立体網羅的誘導体供給を志向した 1,4a-di-*epi-ent*-pancratistatinの全合成

2024

孫 春朝

略号表

| aq | aqueous |
|----|---------|
| 1 | 1 |

- Ac acetyl
- Bn benzyl
- Bu butyl
- *t*-Bu *tert*-butyl
- DMAP N,N-dimethyl-4-aminopyridine
- DMF *N*,*N*-dimethylformamide
- equiv. equivalent
- Et ethyl
- ee enantiomeric excess
- HPLC high performance liquid chromatography
- HRMS high resolution mass spectrometry
- Hz hertz
- IR infrared spectroscopy
- Me methyl
- mp melting point
- Ms methanesulfonyl
- NMR nuclear magnetic resonance spectroscopy
- Ph phenyl
- ppm perts per million
- rt room temperature
- sat saturated
- TBAF tetrabutylammonium fluoride
- TBS *tert*-butyldimetylsilyl

| THF | tetrahydrofuran |
|-----|--------------------------|
| TMS | trimethylsilyl |
| Tf | trifluoromethanesulfonyl |
| Tr | triphenylmethyl |
| | |

TFA trifluoroacetic acid

| 目次 | |
|--|------|
| 序論 | 4 |
| 第1章研究背景 | 6 |
| 第1節 Pancratistatin 及びその類縁体 | 7 |
| 第2節 Pancratistatin の従来合成法 | 7 |
| 第3節 NHC 触媒による不斉ベンゾイン反応 | 10 |
| 第4節 本研究室での先行研究 | 11 |
| 第5節 本研究の合成戦略 | 15 |
| 参考文献 | 17 |
| 第2章 立体網羅的誘導体供給を志向した(-)-1,4a-di-epi-ent-pancratistatinの全合 | }成19 |
| 第1節 ラジカル閉環反応の検討 | 21 |
| 第2節 ニッケル触媒を用いた環化反応の検討 | 22 |
| 第3節 分子間共役付加反応の検討 | 24 |
| 第4節 ラクタム環閉環 | 36 |
| 第5節 脱保護の条件検討 | 38 |
| 第6節 オキシムのトランス還元条件検討 | 40 |
| 第7節 活性評価 | 43 |
| 第8節 基質合成 | 44 |
| 参考文献 | 47 |
| 第3章 hexahydrophenanthridinone 三環性骨格の新規一般合成法の確立 | |
| 第1節 hexahydrophenanthridinone 三環性骨格 | 49 |
| 第2節 有機銅試薬による共役付加反応の条件検討 | 50 |
| 第3節 基質の適用範囲の検討 | 51 |
| 第4節 オキシム還元反応の検討 | 52 |
| 第5節 ラクタム環の形成による hexahydrophenanthridinone の合成 | 53 |
| 参考文献 | 55 |
| 結論 | 56 |
| 実験項 | 57 |
| 謝辞 | 91 |

序論

Pancratistatin は特徴的な構造(6 連続不斉中心を持つシクロへキサン環を含む縮環構造) と魅力的な生物活性(アポトーシス誘導を介する強力な抗腫瘍活性)を持つことから、単 離以来約40年間注目されてきた。実際、4例のラセミ体合成と13例の光学活性体合成お よび多数の誘導体合成が国内外から報告されている。このことは、本研究の重要性と国際 的な注目度を端的に示している。しかしながら、合成された誘導体は限られており、その 構造活性相関の情報は不十分である。また、Fas 受容体を介するカスパーゼ-3 活性化の関 与を示唆する報告はあるものの、生物活性の詳細な発現機構は不明である。更なる解明の ために様々な誘導体を用いて活性を評価することが必要である。これまでに報告された合 成法はターゲットの立体配置に特化した合成法で、立体異性体の合成には利用できないと いう問題点がある。したがって、徹底的な構造活性相関研究や生物活性発現機構の解明な どを達成するためには短工程かつフレキシブルな立体網羅的合成法の開発が必要である。

本研究では市販の糖類から pancratistatin の様々な立体異性体・誘導体を網羅的かつ効率的 に合成することを計画した。Pancratistatin 誘導体のアポトーシス誘導について網羅的構造活 性相関が可能となり詳細な情報が得られば、より強力な抗腫瘍活性を持つ誘導体が発見され、 新たな抗がん剤のシードとなると期待した。また、活性発現に関与しない官能基を特定でき れば、その位置に光応答官能基などを導入してアポトーシス誘導機構を解明するために使用 する分子プローブを開発できる。さらには、これまでに合成されたことのない新たな誘導体 の中からは、新たな生物活性を持つものが発見され得るだろう。phenanthridinone 骨格は多 くのアルカロイドに含まれる基本骨格なので、開発した phenanthridinone 骨格の新規構築法 は様々なアルカロイド合成へ応用できると期待できる。

本論文は3つの章から構成される。

第1章は、本研究の研究背景である。これまでの pancratistatin に関する研究と本研究での 先行研究を紹介した上で、本研究の合成戦略を述べる。

第2章は、pancratistatin 立体異性体の網羅的合成研究である。まず、モデル研究でラジカ

4

ル環化反応、ニッケル触媒を用いたカップリング反応および有機銅試薬による共役付加反応 をそれぞれ検討した。有機銅試薬による共役付加反応の検討で最も良い結果が得られたので、 実際に pancratistatin 立体異性体の合成に応用した。また、合成した pancratistatin 立体異性体 及び合成中間体の生物活性を評価した。

第3章では、phenanthridinone 三環性骨格合成法の一般化に関する検討について述べる。 第2章で述べた pancratistatin 立体異性体合成で新たに開発した骨格合成反応をさらに最適 化した上、適用範囲を調べた。本合成法は pancratistatin 以外の天然物や誘導体合成に合成で きると期待した。

第1章 研究背景

第1節. Pancratistatin 及びその類縁体

Pancratistatin (1-1) は 1984 年に Pettit らにより *Pancratium littoral* の球根から単離・構造決 定された amaryllidaceae アルカロイドであり¹⁾、電子豊富な芳香環 (A 環)、多くの sp²原子 の存在によりゆがんだ6員環ラクタム (B 環) 及び、高度に水酸基化された6連続不斉中心 からなる6員環 (C 環) という興味深い構造的特徴を持った天然物である (Figure 1)。類似 の構造を持つ 7-deoxypancratistatin (1-2)¹⁾や narciclasine (1-3)²⁾、lycoricidine (1-4)³⁾も含 め、300 を超える数の化合物が単離されている。Amaryllidaceae アルカロイドは有機合成化 学者の興味を大きく引き付けており、その中でも pancratistatin (1-1) は強力な抗腫瘍活性⁵⁾ や抗ウイルス活性を有する^{4),5)}ことから創薬シーズとして期待されている。1-1 の抗腫瘍活 性は腫瘍細胞に対するアポトーシス誘導に起因するものであると考えられているがその詳 細なメカニズムは明らかになっていない。種々の構造活性相関研究⁶⁾により、B 環とC 環の トランス縮環構造、及び 2,3,7 位の水酸基の存在が活性発現に重要であることが示唆されて いるが、C 環の各炭素の絶対立体配置がどのように生物活性に寄与しているかは不明であり、 メカニズムの更なる解明のために多くの合成研究がなされている。



Figure 1.1 The chemical structures of major amaryllidaceae alkaloids.

<u>第2節. Pancratistatin の合成例</u>

1989 年に Danishefsky らによって、Scheme 1.2 に示した合成ルートで初のラセミ体 pancratistatin (1-1) の全合成が達成された ^{7a)}。Pyrogallol (1-5) を出発原料として、芳香環上 にカルボン酸アミド及び6員環前駆体となるアリルアルコール構造を導入した1-6へと誘導 し、シクロヘキサジエン部位を導入した。得られた 1-7 のヨードラクトン化とジヒドロキシ ル化によって 1-8 を合成し、種々官能基化を経て 6 置換化合物 1-9 を得た。その後、水酸基 をトリクロロイミドイル基で保護した後に還元的に二重結合を導入し 1-10 を合成した。最 後に各種保護基の除去とラクトン部位のラクタムへの巻き直しを行い、1-1 の初の全合成を 達成した。



Scheme 1.2 Total synthesis of (\pm) -pancratistatin (1-1) reported by Danshefsky.

その後、光学活性体を容易に入手可能な 1-12 をキラルプールとして利用した 1-1 の光学 活性体の全合成が Hudlicky らにより報告された (Scheme 1.3)^{7b}。まず 1-12 の 1,2-ジオール 部位をアセタール保護し、2 置換オレフィン部位に立体特異的にアジリジン環を導入した後 ラジカル還元条件で脱ブロモ化することで 1-13 を合成した。別途合成した芳香環ユニット 1-14 から調製される有機銅試薬と 1-13 を反応させることで両ユニットが連結され窒素官能 基も導入された 1-15 を得た。さらに残ったオレフィン部位をエポキシ化し、これを足掛か りとすることで trans-1,2-ジオール構造へと誘導し、(+)-1-1 の全合成を達成した。



Scheme 1.3 Total synthesis of (+)-pancratistatin 1-1 reported by Hudlicky.

それ以降、現在までに多くの合成化学者によって本化合物の合成が多数報告されている (Table 1.1)⁷⁾。しかし、これらの合成戦略はそのほとんどが三環性骨格を構築した後、合 成終盤に C 環の不斉点を順次導入するものであった。複雑な構造が構築された後に不斉点 を導入するこれらの戦略では、立体選択性の発現に基質の立体構造による影響を大きく受け るため、多様な立体構造の異性体を網羅的に構築することは困難であると予想される。この ことから現在までに確立した合成法によって水酸基の立体配置が異なる種々の pancratistatin 誘導体を網羅的に合成することは困難であり、当該骨格の新規な合成戦略の開拓が求められ ている。そこで本研究で著者は本骨格を持つ種々ジアステレオマーの網羅的合成を可能とす る新しい合成手法の開発に取り組むこととした。具体的な合成戦略を次項に示す。

| Author | Year | Number of steps | Racemate or (+) | Ref |
|-------------|------|-----------------|-----------------|---------|
| Danishefsky | 1989 | 27 | (±) | ref. 2a |
| Hudlicky | 1995 | 14 | (+) | ref. 2b |
| Trost | 1995 | 20 | (+) | ref. 2c |
| Haseltine | 1997 | 24 | (+) | ref. 2d |
| Magnus | 1998 | 22 | (+) | ref. 2e |
| Rigby | 2000 | 23 | (+) | ref. 2f |
| Pettit | 2001 | 10 | (+) | ref. 2g |
| Kim | 2002 | 21 | (±) | ref. 2h |
| Li | 2006 | 13 | (+) | ref. 2i |
| Madsen | 2009 | 18 | (+) | ref. 2j |
| Cho | 2011 | 16 | (±) | ref. 2k |
| Alonso | 2012 | 14 | (+) | ref. 21 |
| Sato | 2013 | 18 | (+) | ref. 2m |
| Ellman | 2017 | 10 | (+) | ref. 2n |
| Hudlicky | 2017 | 14 | (+) | ref. 20 |
| Sarlah | 2017 | 9 | (+) | ref. 2p |
| Liu | 2022 | 10 | (+) | Ref. 2q |

Table 1.1 Summary of total and formal syntheses of pancratistatin.

第3節.NHC 触媒による不斉ベンゾイン反応

近年、含窒素複素環カルベン、いわゆる NHC を用いる新しい変換反応が盛んに研究されている。NHC を有機触媒として用いる反応には、極性転換を伴うものや、アシルアゾリウムを経由するものなどがある。所属研究室では、NHC 触媒による分子内ベンゾイン反応によって様々なイノソース立体異性体を合成する手法の開発に成功した(Scheme 1.4)⁸。例

えば、市販の D-mannitol から容易に調製可能なジアルデヒド 1-17 に対して NHC 触媒を用い るベンゾイン反応を行うと、キラルイノソース 1-18 が高収率かつ高立体選択的に得られる。 D-mannitol の代わりに L-iditol を用いると、イノソース 1-20 が高収率かつ高立体選択的に合 成できる。このように、原料に用いるアルジトールを変更するだけで様々な立体配置を持つ イノソースが得られる。そこで、得られたイノソースを用いて pancratistatin (1-1) の C 環ユ ニット誘導体を合成すれば様々な pancratistatin 立体異性体が合成可能と考えた。



Scheme 1.4 Chiral Inosose syntheses catalyzed by NHC-catalyst.

第4節.所属研究室における先行研究

所属研究室では多数の立体中心を含む C 環部分はすでに開発した NHC 触媒による分子内 ベンゾイン反応⁸⁾で得られる様々な立体を持つイノソースから pancratistatin 立体異性体を合 成することとした。適切なカップリング反応で A 環と C 環を連結して B 環を構築すること を計画した(Scheme 1.5)。本研究の開始当初、A 環と C 環を連結する C10a-C10b カップリ ング反応として以下の分子内ラジカル環化反応及び Friedel-Crafts 反応がすでに検討されて いた。



Scheme 1.5 Synthesis strategy of previous study.

4.1 後藤による先行研究

後藤は基質 G1 の水酸基にチオカルボニル基を導入しモデル基質 G2 を合成した。 Azobisisobutyronitrile (AIBN)存在下トリブチルスズヒドリド (Bu₃SnH)を用いて分子内ラ ジカルカップリングを試みたものの環化体は得られなかった (Scheme 1.6)。



4.2 益田による先行研究

益田は M1a、M1b を合成してラジカル環化反応による閉環を検討した(Table 1.2)。M1a に対してラジカル反応開始剤として AIBN を用いて 100 ℃ で反応を行ったものの反応は進行しなかった(entry 1)。高温で反応を行うために V-40 を用いて 120 ℃ で反応させたが反応 は進行しなかった(entry 2)。窒素上の保護基が異なる M1b を用いると目的の環化体とは異 なる副生成物が生成した(entry 3)。

PG PG ÓМе M1 ÓМе M2 PG **M1** condition yield entry AIBN (0.1 eq), Bu₃SnH (5.0 eq), toluene, 100 °C, 15 h 1 M₁a o-Ns 0% 2 M₁a o-Ns V-40 (0.1 eq), Bu₃SnH (5.0 eq), PhCl, 120 °C, 10 h 0% 3 M1b *p*-Ns AIBN (0.5 eq), Bu₃SnH (5.0 eq), toluene, 110 °C, 8 h 0%

Table 1.2 Radical reactions with M1 by Masuda.

益田は次に、ラジカル付加反応が進行しやすくするために A 環上の電子密度が M1 より 低下した M3 を用いてラジカル閉環反応を検討した(Table 1.3)。反応開始剤として AIBN、 還元剤として Bu₃SnH を用いたところ、複雑な混合物が得られるのみで目的の環化体は観測 されなかった(entry 1)。還元剤として tris(trimethylsilyl)silane(TTMSS)を用いたが、目的 物は同様に得られなかった(entry 2)。次に、低温で利用できるトリエチルホウ素(Et₃B)を ラジカル開始剤として用いて反応を行った。還元剤として Bu₃SnH を用いたところ、TLC 上 で何らかの反応の進行を確認できたが、目的の環化体は確認できなかった(entry 3)。還元 剤を TTMSS に変更したが、やはり環化体は得られなかった(entry 4)。

| Table 1 | .3 Radical | reactions | with M3 | by Masuda. | |
|---------|-------------------|-----------|---------|------------|--|
| | | | | | |

| | $ \begin{array}{c} & & \\ & & $ | N Bn OMe O M4 |
|-------|---|------------------|
| entry | condition | result |
| 1 | AIBN (0.1 eq), Bu ₃ SnH (5.0 eq), toluene, 100 °C, 15 h | complex mixture |
| 2 | AIBN (0.5 eq), TTMSS (1.5 eq), toluene, 110 °C, 2 h | complex mixture |
| 3 | Et ₃ B (2.0 eq), Bu ₃ SnH (4.0 eq), CH ₂ Cl ₂ , rt, 4 h | complex mixture |
| 4 | Et ₃ B (2.0 eq), TTMSS (3.0 eq), CH ₂ Cl ₂ , rt, 3 h | complex mixture |

益田は Friedel--Crafts 型反応による環化の検討も行った(Table 1.4)。M5 に対してルイス 酸として塩化アルミニウムを用いて反応を行ったところ二つの副生成物が得られた(entry 1)。副生成物の構造は¹H NMR と ESI-MS の結果から Bp1 と Bp2 と推定された。これらは 反応中で生成した酸によるアセタール分解、及び電子豊富なベンジル位での開裂によって生 成したものと考えられる。また、ルイス酸として酸化銀を用いて反応を行ったが目的物を得 ることはできなかった(entries 2 and 3)。ルイス酸としてテトラフルオロホウ酸銀を用いて 75 ℃ で反応させた場合も目的物は得られなかった(entry 4)。



| | $\begin{array}{c} O \\ O $ | Me M6 |
|-------|--|-----------------|
| entry | condition | result |
| 1 | AlCl ₃ (2.0 eq), toluene, 80 $^{\circ}$ C, 7 h | Bp1, Bp2 |
| 2 | Ag ₂ O (1.0 eq), MeCN, rt, 27 h | complex mixture |
| 3 | Ag ₂ O (0.5 eq), MeCN, 80 °C, 27 h | complex mixture |
| 4 | AgBF ₄ (1.0 eq), CF ₃ CH ₂ OH, 75 °C, 5 h | complex mixture |
| | | |



また、益田は Fe³⁺-montmorillonite と触媒量のメタンスルホン酸を用いる Friedel-Crafts 反応も検討した(Scheme 1.7)。アミドの Bn 保護体である M4a を反応条件に付したところ、目的の環化体を得ることはできず副生成物が生じた。副生成物の構造は¹H NMR と ESI-MSより、ベンジル基側の芳香環から閉環反応が進行した Bp3 と推定された。そこで閉環反応を起さないメチル基で保護した M4b を用いたが、反応は進行しなかった。



第5節 本研究の合成戦略

本研究では、A 環と C 環の炭素原子間の連結に分子内環化反応と分子間カップリング反応との二つのルートを試みた(Scheme 1.8)。分子内環化反応では、まず後藤と益田の先行研究の結果を踏まえた上でラジカル環化反応をさらに検討した。その後、近年に活発に研究されてきたニッケル触媒を用いる sp²炭素-sp³炭素間のクロスカップリング反応を検討した。 分子間カップリング反応は有機銅試薬による分子間共役付加反応を検討した。



Scheme 1.8 Synthesis strategies of this study.

参考文献

1) Pettit, G. R.; Gaddamidi, V.; Cragg, G. M.; Herald, D. L.; Sagawa, Y. J. Chem. Soc. Chem. Commun. **1984**, 1693.

2) a) Fürst, R. *Planta Med.* **2016**; 82, 1389. b) Immirizi A, Fuganti C. The crystal and molecular structure of narciclasine tetra-acetate. *J. Chem. Soc. Chem. Commun.* **1972**, *4*, 24.

3) Okamoto, T.; Torii, Y.; Isogai, Y. O. Lycoricidinol andlycoricidine, new plant-growth regulators in the bulbs of Lycorisradiata herb. *Chem. Pharm. Bull.* **1968**, *16*, 1860.

4) a) Pettit, G. R.; Gaddamidi, V.; Herald, D. L.; Singh, S. B.; Cragg, G. M.; Schmidt, J. M.; Boettner, F. E.; Williams, M.; Sagawa, Y. Antineoplastic agents, 120. Pancratium littorale. *J. Nat. Prod.* 1986, 49, 995. b) Pettit, G. R.; Melody, N.; Herald, D. L. Antineoplastic Agents. 511. Direct Phosphorylation of Phenpanstatin and Pancratistatin. *J. Nat. Prod.* 2004, 67, 322. c) He, M.; Qu, C.; Gao, O.; Hu, X.; Hong, X. Biological and pharmacological activities of amaryllidaceae alkaloids. *RSC Adv.* 2015, *5*, 16562. d) Fürst, R. Narciclasine - an Amaryllidaceae Alkaloid with Potent Antitumor and Anti-Inflammatory Properties. *Planta Med.* 2016, 82, 1389. e) Rinner, U.; Hudlicky, T.; Gordon, H.; Pettit, G. R. A beta-carboline-1-one mimic of the anticancer Amaryllidaceae constituent pancratistatin: synthesis and biological evaluation. *Angew. Chem. Int. Ed.* 2004, *43*, 5342.

5) Gabrielsen, B.; Monath, T. P.; Huggins, J. W.; Kefauver, D. F.; Pettit, G. R.; Groszek, G.; Hollingshead, M.; Kirsi, J. J.; Shannon, W. M.; Schubert, E. M.; DaRe, J.; Ugarkar, B.; Ussery M. A.; Phelan, M. J. Antiviral (RNA) activity of selected Amaryllidaceae isoquinoline constituents and synthesis of related substances. *J. Nat. Prod.* **1992**, *55*, 1569.

6) a) McNulty, J.; Nair, J. J.; Singh, M.; Crankshaw, D. J.; Holloway, A. C. Structure–activity studies on seco-pancratistatin analogs: Potent inhibitors of human cytochrome P450 3A4. *Bioorg. Med. Chem. Lett.* **2009**, *19*, 5607. b) Vshyvenko, S.; Scattolon, J.; Hudlicky, T.; Romero, A. E.; Kornienko, A. Synthesis of C-1 homologues of pancratistatin and their preliminary biological evaluation. *Bioorg. Med. Chem. Lett.* **2011**, *21*, 4750. c) Vshyvenko, S.; Scattolon, J.; Hudlicky, T.; Romero, A. E.; Kornienko, A. E.; Kornienko, A.; Ma, D.; Tuffley, I.; Pandey, S. Unnatural C-1 homologues of pancratistatin-Synthesis and promising biological activities. *Can. J. Chem.* **2012**, *90*, 932.

