-メチル化 DKP(S,S)-15a-c を合成した. 同様に、Boc-フェニルアラニン [(S) -12d] と*N*-メチル-α-アミノ酸メチルエステル塩酸 塩(S)-13a-cを用いて N4-メチル化 DKP(S,S)-17acを合成した後、さらに N-メチル化することで *N*,*N*'-ジメチル DKP(*S*,*S*)-18a-c へと変換した.バ リンとフェニルアラニンから構成される NI-メチル 化 DKP (S,S)-15a 及び N4-メチル化 DKP (S,S)-17a のX線結晶構造解析の結果をFig.2及びFig.3に 示す. その結果、N1-メチル化 DKP(S,S)-15a は結 晶状態で折りたたみ型立体配座をとっており、イソ プロピル基のメチン水素とベンゼン環平面の距離 (2.3778Å)は、それらのファンデルワールス半径 の和(2.9Å)よりも短いことから、分子内 CH/π 相互作用24-32)による折りたたみ型立体配座が強く示 唆された (Fig. 2). しかしながら, N1-メチル化に より折りたたみ型立体配座を変化させることはでき なかった.一方、同様のα-アミノ酸から構成され る N4-メチル化 DKP(S,S)-17a は、結晶状態におい て伸長型立体配座をとることが明らかとなった



Fig. 2. ORTEP Drawing of N1-Methylated DKP (S,S)-15a with 50% Probability Ellipsoids

(Fig. 3).

次に, N-メチル化 DKP の溶液中における立体配 座について, <sup>1</sup>H NMR スペクトルを解析した(Fig. 4). その結果, N1-メチル化 DKP(*S*,*S*)-15a-c にお いては, いずれもベンジル基とシスに位置する水素 のシグナルが高磁場に観測された. とくに, (*S*,*S*)-15a のイソプロピル水素 (H<sub>A</sub> と Me<sub>A</sub>), (*S*,*S*)-15b のイソブチル水素 (H<sub>C</sub> と H<sub>D</sub>), 及び (*S*,*S*)-15c の メチル水素 Me<sub>E</sub> は顕著に高磁場に観測された. こ れらのシス水素の高磁場シフトから, N1-メチル化 DKP(*S*,*S*)-15a-c が重クロロホルム溶液中で折りた

たみ型立体配座をとっていることが示唆された。一 方、N4-メチル化 DKP(S,S)-17a-c のシス水素は、 N1-メチル化 DKP(S,S)-15a-c のような高磁場シフ トを示さなかったことから、重クロロホルム溶液中 において N4-メチル化 DKP(S.S)-17a-c の伸長型立 体配座の優先性が示唆された. また、N,N'-ジメチ ル DKP (S,S)-18a-c のシス水素は N4-メチル化 DKP(S,S)-17a-cと比べると高磁場に観測されたこ とから、折りたたみ型立体配座の優先性がみられ た. さらに、筆者らは N-メチル化 DKP の <sup>1</sup>H NMR スペクトルにおけるベンジルプロトンと 隣接するメチンプロトンのカップリング定数(J<sub>1</sub> と J<sub>2</sub>) について解析した(Table 2). その結果, N1-メチル化 DKP (S,S)-15a-c の J<sub>1</sub> と J<sub>2</sub> は互いに 近い値 (J1=3.7-4.7 Hz, J2=4.6-5.0 Hz) を示した. すなわち、2つのベンジル水素と隣接するメチン水 素はいずれもゴーシュ配座であることを示唆してお り、カップリング定数からも溶液中における N1-メ チル化 DKP(S,S)-15a-c の折りたたみ型立体配座が 支持された. 一方、N4-メチル化 DKP(S,S)-17a-c の J<sub>1</sub> と J<sub>2</sub> は互いに大きく異なる値 (J<sub>1</sub>=3.2-3.9 Hz, J<sub>2</sub>=7.5-11.4 Hz) を示したことから、ベンジル 水素の一方と隣接するメチン水素はゴーシュ配座で あるが、ベンジル水素の他方と隣接するメチン水素 はアンチ配座であることが示唆された. すなわち. N4-メチル化 DKP(S,S)-17a-c のカップリング定数 からも、溶液中における伸長型立体配座が示唆され た. N,N'-ジメチル DKP(S,S)-18a-c のカップリン