7) a) Danishefsky, S.; Lee, J. Y. J. Am. Chem. Soc. 1989, 111, 4829. b) Hudlicky, T.; Tian, X.; Kcnigsberger, K. J. Am. Chem. Soc. 1995, 117, 3643. c) Trost, B. M.; Pulley, S. R. J. Am Chem. Soc. 1995, 117, 10143. d) Haseltine, J.; Doyle, T. J.; Hendrix, M.; Vanderveer, D.; Javanmard, S. Tetrahedron 1997, 53, 11153. e) Magnus, P.; Sebhat, I. K. Tetrahedron Letters. 1998, 54, 15509. f) Rigby, J. H.; Maharoof, U. S. M.; Mateo, M. E. J. Am. Chem. Soc. 2000, 122, 6624. g) Pettit, G. R.; Melody, N.;Herald, D. L. J. Org. Chem. 2001, 66, 2583. h) Kim, S.; Ko, K.; Kim, E.; Kim, D. Org. Lett. 2002, 4, 1343. i) Li, M.; Wu, A.; Zhou, P. Tetrahedron Letters. 2006, 47, 3707. j) Madsen, R.; Dam, J. H. Eur. J. Org. Chem. 2009, 4666. k) Cho, C.; Jung, Y.; Kang, H.; Cho, H. Org, Lett. 2011, 13, 5890. l) Alonso, R.; Cagide, F.; NietoGarcia, O.; Lago-Santome, H. J. Org. Chem. 2012, 77, 11377. m) Sato, K.; Akai, S.; Kojima, M.; Yamauchi, S.; Kohji, T.; Nakamura, Y. Asian J. Org. Chem. 2013,

2, 299. n) Ellman, J.; Potter, T. *Org. Lett.* **2017**, *19*, 2985. o) Hudlicky, T.; Lapinskaite, M.; Ghavre, M.; Rintelmann, C.; Bedard, K.; Dela, P.; Helen, E. *Synlett.* **2017**, *28*, 2896. p) Sarlah, D.; Hernandez, L. W.; Pospech, J.; Klockner, U.; Bingham, T. W. J. Am. Chem. Soc. **2017**, *139*, 15656. q) Ding, Fan.; Liang, L.-L.; Yao, J.-C.; Wang, B.; Xu, C.; Liu, D.-D. Total Synthesis of (+)-Pancratistatin and Its Potent Topo I Inhibition Activity Studies. *Org. Lett.* **2022**, *24*, 9458.

8) a) Kang, B.; Sutou, T.; Wang, Y.; Kuwano, S.; Yamaoka, Y.; Takasu, K.; Yamada, K. *Adv. Synth. Catal.* **2015**, *357*, 131. b) Kang, B.; Wang, Y.; Kuwano, S.; Yamaoka, Y.; Takasu, K.; Yamada, K. *Chem. Commun.*, 2017, 53, 4469.

第2章

立体網羅的誘導体供給を志向した

1,4a-di-epi-ent-pancratistatin の全合成

本章では、まず1章第3節の結果を踏まえたうえで行った分子内ラジカル閉環反応のさら なる検討と、ニッケル触媒を用いる分子内カップリング反応と分子間共役付加反応によるカ ップリング反応の検討についてまず述べる。残念ながら、これらの分子内環化反応は奏効し なかったので、分子間カップリングを検討した。その後、市販の安価な糖 D-mannitol から pancratistatin 立体異性体の合成を行った(Figure 2.1)。最後に、合成した pancratistatin 誘導 体 1,4a-di-*epi-ent*-pancratistatin 及び合成中間体を用いて生物活性を評価した。



Figure 2.1 Synthesis strategy.

<u>第1節 ラジカル閉環反応の検討</u>

2013 年に、Ragains らはラジカル閉環反応を利用して(±)-γ-lycorane の合成¹⁾を達成している (Scheme 2.1)。セレノエーテル 2-1 に対してベンゼン中でラジカル開始剤として広く用いられている AIBN と還元剤 Tris(trimethylsilyl)silane (TTMSS) を加えて加熱条件下閉環反応を行うと、ラジカル中間体 2-2 を経由して閉環成績体 2-3 が 44%収率で得られた。



Scheme 2.1: Total synthesis of (\pm) - γ -lycorane enabled by a radical cyclization reported by Ragains *et al*¹

今回、S1a、S1bを用いてラジカル環化反応を検討した(Table 2.1)。まずはS1aに対して AIBN と還元剤 Bu₃SnH を用い、トルエン中で加熱条件下閉環反応を検討したが目的の環化 体ではなく副生成物 Bp4 が得られた(entry 1)。次に、p-キシレン中でマイクロ波(MW)を 用いて 180 °C に加熱して反応させたところ副生成物 Bp4 が収率 43%で得られた(entry 2)。 還元反応を防ぐためビストリブチルスズ(Bu₆Sn₂)を用いトルエン中で加熱したものの反応 は進行しなかった(entry 3)。AIBN を増量してp-キシレン中で MW を用いて 180 °C に加熱 したものの反応は進行しなかった(entry 4)。Bu₆Sn₂ではなく TTMSS を用いて反応させた場 合も還元体 Bp4 が得られた(entry 5)。S1b に対してトルエン中で加熱条件下閉環反応を検 討したが反応は進行しなかった(entry 6)。p-キシレン中で MW を用いて 180 °C に加熱する と脱離体 Bp5 が得られた(entries 7 and 8)。副生成物 Bp4 と Bp5 は ¹H NMR 芳香環プロト ンの数とオレフィンピークおよび ESI-MS で構造推定した。



| | | | $\langle \bigcirc]$ | $\begin{array}{c} X & & S \\ & & & & \\ & & & \\ & & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ &$ | |
|---|-------|-----------|----------------------|---|--------|
| e | entry | S1 | Х | condition | result |
| | 1 | S1a | X=H | AIBN 0.1 eq, Bu ₃ SnH 1.2 eq, toluene (0.1 M), 80 °C, 3 h | Bp4 |
| | 2 | S1a | X=H | AIBN 0.4 eq, Bu ₃ SnH 2.0 eq, <i>p</i> -xylene (0.02 M), MW, 180 °C, 5 min | Bp4 |
| | 3 | S1a | X=H | AIBN 0.2 eq, Bu6Sn2 1.2 eq, toluene (0.02 M), 80 °C, 4 h | 0% |
| | 4 | S1a | X=H | AIBN 1.2 eq, Bu6Sn2 1.2 eq, p-xylene (0.1 M), MW, 180 °C, 5 min | 0% |
| | 5 | S1a | X=H | AIBN 0.4 eq, TTMSS 2.0 eq, <i>p</i> -xylene (0.02 M), MW, 180 °C, 5 min | Bp4 |
| | 6 | S1b | X=Br | AIBN 0.1 eq, Bu ₃ SnH 1.2 eq, toluene (0.1 M), 80 °C, 3 h | 0% |
| | 7 | S1b | X=Br | AIBN 0.4 eq, Bu ₃ SnH 1.2 eq, <i>p</i> -xylene (0.02 M), MW, 180 °C, 5 min | Bp5 |
| | 8 | S1b | X=Br | AIBN 0.4 eq, Bu ₆ Sn ₂ 1.2 eq, <i>p</i> -xylene (0.1 M), MW, 180 °C, 5 min | Bp5 |
| | | | | $\begin{array}{c c} & & & & & & \\ & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & & \\ & & & & & \\$ | |

第2節 ニッケル触媒を用いる環化反応の検討

次に、S2 を環化前駆体としニッケル触媒を用いた C-C カップリング反応を検討した (Table 2.2)。三種類のニッケル触媒を用いてそれぞれの反応条件を検討したが、Bp6 と推 定される副生成物が生じるものの所望の反応は進行しなかった。副生成物 Bp4 と Bp6 は ¹H NMR 芳香環プロトンの数とオレフィンピークおよび ESI-MS で構造推定した。

| | | 0 0 MeC | | Br conditions | MeO | N _{Me} | |
|-------|------------------------|----------------|-----------|---|---------|-----------------|----------|
| entry | Ni | ligand | reductant | additive | solvent | temperature | result |
| 1 | NiI ₂ 10% | L1 10% | Zn 2 eq | pyridine 1 eq, MgCl ₂ 1 eq | DMA | 23 to 90 °C | Bp4, Bp6 |
| 2 | NiI ₂ 10% | L2 10% | Zn 2 eq | pyridine 1 eq, MgCl ₂ 1 eq | DMA | 23 to 90 °C | Bp4, Bp6 |
| 3 | NiI ₂ 10% | L2 10% | Mn 2 eq | pyridine 1 eq, MgCl ₂ 1 eq | DMA | 23 to 90 °C | Bp4, Bp6 |
| 4 | NiI ₂ 10% | L1 10% | Zn 2 eq | Bu ₄ NBF 1 eq, pyridine 1 eq | DMPU | 80 °C | Bp4, Bp6 |
| 5 | NiI ₂ 10% | L3 10% | Zn 2 eq | pyridine 1 eq, MgCl ₂ 1 eq | DMA | 23 to 90 °C | Bp4, Bp6 |
| 6 | NiCl ₂ 1 eq | L4 3 eq | Zn 3 eq | pyridine 1 eq | DMF | 23 °C | Bp4, Bp6 |
| 7 | NiCl ₂ 1 eq | L4 3 eq | Mn 3 eq | pyridine 1 eq | DMF | 23 °C | Bp4, Bp6 |
| 8 | NiI ₂ 10% | L1 10% | Mn 2 eq | pyridine 1 eq | DMPU | 80 °C | Bp4, Bp6 |
| 9 | NiI ₂ 20% | L2 20% | Zn 2 eq | pyridine 1 eq, MgCl ₂ 1 eq | DMA | 23 °C | Bp4, Bp6 |
| 10 | NiI ₂ 20% | L3 20% | Zn 2 eq | pyridine 1 eq, MgCl ₂ 1 eq | DMA | 23 °C | Bp4, Bp6 |
| 11 | NiCl ₂ 20% | L2 20% | Zn 2 eq | pyridine 1 eq, MgCl ₂ 1 eq | DMA | 23 °C | Bp4, Bp6 |
| 12 | NiBr ₂ 10% | L2 10% | Zn 2 eq | pyridine 1 eq, MgCl ₂ 1 eq | DMA | 60 °C | Bp4, Bp6 |
| 13 | NiBr ₂ 10% | L5 10% | Zn 2 eq | pyridine 1 eq, MgCl ₂ 1 eq | DMA | 60 °C | Bp4, Bp6 |
| 14 | NiBr ₂ 10% | L2 10% | Zn 2 eq | pyridine 1 eq | DMA | 60 °C | Bp4, Bp6 |
| 15 | NiBr ₂ 10% | L5 10% | Zn 2 eq | pyridine 1 eq | DMA | 60 °C | Bp4, Bp6 |

Table 2.2 Nickel catalyzed C–C coupling reaction with S2.





L2

t-Bu







0

L3

*i*Pr

0 ∬ 0

L4



23

第3節 分子間共役付加反応の検討

分子内 C-C カップリングによる閉環反応は困難であったので、分子間カップリング反応 を検討することにした。分子間カップリング反応として α-クロロオキシム 2-4 から系中で発 生させたニトロソオレフィンと有機銅試薬の共役付加反応に着目した。Weinreb らは本反応 を利用して α-クロロオキシム 2-4 に対するアリール化反応に達成している (Scheme 2.3)²⁾。



Scheme 2.3 Examples of aryl cuprate conjugate addition reported by Weinreb²

3.1 モデル反応の検討

Weinreb らの報告を参考にして分子間カップリング反応を検討した(Scheme 2.4)。まずは 5-ブロモ-1,3-ベンゾジオキソールを THF 中でブチルリチウムと反応させてリチオ化した後、 シアン化銅(I) と反応させて有機銅試薬 a を生成した。続いて、aの THF 溶液中にα-クロ ロオキシム 2-7 を加えたところ、目的物 2-8 が 86%収率で得られた。次に、より電子豊富な 芳香環を持つ基質 2-9 を用い有機銅試薬 b を調製して反応を行ったところ、所望の化合物 2-9 が 76%収率で得られた。しかしながら、メトキシメチル基を有する基質 2-10 を用いる反 応からは目的物 2-11 は得られず二量体 2-12 と還元体 2-13 が生成した。有機銅試薬の集合体 形成を抑制するため、嵩高いトリチロキシメチル基を有する基質 2-14 を用いて反応を行っ たものの目的物 2-15 は得られず還元体 2-16 が生成した。



Scheme 2.4 Attempted conjugate additions with model substances.

3.2 基質合成

次にイノソース 1-12 を用いて基質となる α-クロロオキシムの合成を試みた (Scheme 2.5)。 まずイノソース 1-12 に対して塩化チオニルまたはトリクロロトリアゾールと反応させた が、反応は進行せず原料回収された。トリフェニルホスフィンと四塩化炭素を用いる Appel 反応も進行せず原料回収された。エーテルとヘキサンの混合溶媒中で塩化チオニルを用いた SNi 反応も試みたが進行せず原料回収された。

直接的な塩素原子導入は困難であったため、水酸基を脱離基に変換してから塩素原子への 置換を試みた。メシル化は進行して 2-17 が得られた。THF 中で塩化リチウム、あるいはア セトニトリル中で塩化テトラブチルアンモニウムと反応させてみたが、反応は進行せず原料 回収された。THF 中で臭化リチウムと反応させても反応は進行せず原料回収された。

ハロゲン原子の導入は困難であったため、オキシムの α 位にメシル基を導入した基質の 合成を検討した。塩化メチレン中で 2-17 に対してヒドロキシルアミン塩酸塩とピリジンま たは酢酸ナトリウムを加えてオキシム化を試みたが、反応が進行しないまま原料回収された。 次に、イノソース 1-12 に対してトリフラート化反応とアセチル化反応を行いトリフラート 2-18 とアセテート 2-19 を得た。トリフラート 2-18 とアセテート 2-19 のオキシム化を試み たが、これらの反応も進行せず原料回収された。

水酸基を修飾した後のオキシム化は困難だったので、先にオキシム化を行なった。イノソ ース 1-12 を用いてオキシム化反応を行うと、オキシム 2-20 が 48% 収率で得られた。2-20 に 対してトリフラート化反応とメシル化反応及びアセチル化反応を行ったところ、所望のトリ フラートとメシラートは得られなかったものの、ジアセテート 2-21 が得られた。そこで 2-21 の選択的脱アセチル化を試みた。



26



Scheme 2.5 Synthesis of the substance for the key reaction.

2-21に対してメタノール中0 ℃ で1 当量のメチルアミンを加えて反応させたところ、オキシムが選択的に脱アセチル化³⁾され、**2-22** が 81%収率で得られた。

3.3 鍵反応の初期検討

基質が合成できたのでカップリング反応を行なった。ブロモベンゾジオキソールから調製 した2当量の有機銅試薬 a に対して THF 中-78 ℃ で 2-22 を加えた後1時間反応させた⁸⁾と ころカップリング成績体 2-23 を 16%収率ながら得ることに成功した。また、メトキシ基を 持つ臭化アリール 2-9 から調製した b を用いて反応を行うとカップリング成績体 2-24 が 22%収率で得られた (Scheme 2.6)。



Scheme 2.6 Attempted key reaction.

3.4 反応条件の最適化

反応の収率を向上させるため、条件を検討した(Table 2.3)。オキシム 2-22 に対して 3 当 量の有機銅試薬 b を使用して反応を行ったところ収率は 25%に向上した (entry 2)。さらに、 反応のスケールを 2 倍に上げて 0.40 mmol のオキシム 2-22 を用いて反応を行ったところ収 率は 29%に向上した (entry 3)。次に、配位子添加の検討を行った。1,2-ジメトキシエタン (DME)とテトラメチルエチレンジアミン (TMEDA)は有機銅試薬の共役付加反応によく 使われる配位子である。まず 2.40 mmol の BuLi に対して 1 当量の DME を用いて 1.20 mmol の有機銅試薬 b を調製した後 0.400 mmol のオキシム 2-22 を加えて反応させたところ収率は 45%に向上した (entry 4)。同じスケールで DME を TMEDA に変えて反応を行ったところ収率は 37%に低下した (entry 5)。トリフェニルホスフィン (PPh₃)を配位子として加えて反応させたところ収率は 20%に低下した (entry 6)。スケールをさらに 0.60 mmol に上げても同程度の収率で目的物 2-24 を得た (entry 7)。





<u>3.5 Z/E 異性体の反応性比較</u>

以上の検討で反応収率はすべて 50%以下であった。副生成物を精査したところ、α-ヒドロ キシオキシムが 30%程度生成していることが分かった。反応に用いたオキシムの *E*/Z 異性 体比は 1:1 であったが、生成した α-ヒドロキシオキシムは単一の異性体だった。この結果か ら片方の異性体はニトロソオレフィンへと変換していないのではないかと考えた。生成した α-ヒドロキシオキシムを用いてジアセトキシオキシムを合成し X 線結晶構造解析で構造決 定した結果、生成物のオキシムは Z 体であることが分かった。続いて、ジアセトキシオキシ ムに対して選択的脱アセチルを行い Z 体の α-アセトキシオキシムを合成した。Z 体の α-ア セトキシオキシムを用いて共役付加反応を行ったところ、目的のカップリング成績体が 9% 収率で得られて原料が 65%回収されて α-ヒドロキシオキシムが 25%収率で生成した。この 結果から、予想通り Z 体は反応しにくいことが確認された(Scheme 2.7)。



Scheme 2.7 Synthesis of Z-configured oxime and its conjugate addition reaction.

<u>3.6 溶媒の検討</u>

反応溶媒をジェチルエーテルやトルエンに変換してそれぞれ反応を検討した(Table 2.4)。 いずれも収率低下する結果となった。ジェチルエーテルを溶媒に用いた場合、目的物 2-22 が 22%収率で得られた(entry 2)。トルエンを用いた場合では、有機銅試薬の溶解性が悪くて、 目的物が 24%収率で得られた(entry 3)。

| entry | solvent | yield |
|-------|-------------------|-------|
| 1 | THF | 45% |
| 2 | Et ₂ O | 22% |
| 3 | Toluene | 24% |

Table 2.4 Screening of solvents.

3.7 銅塩の検討

銅塩としてチオフェン-2-カルボン酸銅や酢酸銅を用いる反応を試みた(Table 2.5)。いず れも収率が低下する結果となった。チオフェン-2-カルボン酸銅を用いた場合、目的物 58 が 28%収率で得られた(entry 2)。酢酸銅を用いた場合では、収率はさらに 13%まで低下した (entry 3)。

| entry | solvent | yield |
|-------|---------|-------|
| 1 | CuCN | 45% |
| 2 | CuTc | 28% |
| 3 | CuAc | 13% |

Table 2.5 Screening of Cu^I salts.

3.8 基質の脱離基の検討

1,4-付加反応の収率が 50%を超えないことと基質の Z 体異性体の反応性が低いことから Z 体異性体が反応する際に Figure 2.2 に示す休眠状態が形成していることを推測した。基質の 脱離基を嵩高くすればこの休眠状態の形成を抑制できるのではないかと考えたので、脱離基 を嵩高いものに変換した基質を合成して 1,4-付加を検討することとした。



Figure 2.2 Proposed possible resting state.

Scheme 2.8 に示すように 2-22b、2-22c、2-22d 三つの基質を合成した。それぞれを用いて 1.4 付加反応を行った(Table 2.6)。脱離基はアセチル基をイソブチリル基に変換した 2-22b (Z/E = 1:1)を用いた場合で、目的物の収率が 25%まで低下し、副生成物は Bp1 15%、Bp2 30%それぞれ回収された(entry 2)。アセチル基をさらに嵩高くしてピバロイル基とした 2-22c (Z/E = 2:1)を用いると、目的物が 26%収率で得られ、副生成物は Bp3 のみ 52%回収され た(entry 3)。脱離基をベンゾイル基とした 2-22d (Z/E = 4:1)を用いた場合では、目的物の 収率がさらに 15%まで低下し、副生成物は Bp4 のみ 39%回収された(entry 4)。以上の結 果から、脱離基を嵩高くすると、1,4-付加は進行しにくくなることが分かった。そこで、立 体障害のため反応速度が遅くなったと考えて反応時間を延長して反応させようとした。2-22c (Z/E = 20:3)を用いて-78 ℃ で 1.5 時間、0 ℃ で 1.5 時間反応させたのち、室温に室温し て 18 時間されたところ、目的物の収率は 26%から 38%に向上した(entry 5)。回収された Bp3 を用いて単一な Z 異性体を合成して同じように反応を行ったところ、収率はさらに 42%まで向上した(entry 6)。基質 2-22c を用いて反応時間を延長することで収率が向上す ることが分かった。次に最も収率の高い基質 2-22 に戻して同じよう反応時間を延長して反 応させたところ、逆に収率が低下する結果が得られた(entry 7,8)。



Scheme 2.8 Synthees of substrates.



 Table 2.6 1,4-addtion using substitutes with different leaving groups.

| entry | substitute | Z/E | TM yield | recovery |
|-----------------|------------|------|----------|----------------------------------|
| 1 | 2-22 | 1/1 | 45% | Bp1 30% |
| 2 | 2-22b | 1/1 | 25% | Bp1 15% Bp2 30% |
| 3 | 2-22c | 2/1 | 26% | Bp3 52% |
| 4 | 2-22d | 4/1 | 15% | Bp4 39% |
| 5 ^{a)} | 2-22c | 20/3 | 38% | Bp1 16% Bp3 9% |
| 6 ^{a)} | 2-22c | 1/0 | 42% | Bp1 13% Bp3 11% |
| 7 ^{a)} | 2-22 | 1/1 | 26% | Bp4 48% |
| 8 ^{a)} | 2-22 | 5/1 | 8% | Bp4 49% |

a) stirred for 18 h at room temperture after stirring at 0 °C for 1.5 h.