Fig. 3. ORTEP Drawing of N4-Methylated DKP (S,S)-17a with 50% Probability Ellipsoids



Fig. 4. Selected Chemical Shifts of (a) N1-Methylated DKPs (S,S)-15a-c, (b) N4-Methylated DKPs (S,S)-17a-c, and (c) N,N'-Dimethylated DKPs (S,S)-18a-c in <sup>1</sup>H NMR (500 MHz, CDCl<sub>3</sub>) Analysis

Table 2. V	icinal Coupli	ng Consta	ints $(J_1 a)$	nd $J_2$ ) be	etween t	he
Benzylic	Protons and	the Adj	acent M	ethine 1	Proton	of
(a) N1-M	ethylated DK	(S,S)	-15a-c, (	(b) N4-N	/lethylat	ed
DKPs (S,	S)-17a-c, and	l (c) N,N'	-Dimethy	lated DI	KPs (S,S	5)-
<b>18a–c</b> in <sup>1</sup>	H NMR (500	MHz, Cl	DCl <sub>3</sub> ) An	alysis		

(a),	(c)		(b) anti	
H,, R		gauche gauche	H,, H H, H H Me O	) gauche <b>a</b> : R = <i>i</i> -Pr
	( <i>S</i> , <i>S</i> )- <b>15a-c</b> : R <sup>1</sup>	= H	( <i>S</i> , <i>S</i> )-17а-с	<b>b</b> : R = <i>i</i> -Bu
	( <i>S</i> , <i>S</i> )- <b>18a-c</b> ∶ R¹	= Me		<b>c</b> : R = Me
	DKP	R	$J_1$	$J_2$
	(S,S)- <b>15a</b>	<i>i</i> -Pr	4.7	5.0
	(S,S)-15b	<i>i</i> -Bu	3.7	4.6
	(S,S)-15c	Me	3.7	4.6
	(S,S)-17a	<i>i</i> -Pr	3.2	11.4
	(S,S)- <b>17b</b>	<i>i</i> -Bu	3.7	8.7
	(S,S)-17c	Me	3.9	7.5
	(S,S)-18a	<i>i</i> -Pr	4.4	7.7
	(S,S)- <b>18b</b>	<i>i</i> -Bu	4.6	4.9
	(S,S) -18c	Me	4.2	4.4

グ定数は、N1-メチル化 DKP(*S*,*S*)-15a-c のものと 近い値を示し、折りたたみ型立体配座の優先性が確 認された.カップリング定数の違いはアルキル基 R の大きさに相関しているようであり、DKP 環の 3 位にメチン炭素の結合した(*S*,*S*)-17a において最も 異なる値( $J_1$ =3.2 Hz,  $J_2$ =11.4 Hz)が得られた. 以上より、筆者らは DKP 環の N4-メチル化によっ て折りたたみ型立体配座を伸長型立体配座へ変化さ せることに成功した.<sup>35)</sup>

# 3. DKP 構造を有するシデロフォアの合成研究

ある種の微生物は水に難溶な3価の鉄イオンを効率的に取込むため、シデロフォアと呼ばれる鉄キレート化合物を産生する.<sup>36-39)</sup>シデロフォアは鉄イオンの捕捉以外に様々な生物活性を有していることから、創薬化学分野への応用が期待されている.このような背景の下、筆者らはDKP構造を有するヒドロキサム酸型シデロフォアであるロドトルラ酸(19)及びエリスロケリン(20)に着目した(Fig.5).ロドトルラ酸(19)は1968年に酵母菌 *Rhodotorula pilimanae*から単離報告されたシデロフォアであり、<sup>40)</sup>鉄キレート活性に加え様々な生物



Fig. 5. Chemical Structures of Rhodotorulic Acid (19) and Erythrochelin (20)