3.9 ジアステレオ選択性の考察

アリール化の立体選択性は Scheme 2.9 に示すように説明できる。まず、キュプラートが オキシムの水酸基を脱プロトン化するとアセテートが脱離してニトロソオレフィンが生じ る。キュプラートの共役付加はねじれ歪みが小さくなる axial 側から進行する。ニトロソオ レフィンの2つのコンフォメーションのうち左のコンフォメーションでは図に示すベンジ ルオキシ基による立体障害があるため、右のコンフォメーションから優先して付加が進行し、 *trans* 体が選択的に生成する。



Scheme 2.9 Rational for Diastereoselective Arylation
第4節 ラクタム環閉環

カップリング成績体 2-24 が得られたので、続いてラクタム環閉環を行った(Scheme 2.10)。まず Bischler–Napieralski 反応⁴⁾を検討した。2-24 に対して触媒量の NiCl₂・6H₂O の 存在下で NaBH₄ を加えて還元反応を行いアミン 2-25 を得た。クロロギ酸メチルと反応さ せるとカルバメート 2-26 が 45%収率で得られた。Bischler–Napieralski 反応を行ったとこ ろ、複雑な混合物が得られた。



Scheme 2.10 Attempted formation of the lactam ring via Bischler–Napieralski reaction. 次に還元反応で得られたアミン 2-25 を用いて位置選択的なホルミル化に続くイミノ化反 応⁵⁾を検討した(Scheme 2.11)。アミン 2-25 に対して TFA/AcOH(3:1)の混合酸性溶媒中 でヘキサメチレンテトラミン(HMTA)と反応させるとイミン 2-28 が得られた。所属する 研究室で開発された Pinnick 酸化^のを用いるアミドへの変換を行ったところ、ラクタム 2-27 を良好な収率で得ることに成功した。



Scheme 2.11 Formation of the lactam ring.

構造決定のために 2-27 に対して水酸化パラジウム触媒を用いてベンジル基を除去した後 にベンゾイル基で保護したところ結晶性の良い 2-30 が得られた。X 線結晶構造解析によっ て絶対立体配置も含めて構造を確認した(Scheme 2.12)。



ORTEP of 2-30 (50% probability)

Scheme 2.12

第5節 脱保護の条件検討

二種類の保護基はメチル基とベンジル基を脱保護する順序を検討した(Scheme 2.13)。 まず 2-27 に対して 1.05 当量の水酸化パラジウム触媒の存在下で水添反応を行うと、脱ベン ジルした 2-31 が定量的に得られた。次に三臭化ホウ素(BBr₃)を用いて脱メチルを行った ところ、2-31 の溶解性が低いためか、目的物は生成するものの 2-30 が完全に消失せず回収 された。DMF 中で塩化リチウム(LiCl)を用いる脱メチルも検討したが、反応が進行せず に原料回収された。また、構造決定する際に合成した 2-30 に対しても脱保護を検討した。 2-30 に対して BBr₃のジクロロメタン溶液と反応させたところ、メチル基が完全に除去され てベンゾイル基もいくつか除去されたものの混合物が得られた。この混合物に対して、 MeOH 中 40 ℃ で炭酸カリウムと反応させると目的の pancratistatin 立体異性体 1,4a-di-*epient*-pancratistatin (2-31)が生成したものの、精製は困難であった。

次に先に脱メチル化するルートを検討した。2-27 に対して BBr₃ のジクロロメタン溶液と 反応させたところ、ベンジル基もいくつか除去されたものとメチルが除去されていないも のの混合物が得られた。2-27 に対して TMSCl と NaI を 1 当量ずつ加えて 60 ℃ で反応を行 うと、脱メチル化した 2-33 が 57% 収率で得られた。さらに加水素分解条件^つで脱ベンジル 化したところ、目的の pancratistatin 立体異性体 1,4a-di-*epi-ent*-pancratistatin (2-31) が 82% 収率で得られた。



Scheme 2.13 Deprotection.

第6節 オキシムのトランス還元条件検討

オキシム 2-24 のトランス還元の条件検討を行った。まずオキシムの無保護の状態でトラ ンス還元条件を検討した(Table 2.7)。Entry 1 と entry 2 ではアミンとボランの錯体を還元 剤として反応させたところ、どちらも反応せずに原料回収された。LiAlH4 で還元を行った 場合では、*cis-*アミン 2-25 が 37% 収率で得られたが、*trans-*アミン 2-25'は生成しなかった (entry 3)。水酸化パラジウム触媒の存在下で水添反応を行うと、ベンジル基が除去された シスアミン 2-25 が得られた(entry 4)。金属亜鉛を還元剤に用いた場合では、反応を進行 せず原料回収された(entry 5)。SmI₂を用いた場合では、*cis-*アミン 2-25 が 19% 収率で得ら れた(entry 6)。Entry 7 と entry 8 ではメチル化したオキシム 2-25b の還元反応を検討し た。Me4N(AcO)₃BHを用いた場合でやはり反応は進行しなかった(entry 7)。奈良坂らの立 体選択的還元法⁸を用いると、構造不明な副生成物が生成し目的の *trans-*アミン 2-25'はや はり得られなかった(entry 8)。メチル基をベンジル基に変換して奈良坂らの還元法を用い ると、反応は進行せずに原料回収された(entry 9)。ボランの THF 錯体を還元剤に用いて も反応しなかった(entry 10)。

| $\begin{array}{c} OBn \\ BnO \\ OH \\ $ | | | | |
|---|----|--|-----------|-------------------|
| entry | R | reductant | solvent | result |
| 1 | Н | Me ₄ N(AcO) ₃ BH | AcOH/MeCN | no reaction |
| 2 | Н | tBuNH₂∙BH₃ | toluene | no reaction |
| 3 | н | LiAIH ₄ | THF | cis 37% |
| 4 | Н | Pd(OH) ₂ , H ₂ | EtOAc | cis ^{a)} |
| 5 | н | Zn | AcOH | no reaction |
| 6 | Н | Sml ₂ | THF | <i>cis</i> 19% |
| 7 | Ме | Me ₄ N(AcO) ₃ BH | AcOH/MeCN | no reaction |
| 8 | Ме | NaOMe, LiAlH ₄ | THF | unknown Bp |
| 9 | Bn | NaOMe, LiAlH ₄ | THF | no reaction |
| 10 | Bn | BH ₃ •THF | THF | no reaction |

Table 2.7 Trans-selective reduction of Oxime 58x

a) *cis*-amine with **4** hydroxy groups deprotected.

以上の条件検討でトランス還元は成功していない理由はオキシム近傍に存在するアリー ル基とベンジルオキシ基が両方ともアキシアル位に配置されているため、ヒドリドが反対 側から付加するからだと考えた。そして、Scheme 2.14 に示す戦略を計画した。オキシム 2-24 を触媒量の水酸化パラジウムを用いた水添反応で選択的にベンジル基を除去すること でオキシムのコンフォメーションをフリップさせた後、6員環形成によってコンフォメー ションを固定した状態で還元すれば *trans*-アミンが得られると期待した。残念ながら、 種々条件検討したが、目的の6員環中間体が得られなかったため、この戦略も奏効しなか った。



Scheme 2.14 Strategy for *trans*-selective reduction of oxime 2-24.

<u>第7節 活性評価</u>

Pancratistatin は優れた抗腫瘍活性を持つことは第1章第1節に紹介した。

今回、初めに in vitro でヒト乳がん細胞 MCF7、ヒト膵癌細胞 MiaPaca2 及び PANC-1、それぞれに対して本研究で合成した 1,4a-di-*epi-ent*-pancratistatin 及びその合成中間体の細胞増 殖抑制効果を評価したが、0.03 μ M~3 μ M の濃度範囲ではいずれの化合物でも有意な効果が 見られなかった。

次に、フェロトーシス抑制活性に注目した。フェロトーシス(鉄依存性細胞死)は2012年 にDixonらによって新しく報告された細胞死機構であり、細胞内自由鉄(Fe2+)を触媒とし て細胞膜リン脂質の過酸化反応が連鎖し脂質ヒドロキシラジカルが蓄積することで細胞が 死に至ると考えられている。心臓や腎臓の虚血再灌流障害や脳卒中などの虚血性疾患とALS、 パーキンソン病、アルツハイマー病、ハンチントン舞踏病などの神経変性疾患などにおいて、 フェロトーシスが関与することが報告されている¹²⁾。今回、ヒト肝がん細胞株 Hep3B に対 するフェロトーシス抑制活性を評価した(Figure 3)。その結果、化合物 2-24、2-27、2-33 は フェロトーシス抑制活性を評価した(Figure 3)。その結果、化合物 2-24、2-27、2-33 は フェロトーシス抑制活性を示した。特に2-33 はフェロトーシス阻害剤である Ferrostatin-1 よ りも少し強い活性を持つことが明らかになった。一方で、化合物 2-25、2-28 は Hep3B 細胞 に対して細胞毒性を示した。最終生成物すなわちすべての水酸基が脱保護された 1,4a-di-*epient*-pancratistatin 2-31 は Hep3B 細胞にほぼ影響がないことが分かった。以上の結果によって、 活性のある化合物の酸素上の置換基が活性の発現に重要であることが示唆されている。





Figure 4. Anti-ferroptosis activity of compounds on erastin-treated hepatoma Hep3B cells at 10 μM. Fer-1: ferrostatin-1.

<u>第8節 基質合成</u>

8.1 芳香環ユニットの合成

アリールキュプラートの前駆体として用いた臭化アリールは以下のように合成した (Scheme 2.17)。*o*-vanillin をブロモ化した後、Dakin 酸化¹³⁾によりカテコール 2-35 を得た。 カテコール部位をメチレンジオキシ化¹⁴⁾した後、ジクロロメチルメチルエーテルと塩化ス ズ(IV)を用いホルミル基を導入し 2-36 を得た¹⁵⁾。水素化ホウ素ナトリウムを用いホルミ ル基を還元しアルコール 2-37¹⁶⁾を合成した。2-37 の水酸基をメチル化¹⁷⁾あるいはトリチル 化¹⁶⁾して 2-10 と 2-14 を得た。

2-36 のホルミル基をカルボキシ基へと酸化¹⁷⁾し、市販のエポキシシクロへキサンから合成¹⁸⁾したアミノアルコール 2-40 と縮合¹⁹⁾することで所望の 2-ヒドロキシアミド 2-41 を合成した。次に、得られた化合物 2-41 のヒドロキシ基を塩化メシルで活性化した後にブロモ化体 S2 が得られた。



Scheme 2.17 Synthesis of Arylbromide substrates.

<u>8.2 オキシムの合成</u>

α-クロロオキシム 2-7²⁰は以下のように合成した (Scheme 2.18)。シクロヘキサノンと塩化 トリメチルシリル (TMSCI) を DMF 中でトリエチルアミンの存在下反応させるとエノール エーテル 2-43 が得られた。*N*-クロロスクシンイミド (NCS) を用いて塩素化すると α-クロ ロケトン 2-44 が得られた。水中で酢酸ナトリウムの存在下ヒドロキシルアミン塩酸塩を加 えて反応させると α-クロロオキシム 2-7 が得られた。



Scheme 2.18 Synthesis of oxime 42.

8.3 イノソースの合成

イノソース 1-20 は以下のように合成した²¹⁾ (Scheme 2.19)。まず、塩化トリチルで Dmannitol の二つの第一級ヒドロキシ基を保護して化合物 2-45 を得た。次に、臭化ベンジル で残った4つのヒドロキシ基を保護して化合物 2-46 を合成した。その後、TFA を用いてト リチル基を除去したところ、ジオール 2-47 が得られた。ジオール 2-47 に対し Swern 酸化を 行うとジアルドース 1-19 が得られた。最後に NHC 触媒を用いたベンゾイン型環化反応を行 ったところ、イノソース 1-20 が 49%収率で得られた。



Scheme 2.19 Synthesis of Inosose 1-20.

参考文献

- 1) Conner, E. S.; Crocker, K. E.; Fernando, R. G.; Fronczek, F. R.; Stanley, G. G.; Ragains, J. R. *Org, Lett.* **2013**, *15*, 5558.
- 2) Sengupta, R.; Jason, A. W.; Weinreb, S. W. Tetrahedron Lett. 2001, 67, 8229.
- 3) Vasella, A.; Beer, D. Helv. Chim. Acta 1985, 68, 2254.
- 4) Kim, S.; Ko, K.; Kim, E.; Kim, D. Org. Lett. 2002, 4, 1343.
- 5) Duff, J. C.; Bills, E. J. J. Chem. Soc. 1932, 1987.
- 6) a) Mohamed, M. A.; Yamada, K.; Tomioka, K. *Tetrahedron Lett.* **2009**, *50*, 3436. b) Yamada, K.; Mogi, Y.; Mohamed, M. A.; Takasu, K.; Tomioka, K. *Org. Lett.* **2012**, *14*, 5868. c) Sarlah, D.; Bingham,

T. W.; Hernandez, L. W.; Olson, D. G.; Svec, R. L.; Hergenrother, P. J. J. Am. Chem. Soc. 2019, 141, 65.

7) Rigby, J. H.; Maharoof, U. S. M.; Mateo, M. E. J. Am. Chem. Soc. 2000, 122, 6624.

8) Narasaka, K.; Ukaji, Y.; Yamazaki, S. Bull. Chem. Soc. Jpn. 1986, 59, 525.

9) Lopes, R. S. C.; Lopes, C. C.; Heathcock, C. H. Tetrahedron Lett. 1992, 33, 6775.

10) Clark, M. A.; Wang, Q.; Ganem, B. Tetrahedron Lett. 2002, 43, 2002.

- 11) Ding, Fan.; Liang, L.-L.; Yao, J.-C.; Wang, B.; Xu, C.; Liu, D.-D. Total Synthesis of (+)-Pancratistatin and Its Potent Topo I Inhibition Activity Studies. *Org. Lett.* **2022**, *24*, 9458.
- 12) a) Stockwell, B.R.; Friedmann Angeli, J.P.; Bayir, H.; Bush, A.I.; Conrad, M.; Dixon, S.J.; Fulda,

S.; Gascon, S.; Hatzios, S.K.; Kagan, V.E.; Noel, K.; Jiang, X.; Linkermann, A.; Murphy, M. E.;

Overholtzer, M.; Oyagi, A.; Pagnussat, G.C.; Park, J.; Ran, Q.; Rosenfeld, C.S.; Salnikow, K.; Tang,

- D.; Torti, F.M.; Torti, S.V.; Toyokuni, S.; Woerpel, K. A.; Zhang, D.D. Ferroptosis: a regulated cell death nexus linking metabolism, redox biology, and disease, *Cell* **2007**, *171*, 273–285.
- b) Zheng, K.; Dong, Y.; Yang, R.; Liang, Y.; Wu, H.; He, Z Regulation of ferroptosis by bioactive phytochemicals: implications for medical nutritional therapy, *Pharmacol. Res.* **2021**,*168*, 105580.
- 13) M. Matsumoto, H. Kobayashi, Y. Hotta, J. Org. Chem. 1984, 49, 4740.
- 14) M. Loriot, J. P. Robin, and E. Brown, Tetrahedron, 1984, 40, 2529.
- 15) B. A. McKittrick, R. Stevenson, J. Chem. Soc. Perkin Trans. 1 1984, 709.
- 16) a) *Tetrahedron Lett.* **2009**, *50*, 3436. b) Yamada, K.; Yuzo, M.; Tomioka, K. Org. Lett. **2012**, *14*, 5868.
- 17) Victor, S. R.; Crisostomo, F. R.; Bueno, F. C. Pest Mang. Sci. 2001, 57, 603.
- 18) Hatcher, J. M.; Kohler, M. C.; Coltart, D. M. Org. Lett. 2011, 13, 15.
- 19) Metzke, M.; Guan, Z. Biomacromolecules 2008, 9, 208.
- 20) Denmark, S. E.; Dappen, M. S. J. Org. Chem. 1984, 49, 798.

21) a) Kang, B.; Sutou, T.; Wang, Y.; Kuwano, S.; Yamaoka, Y.; Takasu, K.; Yamada, K. *Adv. Synth. Catal.* **2015**, *357*, 131. b) Kang, B.; Wang, Y.; Kuwano, S.; Yamaoka, Y.; Takasu, K.; Yamada, K. *Chem. Commun.*, 2017, 53, 4469.

第3章

Pancratistatin 三環性骨格

hexahydrophenanthridinone \mathcal{O}

新規一般合成法の確立

第1章に述べたように、pancratistatin 1-1 と類似した hexahydrophenanthridinone 骨格を持つ 7-eoxypancratistatin 1-2 や narciclasine 1-3、lycoricidine 1-4 も含め、300 を超える数の amaryllidaceae アルカロイド化合物が単離されており、多く化合物は優れた活性を持つこと が報告されているため、有機合成化学者の興味を大きく引き付けている(Figure 3.1)。 Pancratistatin 誘導体の合成研究に新たに開発した骨格合成法は pancratistatin の天然類縁体の 合成にも応用できると期待し、合成法の適用範囲を調べたうえで、hexahydrophenanthridinone 骨格の新規一般合成法を確立した。



Figure 3.1 Natural compounds containing a hexahydrophenanthridinone skeleton.

第1節 hexahydrophenanthridinone 三環性骨格

Hexahydrophenanthridinone は pancratistatin をはじめとする様々な生物活性を持つ天然化合物の基本骨格である。Pancratistatin型天然物の全合成や誘導体合成によってhexahydrophenanthridinoneの構築法が多く開発された。その中では、多く構築法は α -アリールニトロ化合物を中間体としている¹⁾。例えば、2022年にLiuらによる報告されたpancratistatin 1-1の全合成^{1d)}ではニトロオレインへの共役付加に続くHenry反応によって α -アリールニトロ化合物 3-3 を合成した後、ラクタム環を形成することでhexahydrophenanthridinone 三環性骨格を構築した。



Scheme 3.1 Total synthesis of pancratistatin reported by Liu et al.

第2章1,4a-di-*epi-ent*-pancratistatin の全合成によって新たな hexahydrophenanthridinone 三環 性骨格構築法を開発した。その有用性を示すために、更なる反応の最適化と適用範囲の調査 を行った。

第2節 有機銅試薬による共役付加反応の条件検討

2-7(E体のみ)を基質に用いて共役付加の反応条件を検討した(Table 3.1)。4種の銅塩を 用いてそれぞれ反応を検討した(entry 1~4)ところ、Copper(I) thiophene-2-carboxylate (CuTc) を用いた場合に最も良い結果が得られ、目的物 3-4(E体のみ)が 85%収率で得られた。次 に、溶媒に Et₂Oを用いて反応を試みたところ、目的物がわずか 9%しか得られなかった(entry 5)。そこで、銅塩に CuTc、溶媒に THF を用いる条件を最適条件とした。

 Table 3.1 Optimization of conjugate addition conditions.



第3節 基質の適用範囲の検討

次に、基質の適用範囲を調べた(Table 3.2)。まず臭化アリールの基質適用範囲を調べた。 ベンゼン環のオルト位、メタ位またはパラ位にメトキシ基のある基質を用いてそれぞれ反応 を行ったところ、3-6a~c(E体のみ)を良好な収率で得られた。ベンゼン環上に三つの置換 基をもつ基質でも良好な収率で3-6d(E体のみ)を与えた。また、ベンゼン環上に炭素側鎖 を持つ4種の基質を用いて検討したところ、3-6e~h(E体のみ)が良好な収率で得られた。 しかしながら、アルコキシカルボニル基やアミノカルボニル基を持つ基質では、目的物 3-6i と 3-6j が全く得られなかった。原因として、これらの置換基は有機銅試薬の生成を阻害さ れると推測した。次に、オキシム基質のシクロへキサン環上の置換基効果を調べた。3-5k(E/Z =3:1)と3-5l(E/Z=3:1)を基質として検討したところ、目的物 3-6k(E体のみ)と3-6l(E 体のみ)はそれぞれ 46%、56%収率で得られた。目的物塩素原子の隣接位にメチル基がつい た基質 3-5m(E/Z=1:1)を用いた場合、3-6m(E体のみ)は40%収率で得られたとともに Z 体の原料が 31%回収された。やはり Z-体のオキシムの反応性が低いことが明らかになった。



Table 3.2 Substrate scope of conjugate addition

b) SM: *E*/*Z* 1:1, 31% of *Z*-SM was recovered.

第4節 オキシム還元反応の検討

次に、オキシムの還元反応を検討した。まず水素化ホウ素ニッケルを用いる還元条件と酸 化モリブデンと NaBH4を用いる還元条件を比較しながらそれぞれ検討した(Table 3.3)。結 果として、水素化ホウ素ニッケルを用いる還元条件では cis-アミンが優先的に生成する傾向 にあるのに反して、酸化モリブデンと NaBH4を用いる還元条件を用いた場合に tran-アミン が優先的に得られる傾向が見られた。また、オルト位に置換基のある基質はこの二つの条件 下で還元反応が全く進行しないことが明らかになった。そこで、種々還元条件を検討した結 果、AcOH 溶媒中でアダムズ触媒を用いる水添反応を試みたところ、オルト位に置換基のあ る基質 3-6e~h の還元が進行し、目的のアミンと過剰還元された副生成物との混合物が得られた。



Table 3.3 Reduction of α-Aryl Oxime

<u>第5節 ラクタム環の形成による hexahydrophenanthridinone の合成</u>

続いて、第4節で得られたアミンを用いてそれぞれラクタム環の形成を行った(Table 3.4)。 アザアダマンタンを用いるホルミル化を行った後、得られたイミンを亜塩素酸ナトリウムで 酸化してラクタムを得た。3-7a~cを用いた場合、*cis*-アミンと *trans*-アミン両方とも良好な収 率でラクタム環を形成し対応する hexahydrophenanthridinone 化合物を与えている。アミン 3-7d を用いた場合、位置選択的に反応が進行し、3-8e を生成することなく 3-8d のみが得られ た。3-7eを用いた場合にホルミル化が全く進行しなかった。メトキシ基のメタ位に電子密度 が低いためと推測した。

·R² TFA/AcOH Rĺ R^1 ΝH₂ 2) NaClO₂, NaH₂PO₄ 2-methyl-2-butene Ö 3-7 3-8 THF/H₂O ЧU ÒМе Ö C cis-3-8a 29% cis-3-8b 31% cis-**3-8c** 29% trans-3-8a 45% trans-3-8c 73% trans-3-8b 27% MeO ЧV MeO Ö ÓMe Ö Ö cis/trans 1:1 3-8e 0% 3-8f 0% inseparable mixture 3-8d 39%

Table 3.4 Lactam formation

次に、3-7eを用いて Bischler–Napieralski 反応によるラクタム環形成²⁾を検討した(Scheme 3.2)。*cis-*3-7e と *trans-*3-7e をそれぞれベンゾイン中でクロロギ酸メチルと反応させてカル バメートを合成してからポリリン酸(PPA)を加えて加熱して反応を行ったところ、ラク タム環が形成した *cis-*3-8f と *trans-*3-8f がそれぞれ 44%、61%収率で得られた。また、還元 が困難であったオキシム 3-6a をアダムズ触媒を用いる水添反応で還元した後、カルバメー トに変換して同様に Bischler–Napieralski 反応条件に付したところ、低収率ながらラクタム 環が形成した化合物 *trans-*3-8g が得られた。



Scheme 3.2 Lactam formation via Bischler–Napieralski reaction.

参考文献

a) Cagide-Fagín, F.; Nieto-García, O.; Lago-Santome, H.; Alonso, R. J. Org. Chem. 2012, 77, 11377.
 b) S. Akai, M. Kojima, S. Yamauchi, T. Kohji, Y. Nakamura, K. Sato, Asian J. Org. Chem. 2013, 2, 299. c) Weller, T.; Seebach, D. *Tetrahedron Lett.* 1982, 23, 935. d) Ding, Fan.; Liang, L.-L.; Yao, J.-C.; Wang, B.; Xu, C.; Liu, D.-D. Total Synthesis of (+)-Pancratistatin and Its Potent Topo I Inhibition Activity Studies. Org. Lett. 2022, 24, 9458. e) Akai, S.; Kojima, M.; Yamauchi, S.; Kohji, T.; Nakamura, Y.; Sato, K. A Concise Total Synthesis of (+)-Pancratistatin from D-Glucose Featuring the Henry Reaction. Asian J. Org. Chem. 2013, 2, 299–302. f) Potter, T. J.; Ellman, J. A. Total Synthesis of (+)-Pancratistatin by the Rh(III)-Catalyzed Addition of a Densely Functionalized Benzamide to a Sugar-Derived Nitroalkene. Org. Lett. 2017, 19, 2985.

2) Rahman, M. F.; May, E. L. J. Heterocyclic Chem. 1976, 13, 1329.

結論

著者は pancratistatin 立体異性体の網羅的合成研究に取り組んだ。その結果、D-mannitol から NHC 触媒を用いる分子内不斉ベンゾイン環化反応と有機銅試薬の 1,4-付加反応とを含む 14 工程で 1,4a-di-*epi-ent*-pancratistatin の全合成に成功した。合成した 1,4a-di-*epi-ent*-pancratistatin およびその中間体を用いて活性評価を行ったところ、強力なフェロトーシス抑制活性を持つ新規化合物を見出した。また、pancratistatin 型天然物に共通する hexahydrophenanthoridinone 三環性骨格の新規構築法を確立し、適用範囲の検討を行った。本 骨格構築法を利用すれば、pancratistatin 型天然物及びその誘導体の構造活性相関研究や生物活性の発現機構の解明に必要な化合物を立体網羅的に供給できると期待できる。

実験項

General Remarks

All anhydrous reactions were carried out under a positive atmosphere of argon in dried glassware. Dehydrated solvents were purchased for the reactions and used without further desiccation. Analytical thin-layer chromatography was performed on Merck TLC silica gel $60F_{254}$ silica gel plates. Visualization was accomplished with molibudenium phosphate, *p*-anisaldehyde, Hannessian's cocktail or ninhydrin. For column chromatography, silica gel (FUJI SILYSIA CHEMICAL LTD. BW-200) was employed. NMR spectra were recorded using a Bruker AV400N at 400 MHz frequency or JEOL JNM-AL300C at 300 MHz in the stated solvents using tetramethylsilane as an internal standard. Chemical shifts were reported in parts per million (ppm) on the δ scale from an internal standard (NMR descriptions: s = singlet, d = doublet, t = triplet, q = quartet, quint = quintet, sext = sextet, sept = septet, oct = octet, m = multiplet, br = broad). Coupling constants, *J*, are reported in Hertz. Mass spectra were recorded on a Waters/Micromass SQD2, MICROMASS[®] LCT PREMIERTM (ESI-TOF). Optical rotations were measured using a JASCO P-2200 polarimeter (concentration in g·dL⁻¹). IR was measured using a JEOL FT-IR 6200. Melting point was determined on J-SCIENCE RFS-10. Unless otherwise noted, reagents were used without further purification. HPLC analysis were performed on a SHIMADZU analytical system equipped with two LC-10AT pumps.

5-Bromo-2-hydroxy-3-methoxybenzaldehyde (2-34)



A mixture of *o*-vanilline (5.00 g, 32.9 mmol) and NaOAc (4.20 g, 49.4 mmol) were dissolved in glacial acetic acid (75 mL). A solution of bromine (2.5 mL, 49 mmol) in glacial acetic acid (25 mL) was added dropwise to the mixture over a period of 4 min. The solution deepened in colour throughout the addition, and was left to stir at room temperature for 1 h. The reaction was quenched with saturated solution of Na₂S₂O₃ (20 mL). The resulting solution was adjusted to pH 5 by the addition of saturated solution of Na₂CO₃ and NaHCO₃, and the mixture was extracted with CHCl₃ (4 x 100 mL). The combined organic phases were washed with brine (400 mL), dried over Na₂SO₄, filtered and concentrated under reduced pressure. The resulting residue was purified by silica gel column chromatography (CH₂Cl₂) to give the title compound (7.00 g, 30.3 mmol, 92%) as yellow flakes of **mp** 119–122 °C. **¹H NMR** (CDCl₃, 400 MHz): δ 11.01 (s, 1H), 9.86 (s, 1H), 7.32 (d, *J* = 2.0 Hz, 1H), 7.18, (d, *J* = 2.0 Hz, 1H), 3.92 (s, 3H). The ¹H NMR of **2-34** was identical to that reported.¹)

5-Bromo-3-methoxybenzene-1,2-diol (2-35)



Bromide **2-34** (7.00 g, 30.3 mmol) was dissolved in 2 M NaOH aq (30 mL, 0.06 mol). A mixture of 30% H₂O₂ (7 mL, 0.06 mol) and H₂O (28 mL) was added dropwise to the mixture. The mixture became deep red purple throughout the addition, and some white precipitate was observed. The mixture was stirred at room temperature until full consumption of starting material (1 h). The mixture was acidified with 2 M HCl (15 mL) and extracted with CHCl₃ (5 x 100 mL). The combined organic phases were washed with saturated solution of Na₂SO₃, dried over Na₂SO₄ and purified by silica gel column chromatography (CH₂Cl₂) to afford **2-35** (4.91 g, 22.4 mmol, 74%) as light grey crystal of **mp** 75–76 °C.

¹**H** NHR (CDCl₃, 400 MHz): δ 6.77 (d, *J* =2.0 Hz, 1H), 6.61 (d, *J* = 2.0 Hz, 1H), 5.33 (s, 1H), 5.31 (s, 1H), 3.87 (s, 3H). The ¹H NMR of **2-35** was identical to that reported.¹⁾

6-Bromo-4-methoxybenzo[d][1,3]dioxole (2-9)



To a solution of 2-35 (4.91 g, 22.4 mmol) in dry DMF (49 mL) were added K₂CO₃ (7.00 g, 48.8 mmol)

and CH₂Br₂ (2.5 mL, 3 7 mmol) under Ar at room temperature. After being stirred at 100 °C for 1.5 h, the solution was cooled to room temperature, diluted with H₂O (900 mL), and extracted with CH₂Cl₂ (4 x 100 mL). The combined organic layers were washed with brine (200 mL), dried over anhydrous Na₂SO₄, evaporated in vacuo, and purified by silica gel column chromatography (hexane/CHCl₃ 5:1) to afford **2-9** (4.10 g, 17.7 mmol, 79%) as white solid of **mp** 78–79 °C. ¹H **NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 6.68 (d, *J* = 1.5 Hz, 1H), 6.67 (d, *J* = 1.5 Hz, 1H), 5.97 (s, 2H), 3.88 (s, 3H). The ¹H NMR was identical to that reported.¹)

6-Bromo-4-methoxybenzo[d][1,3]dioxole-5-carbaldehyde (2-36)



To a stirred solution of **2-9** (4.10 g, 17.7 mmol) in dry CH₂Cl₂ (50 mL) under argon cooled in a CO₂– acetone bath, were added dichloromethyl methyl ether (2.1 mL, 18 mmol) and SnCl₄ (4.1 mL, 27 mmol). The mixture was warmed up to room temperature over 3 h. To the solution was added saturated aqueous solution of NaHCO₃, and the whole was extracted with CH₂Cl₂ (3 x 50 mL). The combined organic layers were washed with 2 M HCl aq and dried over anhydrous Na₂SO₄. The solution was evaporated in vacuo and purified by silica gel column chromatography (hexane/acetone 9:1) to afford **2-36** (2.3 g, 8.9 mmol, 50%) as white solid of **mp** 117–120 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 10.23 (s, 1 H), 6.86 (s, 1H), 6.05 (s, 2H), 4.03 (s, 3H). The ¹H NMR was identical to that reported.²)

6-bromo-4-methoxybenzo[d][1,3]dioxole-5-carboxylic acid (2-38)



To a solution of compound **2-36** (0.60 g, 2.31 mmol) in ^{*i*}BuOH/H₂O(5/1, 11 mL) were added NaH₂PO₄·2H₂O (5.50 g, 46.2 mmol), NaClO₂ (0.84 g 9.24 mmol), 2-methyl-2-butene (1.5 mL, 13.8 mmol) at room temperature. After being stirred at room temperature for 1 h, the solution was extracted with EtOAc (4×20 mL) and the combined organic layers were washed with brine and dried over anhydrous Na₂SO₄. The solution was evaporated in vacuo and recrystallized with Et₂O to afford **2-38** (0.58 g, 2.13 mmol, 92%) as white solid. ¹H NMR (400 MHz, CDCl₃): 6.78 (s, 1H), 6.01 (s, 2H), 4.05 (s, 3H) The ¹H NMR was identical to that reported.³)

2-(methylamino)cyclohexan-1-ol (2-40)



To a mixture of 40% MeNH₂aq (6.87 mL, 78 mmol) and MeOH (8.6 mL) was added 1,2epoxycyclohexane (2.96 mL, 29.9 mmol). After being stirred at room temperature for 10 h, the solution was evaporated in vacuo with toluene, and the residue purified by distillation under reduced pressure to afford **2-40** (2.17 g, 16.8 mmol, 56%) as colorless oil. ¹H NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 3.15~3.21 (m, 1H), 2.42 (s, 3H), 2.07~2.16 (m, 2H), 2.02~2.04 (m, 1H), 1.71~1.74 (m, 2H), 1.25~1.30 (m, 3H),0.88~0.96 (m,1H). The ¹H NMR was identical to that reported.⁴)

N-(2-hydroxycyclohexyl), N-methyl-4-methoxy-benzodioxole-5-carboxamide (S4)



To a solution of compound $S3^{5}$ (200 mg, 1.02 mmol) in dry DCM 3.00 mL was added dry DMF (0.02 mL, 0.25mmol), (COCl)₂ (0.11 mL 1.32mmol). After being stirred at room temperature for 2 h, the solution was added dry DCM (3.0 mL), dry Et₃N (0.27 mL 2.04 mmol) and a solution of **2-40** (184 mg, 1.22 mmol) in dry DCM 1.00 mL, at 0 °C. After being stirred at room temperature for 18 h, the solution was added 2M NaOHaq to adjust pH to 10 then the mixture was extracted with DCM for three times, washed with 1M HCl and dried over anhydrous Na₂SO₄. The solution was evaporated in vacuo and purified by silica gel column chromatography (Hexane/EtOAc 1/6) to afford **S4** (230 mg, 0.75 mmol 73%) as white solid.

mp 135~136 ℃.

IR (KBr): 3323, 2935, 2900, 2862, 1615, 1504, 1471, 1415, 1260, 1232, 1080, 1059, 1033 cm⁻¹.

¹**H** NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 6.80~6.78 (d, *J* = 8, 0.7 H), 6.65~6.63 (d, *J* = 8, 0.3H), 6.59 ~6.57 (d, *J* = 8, 1H) 6.01 (s, 2H), 4.02 (s, 3H), 3.5~3.7 (m, 1H), 3.14 (s, 0.5H), 3.02 (s, 1H), 2.77 (s, 2H), 2.2~2.1 (0.5H), 2.1~2.0 (m, 0.5H), 1.8~1.2 (m, 8H).

¹³C NMR (125.76 MHz, CDCl₃): 169.3 (C), 150.0 (C), 138.4 (C), 136.4 (C), 123.8 (CH), 119.6 (C), 103.7 (CH), 101.4 (CH₂), 69.6 (CH), 64.6 (CH), 60.5 (CH₃), 34.5 (CH₃), 29.3 (CH₂), 27.0 (CH₂), 25.0 (CH₂), 24.1 (CH₂).

IR (KBr): 3322, 2935, 1627, 1612, 1470, 1414, 1260, 1059.

LRMS (ESI) m/z 330 [M+Na]⁺.

Anal. Calcd for C₁₆H₂₁NO₅: C, 62.53; H, 6.89; N, 4.53. Found: C, 61.96; H, 6.88; N, 4.50.

O-(2-(4-methoxy-N-methylbenzo[d] [1,3] dioxole-5-carboxamido) cyclohexyl) S-methyl carbonodithioate (S1a)



To a solution of sodium hydride (192 mg, 4.8 mmol) in THF (5 mL), compound **S4** (631 mg, 1.6 mmol) was added. The reaction mixture was stirred at room temperature for 10 mins. Cooled the reaction

mixture to 0 °C and added carbon disulfide (0.11 mL, 1.6 mmol), stirred for 10 mins, followed by

the addition of methyl iodide (0.11 mL, 1.6 mmol) at 0 °C. Allow to stir at room temperature for 3 h.

Reaction was monitored by TLC. After the completion of reaction, ice cold water (15 mL) was added extracted with ethyl acetate (25 mLx2). The combined organic layers were washed with water and brine, and dried over anhydrous Na₂SO₄. The solution was evaporated in vacuo and purified by silica gel column chromatography (Hexane/EtOAc 31) to afford (**S1a**) (618 mg, 1.56 mmol 97%) as pale yellow solid.

mp 69~70 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 6.92~6.90 (d, *J* = 8, 0.3H), 6.62~6.60 (d, 0.9H), 6.54~6.52 (d, *J* = 8, 0.8H) 6.00 (s, 0.4H) 5.96 (s, 1.6H), 5.79~5.66 (m, 1H), 4.88~5.10 (m, 0.6H), 4.00 (s, 3H), 3.74~3.64 (m, 0.4H), 2.95 (s, 1.1H), 2.72 (s, 1.9H), 2. 60~2. 50 (d, *J* = 12, 3H), 2.42~2. 26 (m, 0.7H), 2.25~2.16 (m, 0.3H), 2.00~1.14 (m, 8H).

¹³C NMR (125.76 MHz, CDCl₃): 215.9 (C), 169.4 (C), 149.8 (C), 139.8 (C), 135.9 (C), 123.4 (C), 122.1 (CH), 121.3 (CH), 120.2 (CH), 119.5 (CH), 1031 (CH), 101.2 (CH), 98.5 (CH₂), 80.4 (CH₃), 70.1 (CH), 60.9 (CH₃), 32.2 (CH₃), 30.5 (CH₂), 28.6 (CH₂), 27.7 (CH₂), 23.9 (CH₂), 19.33 (CH₃).

LRMS (ESI) m/z: 420 $[M+Na]^+$.

6-bromo-N-((1R,2R)-2-hydroxycyclohexyl)-4-methoxy-N-methylbenzo[d][1,3]dioxole-5carboxamide (2-41)



To a solution of compound **2-38** (0.50 g, 1.83 mmol) in dry DCM 10.0 mL was added dry DMF (0.04 mL, 0.46 mmol), (COCl)₂ (0.2 mL 2.38 mmol). After being stirred at room temperature for 2 h, the solution was added dry DCM (10.0 mL), dry Et₃N (0.49 mL 3.66 mmol), compound **2-40** (0.33 g, 2.20 mmol) diluted with dry DCM (1.0 mL) at 0 °C. After being stirred at room temperature for 4 h, the solution was added 2M NaOHaq to adjust pH to 10 then the mixture was extracted with DCM (3×10 mL), and the combined organic layers were washed with 1M HCl and dried over anhydrous Na₂SO₄. The solution was evaporated in vacuo and purified by silica gel column chromatography (Hexane/EtOAc = 1/1) to afford **2-41** (0.51, 1.31 mmol 72%) as white solid.

mp 132 ~ 134 °C.

IR (KBr): 3441 (OH), 2929, 2854, 1741 (C=O), 1608, 1471, 1396, 1346, 1256, 1215, 1087, 1039, 525 (Br) cm⁻¹.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 6.78~6.74 (m, 1 H), 6.01~5.96 (m, 2 H), 4.57~4.50 (m, 0.25 H), 4.38~4.30 (m, 0.25H), 4.02~3.98 (m, 3 H), 3.78~3.68 (m, 0.3 H), 3.65~3.50 (m, 0.7 H), 3.15~3.05(m, 1 H), 3.04 (s, 2 H), 2.46 (s, 0.25 H), 2.29 (s, 0.25 H), 2.20~2.00 (m, 1.5 H), 1.97~1.27 (m, 4 H), 1.35~1.25 (m, 2 H).

¹³C NMR (125.76 MHz, CDCl₃): 167.8 (C), 167.0 (C), 150.0 (C), 139.6 (C), 136.1 (C), 125.3 (CH), 110.6 (C), 107.8 (CH), 101.9 (CH₂), 70.0 (CH), 65.2 (CH), 60.6 (CH₃), 34.1 (CH₃), 29.4 (CH₂), 27.9 (CH₂), 25.0 (CH₂), 24.1 (CH₂).

Anal. Calcd for C₁₆H₂₀BrNO₅: C, 49.76; H, 5.22; N, 3.63. Found: C,49.46; H, 5.19; N, 3.83.

O-((1R,2S)-2-(6-bromo-4-methoxy-N-methylbenzo[d][1,3]dioxole-5-carboxamido)cyclohexyl)-S-methyl carbonodithioate (S1b)



To a solution of sodium hydride (133 mg, 3.33 mmol) in THF (5 mL), compound **2-41** (400 mg, 1.04 mmol) was added. The reaction mixture was stirred at room temperature for 10 mins. Cooled the reaction mixture to 0 °C and added carbon disulfide (0 .07 mL, 1.11 mmol), stirred for 10 mins, followed by the addition of methyl iodide (0.08 mL, 1.11 mmol) at 0 °C. Allow to stir at room temperature for 2 h. Reaction was monitored by TLC. After the completion of reaction, ice cold water (15 mL) was added extracted with ethyl acetate (3×25 mL). The combined organic layers were washed with water and brine, and dried over anhydrous Na₂SO₄. The solution was evaporated in vacuo and purified by silica gel column chromatography (Hexane/EtOAc = 2/1) to afford **S1b** (432 mg, 0.98 mmol 98%) as pale yellow solid.

mp 151~153 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 6.71 (s, 1 H), 5.95~5.93 (dd, 2 H), 5.79~5.72 (dt, 1 H) 5.07~5.01 (dt,

1 H), 4.01 (s, 3 H), 2.71 (s, 3 H), 2.55 (s, 3 H), 2.35~2.40 (m, 1 H), 1.85~2.04 (m, 1 H), 1.80~1.87 (m, 2 H), 1.64~1.44 (m, 3 H), 1.43~1.33 (m, 1 H);

¹³C NMR (125.76 MHz, CDCl₃): 215.0 (C), 167.0 (C), 150.0 (C), 140.2 (C), 136.1 (C), 125.6 (C), 110.6 (CH), 107.3 (CH), 101.8 (CH), 80.2 (CH₃),65.8 (CH), 60.3 (CH₃), 30.6 (CH₃), 28.6 (CH₂), 24.5 (CH₂),18.7 (CH₂), 15.3 (CH₃).

LRMS (ESI) m/χ : $[M+Na]^+ 498, 500.$

6-bromo-N-((1R,2S)-2-bromocyclohexyl)-4-methoxy-N-methylbenzo[d][1,3]dioxole-5carboxamide (S2)



To a solution of compound **2-41** (160 mg, 0.4 mmol) in dry DCM (2 mL), MsCl (0.06, 0.6 mmol) and Et₃N (0.16 mL, 1.2 mmol) were added at 0 °C. After being stirred at room temperature for 3 hours, the reaction mixture was evaporated in vacuo. The residue was added H₂O (10 mL), extracted with EtOAc (3×10 mL). The combined organic layers were washed with saturated solution of NaHCO₃, and dried over anhydrous Na₂SO₄. The solution was evaporated in vacuo and then the residue was added anhydrous LiBr (73 mg, 0.8 mmol) and dry THF (1.5 mL) at 0 °C. After being stirred at room temperature for 5 hours, the reaction mixture was added H₂O (10 mL), extracted with Et₂O (3×10 mL). The combined organic layers were directly dried over anhydrous Na₂SO₄. The solution was evaporated in vacuo and then the residue was added H₂O (10 mL), extracted with Et₂O (3×10 mL). The combined organic layers were directly dried over anhydrous Na₂SO₄. The solution was evaporated in vacuo and recrystallized with Et₂O to afford **S2** (100 mg, 0.22 mmol, 56%) as pale yellow solid.

mp 172~173 °C(EtOAc/Hexane).

IR (KBr): 2929, 2860, 1746 (C=O), 1632, 1470, 1398, 1345, 1261, 1219, 1097, 1039, 526 (Br) cm⁻¹. ¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 6.75~6.74 (d, *J* = 4, 1 H), 5.98~5.95 (m, 2 H), 3.98~3.97 (m, 3 H), 2.79~2.77 (m, 3 H), 2.55~2.45 (m, 1 H), 2.06~1.91 (m, 2H), 1.91~1.68 (m, 2 H), 1.60~1.40 (m, 3.5 H), 1.38~1.22 (m,1.5 H).

¹³C NMR (125.76 MHz, CDCl₃): 166.6 (C), 150.0 (C), 140.4 (C), 136.4 (C), 125.5 (C), 114.9 (CH), 110.5 (CH), 107.1 (CH), 101.8 (CH₂), 60.2 (CH₃), 51.4 (CH₃), 37.8 (CH₂), 29.6 (CH₂), 27.0 (CH₂), 24.8 (CH₂), 18.0 (CH₃).