活性が知られている.しかしながら、19の合成報 告に関してはこれまでにわずか4例のみであり、鍵 反応となる DKP 環構築についてはいずれも長い反 応時間を必要としていた.41-44) 一方, 19の類縁体で あり 2010 年にエリスロマイシン産生菌 Saccharopolyspora erythraea から単離報告されたエリ スロケリン (20)<sup>45,46)</sup>は、D-アミノ酸を含む化学構 造と提唱されているが、これまでに合成例はなく比 旋光度も不明であった. このような背景から,筆者 らはロドトルラ酸(19)及びエリスロケリン(20) の合成研究に着手した.一連のシデロフォア合成の ための α-アミノ酸誘導体 22-24 は、既知合成法を 基盤として Boc- グルタミン酸 5-ベンジル 「(S)-及 び(R)-21]から数工程で合成した (Scheme 4). 次 に. α-アミノ酸誘導体 (S)-22 と (S)-23 の脱水縮 合反応により保護ジペプチド 25 を合成した後、水-メタノール混合溶媒中マイクロ波照射(170℃)を 行うと、ワンポットかつ短時間で DKP26 が得られ た. 最後に、接触水素添加反応によりベンジル基を 脱保護することで、目的とするロドトルラ酸(19) の効率的合成に成功した. さらに, 26 の DKP 環を N-メチル化した後にベンジル基を脱保護すること で、N,N-ジメチルロドトルラ酸(28)を合成した (Scheme 5).47) 筆者らは、ロドトルラ酸(19)と N,N'-ジメチルロドトルラ酸(28)の溶解性につい て精査した結果, 19 が水やジメチルスルホキシド などの高極性溶媒にのみ溶解するのに対し. N.N'-ジメチル化誘導体 28 は水やジメチルスルホキシド に加えて極性の低い種々の有機溶媒に可溶であるこ とを見い出した. 一般に、DKP 誘導体は DKP 環 のアミド結合に由来する分子間水素結合により、種 々の溶媒への溶解性が低いことが知られている が,<sup>48-50)</sup> N,N'ジメチル化誘導体 28 においては分子



Scheme 4. Synthesis of Amino Acid Building Blocks 22-24

間水素結合が阻害されたために、種々の有機溶媒に 可溶になったものと考えられる、したがって、 DKP 環の N-メチル化は立体配座制御のみならず、 DKP 誘導体の溶解性の制御においても重要な構造 修飾であることが明らかとなった、次に、筆者らは ロドトルラ酸(19)の合成研究を基盤としてエリス ロケリン(20)の全合成を検討した (Schemes 6 and 7). α-アミノ酸誘導体 (S)-22 と (S)-24 の脱 水縮合反応により保護ジペプチド 29 を合成した 後、ロドトルラ酸(19)と同様にマイクロ波照射 (170°C) によるワンポットでの DKP31 への変換を 試みたが中程度の収率(58%)であった。そこで、 段階的な DKP 環構築を再検討した結果.4 M HCl/ 1,4-ジオキサンにより 29の Boc 基を脱保護して得 られた 30 を 2 м アンモニア/メタノールで処理する と良好な収率で31が得られ, Troc 基を脱保護する ことで鍵中間体である DKP32 へと変換した (Scheme 6). 次に, DKP32 と Boc-D-セリン誘導体



Scheme 5. Synthesis of Rhodotorulic Acid (19) and Its N, N'-Dimethylated Derivative (28)



Scheme 6. Synthesis of DKP 32



Scheme 7. Synthesis of Erythrochelin (20)

Table 3. Asymmetric Aldol Reaction of Hydroxyacetone (40) and p-Nitrobenzaldehyde (41) Catalyzed by DKPs (S,S)-39

Me OH 40 (10 mol eq)		$H_{2}N$ $H_{2}N$ $H_{2}N$ $H_{3}$ $H_{2}$ $H_{3}$ $H$	1e <sup>5)</sup> O mol%) Me	HO (S') H OH NO <sub>2</sub> syn-42	Me HO HO HO H	H 1002 12
Entry	DKP	D	Yield of	Dr of <b>42</b> <sup>a)</sup>	Ee of 4	2 (%) <sup>b)</sup>
		ĸ	<b>42</b> (%)	syn : anti	syn	anti
1	(S,S)- <b>39a</b>	<i>i</i> -Bu	22	47:53	4	17
2	(S,S) - <b>39b</b>	$CH_2CO_2H$	62	56:44	15	27
3	(S,S) - <b>39c</b>	CH <sub>2</sub> CO <sub>2</sub> Me	5	47:53	26	39
4	(S,S) <b>-39d</b>	Bn	65	33:67	6	44

a) Determined by <sup>1</sup>H NMR (400 MHz, CDCl<sub>3</sub>) analysis. <sup>b)</sup> Determined by HPLC (CHIRALPAK AD-H, *n*-hexane/2-propanol=12:1, 1.0 mL/min, 254 nm) analysis.