Anal. Calcd for C₁₆H₁₉Br₂NO₄: C, 42.79; H, 4.26; N, 3.12. Found: C, 42.78; H, 4.31; N, 3.19.

(6-Bromo-4-methoxybenzo[d][1,3]dioxol-5-yl)methanol (2-37)



To a solution of **2-36** (8.30 g, 32.0 mmol) in THF (140 mL) cooled in an ice–water bath, were added NaBH₄ (1.84 g, 48.7 mmol) and EtOH (47 mL). The cooling bath was removed, and the mixture was stirred for 30 min. After the addition of saturated aqueous NH₄Cl (25 mL), the whole was extracted with EtOAc (3 x 100 mL). The combined organic layers were washed with brine, dried over Na₂SO₄, and concentrated in vacuo to give **2-37** as pale yellow solids (8.31 g), which was used directly in the next step without further purification. An analytical sample was obtained by recrystallization from hexane–EtOAc (2:1) as white blocks of mp 75–76 °C.

¹**H** NMR (400 MHz, CDCl₃): 6.77 (s, 1H), 5.95 (s, 2H), 4.76 (d, J = 6.5 Hz, 2H), 4.05 (s, 3H), 2.12 (t, J = 6.5 Hz, 1H). The ¹H NMR was identical to that reported.⁶⁾

6-Bromo-4-methoxy-5-(methoxymethyl)benzo[d][1,3]dioxole (2-10)



To a stirred solution of **2-37** (313 mg, 1.20 mmol) in THF (5 mL) was added 60% NaH in mineral oil (144 mg, 3.6 mmol) at room temperature. After 1 h, to the solution was added MeI (0.2 mL, 4 mmol) and then the mixture was heated under reflux. After 3.5 h, H₂O (5 mL) was added and the whole was extracted with EtOAc (3 x 10 mL). The combined organic layers were washed with brine and dried over Na₂SO₄. The solution was evaporated in vacuo and purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 9:1) to afford **2-10** (268 mg, 0.979 mmol, 70%) as yellow oil.

¹**H** NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 6.19 (s, 1H), 5.84 (s, 2H), 4.68 (s, 2H), 3.96 (s, 3H), 3.42 (s, 3H). ¹³**C** NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 149.7 (C), 143.2 (C), 136.5 (C), 122.9 (C), 117.4 (C), 107.5 (CH), 101.6 (CH₂), 68.2 (CH₂), 60.3 (CH₃), 58.1 (CH₃).

6-Bromo-4-methoxy-5-(trityloxymethyl)benzo[d][1,3]dioxole (2-14)



To a stirred solution of **2-37** (261 mg, 1.00 mmol) in pyridine (8.0 mL) was added TrCl (558 mg, 2.00 mmol) at 100 °C. After 7 h, water (10 mL) was added and the whole was extracted with EtOAc (3 x 20 mL). The combined organic layers were washed with brine and dried over Na₂SO₄. Concentration and recrystallization from EtOH–CHCl₃ (4:1) gave **2-14** (322 mg, 0.642 mmol, 64%) as off-white needles of **mp** 173–174 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.56 (m, 6H), 7.30 (m, 6H), 7.24 (m, 3H), 6.77 (s, 1H), 5.95 (s, 2H), 4.19 (s, 2H), 3.90 (s, 3H). The ¹H NMR was identical to that reported.⁶

1-(Trimethylsiloxy)cyclohexene (2-43)

OTMS

To a stirred solution of TMSCl (15 mL, 0.12 mol) and distilled Et₃N (33 mL, 0.24 mol) in dry DMF (40 mL) was added cyclohexanone (10 mL, 0.10 mol). The mixture was heated under reflux at 155 °C for 22 h. During the reaction some pale yellow soilds were formed (presumably triethylamine hydrochloride). After cooling to 25 °C, the mixture was diluted with pentane (200 mL); washed with a cold saturated aqueous solution of NaHCO₃ (3 x 100 mL), cold 2 M HCl aq (50 mL), and a cold saturated aqueous solution of NaHCO₃ (100 mL); dried over Na₂SO₄; and concentrated under pressure. Distillation of the remainder (70 °C/25 mmHg) afforded **2-43** (13.66 g, 80.22 mmol, 80%) as a colourless oil.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 4.86 (t, *J* = 4.0 Hz, 1H), 1.95–2.05 (m, 4H), 1.65 (m, 2H), 1.50 (m, 2H), 0.18 (s, 9H). The ¹H NMR was identical to that reported.⁷⁾

2-Chlorocyclohexan-1-one (2-44)



A 300 mL flask was charged with **2-43** (1.70 g, 10.0 mmol) in THF (100 mL). The solution was cooled to 0 °C and NCS (1.40 g, 10.5 mmol) was added in small portions over 6 min. Then, the mixture was poured into a 1:1 mixture of saturated aqueous solution of NaHCO₃ and brine (50 mL) and the whole was extracted with hexane (3 x 50 mL). The combined organic layers were dried over Na₂SO₄, filtered, and concentrated under reduced pressure. Purification of the resulting crude product by distillation (100 °C/8 mmHg) afforded **2-44** (0.86 g, 6.5 mmol, 65%) as a colourless oil. ¹H NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 4.38 (m, 1H), 2.80 (m, 1H), 2.45–2.30 (m, 2H), 1.97–2.14 (m, 2H), 1.97–1.80 (m, 2H), 1.73 (m, 1H). The ¹H NMR was identical to that reported.⁷

2-Chlorocyclohexan-1-one Oxime (2-7)



To a solution of hydroxylamine hydrochloride (417 mg, 6.01 mmol) and sodium acetate (492 mg, 6.00 mmol) in water (2 mL), was added **2-44** (531 mg, 4.00 mmol), and the mixture was stirred vigorously for 40 min. The mixture was extracted with CH_2Cl_2 (3 x 10 mL), and the combined organic layers were washed with brine, dried over Na₂SO₄ and concentrated under reduced pressure. The resulting residue

was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 9:1) to give **2-7** (253 mg, 1.72 mmol, 43%) a white soild of **mp** 81–82 °C.

¹**H** NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 7.17 (s, 1H), 4.69 (t, *J* = 3.0 Hz, 1H), 3.11 (m, 1H), 2.34–2.08 (m, 2H), 2.08–1.82 (m, 3H), 1.65 (m, 1H), 1.40 (m, 1H). The ¹H NMR was identical to that reported.⁷)

2-(Benzo[d][1,3]dioxol-5-yl)cyclohexan-1-one Oxime (3-4)



A 20 mL flask was charged with 5-bromobenzo[1,3]dioxole (0.100 mL, 0.800 mmol) in THF (3.0 mL). The solution was cooled to -78 °C, a 1.47 M hexane solution of BuLi (0.6 mL, 0.8 mmol) was added dropwise over 2 min, and then the mixture was stirred for 30 min to give a solution of the organolithium reagent. Another 20 mL flask was charged with CuCN powder (36 mg, 0.40 mmol) and THF (1.0 mL). To the mixture cooled at 0 °C, was slowly added the solution of the organolithium reagent. The mixture was stirred at this temperature for 20 min and then cooled to -78 °C. A solution of **2-7** (30 mg, 0.20 mmol) in THF (0.5 mL) was added slowly to this mixture. The mixture was stirred for 1 h at -78 °C and 1 h at 0 °C, and then brought to room temperature. The reaction was quenched by the addition of saturated aqueous NH₄Cl (5 mL) and the whole was extracted with EtOAc (3 x 10 mL). The combined organic layers were washed with brine, dried over Na₂SO₄ and concentrated under reduced pressure. The resulting residue was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 9:1) to give **3-4** (40 mg, 0.17 mmol, 86%) a pale yellow soild.

mp 151–152 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 6.75 (d, *J* = 8.0 Hz, 1H), 6.71 (s, 1H), 6.65 (d, *J* = 8.0 Hz, 1H), 5.91 (s, 2H), 3.40 (dd, *J* = 9.0, 5.5 Hz, 1H), 2.97 (dt, *J* = 14.0, 4.0 Hz, 1H), 2.15 (m, 1H), 2.04–1.90 (m, 2H), 1.90–1.70 (m, 2H), 1.70–1.50 (m, 2H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 162.3 (C), 147.6 (C), 146.1 (C), 134.4 (C), 121.1 (CH), 108.8 (CH), 108.1 (CH), 100.9 (CH₂), 47.8 (CH), 33.4 (CH₂), 25.7 (CH₂), 24.7 (CH₂), 23.9 (CH₂). LRMS (ESI) (*m*/*ζ*): 232 [M – H]⁻.

HRMS (ESI) (*m*/*z*) : [M − H][−] calcd for C₁₄H₁₅NO₄, 232.0974; found, 232.0967. **IR** (KBr): 3250, 2940, 2866, 1667, 1504, 1488, 1471, 1440, 1237, 1213, 1040, 725.

2-(7-Methoxybenzo[d][1,3]dioxol-5-yl)cyclohexan-1-one Oxime (3-6d)



A 20 mL flask was charged with 2-9 (185 mg, 0.800 mmol) and THF (3.0 mL). The resulting solution

was cooled to -78 °C and a 1.47 M hexane solution of BuLi (0.600 mL, 0.800 mmol) was added dropwise over 2 min and then the mixture was stirred for 30 min to give a solution of the organolithium reagent. Another 20 mL flask was charged with CuCN powder (36 mg, 0.40 mmol) and THF (1.0 mL). To the mixture cooled at 0 °C, was slowly added the solution of the organolithium reagent. The mixture was stirred at this temperature for 20 min and then cooled to -78 °C. A solution of **2-7** (30 mg, 0.20 mmol) in THF (0.5 mL) was added slowly to this mixture. The mixture was stirred for 1 h at -78 °C and 1 h at 0 °C, and then brought to room temperature. The reaction was quenched with saturated aqueous NH₄Cl (5 mL) and the whole was extracted with EtOAc (3 x 10 mL). The combined organic layers were washed with brine, dried over Na₂SO₄ and concentrated under reduced pressure. The resulting residue was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 9:1) to give **3-6d** (40 mg, 0.15 mmol, 76%) a white soild.

mp 153–154 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 6.43 (s, 1H), 6.38 (s, 1H), 5.99 (s, 2H), 3.86 (s, 3H), 3.37 (dd, *J* = 9.0, 5.5 Hz, 1H), 3.00 (dt, *J* = 14.0, 4.0 Hz, 1H), 2.10 (m, 1H), 2.04–1.90 (m, 2H), 1.90–1.70 (m, 2H), 1.70–1.50 (m, 2H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 162.2 (C), 148.8 (C), 143.4 (C), 135.2 (C), 133.8 (C), 107.9 (CH), 102.4 (CH), 101.3 (CH₂), 56.6 (CH₃), 48.1 (CH), 33.5 (CH₂), 25.7 (CH₂), 24.8 (CH₂), 24.0 (CH₂). LRMS (ESI) (*m*/*ζ*): 262 [M–H]⁻;

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M–H][–] calcd for C₁₄H₁₅NO₄, 262.1079; found, 262.1089. **IR** (KBr): 3210, 2941, 2879, 2784, 1634, 1509, 1450, 1430, 1238, 1044.

1,6-Bis-O-(triphenylmethyl)-D-mannitol (2-45)

To a solution of D-mannitol (5.46 g, 30.0 mmol) in pyridine (60 mL) was added trityl chloride (18.4 g, 66.0 mmol), and the mixture was heated under reflux for 1.5 h. The volatiles were removed under reduced pressure, and the residue was partitioned between DCM and saturated NaHCO₃. The aqueous phase was extracted with DCM until no product remained in the aqueous layer (TLC), and the combined organic extracts were washed with a further portion of saturated NaHCO₃ before drying (Na₂SO₄) and concentrating under reduced pressure. The residue was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 1:1) to give **2-45** (16.8 g, 25.2 mmol, 84%).

¹**H** NMR (500 MHz, CDCl₃): δ 7.38–7.14 (m, 30H), 3.87 (t, *J* = 6.5 Hz, 2H), 3.74 (t, *J* = 6.5 Hz, 2H), 3.43 (d, *J* = 5.0 Hz, 2H), 3.29–3.20 (m, 6H). The ¹H NMR was identical to that reported.⁸⁾

2,3,4,5-Tetra-O-benzyl-1,6-bis-O-(triphenylmethyl)-D-mannitol (2-46)



To a solution of **2-45** (1.06 g, 1.50 mmol) in THF (9.0 mL) under Ar was added benzyl bromide (0.600 mL, 7.00 mmol). A 60% oil dispersion of NaH (288 mg, 7.20 mmol) was added gradually, and the mixture was stirred for 6 h and then heated under reflux overnight before careful quenching with MeOH. The solvent was removed under reduced pressure, and the residue was partitioned between H₂O and DCM. The organic phase was washed with a further portion of H₂O before being dried (Na₂SO₄) and concentrated under reduced pressure. **2-46** (942 mg, 0.916 mmol, 61%) was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 9:1).

¹**H** NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 7.50–7.42 (m, 12 H), 7.38 (d, J = 8.0 Hz, 4H), 7.32 (q, J = 8.0, 24.0 Hz, 4H), 7.20–7.10 (m, 26H), 6.93 (d, J = 8.0 Hz, 4H), 4.74 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 4.40 (q, J = 8.0, 32.0 Hz, 4 H), 4.35 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 4.25 (d, J = 8.0 Hz, 2H), 3.90–3.80 (m, 2H), 3.65 (d, J = 8.0 Hz, 2H), 3.28 (dd, J = 4.0, 8.0 Hz, 2H). The ¹H NMR was identical to that reported.⁹

2,3,4,5-Tetra-O-benzyl-D-mannitol (2-47)



To a solution of **2-46** (942 mg, 0.916 mmol) in a 2:1 mixture of MeOH/ CH₂Cl₂ (15 mL) was added TFA (1.00 mL), and the mixture was stirred overnight. The mixture was neutralized using saturated aqueous NaHCO₃ solution, and after ensuring no acid remained, the organic phase was collected, and the aqueous phase was extracted twice with DCM. The combined organic extracts were washed with a further portion of saturated NaHCO₃ before being dried (Na₂SO₄) and concentrated under reduced pressure. The residue was purified by silica gel column chromatography (EtOAc/hexane 2:3) affording **2-47** (375 mg, 0.692 mmol, 77%).

¹**H** NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 7.36–7.26 (m, 20H), 4.76 (d, *J* = 12.0 Hz, 2H), 4.64 (d, *J* = 12.0 Hz, 2H), 4.56 (d, *J* = 12.0 Hz, 2H), 4.41 (d, *J* = 12.0 Hz, 2H), 3.95–3.87 (m, 2H), 3.70–3.65 (q, *J* = 4.0, 12.0 Hz, 2H). The ¹H NMR was identical to that reported.⁹

2,3,4,5-Tetra-O-benzyl-D-manno-hexodialdose (1-19)



To a solution of distilled DMSO (0.19 mL, 2.7 mmol) in distilled CH_2Cl_2 (6.00 mL) at -78 °C under Ar was added a solution of distilled (COCl)₂ (0.230 mL, 2.70 mmol) in distilled CH_2Cl_2 (2.80 mL)

slowly via syringe. The solution was stirred for 10 min before a solution of **2-47** (567 mg, 1.04 mmol) in dry CH₂Cl₂ (5.50 mL) was added slowly via syringe, and the mixture was stirred for a further 1 h. Distilled Et₃N (1.40 mL, 10.0 mmol) was added, and the mixture was stirred at -78 °C for 15 min before being allowed to warm up to room temperature (ca. 1.5 h). The solvent was removed under reduced pressure, and the residue was suspended in a 1:1 mixture of hexane and EtOAc (20 mL) and then filtered. The filtrate was concentrated under reduced pressure affording the crude **1-19**(566 mg, 1.00 mmol) that were used without further purification.

¹**H** NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 9.70 (s, 2H), 7.40–7.26 (m, 16H), 7.24–7.18 (m, 4H), 4.65 (d, *J* = 12.0 Hz, 2H), 4.60 (d, *J* = 12.0 Hz, 2H), 4.50 (d, *J* = 12.0 Hz, 2H), 4.42 (d, *J* = 12.0 Hz, 2H), 4.04 (s, 2H). The ¹H NMR was identical to that reported.¹⁰





The crude **1-19** (566 mg, 1.00 mmol) was evaporated after the addition of toluene (2 mL) to remove EtOAc, and the residue was dissolved in toluene (3 mL). To a suspension of the triazolium salt (24 mg, 0.05 mmol) in toluene (5.5 mL), a 1% v/v solution of Et₃N in toluene (0.70 mL, 0.050 mmol) was added, and after 30 min, the above solution of **1-19** was added. After 45 min, the mixture was concentrated in vacuo, and the residue was purified by silica gel column chromatography (toluene/EtOAc 40/1 to 20/1) to give **1-20** (262 mg, 0.487 mmol, 49%) as a yellow oil.

¹**H** NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 7.40–7.26 (m, 16H), 7.16–7.10 (m, 4H), 4.86 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.85 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.74 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.67 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.61–4.58 (m, 2H), 4.57 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.48 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.44 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.40 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 3.94 (t, *J* = 3.0 Hz, 1H), 3.78–3.75 (m, 2H), 3.52 (d, *J* = 3 Hz, 1H). The ¹H NMR was identical to that reported.¹⁰

(1S,3R,4R,5S,6R)-2-Acetoxyimino-3,4,5,6-tetrakisbenzyloxy-cyclohexyl acetate (2-21)



To a solution of **1-12** (884 mg, 1.64 mmol) in pyridine (15 mL), was added NH₂OH·HCl (568 mg, 8.20 mmol), and the solution was stirred at rt for 1.5 h. The solution was diluted with EtOAc (20 mL), washed with H₂O (20 mL x 3) and brine, dried over Na₂SO₄, and concentrated under vacuum to give crude oxime as a pale brown oil; yield: 710 mg. The above oil was dissolved in CH₂Cl₂ (6.00 mL), and pyridine (1.00 mL, 12.8 mmol), DMAP (10 mg, 0.26 mmol), and Ac₂O (1.30 mL, 12.8 mmol) were added to the stirred solution cooled in an ice-water bath. The mixture was stirred for 2 h, and the

reaction was quenched by the addition of H_2O (10 mL). The whole was extracted with CHCl₃ (3 x 20 mL), and the combined organic layers were washed with brine (60 mL), dried over Na₂SO₄, and concentrated in vacuo, and the residue was purified by silica gel column chromatography (EtOAc/hexane 1:4) to give **2-21** (511 mg, 0.801 mmol, 49%) as a yellow oil.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.40–7.25 (m, 40H), 6.04 (dd, J = 1.5, 4.0 Hz, 1H), 5.58 (dd, J = 1.5, 4.0 Hz, 1H), 5.08 (dd, J = 1.5, 3.5 Hz, 1H), 4.87 (d, J = 12.0 Hz, 1H), 4.78 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 4.74 (dd, J = 4.5, 12.0 Hz, 2H), 4.66 (dd, J = 5.0, 12.5 Hz, 2H), 4.64 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 4.63 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 4.60 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 4.57 (dd, J = 4.0, 12.0 Hz, 2H), 4.22 (d, J = 12.0 Hz, 1H), 4.31(d, J = 12.0 Hz, 1H), 4.28 (dd, J = 3.0, 10.0 Hz, 1H), 4.26 (dd, J = 3.0, 10.0 Hz, 1H), 4.06 (dd, J = 4.0, 10.0 Hz, 1 H), 3.97 (m, 2H), 3.95 (dd, J = 3.5, 10.0 Hz, 1H), 2.15 (s, 3H), 2.01 (s, 3H), 1.96 (s, 3H), 1.84 (s, 3H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 169.5 (C), 169.4 (C), 167.8 (C x 2), 157.9 (C), 157.4 (C), 138.6 (C), 138.5 (C), 138.4 (C), 138.2 (C), 137.7 (C), 137.5 (C x 2), 137.3 (C), 128.3 (CH), 128.2 (CH), 127.8 (CH),127.7 (CH x 2), 127.6 (CH), 78.0 (CH), 77.9 (CH), 75.9 (CH), 75.7 (CH), 75.6 (CH), 73.8 (CH₂), 73.6 (CH₂), 73.4 (CH₂), 73.0 (CH₂), 72.6 (CH₂), 72.5 (CH₂), 71.1 (CH), 71.0 (CH₂), 69.2 (CH), 20.8 (CH₃), 20.7 (CH₃), 20.5 (CH₃), 19.4 (CH₃).

LRMS (ESI) *m*/z 660 (M + Na).

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₃₈H₃₉NO₈Na, 660.2573; found, 660.2562. **IR** (neat): 3542, 3087, 3063, 3030, 2870, 1779, 1752, 1637.

(1*S*,2*R*,3*S*,4*R*,5*R*)-2,3,4,5-Tetrakisbenzyloxy-6-hydroxyiminocyclohexyl acetate (2-22)

To an ice-cold solution of **2-21** (511 mg, 0.800 mmol) in MeOH (40 mL) was added dropwise, over 20 min, a 0.2 M solution of MeNH₂ in MeOH (4 mL, 0.8 mmol). The mixture was immediately concentrated in vacuo, and the residue was purified by silica gel column chromatography (EtOAc/hexane 1:3) to give **2-22** (386 mg, 0.648 mmol, 81% yield) as a yellow oil.

 $[\alpha]_{D}^{28}$ 71.73 (*c* 1.00, CHCl₃)

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.40–7.27 (m, 40H), 6.27 (dd, J = 1.5, 4.0 Hz, 1H), 5.44 (dd, J = 1.5, 4.0 Hz, 1H), 5.28 (dd, J = 1.5, 4.0 Hz, 1H), 4.83 (t, J = 11.5 Hz, 2 H), 4.76 (d, J = 4.0 Hz, 1H), 4.73 (d, J = 4.0 Hz, 1H), 4.70 (d, J = 4.0 Hz, 2H), 4.66 (d, J = 4.0 Hz, 2H), 4.63 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 4.62 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 4.58 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 4.55 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 4.36 (dd, J = 6.5, 12.5 Hz, 2H), 4.30 (dd, J = 1.5, 4.0 Hz, 1H), 4.27 (t, J = 3.0 Hz, 1H), 4.01 (dd, J = 4.0, 10.0 Hz, 1H), 3.95 (t, J = 4.0 Hz, 1H), 3.90 (t, J = 3.5 Hz, 1H) 1.91 (s, 3H x 2).

¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ 170.0 (C x 2), 151.0 (C x 2), 150.4 (C x 2), 138.7 (C x 2), 138.6 (C x 2), 138.1 (C), 137.8 (C), 137.6 (C x 2), 128.3 (C x 4), 128.2 (C x 2), 128.1 (C), 128.0 (C), 127.9 (C), 127.8 (C), 127.6 (C), 127.5 (C x 3), 127.4 (C), 77.9 (CH), 76.0 (CH), 75.5 (CH), 75.3 (CH), 75.0 (CH),

73.6 (CH₂), 72.5 (CH₂), 72.4 (CH₂), 71.5 (CH), 71.0 (CH₂), 69.8 (CH₂), 67.4 (CH), 21.0 (CH₃), 20.8 (CH₃).
LRMS (ESI) *m*/*z* 618 (M + Na).
HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₃₆H₃₇NO₇Na, 618.2468; found, 618.2480.
IR (neat): 3324, 3063, 3030, 2872, 1740, 1496, 1454, 1371, 1227, 1113.

(2*S*,3*R*,4*R*,5*R*,6*R*)-2-(Benzo[d][1,3]dioxol-5-yl)-3,4,5,6-tetrakisbenzyloxy-cyclohexan-1-one oxime (2-23)



A 20 mL flask was charged with 5-bromobenzo[1,3]dioxole (0.25 mL, 2.0 mmol) and THF (10.0 mL). The resulting solution was cooled to -78 °C and a 1.43 M hexane solution of BuLi (1.40 mL, 2.00 mmol) was added dropwise over 2 min and then the mixture was stirred for 30 min to give a solution of the organolithium reagent. Another 20 mL flask was charged with CuCN powder (100 mg, 1.00 mmol) and THF (4.0 mL). To the mixture cooled at 0 °C, the solution of the organolithium reagent was added via a cannula over 10 min. The mixture was stirred at this temperature for 20 min and then cooled to -78 °C. A solution of **2-22** (276 mg, 0.462 mmol) in THF (2.0 mL) was added to this mixture via a cannula over 3 min. The mixture was stirred for 1 h at -78 °C and 1 h at 0 °C, and then brought to rt. The reaction was quenched with saturated aqueous NH₄Cl (10 mL) and the whole was extracted with EtOAc (3 x 20 mL). The combined organic layers were washed with brine, dried over Na₂SO₄ and concentrated under reduced pressure. The resulting residue was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 9:1) to give **2-23** (48 mg, 0.073 mmol, 16% yield) as a yellow oil. [α]p¹⁹ –23.52 (*c* 0.50, CHCl₃)

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.60 (s, 1H), 7.40–7.28 (m, 15H), 7.22–7.18 (m, 3H), 7.08–7.02 (m, 2H), 6.66 (s, 1H), 6.55 (d, *J* = 8.0 Hz, 1H), 6.40 (d, *J* = 8.0 Hz, 1H), 5.84 (s, 1H), 5.78 (s, 1H), 5.28 (d, *J* = 4.0 Hz, 1H), 4.85 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.71 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.65 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.64 (s, 2H), 4.58 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.31 (dd, *J* = 2.5, 9.0 Hz, 1H), 4.24 (t, *J* = 5.5 Hz, 1H), 4.19 (s, 2H), 4.00 (dd, *J* = 4.0, 9.0 Hz, 1H), 3.88 (d, *J* = 4 Hz, 1H).

¹³C NMR (100 MHz, CDCl₃): δ 156.1 (C), 147.6 (C), 146.0 (C), 138.9 (C), 138.7 (C), 138.2 (C), 137.9 (C), 131.8 (C), 128.4 (CH x 2), 128.3 (CH x 2), 128.1 (CH x 2), 128.0 (CH), 127.9 (CH x 2), 127.8 (CH), 127.7 (CH x 2), 127.6 (CH x 2), 127.4 (CH), 127.2 (CH), 119.5 (CH), 107.9 (CH), 107.7 (CH), 100.8 (CH₂), 78.0 (CH), 77.1 (CH), 75.8 (CH), 73,5 (CH₂), 72.2 (CH₂ x 2), 71.1 (CH₂), 68.4 (CH), 47.6 (CH).

LRMS (ESI) *m*/z 680 (M + Na).

HRMS (ESI) (*m*/*ζ*): [M+Na]⁺ calcd for C₄₁H₃₉NO₇Na, 680.2624; found, 680.2595. **IR** (neat): 3326, 3064, 3030, 2893, 1503, 1489, 1455, 1216, 1101, 1040.
(2R,3R,4R,5R,6S)-2,3,4,5-Tetrakis(benzyloxy)-6-(7-methoxybenzo[d][1,3]dioxol-5yl)cyclohexan-1-one oxime (2-24)



A 20 mL flask was charged with 6-bromo-4-methoxybenzo[d][1,3]dioxole (**2-9**) (185 mg, 0.801 mmol) and THF (3.0 mL). The resulting solution was cooled to -78 °C and a 1.43 M hexane solution of BuLi (0.60 mL, 0.80 mmol) was added dropwise over 1 min and then the mixture was stirred for 30 min to give a solution of the organolithium reagent. Another 20 mL flask was charged with CuCN powder (36 mg, 0.40 mmol) and THF (1.0 mL). To the mixture cooled at 0 °C, was added the solution of the organolithium reagent via a cannula over 5 min. The mixture was stirred at this temperature for 20 min and then cooled to -78 °C. A solution of **2-22** (125 mg, 0.210 mmol) in THF (0.5 mL) was added to this mixture via a cannula over 2 min. The mixture was stirred for 1 h at -78 °C and 1 h at 0 °C, and then brought to rt. The reaction was quenched with saturated aqueous NH4Cl (10 mL) and the whole was extracted with EtOAc (3 x 20 mL). The combined organic layers were washed with brine, dried over Na₂SO₄ and concentrated under reduced pressure. The resulting residue was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 9:1) to give **2-24** (30 mg, 0.044 mmol, 22% yield) as a yellow oil.

 $[\alpha]_D^{21}$ –18.31 (*c* 1.00, CHCl₃)

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 8.53 (s, 1H), 7.37–7.25 (m, 15H), 7.23–7.20 (m, 3H), 7.13–7.11 (m, 2H), 6.37 (s, 1H), 6.31 (s, 1H), 5.84 (dd, J = 1.5, 5.5 Hz, 2H), 5.31 (d, J = 3.5 Hz, 1H), 4.83 (d, J = 12.0 Hz, 1H), 4.70 (d, J = 12.0 Hz, 1H), 4.64 (d, J = 12.0 Hz, 1H), 4.63 (s, 2H), 4.57 (d, J = 12.0 Hz, 1H), 4.30 (dd, J = 2.5, 9.0 Hz, 1H), 4.27 (s, 2H) , 4.25 (t, J = 3.5 Hz, 1H), 4.00 (dd, J = 3.5, 8.5 Hz, 1H), 3.90 (d, J = 4 Hz, 1H), 3.53 (s, 3H).

¹³C NMR (100 MHz, CDCl₃): δ 156.0 (C), 148.8 (C), 143.2 (C), 138.8 (C), 138.6 (C), 138.2 (C), 137.8 (C), 133.8 (C), 132.8 (C), 128.4 (CH), 128.3 (CH), 128.2 (CH x 2), 128.0 (CH), 127.9 (CH x 2), 127.8 (CH), 127.7 (CH x 2), 127.6 (CH x 3), 127.5 (CH), 127.4 (CH), 107.1 (CH), 101.5 (CH), 101.3 (CH₂), 77.9 (CH), 77.4 (CH), 76.7 (CH), 73.3 (CH₂), 72.4 (CH₂ x 2), 71.6 (CH₂), 68.6 (CH), 58.2 (CH), 56.5 (CH₃).

LRMS (ESI) *m*/z 710 (M + Na).

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₄₂H₄₁NO₈Na, 710.2730; found, 710.2700. **IR** (neat): 3333, 3063, 3030, 2927, 1718,1633, 1496, 1453, 1206, 1090, 1040.

methyl((1R,2R,3R,4R,5R,6S)-2,3,4,5-tetrakis(benzyloxy)-6-(7-methoxybenzo[d][1,3]dioxol-5-yl)cyclohexyl) carbamate (2-26)



A 20 mL flask was charged with 2-24 (135 mg, 0.196 mmol) EtOH (3.0 mL).and NiCl₂·6H₂O (132 mg, 0.392 mmol). To the mixture cooled in an ice–water bath, NaBH₄ (106 mg, 2.85 mmol) was portion-wise added, and the cooling bath was removed. After 1.5 h, the mixture was cooled in an ice–water bath, NaBH₄ (106 mg, 2.85 mmol) was portion-wise added again. The mixture was stirred at rt for 2 h and diluted with EtOAc (20 mL). After addition of H₂O (20 mL), the whole was filtered through celite pad, which was successively washed with EtOAc (20 mL x3). The combined organic layers were washed with H₂O and brine, dried over Na₂SO₄, and concentrated under reduced pressure to give crude amine 2-25 as a pale purple oil (140 mg).

A solution of the above oil and pyridine (0.05 mL, 0.062 mmol) in CH_2Cl_2 (2.5 mL) was added via cannular to a stirred solution of methyl chloroformate (0.05 mL, 0.64 mmol) in CH_2Cl_2 (2.5 mL) at 0 °C. The resulting solution was stirred at 0 °C for 90 min, saturated aqueous NaHCO₃ (20 mL) was added, and the organic phase was washed with saturated aqueous NH₄Cl, dried over Na₂SO₄ and concentrated under reduced pressure. The resulting residue was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 4:1) to give **2-26** (65 mg, 0.088 mmol, 45%) as a pale yellow oil.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.37–7.25 (m, 16H), 7.22–7.12 (m, 2H), 7.10–7.02 (m, 2H), 6.42 (d, *J* = 4.0 Hz, 1H), 5..92 (s, 2H), 4.78 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.68 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.61 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.52 (d, *J* = 12..0 Hz, 1H), 4.45 (dd, *J* = 3.5, 6.6 Hz, 1H), 4.44 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.38 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.31 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.25 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 3.96 (dd, *J* = 2.5, 12.0 Hz, 1H), 3.92 (d, d, *J* = 3.5 Hz, 1H), 3.82 (d, *J* = 2.5 Hz, 1H x 2), 3.51 (s, 3H), 3.31 (dd, *J* = 3.5, 12.0 Hz, 1H). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ 157.2 (C), 148.4 (C), 143.2 (C), 138.5 (C), 138.2 (C), 137.9 (C), 137.9 (C), 137.9 (C), 133.9 (C), 133.6 (C), 128.6 (CH), 128.5 (CH), 128.4 (CH x 2), 128.3 (CH), 128.3 (CH x 2), 128.2 (CH), 128.1 (CH x 2), 128.1 (CH), 128.0 (CH), 127.9 (CH), 127.8 (CH x2), 127.7 (CH), 127.6 (CH), 127.5 (CH), 127.4 (CH), 108.5 (CH), 103.0 (CH), 101.1 (CH₂), 79.1 (CH), 74.7 (CH), 74.4 (CH), 74.1 (CH₂), 73.9 (CH), 73.0 (CH₂), 71.9 (CH₂), 70.7 (CH₂), 56.4 (CH₃), 53.3 (CH), 51.9 (CH₃), 46.0 (CH). **LRMS** (ESI) *m*/ χ 754(M + Na).

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₄₄H₄₅NO₉Na, 754.2992; found, 754.2988. **IR** (neat): 3413, 3087, 3063, 3029, 3004, 2876, 1729, 1635, 1513, 1453, 1360, 1320, 1232, 1045, 911, 734, 699.

(1*R*,2*R*,3*R*,4*R*,4a*R*,11b*S*)-1,2,3,4-tetrakis(benzyloxy)-7-methoxy-1,2,3,4,4a,11b-hexahydro-[1,3]dioxolo[4,5-j]phenanthridine (2-28)



To a solution of amine **2-25** (106 mg, 0.15 mmol) in AcOH:TFA (2.4 mL, 3:1) at room temperature was added hexamethylenetetramine (112 mg, 0.75 mmol) and the resulting mixture was heated to 90 °C and stired for 5 h until complete conversion. The reaction mixture was concentrated under reduced pressure and dissolved in MeOH (10 mL) and NaHCO₃ (4.8 g) was carefully added. The mixture was then loaded onto Celite pad which was successively washed with EtOAc (20 mL x3). The combined organic layers were washed with saturated aqueous NaHCO₃ (20 mL) and brine (20 mL), dried over Na₂SO₄, and concentrated under reduced pressure to give crude imine which was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 1:2) to give **2-28** (67 mg, 0.088 mmol, 65%) as a yellow oil.

 $[\alpha]_{D}^{28}$ 36.08 (*c* 1.01, CHCl₃).

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 8.64 (s, 1H), 7.37–7.10 (m, 18H), 7.00 (s, 2H), 6.51 (s, 1H), 5.93 (d, J = 8.0 Hz, 2H), 4.96 (d, J = 12.0 Hz, 1H), 4.70 (t, J = 12.0 Hz, 1H), 4.61 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 4.54 (t, J = 12..0 Hz, 1H), 4.40 (d, J = 12.0 Hz, 1H), 4.04 (s, 3H), 4.04 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 3.94 (d, J = 12.0 Hz, 2H), 3.89 (d, J = 8.0 Hz, 1H), 3.70 (s, 1H), 3.62 (d, J = 10.5 Hz, 1H), 2.96 (dd, J = 4.5, 10.5 Hz, 1H).

¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ 153.1 (CH), 150.5 (C), 141.2 (C), 139.5 (C), 138.7 (C), 138.6 (C), 138.2 (C), 134.9 (C), 133.5 (C),128.6 (CH), 128.4 (CH), 128.3 (CH), 128.2 (CH), 128.1 (CH x 2), 128.1 (CH), 128.0 (CH), 127.9 (CH), 127.8 (CH x2), 127.7 (CH), 127.6 (CH), 127.3 (CH), 127.2 (CH), 114.3 (C), 105.5 (CH), 101.1 (CH₂), 76.3 (CH), 75.4 (CH), 75.3 (CH), 74.3 (CH), 73.1 (CH₂), 73.0 (CH₂), 72.2 (CH₂), 71.0 (CH₂), 60.0 (CH₃),57,4 (CH), 36.7 (CH).

LRMS (ESI) *m*/z 706 (M + Na).

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+H]⁺ calcd for C₄₃H₄₁NNaO₇, 684.2961; found, 684.2949.

IR (neat): 3086, 3062, 3029, 2869, 1730, 1689, 1631, 1597, 1496, 1479, 1454, 1376, 1304, 1235, 1096, 1045, 1028, 910, 874, 734, 698.

(1*R*,2*R*,3*R*,4*R*,4a*R*,11b*S*)-1,2,3,4-tetrakis(benzyloxy)-7-methoxy-1,3,4,4a,5,11b-hexahydro-[1,3]dioxolo[4,5-j]phenanthridin-6(2H)-one (2-27)



To a solution of imine **2-28** (79 mg, 0.11 mmol) in THF (1.1 mL) were added 2-methyl-2-butene (0.64 mL, 5.5 mmol), water (1.1 mL), NaH₂PO₄•2H₂O (246 g, 2.20 mmol), and NaClO₂ (330 mg, 2.20 mmol) at 0 °C. The mixture was warmed to roomteperature slowly in an ice–water bath. Then, saturated aqueous Na₂SO₃ (5 mL) was added, and the whole was extracted with EtOAc (10 mL x 3). The combined organic layers were washed with brine, dried over Na₂SO₄, and concentrated in vacuo. The residue was purified by column chromatography (EtOAc/hexane 1:1) to afford the title compound **2-27** (58 mg, 74%) as pale yellow oil. $[\alpha]_D^{28}$ 117.67 (*c* 1.02, CHCl₃).

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.40–7.20 (m, 16H), 7.18 (dt, *J* = 8.0 Hz, 2 Hz, 4H), 7.07 (dd, *J* = 7.0 Hz, 6 Hz, 2H), 6.58 (s, 1H), 6.34 (s, 1H), 6.00 (s, 2H), 4.67 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.58 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.54 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.40 (d, *J* = 12..0 Hz, 2H), 4.38 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.17 (m, 1H), 4.07 (d, *J* = 12.0 Hz, 2H), 4.06 (s, 3H), 3.93 (dd, *J* = 10.5 Hz, 2 Hz, 1H), 3.85 (m, 2H), 3.68 (t, 3Hz, 1 H), 3.05 (dd, *J* = 10.5 Hz, 3 H, 1H).

¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ . 163.0 (C), 150.7 (C), 144.5 (C), 138.3 (C), 138.2 (C), 138.0 (C), 137.7 (C), 137.6 (C), 136.8 (C), 128.4 (CH x2), 128.2 (CH), 128.0 (CH), 127.8 (CH x 2), 127.7 (CH x2), 127.5 (CH), 115.8 (C), 105.3 (CH), 101.5 (CH₂), 77.2 (CH), 76.9 (CH), 75.4 (CH), 75.0 (CH), 73.4 (CH₂ x2), 72.9 (CH₂), 72.9 (CH), 70.6 (CH₂), 60.9 (CH₃), 50.4 (CH), 40.5 (CH).

LRMS (ESI) *m*/z 722 (M + Na).

HRMS (ESI) (m/z): $[M+Na]^+$ calcd for C₄₃H₄₁NNaO₈, 722.2730; found, 722.2701.

IR (neat): 3411, 3086, 3062, 3029, 2926, 2850, 1659, 1608, 1475, 1454, 1496, 1475, 1454, 1396, 1350, 1267, 1216, 1094, 1053, 1026, 888, 738, 698.

(1*R*,2*R*,3*R*,4*R*,4a*R*,11b*S*)-5-benzoyl-7-methoxy-6-oxo-1,2,3,4,4a,5,6,11b-octahydro-[1,3]dioxolo[4,5-j]phenanthridine-1,2,3,4-tetrayl tetrabenzoate (2-30)



An ethyl acetate (10 mL) solution of **2-27** (147 mg, 0.210 mmol) at room temperature was treated with 20 % Pd(OH)₂/C (630 mg, 0.840 mmol) and then stirred under a balloon containing H₂ for 9 h. At this point the reaction mixture was filtered, rinsed with MeOH and the filtrate was concentrated in vacuo to afford **2-29** (73 mg) as a white solid.

The above solid was dissolved in pyridine (1.5 mL), DMAP (6.0 mg, 0.15 mmol), and BzCl (0.40 mL, 3.4 mmol) were added to the stirred solution cooled in an ice-water bath. The mixture was stirred at room temperature for 2 h, and the reaction was quenched by the addition of H₂O (10 mL). The whole was extracted with EtOAc (3 x 20 mL), and the combined organic layers were washed with brine (60 mL), dried over Na₂SO₄, and concentrated in vacuo, and the residue was purified by

silica gel column chromatography (EtOAc/hexane 1:2) to give **2-30** (92 mg, 0.11 mmol, 50%) as a white solid of **mp** 115–117°C.

 $[\alpha]_D^{22}$ –35.25 (*c* 1.00, CHCl₃).

¹**H NMR** (500 MHz, CDCl₃): δ 8.14 (d, *J* = 7 Hz, 2H), 7.89 (d, *J* = 7 Hz, 2H), 7.70 (d, *J* = 7 Hz, 2H), 7.66 (t, *J* = 7 Hz, 2H), 7.62~7.44 (m, 7H), 7.44~7.28 (m, 9H), 7.19 (t, *J* = 8 Hz, 2 H), 6.78 (t, *J* = 3 Hz, 1H), 6.40 (t, *J* = 3 Hz, 1H), 6.32 (t, *J* = 3 Hz, 1H), 6.15 (s, 1H), 6.08 (s, 1H), 5.97 (dd, *J* = 3 Hz, 1H), 5.56 (dd, *J* = 3 Hz, 1H), 4.02 (dd, *J* = 3 Hz, 1H), 3.43 (s, 3H).

¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ 173 (C), 166 (C), 165 (C), 165 (C), 165 (C), 162 (C), 153 (C), 145 (C), 137 (C), 136 (C), 134 (CH), 133 (CH), 133 (C), 133 (CH), 131 (CH), 130 (CH), 130 (CH), 130 (CH), 128 (CH), 102 (CH₂), 99 (CH), 71 (CH), 69 (CH), 69 (CH), 68 (CH), 60 (CH₃), 51 (CH), 40 (CH).

LRMS (ESI) *m*/z 882 (M + Na).

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₅₀H₃₇NNaO₁₃, 882.2163; found, 882.2177. **IR** (KBr): 1730, 1616, 1451, 1263, 1176, 1097, 1068, 1030, 880, 799, 712.

(1*R*,2*R*,3*R*,4*R*,4a*R*,11b*S*)-1,2,3,4-tetrakis(benzyloxy)-7-hydroxy-1,3,4,4a,5,11b-hexahydro-[1,3]dioxolo[4,5-j]phenanthridin-6(2H)-one (2-33)



NaI (10 mg 0.070 mmol) and TMSCl (4 v/v% in CH₃CN, 0.25 mL, 0.090 mmol) were added to a stirred solution of **2-27** (50 mg, 0.070 mmol) in CH₃CN (5 mL). The reaction mixture was stirred for 1 h at 60 °C and quenched by the addition of H₂O at 0 °C. This was diluted with EtOAc, washed with brine, dried over Na₂SO₄, filtered and concentrated in vacuo. The residue was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 3:1) to give **2-33** (28 mg, 0.040 mmol, 57%) as a yellow oil. $[\alpha]_D^{22}$ –3.95 (*c* 0.94, CHCl₃).