(R)-33 の縮合反応により得られた化合物 34 の Boc 基を脱保護することでアミン35を合成した. さら に、35 と Boc-D-オルニチン誘導体 (R)-22 の縮合 反応に続く Boc 基の脱保護で得られたアミン 37 を アセチル化することで化合物 38 へと変換した.最 後に、接触水素添加反応により化合物 38 のベンジ ル基を脱保護することで、目的とするエリスロケリ ン (**20**) の全合成を達成した (Scheme 7).<sup>51)</sup> 合成 した 20 の NMR スペクトルは文献値とよい一致を 示し、比旋光度は-10.3 (c 1.00, MeOH) である ことが明らかとなった.筆者らは、シデロフォアと 鉄イオンの錯体形成確認に汎用されるエレクトロス プレーイオン化マススペクトロメトリー (ESI-MS) を用いて、52-56) 鉄イオン存在下での 20 のマススペ クトルを測定した. その結果, 20 と鉄との1:1の 錯体ピーク (m/z 679.1879 [(M-3H)+Fe(III)+ Na] + calcd: *m*/*z* 679.1876) が観測された. さらに、 同様の ESI-MS 実験により、マグネシウムとの1: 1の錯体ピーク (m/z 648.2449 [(M-2H)+Mg(II) +Na]+ calcd: *m*/*z* 648.2456) が観測されたことか ら、エリスロケリン(20)を基盤とした様々な金属 へのキレート能を有する誘導体の創製が期待される.

# 4. DKP 型不斉有機分子触媒の合成開発研究

近年,環境調和型の分子変換反応として有機分子 触媒による不斉反応が注目されており、様々な不斉 触媒による高立体選択的反応が開発されているが. DKP 構造を基盤とする不斉有機分子触媒の報告は ごく数例のみである.57-59) そこで筆者らは、DKP 型新規不斉有機分子触媒の合成開発を目的に、第一 級アミノ基を有する種々の DKP (S,S)-**39a-d** を合 成し不斉アルドール反応の触媒に用いた(Table 3). すなわち、20 mol%の (S,S)-39a-d 存在下キ シレン溶媒中室温にて、ヒドロキシアセトン(40) と p-ニトロベンズアルデヒド(41)の不斉アルドー ル反応を検討した結果、第一級アミノ基とベンジル 基を有する (S,S)-39d 触媒下において、65% 収率、 *syn/anti*=33:67,44% ee (anti 体) でアルドール生 成物 42 が得られた (Entry 4). 現段階では十分な 立体選択性は得られていないものの、第一級アミノ 基を有する (S,S)-39d 触媒下に不斉アルドール反 応が進行することが明らかとなったことから, DKP 構造を有する新規不斉有機分子触媒の創製に 向けて更なる検討を進めている.

### 5. おわりに

筆者らは、DKPの分子構造特性の解明並びに新 規機能性分子としての応用発展を目的に研究を展開 してきた.その結果、フェニルアラニン由来DKP の立体配座制御における分子内CH/π相互作用並 びにN-メチル化の位置の重要性を明らかにした. また、DKP構造を有する2種類のシデロフォアの 合成を達成し、それらの溶解性制御並びに金属キ レート能に関する新しい知見を得た.さらに、第一 級アミノ基を有するDKPの不斉有機分子触媒とし ての可能性を見い出した.本総説で紹介したDKP に関する研究成果を基盤として、今後は創薬化学分 野への貢献を指向した真に実用的な機能性分子の創 製を目指していきたい.

謝辞 本研究を実施するにあたり終始ご指導ご 鞭撻を賜りました徳島大学大学院医歯薬学研究部・ 佐野茂樹教授に深く感謝いたします.本研究は徳島 大学薬学部分子創薬化学研究室において行われたも のであり、本研究にご協力頂いた多くの共同研究者 の皆様に心より感謝いたします.また、本研究の一 部は科学研究費補助金・若手研究 B の助成により 行われたものであり、ここに御礼申し上げます.