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 12.43 (s, 1H), 7.40~7.20 (m, 14H), 7.18 (m, 4H), 7.03 (m, 2H), 6.43 (s, 1H), 6.33 (s, 1H), 6.04 (s, 1H), 6.00 (s, 1H), 4.69 (d, *J* = 12 Hz, 1H), 4.51 (t, *J* = 12 Hz, 2H), 4.41 (t, *J* = 12 Hz, 2H), 4.44 (s, 1H), 4.40 (d, *J* = 10 Hz, 2H), 4.20 (t, *J* = 3 Hz, 1H), 4.63 (s, 2H), 3.88 (t, *J* = 3 Hz, 1H), 3.86 (t, *J* = 3Hz, 1H), 3.82 (t, *J* = 3Hz, 1H), 3.70 (t, *J* = 3Hz, 1H), 3.10 (dd, *J* = 3Hz, 1H).

¹³C NMR (100 MHz, CDCl₃): δ 168 (C), 151 (C), 146 (C), 138 (C), 138 (C), 137 (C), 137 (C), 135 (C), 133 (C), 128 (CHx10), 127 (CHx10), 107 (C), 102 (CH), 102 (CH₂), 76 (CH), 75 (CH), 75 (CH), 74 (CH₂), 73 (CH₂), 73 (CH), 73 (CH₂), 71 (CH₂), 51 (CH), 39 (CH). LRMS (ESI) *m*/₇ 708 (M + Na). **HRMS** (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₄₂H₃₉NNaO₈, 708.2573; found, 708.2555. **IR** (neat): 3650, 3420, 3216, 1064, 3032, 2896, 1732, 1678, 1601, 1491, 1460, 1229, 1125, 1015, 838, 743, 696.

(1*R*,2*R*,3*R*,4*R*,4a*R*,11b*S*)-1,2,3,4,7-pentahydroxy-1,3,4,4a,5,11b-hexahydro-[1,3]dioxolo[4,5j]phenanthridin-6(2H)-one (2-31)



An ethyl acetate (5 mL) solution of **2-33** (25 mg, 0.035 mmol) at room temperature was treated with 20 % Pd(OH)₂/C (100 mg, 0.140 mmol) and then stirred under a balloon containing H₂ for 9 h. At this point the reaction mixture was filtered, rinsed with MeOH and the filtrate was concentrated in vacuo to afford **2-31** (9.3 mg, 0.029 mmol, 82%) as a white solid.

 $[\alpha]_D^{22}$ 56.76 (*c* 0.55, MeOH).

¹**H NMR** (400 MHz, DMSO-d₆): δ 12.94 (s, 1H), 7.32 (s, 1H), 6.41 (s, 1H), 6.03 (s, 1H), 6.01 (s, 1H), 5.10 (s, 1H), 5.00 (s, 1H), 4.94 (s, 1H), 3.85 (m, 3H), 3.72 (m, 2H), 2.89 (d, J = 8 Hz, 1H).

¹**H NMR** (500 MHz, CD₃OD): δ 6.44 (s, 1H), 5.99 (s, 1H), 5.98 (s, 1H), 4.09 (t, J = 3 Hz, 1H), 4.03 (t, J = 3 Hz, 1H), 3.99 (t, J = 3 Hz, 1H), 3.94 (t, J = 3 Hz, 1H), 3.93 (m, 1H), 3.00 (dd, J = 3Hz, 8 Hz, 1H).

¹³C NMR (125 MHz, DMSO-d₆): δ 169 (C), 151 (C), 145 (C), 137 (C), 132 (C), 107 (C), 102 (CH₂), 102 (CH), 73 (CH), 73 (CH), 67 (CH), 67 (CH), 54 (CH), 40 (CH).

LRMS (ESI) *m*/z 324 (M –H).

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M–H]⁺ calcd for C₁₄H₁₄NO₈, 324.0719; found, .324.0718.

IR (KBr): 2907, 1719, 1677, 1470, 1355, 1278, 1218, 1084, 1030, 880, 843, 815, 778.

Syntheses of Aryl oxime



To a solution of 2-bromoanisole (0.10 mL, 0.80 mmol) in dry THF (3 mL) was added a 1.60 M hexane

solution of BuLi (0.50 mL, 0.80 mmol) dropwise at -78 °C, and the mixture was stirred for 30 min to give a solution of the organolithium reagent. Then the mixture organolithium reagent was added to a suspension of CuTc (97 mg, 0.40 mmol) in dry THF (1 mL) at 0 °C via cannulation, and this mixture was stirred at 0 °C for 20 min to give a suspension of the diaryl cuprate. After that, the mixture was cooled to -78 °C and added a solution of oxime **2-7** (30 mg, 0.20 mmol) in dry THF (0.5 mL+0.25 mL wash) via cannulation. Then the mixture was warmed to 0 °C and stirred for 1 h. The reaction was quenched with saturated aqueous NH₄Cl (5 mL) and the whole was extracted with EtOAc (3 x 10 mL). The combined organic layers were washed with brine, dried over Na₂SO₄ and concentrated under reduced pressure. The resulting residue was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 9:1 to 6:1 to 3:1) to give **3-6a** as a white solid.

2-(2-methoxyphenyl)cyclohexan-1-one oxime (3-6a)



Isolated yield: 84%.

mp 186–187 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.22 (d, *J* = 8 Hz, 1H), 6.82 (d, *J* = 8 Hz, 1H), 6.78 (s, 1H), 6.76 (dd, *J* = 2 Hz, 8 Hz, 1H), 3.79 (s, 3H), 3.46 (dd, *J* = 5 Hz, 9 Hz, 1H), 2.94 (dt, *J* = 5 Hz, 9 Hz, 1H), 2.14-2.26 (m, 1H), 1.95-2.10 (m, 2H), 1.72-1.90 (m, 2H), 1.52-1.68 (m, 2H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 162.2 (C), 159.5 (C), 142.3 (C), 129.2 (C), 120.6 (C), 114.2 (C), 111.75 (C), 55.3 (CH₃), 47.9 (CH), 33.0 (CH₂), 25.7 (CH₂), 24.5 (CH₂), 23.8 (CH₂).

LRMS (ESI) (m/χ) : 220 $[M+H]^+$.

HRMS (ESI) (m/z): $[M+H]^+$ calcd for C₁₃H₁₈NO₂, 220.1338; found, 220.1340.

IR (KBr): 3267, 3064, 2998, 2938, 2845, 1714, 1671, 1598, 1492, 1461, 1324, 1240, 1132, 1047, 1031, 973, 930, 900, 756.

2-(3-methoxyphenyl)cyclohexan-1-one oxime (3-6b)



The same procedure as **3-6a** using 3-bromoanisole in place of 2-bromoanisole gave **3-6b** as a pale yellow solid. Isolated yield: 71%.

mp 119–120°C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.21 (d, *J* = 8 Hz, 2H), 6.96 (d, *J* = 8 Hz, 1H), 6.88 (d, *J* = 8 Hz, 1H),

3.87 (dd, *J* = 12 Hz, 1H), 3.80 (s, 3H), 3.40 (dd, *J* = 4 Hz, 12 Hz, 1H), 1.87–1.97 (m, 5H), 1.50–1.70 (m, 2H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 162.1 (C), 156.7 (C), 129.4 (C), 128.5 (C), 127.6 (C), 120.4 (C), 110.6 (C), 55.5 (CH₃), 41.4 (CH), 33.0 (CH₂), 25.9 (CH₂), 25.8 (CH₂), 24.8 (CH₂).

LRMS (ESI) (m/z): 220 $[M+H]^+$.

HRMS (ESI) (m/z): $[M+H]^+$ calcd for C₁₃H₁₈NO₂, 220.1338; found, 220.1351.

IR (KBr): 3201, 2931, 2833, 1662, 1609, 1583, 1488, 1446, 1262, 1051, 966, 926, 771, 745, 700. **2-(4-methoxyphenyl)cyclohexan-1-one oxime (3-6c)**



The same procedure as **3-6a** using 4-bromoanisole in place of 2-bromoanisole gave **3-6c** as a pale yellow solid.

Isolated yield: 73%. mp 165–166 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.15 (d, *J* = 8 Hz, 2H), 6.86 (d, *J* = 8 Hz, 2H), 3.79 (s, 3H), 3.45 (t, *J* = 7 Hz, 1H), 3.01 (t, *J* = 7 Hz, 1H), 2.12–2.22 (m, 1H), 1.98–2.06 (m, 2H), 1.80–1.88 (m, 2H), 1.56–1.64 (m, 2H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 162.8 (C), 158.1 (C), 132.7 (C), 129.1 (Cx2), 113.7 (Cx2), 55.2 (CH₃), 47.2 (CH), 33.4 (CH₂), 25.8 (CH₂), 24.7 (CH₂), 23.9 (CH₂).

LRMS (ESI) (m/z): 220 $[M+H]^+$.

HRMS (ESI) (m/z): $[M+H]^+$ calcd for C₁₃H₁₈NO₂, 220.1338; found, 220.1328.

IR (KBr): 3193, 2939, 2835, 1667, 1611, 1514, 1461, 1441, 1248, 1037, 970, 924, 841, 809, 778, 754.

2-(2-(((triisopropylsilyl)oxy)methyl)phenyl)cyclohexan-1-one oxime (3-6e)



Analogous procedure as **3-6a** gave **3-6e** as a white solid. Isolated yield: 64%.

mp 122–123 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.40 (d, *J* = 8 Hz, 1H), 7.20-7.25 (m, 3H), 4.81 (d, *J* = 12 Hz, 1H), 4.62 (d, *J* = 12 Hz, 1H), 3.76 (dd, *J* = 4 Hz, 12 Hz, 1H), 3.40 (d, *J* = 13 Hz, 1H), 2.65 (d, *J* = 8 Hz, 1H), 1.94 (d, *J* = 12 Hz, 2H), 1.75 (t, *J* = 13 Hz, 1H), 1.48-1.66 (m, 3H), 1.07 (d, *J* = 3 Hz, 18H), 1.05 (d, *J* = 3 Hz, 3H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 162.0 (C), 145.8 (C), 138.7 (C), 127.7 (CH), 127.6 (CH), 127.1 (CH), 126.5 (CH), 63.9 (CH₂), 44.0 (CH), 33.7(CH₂), 26.1 (CH₂), 25.8 (CH₂), 24.8 (CH₂), 18.1 (CH₃ x6), 12.0 (CH x3).

LRMS (ESI) (*m*/*z*): 388 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₂₂H₃₇NO₂SiNa 398.2491; found, 398.2491. **IR** (KBr): 3278, 3179, 3089, 2946, 2866, 2716, 1461, 1360, 1252, 1079, 1038, 1013. 993, 881, 747, 672, 638.

2-(2-(((trithyl)oxy)methyl)phenyl)cyclohexan-1-one oxime (3-6f)



Analogous procedure as **3-6a** gave **3-6f** as a white soild. Isolated yield: 65%.

mp 212–213 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 6.43 (s, 1H), 6.38 (s, 1H), 5.99 (s, 2H), 3.86 (s, 3H), 3.37 (dd, *J* = 9.0, 5.5 Hz, 1H), 3.00 (dt, *J* = 14.0, 4.0 Hz, 1H), 2.10 (m, 1H), 2.04–1.90 (m, 2H), 1.90–1.70 (m, 2H), 1.70–1.50 (m, 2H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 162.2 (C), 148.8 (C), 143.4 (C), 135.2 (C), 133.8 (C), 107.9 (CH), 102.4 (CH), 101.3 (CH₂), 56.6 (CH₃), 48.1 (CH), 33.5 (CH₂), 25.7 (CH₂), 24.8 (CH₂), 24.0 (CH₂). LRMS (ESI) (*m*/*z*): 262 [M–H]⁻.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M–H][–] calcd for C₁₄H₁₆NO₄, 262.1079; found, 262.1089.

IR (KBr): 3276, 3057, 3029, 2934, 2864, 1961, 1823, 1736, 1491, 1446, 1379, 1316, 1217, 1057, 983, 929, 901, 769, 747, 705.

2-(2-(((Benzyl)oxy)methyl)phenyl)cyclohexan-1-one oxime (3-6g)



Analogous procedure as **3-6a** gave **3-6g** as a white soild. Isolated yield: 66%. **mp** 149–150 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.28–7.38 (m, 8H), 7.22 (dt, *J* = 7.0, 2.5 Hz, 1H), 6.80–6.90 (br, 1H), 4.55 (t, *J* = 12.0 Hz, 2H), 4.47 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.42 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 3.72 (dd, *J* = 12.0, 4.5 Hz, 1H), 3.38 (d, *J* = 14.0 Hz, 1H), 2.00–2.10 (m, 1H), 1.90–1.98 (m, 3H), 1.67 (dt, *J* = 14.0, 4.5 Hz, 1H), 1.55–1.45 (m, 2H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 162.4 (C), 140.1 (C), 138.3 (C), 135.2 (C), 129.7 (CH), 128.4 (CH), 128.2 (CH), 128.1 (CH), 127.9 (CH), 127.6 (CH), 126.5 (CH), 72.1 (CH₂), 70.6 (CH₂), 44.2 (CH), 33.8 (CH₂), 26.0 (CH₂), 25.7 (CH₂), 24.7 (CH₂).

LRMS (ESI) (*m*/*z*): 348 [M+K]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+K]⁺ calcd for C₂₀H₂₃NO₂K, 348.1366; found, 348.1378.

IR (KBr): 3223, 3062, 3036, 2925, 2867, 1493, 1450, 1410, 1360, 1102, 1071, 1022, 978, 934, 903, 745, 696.

2-(2-(((methyl)oxy)methyl)phenyl)cyclohexan-1-one oxime (3-6h)

Analogous procedure as **3-6a** gave **3-6h** as a white soild. Isolated yield: 67%.

mp 139–140 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.28–7.33 (m, 3H), 7.24 (d, *J* = 4.0 Hz, 1H), 4.52 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 4.32 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 3.76 (dd, *J* = 12.0, 4.0 Hz, 1H), 3.46 (dt, *J* = 14.0, 3.5 Hz, 1H), 3.34 (s, 3H), 1.88–2.10 (m, 1H), 1.90–2.04 (m, 3H), 1.85 (dt, *J* = 14.0, 4.0 Hz, 1H), 1.65(dt, *J* = 12.0, 4.0 Hz, 1H), 1.50–1.60 (m, 1H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 162.3 (C), 139.8 (C), 135.2 (C), 135.7 (C), 129.31 (CH), 128.0 (CH), 127.9 (CH), 73.1 (CH₂), 58.0 (CH₃), 44.3 (CH), 33.8 (CH₂), 26.0 (CH₂), 25.8 (CH₂), 24.8 (CH₂). LRMS (ESI) (*m*/*ζ*): 272 [M+K]⁺.

HRMS (ESI) (m/z): $[M+K]^+$ calcd for C₁₄H₁₉NO₂K, 272.1053; found, 272.1047.

IR (KBr): 3414, 3256, 2927, 2867, 2827, 1667, 1488, 1443, 1360, 1216, 1183, 1080, 975, 931, 903, 788.

2-(benzo[d][1,3]dioxol-5-yl)-4-methylcyclohexan-1-one oxime (3-6k)



Analogous procedure as **3-6a** gave **3-6k** as a white soild. Isolated yield: 46%.

mp 101–102 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 6.70–6.80 (m, 3H), 5.96 (s, 2H), 3.67 (t, *J* =4 Hz, 1H), 3.09 (dt, *J* = 14.0, 4.0 Hz, 1H), 2.32 (dt, *J* = 14.0, 4.0 Hz, 1H), 1.82–2.00 (m, 2H), 1.74–1.82 (m, 1H), 1.50–1.60 (m, 1H), 1.26 (t, *J* =7 Hz, 1H), 0.97 (d, *J* = 6.0, 3H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 162.2 (C), 147.8 (C), 145.9 (C), 134.5 (C), 120.4 (CH), 108.2 (CH), 108.0 (CH), 100.9 (CH₂), 43.6 (CH), 38.7 (CH2), 33.6 (CH₂), 27.1 (CH), 21.3 (CH₃), 21.3 (CH₂). **LRMS** (ESI) (*m*/*z*): 270 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+H]⁺ calcd for C₁₄H₁₈NO₃, 248.1287; found, 248.1286.

IR (KBr): 3252, 3119, 3072, 2954, 2925, 2886, 2778, 1846, 1713, 1667, 1503, 1450, 1369, 1246, 1229, 1040, 935, 772, 680.

2-(benzo[d][1,3]dioxol-5-yl)-4-methylcyclohexan-1-one oxime (3-6l)



Analogous procedure as **3-6a** gave **3-6l** as a white soild. Isolated yield: 56%.

mp 144–145 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 6.72–6.78 (m, 3H), 5.93 (s, 2H), 3.56 (t, *J* =4 Hz, 1H), 2.93(q, *J* = 9.5, 1H), 2.35 (dt, *J* = 14.0, 5.0 Hz, 1H), 1.65–1.70 (m, 1H), 1.32–1.46 (m, 1H), 0.96 (d, *J* =5 Hz, 3H). ¹³**C NMR** (125 MHz, CDCl₃): δ 162.1 (C), 147.9 (C), 146.0 (C), 134.3 (C), 120.6 (C), 108.3 (CH), 108.2 (CH), 101.0 (CH₂), 44.4 (CH), 32.3 (CH), 30.4 (CH₂), 30.2 (CH₂), 29.5 (CH₂), 21.5 (CH₃). **LRMS** (ESI) (m/z): 270 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (m/z): $[M+Na]^+$ calcd for C₁₄H₁₇NO₃Na 270.1106; found, 270.1095.

IR (KBr): 3269, 3078, 2952, 2888, 2789, 1863, 1736, 1658, 1634, 1502, 1438, 1248, 1041, 938, 871, 813, 771.

2-(benzo[d][1,3]dioxol-5-yl)-3-methylcyclohexan-1-one oxime (3-6m)



Analogous procedure as **3-6a** gave **3-6f** as a white soild. Isolated yield: 40%.

mp 131–132 °C.

¹**H** NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 6.75 (d, *J* = 8.0 Hz, 1H), 6.65 (s, 1H), 5.59 (d, *J* = 8.0 Hz, 1H), 5.93 (d, *J* = 2.5 Hz, 2H), 3.34 (d, *J* = 15.0 Hz, 1H), 2.88 (d, *J* = 11 Hz, 1H), 1.94–1.91 (m, *3*H), 1.77 (dt, *J*

= 13.0, 4.0 Hz, 1H), 1.60–1.50 (m, 4H), 1.32 (dt, *J* = 13.0, 4.0 Hz, 1H), 0.77 (d, *J* = 6.0 Hz, 3H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 162.4 (C), 147.5 (C), 146.1 (C), 133.2 (C), 122.3 (C), 109.2 (CH), 108.0 (CH), 100.8 (CH₂), 56.1 (CH), 38.5 (CH), 34.3 (CH₂), 24.3 (CH₂), 24.2 (CH₂), 20.7 (CH₃). **LRMS** (ESI) (*m*/*ζ*): 270 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (m/z): $[M+H]^+$ calcd for C₁₄H₁₈NO₃, 248.1287; found, 248.1283.

IR (KBr): 3262, 3115, 2927, 2890, 2845, 2775, 1864, 1703, 1667, 1489, 1442, 1241, 939, 810, 772.

Procedure of lactam formation 1)



Procedure A

A 20 mL flask was charged with oxime (0.196 mmol) EtOH (3.0 mL).and NiCl₂·6H₂O (132 mg, 0.392 mmol). To the mixture cooled in an ice–water bath, NaBH₄ (106 mg, 2.85 mmol) was portion-wise added, and the cooling bath was removed. After 1.5 h, the mixture was cooled in an ice–water bath, NaBH₄ (106 mg, 2.85 mmol) was portion-wise added again. The mixture was stirred at rt for 2 h and diluted with EtOAc (20 mL). After addition of H₂O (20 mL), the whole was filtered through celite pad, which was successively washed with EtOAc (20 mL x3). The combined organic layers were washed with H₂O and brine, dried over Na₂SO₄, and concentrated under reduced pressure to give crude amine. Cis- and trans- amine were separated by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 3:1 to EtOAc only to EtOAc/EtOH 1:2).

To a solution of amine **2-25** (106 mg, 0.15 mmol) in AcOH:TFA (2.4 mL, 3:1) at room temperature was added hexamethylenetetramine (112 mg, 0.75 mmol) and the resulting mixture was heated to 90 °C and stired for 5 h until complete conversion. The reaction mixture was concentrated under reduced pressure and dissolved in MeOH (10 mL) and NaHCO₃ (4.8 g) was carefully added. The mixture was then loaded onto Celite pad which was successively washed with EtOAc (20 mL x3). The combined organic layers were washed with saturated aqueous NaHCO₃ (20 mL) and brine (20 mL), dried over Na₂SO₄, and concentrated under reduced pressure to give crude imine which was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 1:2) to give the corresponding imine.

To a solution of imine (0.11 mmol) in THF (1.1 mL) were added 2-methyl-2-butene (0.64 mL, 5.5 mmol), water (1.1 mL), NaH₂PO₄•2H₂O (246 g, 2.20 mmol), and NaClO₂ (330 mg, 2.20 mmol) at 0 °C. The mixture was warmed to roomteperature slowly in an ice–water bath. Then, saturated aqueous Na₂SO₃ (5 mL) was added, and the whole was extracted with EtOAc (10 mL x 3). The combined organic layers were washed with brine, dried over Na₂SO₄, and concentrated in vacuo. The residue was purified by column chromatography (EtOAc/hexane 1:1) to afford the title compound.

Procedure B

A 20 mL flask was charged with oxime (0.06 mmol) MeOH (1.0 mL).and MoO₃ (13 mg, 0.09 mmol). To the mixture cooled in an ice–water bath, NaBH₄ (11 mg, 0.30 mmol) was portion-wise added. After stirring at this temperature for 1 h, MoO₃ (13 mg, 0.09 mmol) and NaBH₄ (11 mg, 0.30 mmol) was portion-wise added again. The mixture was stirred at rt for 2 h and diluted with EtOAc (5 mL). After addition of H₂O (5 mL), the whole was filtered through celite pad, which was successively washed with EtOAc (10 mL x3). The combined organic layers were washed with H₂O and brine, dried over Na₂SO₄, and concentrated under reduced pressure to give crude amine. Cis- and trans- amine were

separated by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 3:1 to EtOAc only to EtOAc/EtOH 1:2).