### 利益相反 開示すべき利益相反はない.

### REFERENCES

- Sano S., Nakao M., *Kagaku* (Kyoto), 67, 23– 27 (2012).
- Borthwick A. D., *Chem. Rev.*, **112**, 3641–3716 (2012).
- Sano S., Nakao M., *Heterocycles*, 91, 1349– 1375 (2015).
- Sano S., Nakao M., Takeyasu M., Yamamoto C., Kitaike S., Yoshioka Y., Nagao Y., Open Org. Chem. J., 3, 22–34 (2009).
- Sano S., Nakao M., Takeyasu M., Kitaike S., Yoshioka Y., Nagao Y., *Heterocycles*, 79, 781-789 (2009).
- Kopple K. D., Marr D. H., J. Am. Chem. Soc., 89, 6193–6200 (1967).
- Kopple K. D., Ohnishi M., J. Am. Chem. Soc., 91, 962–970 (1969).
- Ziauddin, Kopple K. D., J. Org. Chem., 35, 253-255 (1970).

- Lin C.-F., Webb L. E., J. Am. Chem. Soc., 95, 6803–6811 (1973).
- Suguna K., Ramakumar S., Kopple K. D., Acta Crystallogr. Sect. C, 40, 2053–2056 (1984).
- Suguna K., Ramakumar S., Nagaraj R., Balaram P., Acta Crystallogr. Sect. C, 41, 284–286 (1985).
- 12) Ciarkowski J., Gdaniec M., KoŁOdziejczyk A., Liberek B., Borremans F. A. M., Anteunis M. J. O., *Int. J. Pept. Protein Res.*, 36, 285–291 (1990).
- Li X., Hopmann K. H., Hudecová J., Isaksson J., Novotná J., Stensen W., Andrushchenko V., Urbanová M., Svendsen J.-S., Bouř P., Ruud K., J. Phys. Chem. A, 117, 1721–1736 (2013).
- Hong Y. P., Lee S.-H., Choi J.-H., Kashima A., Nakamura G., Suzuki T., *Bull. Korean Chem. Soc.*, 35, 2299–2303 (2014).
- López-Cobeñas A., Cledera P., Sánchez J. D., Pérez-Contreras R., López-Alvarado P., Ramos M. T., Avendaño C., Menéndez J. C., Synlett, 1158–1160 (2005).
- López-Cobeñas A., Cledera P., Sánchez J. D., López-Alvarado P., Ramos M. T., Avendaño C., Menéndez J. C., Synthesis, 3412–3422 (2005).
- Tullberg M., Grøtli M., Luthman K., *Tetrahe*dron, 62, 7484–7491 (2006).
- Carlsson A.-C., Jam F., Tullberg M., Pilotti Å., Ioannidis P., Luthman K., Grøtli M., *Tetrahedron Lett.*, 47, 5199–5201 (2006).
- Jam F., Tullberg M., Luthman K., Grøtli M., *Tetrahedron*, 63, 9881–9889 (2007).
- Tullberg M., Grøtli M., Luthman K., J. Org. Chem., 72, 195–199 (2007).
- Pérez-Picaso L., Escalante J., Olivo H. F., Rios M. Y., *Molecules*, 14, 2836–2849 (2009).
- 22) Pérez-Picaso L., Olivo H. F., Argotte-Ramos R., Rodríguez-Gutiérrez M., Rios M. Y., *Bioorg. Med. Chem. Lett.*, 22, 7048–7051 (2012).
- 23) Simpkins N. S., Pavlakos I., Weller M. D., Male L., Org. Biomol. Chem., 11, 4957-4970 (2013).
- 24) Nishio M., Umezawa Y., Hirota M., Takeuchi
   Y., *Tetrahedron*, **51**, 8665–8701 (1995).
- 25) Umezawa Y., Tsuboyama S., Honda K., Uza-

wa J., Nishio M., Bull. Chem. Soc. Jpn., 71, 1207–1213 (1998).