To a solution of amine (0.15 mmol) in AcOH:TFA (2.4 mL, 3:1) at room temperature was added hexamethylenetetramine (112 mg, 0.75 mmol) and the resulting mixture was heated to 90 °C and stired for 5 h until complete conversion. The reaction mixture was concentrated under reduced pressure and dissolved in MeOH (10 mL) and NaHCO₃ (4.8 g) was carefully added. The mixture was then loaded onto Celite pad which was successively washed with EtOAc (20 mL x3). The combined organic layers were washed with saturated aqueous NaHCO₃ (20 mL) and brine (20 mL), dried over Na₂SO₄, and concentrated under reduced pressure to give crude imine which was purified by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 1:2) to give corresponding imine.

To a solution of imine (0.11 mmol) in THF (1.1 mL) were added 2-methyl-2-butene (0.64 mL, 5.5 mmol), water (1.1 mL), NaH₂PO₄•2H₂O (246 g, 2.20 mmol), and NaClO₂ (330 mg, 2.20 mmol) at 0 °C. The mixture was warmed to roomteperature slowly in an ice–water bath. Then, saturated aqueous Na₂SO₃ (5 mL) was added, and the whole was extracted with EtOAc (10 mL x 3). The combined organic layers were washed with brine, dried over Na₂SO₄, and concentrated in vacuo. The residue was purified by column chromatography (EtOAc/hexane 1:1) to afford the title compound.

Cis-1,3,4,4a,5,11b-hexahydro-[1,3]dioxolo[4,5-j]phenanthridin-6(2H)-one (cis-3-8a)



Decomposes above 250 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.52 (s, 1H), 6.64 (s, 1H), 5.99 (dd, *J* = 4.0, 1.5 Hz, 2H), 5.37 (br, 1H), 3.88 (dd, *J* = 7.0, 4.0 Hz, 1H), 2.65–5.75 (m, 1H), 1.70–1.80 (m, 2H), 1.50–1.65 (m, 4H), 1.40–1.30 (m, 1H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 168.2 (C), 151.0 (C), 146.8 (C), 121.6 (C), 108.0 (CH), 106.7 (CH), 101.5 (CH₂), 50.1 (CH₃), 40.3 (CH), 30.2 (CH₂), 29.2 (CH₂), 24.5 (CH₂), 19.8 (CH₂).

LRMS (ESI) (*m*/*z*): 268 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₁₄H₁₅NO₃Na, 268.0947; found, 268.0958.

IR (KBr): 3173, 3054, 2936, 2857, 1668, 1493, 1458, 1412, 1388, 1359, 1322, 1262, 1241, 1037, 934, 807, 741.

Trans-1,3,4,4a,5,11b-hexahydro-[1,3]dioxolo[4,5-j]phenanthridin-6(2H)-one (trans-3-8a)



mp 191–192 °C.

H NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 7.54 (s, 1H), 6.76 (s, 1H), 6.01 (s, 2H), 5.57 (s, 2H), 3.22 (dt, *J* = 11.0, 4.0 Hz, 1H), 2.62 (dt, *J* = 11.0, 4 Hz, 1H), 2.34 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 1.83–1.98 (m, 3H), 1.25–1.55 (m, 4H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 165.6 (C), 151.2 (C), 146.5 (C), 138.2 (C), 123.3 (C), 108.2 (CH), 103.9 (CH), 101.5 (CH₂), 55.8 (CH₃), 42.0 (CH), 32.2 (CH₂), 27.1 (CH₂), 25.4 (CH₂), 24.1 (CH₂). LRMS (ESI) (*m*/*ζ*): 268 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₁₄H₁₅NO₃Na 268.0947; found, 268.0950.

IR (KBr): 3278, 3052, 2935, 2860, 1668, 1503, 1460, 1389, 1361, 1255, 1033, 930, 771.

Cis-7-methoxy-1,3,4,4a,5,11b-hexahydro-[1,3]dioxolo[4,5-j]phenanthridin-6(2H)-one (cis-3-8b)



mp 189–190 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 6.39 (s, 1H), 5.97 (d, *J* = 12.0 Hz, 2H), 5.34 (br, 1H), 4.05 (s, 3H), 3.79 (dd, *J* = 6.5, 3.0 Hz, 1H), 2.56–2.63 (m, 1H), 1.70–1.82 (m, 2H), 1.52–1.68 (m, 4H), 1.24–1.40 (m, 2H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 164.6 (C), 151.5 (C), 144.9 (C), 141.8 (C), 137.1 (C), 114.5 (C), 101.9 (CH), 101.4 (CH₂), 60.8 (CH₃), 49.1 (CH), 41.9 (CH), 29.7 (CH₂), 28.6 (CH₂), 24.6 (CH₂), 19.6 (CH₂). LRMS (ESI) (*m*/*ζ*): 298 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+H]⁺ calcd for C₁₅H₁₈NO₄, 276.1236; found, 276.1222.

IR (KBr): 3549, 3480, 3411, 3050, 2941, 2898, 2878, 2842, 1670, 1474, 1388, 1357, 1322, 1217, 1061, 1040, 941, 807, 775.

Trans-7-methoxy-1,3,4,4a,5,11b-hexahydro-[1,3]dioxolo[4,5-j]phenanthridin-6(2H)-one (*trans*-3-8b)



mp 204–205 °C.

H NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 6.50 (s, 1H), 5.98 (d, *J* = 12.0 Hz, 2H), 5.62 (br, 1H), 4.06 (s, 3H), 3.10 (dt, *J* = 12.0, 4.0 Hz, 1H), 2.50 (dt, *J* = 12.0, 4.0 Hz, 1H), 2.28 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 1.87–1.97 (m, 2H), 1.81–1.87 (m, 1H), 1.36–1.46 (m, 2H), 1.22–1.34 (m, 2H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 163.9 (C), 151.7 (C), 148.6 (C), 139.9 (C), 136.8 (C), 105.8 (C), 101.4 (CH₂), 99.0 (CH), 60.8 (CH₃), 54.7 (CH), 43.0 (CH), 31.8 (CH₂), 27.4 (CH₂), 25.3 (CH₂), 24.0 (CH₂). LRMS (ESI) (*m*/*z*): 298 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+H]⁺ calcd for C₁₅H₁₈NO₄, 276.1236; found, 276.1235.

IR (KBr): 3182, 3060, 2926, 2855, 1729, 1663, 1509, 1475, 1363, 1325, 1278, 1217, 1136, 1088, 1035, 927, 797, 769, 727, 630.

Cis-2-methyl-1,3,4,4a,5,11b-hexahydro-[1,3]dioxolo[4,5-j]phenanthridin-6(2H)-one (cis-3-8c)



mp 237–238 °C.

¹**H NMR** (400 MHz, CDCl₃): δ 7.54 (s, 1H), 6.71 (s, 1H), 6.00 (s, 2H), 5.76 (br, 1H, 3.60 (q, *J* = 4.0 Hz,1H), 2.12 (d, *J* = 12.0 Hz,1H), 1.65–1.83 (m, 3H), 1.34–1.44 (ddd, *J* = 14.0, 4.0 Hz, 1H), 1.26 (t, *J* = 6.5 Hz, 1H), 1.06–1.18 (m, 1H), 1.00 (d, *J* = 6.5 Hz, 3H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 165.4 (C), 151.3 (C), 146.5 (C), 137.3 (C), 122.5 (C), 108.3 (CH), 106.0 (CH), 101.5 (CH₂), 51.8 (CH), 36.1 (CH), 35.1 (CH₂), 29.7 (CH₂), 27.6 (CH), 26.1 (CH₂), 20.1 (CH₃).

LRMS (ESI) (*m*/*z*): 282 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₁₅H₁₇NO₃Na, 282.1106; found, 282.1093.

IR (KBr): 3182, 3057, 2901, 2870, 2784, 1667, 1503, 1458, 1388, 1245, 1039, 934, 900, 860, 797, 773, 686.

Trans-2-methyl-1,3,4,4a,5,11b-hexahydro-[1,3]dioxolo[4,5-j]phenanthridin-6(2H)-one (*trans*-3-8c)



mp 237-238 °C.

H NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 7.54 (s, 1H), 6.76 (s, 1H), 6.01 (s, 2H), 5.57 (s, 2H), 3.22 (dt, *J* = 11.0, 4.0 Hz, 1H), 2.62 (dt, *J* = 11.0, 4 Hz, 1H), 2.34 (d, *J* = 12.0 Hz, 1H), 1.83–1.98 (m, 3H), 1.25–1.55 (m,

4H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 165.6 (C), 151.2 (C), 146.5 (C), 138.2 (C), 123.3 (C), 108.2 (CH), 103.9 (CH), 101.5 (CH₂), 55.8 (CH₃), 42.0 (CH), 32.2 (CH₂), 27.1 (CH₂), 25.4 (CH₂), 24.1 (CH₂). LRMS (ESI) (*m*/*z*): 282 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₁₅H₁₇NO₃Na, 282.1106; found, 282.1110.

IR (KBr): 3554, 3480, 3414, 3181, 3146, 3055, 2944, 2870, 1671, 1502, 1471, 1455, 1382, 1252, 1037, 934, 887, 815,773, 638.

9-methoxy-1,3,4,4a,5,10b-hexahydrophenanthridin-6(2H)-one (3-8d)



Mixture of *cis*-**3-8d**/*trans*-**3-8d** = 1:1.

H NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 8.04 (d, J = 8.0 Hz, 1H), 8.02 (d, J = 8.0 Hz, 1H), 6.86 (d, J = 2.5 Hz, 1H), 6.84 (d, J = 8.0 Hz, 1H), 6.78 (s, 1H), 6.69 (d, J = 2.5 Hz, 1H), 6.04 (br, 1H), 5.80 (br, 1H), 3.90 (q, J = 3.5 Hz, 1H), 3.86 (s, 3H), 3.85 (s, 3H), 3.27 (dt, J = 11.0, 4.0 Hz, 1H), 2.74 (m, 1H), 2.67 (dt, J = 11.0, 4 Hz, 1H), 2.38 (dd, J = 12.0, 3.0 Hz, 1H), 1.91–1.98 (m, 2H), 1.77–1.91 (m, 3H), 1.55–1.76 (m, 5H), 1.22–1.46 (m, 5H).

¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃): δ 166.7 (C), 166.0 (C), 163.0 (C), 162.8 (C), 130.3 (C), 130.3 (C), 122.0 (CH), 120.5 (CH), 112.2 (CH), 111.9 (CH), 111.2 (CH), 109.6 (CH), 55.6 (CH₃), 55.4 (CH₃), 50.1 (CH), 42.2 (CH), 40.5 (CH), 32.3 (CH), 30.2 (CH₂), 29.7 (CH₂), 29.1 (CH₂), 26.7 (CH₂), 25.4 (CH₂), 24.5 (CH₂), 24.1 (CH₂), 19.9 (CH₂).

LRMS (ESI) (*m*/*z*): 254 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (m/z): $[M+H]^+$ calcd for C₁₄H₁₈NO₂, 232.1338; found, 232.1334.

IR (KBr): 3182, 3063, 3002, 2931, 2853, 1659. 1604, 1539, 1496, 1463, 1442, 1392, 1355, 1322, 1269, 1255, 1172, 1151, 1098, 1033, 845, 807, 770.

Procedure of lactam formation 2)



Procedure C

A 20 mL flask was charged with oxime (0.196 mmol) EtOH (3.0 mL).and NiCl₂·6H₂O (132 mg, 0.392 mmol). To the mixture cooled in an ice–water bath, NaBH₄ (106 mg, 2.85 mmol) was portion-

wise added, and the cooling bath was removed. After 1.5 h, the mixture was cooled in an ice–water bath, NaBH₄ (106 mg, 2.85 mmol) was portion-wise added again. The mixture was stirred at rt for 2 h and diluted with EtOAc (20 mL). After addition of H₂O (20 mL), the whole was filtered through celite pad, which was successively washed with EtOAc (20 mL x3). The combined organic layers were washed with H₂O and brine, dried over Na₂SO₄, and concentrated under reduced pressure to give crude amine. Cis- and trans- amine were separated by silica gel column chromatography (hexane/EtOAc 3:1 to EtOAc only to EtOAc/EtOH 1:2).

To the above amine (0.055 mmol) in benzene (1.0 mL) was added anhydrous potassium carbonate (12 mg, 0.082 mmol) and ethyl chloroformate (0.015 mL, 0.14 mmol) and the mixture was refluxed for 1 h. Filtration and removal of benzene in vacuo gave a thick oil which solidified on addition hexane. Recrystallization from hexane/EtOAc 4:1 gave the corresponding carbamate.

The above carbamate (0.043 mmol) and PPA (200 mg) were heated at 110 °C. After 1.5 h, the mixture was treated with 5 mL water and filtered. The residue was purified by column chromatography (EtOAc/hexane 1:1) to afford the title compound.

Procedure D

A 20 mL flask was charged with oxime (0.08 mmol) AcOH (1.0 mL).and PtO₂ (1.8 mg, 0.008 mmol) at room temporature. The mixture was stirred under a balloon containing H₂ for 6 h. At this point the reaction mixture was filtered, rinsed with MeOH and the filtrate was concentrated in vacuo. Then the obtained mixture was diluted with EtOAc (10 mL) and added 2 M NaOH aqueous solution until pH = 12. The whole was extracted with EtOAc (10 mL x 3). The combined organic layers were washed with saturated aqueous NaHCO₃ (20 mLx2), dried over Na₂SO₄, and concentrated in vacuo. The residue was purified by column chromatography (hexane/EtOAc 3:1 to EtOAc only to EtOAc/EtOH 1:2) to give the corresponding amine.

To the above amine (0.055 mmol) in benzene (1.0 mL) was added anhydrous potassium carbonate (12 mg, 0.082 mmol) and ethyl chloroformate (0.015 mL, 0.14 mmol) and the mixture was refluxed for 1 h. Filtration and removal of benzene in vacuo gave a thick oil which solidified on addition hexane. Recrystallization from hexane/EtOAc 4:1 gave the corresponding carbamate.

The above carbamate (0.043 mmol) and PPA (200 mg) were heated at 110 °C. After 1.5 h, the mixture was treated with 5 mL water and filtered. The residue was purified by column chromatography (EtOAc/hexane 1:1) to afford the title compound.

(4aR,10bR)-8-methoxy-1,3,4,4a,5,10b-hexahydrophenanthridin-6(2H)-one (cis-3-8f)



Procedure C gave *cis*-3-8f as a white soild. mp 177–178 °C.

H NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 7.60 (d, *J* = 2.5 Hz, 1H), 7.11 (d, *J* = 8.0 Hz, 1H), 7.03 (dd, *J* = 8.0 Hz, 2.5 Hz, 1H), 5.60 (br, 1H), 3.90 (d, *J* = 3.0 Hz, 1H), 3.85 (s, 3H), 2.70–2.80 (m, 1H), 1.50–1.80 (m, 5H), 1.30–1.45 (m, 1H), 1.25 (s, 2H).

¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ 166.7 (C), 158.6 (C), 140.4 (C), 128.6 (C), 128.0 (CH), 120.2 (CH), 111.1 (CH), 55.7 (CH₃), 50.3 (CH), 39.4 (CH), 30.3 (CH₂), 29.8 (CH₂), 29.3 (CH₂), 19.9 (CH₂). **LRMS** (ESI) (*m*/*ζ*): 254 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+Na]⁺ calcd for C₁₄H₁₇NO₂Na, 254.1157; found, 232.1161. **IR** (KBr): 3051, 2930, 2895, 1737, 1666, 1493, 1453, 1390, 1321, 1270, 1250, 1037, 804, 771.

(4aS,10bR)-8-methoxy-1,3,4,4a,5,10b-hexahydrophenanthridin-6(2H)-one (trans-3-8f)



Procedure C gave *trans*-3-8f as a white soild. mp 194–195 °C.

H NMR (400 MHz, CDCl₃): δ 7.61 (d, *J* = 3.0 Hz, 1H), 7.19 (d, *J* = 8.0 Hz, 1H), 7.03 (dd, *J* = 8.0 Hz, 3.0 Hz, 1H), 5.91 (br, 1H), 3.85 (s, 3H), 3.24 (dt, *J* = 12.0, 4.0 Hz, 1H), 2.65 (dt, *J* = 12.0, 4.0 Hz, 1H), 2.341 (dd, *J* = 12.0, 3.0 Hz, 1H), 1.83–1.98 (m, 3H), 1.25–1.60 (m, 4H).

¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ 166.0 (C), 158.5 (C), 134.5 (C), 130.2 (C), 124.7 (CH), 119.6 (CH), 111.5 (CH), 56.0 (CH₃), 41.6 (CH), 32.2 (CH), 29.9 (CH₂), 27.0 (CH₂), 25.5 (CH₂), 24.3 (CH₂). LRMS (ESI) (*m*/*z*): 254 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+H]⁺ calcd for C₁₄H₁₈NO₂, 232.1338; found, 232.1334.

IR (KBr): 3191, 3066, 2968, 2872, 2833, 1668. 1494, 1429, 1357, 1313, 1261, 1030, 877, 801, 774, 724, 673.

(4aS,10bR)-10-methoxy-1,3,4,4a,5,10b-hexahydrophenanthridin-6(2H)-one (trans-3-8g)



Procedure D gave *trans*-3-8g as a white soild. mp 225–226 °C.

H NMR (500 MHz, CDCl₃): δ 7.75 (d, *J* = 7.5 Hz, 1H), 7.28 (t, *J* = 7.5 Hz, 1H), 7.02 (d, *J* = 7.5 Hz, 1H), 3.79 (s, 3H), 3.32 (dq, *J* = 11.5, 3.5 Hz, 2H), 2.81 (dt, *J* = 11.5, 3.5 Hz, 1H), 1.83–1.98 (m, 3H), 1.20–1.50 (m, 4H).

¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ 166.3 (C), 158.0 (C), 131.2 (C), 130.2 (C), 127.6 (CH), 121.1 (CH),

116.0 (CH), 55.8 (CH₃), 43.1 (CH), 33.0 (CH), 29.8 (CH₂), 28.1 (CH₂), 26.5 (CH₂), 24.4 (CH₂). **LRMS** (ESI) (*m*/*z*): 254 [M+Na]⁺.

HRMS (ESI) (*m*/*z*): [M+K]⁺ calcd for C₁₄H₁₇NO₂K, 270.0896; found, 270.0901.

IR (KBr): 3182, 3073, 2928, 2857, 1674. 1573, 1494, 1462, 1405, 1256, 1050, 815, 755.

参考文献

- 1) Loriot, M.; Robin, J. P.; Brown, E. Tetrahedron 1984, 40, 2529.
- 2) Furneaux, R. H.; Gainsford, G. J.; Mason, J. M. J. Org. Chem. 2004, 69, 7665.
- 3) Cho, S.; Cho, C.-G. Tetrahedron 2007, 64, 2172.
- 4) Shen, Y.-H.; Ye, Q.; Hou, S.-G.; Wang, Q. J. Chem. Res. 2013, 37, 191.
- 5) Coppola, G. M.; Schuster, H. F. J. Heterocyclic Chem. 1989, 26, 957.
- 6) Yamada, K.; Yuzo, M.; Tomioka, K. Org. Lett. 2012, 14, 5868.
- 7) Hatcher, J. M.; Kohler, M. C.; Coltart, D. M. Org. Lett. 2011, 13, 15.
- 8) Metzke, M.; Guan, Z. Biomacromolecules 2008, 9, 208.
- 9) Taylor, D.K.; Stockton, K.P.; Greatrex, B.W. J. Org. Chem. 2014, 79, 5088.
- 10) a) Kang, B.; Sutou, T.; Wang, Y.; Kuwano, S.; Yamaoka, Y.; Takasu, K.; Yamada, K. Adv. Synth.
- *Catal.* **2015**, *357*, 131. b) Kang, B.; Wang, Y.; Kuwano, S.; Yamaoka, Y.; Takasu, K.; Yamada, K. *Chem. Commun.*, 2017, 53, 4469.

謝辞

本研究を進めるにあたり終始ご懇篤なるご指導、ご鞭撻を賜り、有機化学の基礎を叩き込 んで下さいました徳島大学大学院医歯薬学研究部(薬学域)山田健一教授に心からの感謝の 意を表します。山田先生がいなければ私は日本に留学に来られることはあり得ませんでした。 先生は日々有機化学の知識や実験技術だけではなく、批判的な思考やロジカルシンキングな ど人生にとても役に立つことを教えて頂きました。私を育てて、私の人生を変えてくださっ たことをここに厚く御礼申し上げます。

多くのご助言をいただき、種々御討議をして頂いた徳島大学大学院医歯薬学研究部(薬学 域)猪熊翼講師に厚く御礼申し上げます。猪熊先生はほぼ有機化学素人だった私を育てて下 さいました。いつも丁寧かつ熱心にご指導をいただき、多大なるご協力、激励を賜りました。 ここに深謝いたします。

化合物の構造決定に X-線構造解析を行って下さいました京都大学薬学研究科山岡庸介助 教に深甚なる感謝いたします。化合物の活性評価を行って下さいました安田女子大学薬学部 薬学科辻大輔助教、徳島大学先端酵素学研究所松下洋輔助教に厚く御礼申し上げます。

機器分析のサポートをしてくださいました徳島大学技術支援部蔵本技術部門北池秀次副 技術部門長に深く感謝いたします。

本研究を始まるにあたり、有機化学の基礎的な実験操作や研究における考え方など細部に わたって懇切丁寧なご指導を頂きました益田紗京修士、山内映穂修士、橋本健太郎修士、岡 田和貴修士ならびに齊藤宏貴学士に深謝いたします。共に研究に励み、切磋琢磨してきた榊 原拓哉修士、青崎春菜修士、菅野正幸修士、そして後輩の皆様に心より御礼申し上げます。

本研究は、徳島大学次世代研究者挑戦的研究プログラム(うずしおプロジェクト)、日本 科学協会の笹川科学研究助成ならびに藤井・大塚国際教育研究交流資金の援助により達成さ れたものであり、ここに心より感謝いたします。

最後に、これまで私の意見を尊重しすべての面で支えとなり、終始暖かい目で見守ってく ださった家族に心より感謝いたします。