- 26) Umezawa Y., Tsuboyama S., Takahashi H., Uzawa J., Nishio M., *Tetrahedron*, 55, 10047– 10056 (1999).
- Umezawa Y., Tsuboyama S., Takahashi H., Uzawa J., Nishio M., *Bioorg. Med. Chem.*, 7, 2021–2026 (1999).
- 28) Suezawa H., Hashimoto T., Tsuchinaga K., Yoshida T., Yuzuri T., Sakakibara K., Hirota M., Nishio M., J. Chem. Soc. Perkin Trans., 2, 1243-1249 (2000).
- 29) Nishio M., *CrystEngComm*, **6**, 130–158 (2004).
- Takahashi O., Kohno Y., Nishio M., Chem. Rev., 110, 6049–6076 (2010).
- Nishio M., Phys. Chem. Chem. Phys., 13, 13873-13900 (2011).
- 32) Nishio M., Umezawa Y., Fantini J., Weiss M.
   S., Chakrabarti P., *Phys. Chem. Chem. Phys.*, 16, 12648–12683 (2014).
- Nakao M., Toriuchi Y., Fukayama S., Sano S., Chem. Lett., 43, 340–342 (2014).
- Chatterjee J., Rechenmacher F., Kessler H., Angew. Chem. Int. Ed., 52, 254–269 (2013).
- Nakao M., Hiroyama Y., Fukayama S., Sano S., J. Mol. Struct., 1116, 37–44 (2016).
- Howard D. H., Clin. Microbiol. Rev., 12, 394-404 (1999).
- 37) Renshaw J. C., Robson G. D., Trinci A. P. J., Wiebe M. G., Livens F. R., Collison D., Taylor R. J., *Mycol. Res.*, **106**, 1123–1142 (2002).
- 38) Saha R., Saha N., Donofrio R. S., Bestervelt
  L. L., *J. Basic Microbiol.*, 53, 303–317 (2013).
- 39) Raymond K. N., Allred B. E., Sia A. K., Acc. Chem. Res., 48, 2496–2505 (2015).
- 40) Atkin C. L., Neilands J. B., *Biochemistry*, 7, 3734–3739 (1968).
- 41) Isowa Y., Takashima T., Ohmori M., Kurita H., Sato M., Mori K., *Bull. Chem. Soc. Jpn.*, 45, 1467–1471 (1972).
- 42) Fujii T., Hatanaka Y., *Tetrahedron*, 29, 3825–3831 (1973).
- Widmer J., Keller-Schierlein W., *Helv. Chim. Acta*, 57, 1904–1912 (1974).
- 44) Lee B. H., Gerfen G. J., Miller M. J., J. Org. Chem., 49, 2418–2423 (1984).
- 45) Robbel L., Knappe T. A., Linne U., Xie X.,

Marahiel M. A., *FEBS J.*, **277**, 663–676 (2010).

- Lazos O., Tosin M., Slusarczyk A. L., Boakes S., Cortés J., Sidebottom P. J., Leadlay P. F., *Chem. Biol.*, 17, 160–173 (2010).
- Nakao M., Fukayama S., Kitaike S., Sano S., *Heterocycles*, 90, 1309–1316 (2015).
- 48) Palacin S., Chin D. N., Simanek E. E., Mac-Donald J. C., Whitesides G. M., McBride M. T., Palmore G. T. R., *J. Am. Chem. Soc.*, 119, 11807–11816 (1997).
- 49) Palmore G. T. R., McBride M. T., Chem. Commun., 145–146 (1998).
- Palmore G. T. R., Luo T.-J. M., McBride-Wieser M. T., Picciotto E. A., Reynose-Paz C. M., Chem. Mater., 11, 3315–3328 (1999).
- Nakao M., Tsuji S., Kitaike S., Sano S., Synthesis, 48, 4149–4154 (2016).
- 52) Spasojević I., Boukhalfa H., Stevens R. D., Crumbliss A. L., *Inorg. Chem.*, 40, 49–58 (2001).

- 53) Nguyen-van-Duong M. K., Guillot V., Nicolas L., Gaudemer A., Lowry L., Spasojević I., Crumbliss A. L., *Inorg. Chem.*, 40, 5948–5953 (2001).
- 54) Dell'mour M., Koellensperger G., Quirino J.
  P., Haddad P. R., Stanetty C., Oburger E., Puschenreiter M., Hann S., *Electrophoresis*, 31, 1201-1207 (2010).
- 55) Dimkpa C., Endocytobiosis Cell Res., 27, 7– 16 (2016).
- Pluháček T., Lemr K., Ghosh D., Milde D., Novák J., Havlíček V., *Mass Spectrom. Rev.*, 35, 35–47 (2016).
- 57) Tanaka K., Mori A., Inoue S., J. Org. Chem.,55, 181–185 (1990).
- 58) Iyer M. S., Gigstad K. M., Namdev N. D., Lipton M., J. Am. Chem. Soc., 118, 4910– 4911 (1996).
- 59) Iyer M. S., Gigstad K. M., Namdev N. D., Lipton M., Amino Acids, 11, 259–268 (1996).