博士論文 (要約)

がん細胞に対して細胞毒性を有する

天然有機化合物の合成研究

小林宗隆

目次

目次	2
略語対応表	4
第1章 序論	6
第2章 Topsentolide A1の合成・絶対立体配置の決定および細胞	10
毒性の検定	
1. 序文	10
2. Topsentolide 類の合成	12
3. 逆合成解析	16
4. 共通原料 12 の調製	21
5. 側鎖部位の合成	22
6. ラクトン部位の合成	26
6.1. (<i>S</i>)-ラクトンの合成	26
6.2. (<i>R</i>)-ラクトンの合成	27
7. HWE 反応と続く 4 異性体の合成	30
7.1. 共通中間体 8 の合成	30
7.2. (8 <i>S</i>)-体の合成	34
7.3. (8R)-体の合成	36
8. 立体化学の決定	37
8.1. 比旋光度の比較	37
8.2. ¹³ C NMR の比較	38
8.3. ¹ H NMR の比較	41
9. 細胞毒性の検定	45
第2章のまとめ	46

第3章 Dichrocephone A および B の合成研究	47
第4章 総括	48
実験の部	49
第2章に関する実験	49
第3章に関する実験	75
参考文献	76
謝辞	81

略語対応表

AIBN	アゾビスイソブチロニトリル
brsm	原料回収考慮収率
CD	円偏光二色性
COD	1,5-シクロオクダジエン
DBU	1,8-ジアザビシクロ[5.4.0]ウンデク-7-エン
DCC	<i>N,N'-ジシ</i> クロヘキシルカルボジイミド
DDQ	2,3-ジクロロ-5,6-ジシアノ-1,4-キノン
(DHQD) ₂ PHAL	ヒドロキニジン-1,4-フタロジンジイルジエーテル
DIAD	アゾジカルボン酸ジイソプロピル
DIBAL	水素化ジイソブチルアルミニウム
DMAP	4-(<i>N</i> , <i>N</i> -ジメチルアミノ)ピリジン
DMF	ジメチルホルムアミド
DMSO	ジメチルスルホキシド
DNA	デオキシリボ核酸
EE	1-エトキシエチル
EVE	エチルビニルエーテル
GLC	ガスクロマトグラフィー
HMPA	ヘキサメチルリン酸トリアミド
HPLC	高速液体クロマトグラフィー
IBX	2-ヨードキシ安息香酸
IC_{50}	50%阻害濃度
IR	赤外
KHMDS	カリウムヘキサメチルジシラジド
LDA	リチウムジイソプロピルアミド
Ms	メタンスルホニル
MTPA	α-メトキシ-α-トリフルオロメチルフェニルアセチル
<i>m</i> -CPBA	メタクロロ過安息香酸
MOM	メトキシメチル
MS	モレキュラーシーブス
NaHMDS	ナトリウムヘキサメチルジシラジド
NIS	N·ヨードコハク酸イミド
NMO	<i>N</i> メチルモルホリン- <i>N</i> オキシド
NMR	核磁気共鳴
NOE	核オーバーハウザー効果

Piv	ピバロイル
PMB	パラメトキシベンジル
PPTS	ピリジニウム パラトルエンスルホナート
Pyr.	ピリジン
r.t.	室温
TBAF	フッ化テトラ- n -ブチルアンモニウム
TBHP	<i>t</i> ブチルヒドロペルオキシド
TBS	ゖ ブチルジメチルシリル
Tf	トリフルオロメタンスルホニル
TFA	トリフルオロ酢酸
Ts	パラトルエンスルホニル
THF	テトラヒドロフラン
TLC	薄層クロマトグラフィー
TMS	トリメチルシリル

第1章 序論

天然から見出された有機化合物は様々である。それら有機化合物の中には人 類にとって有用であるものや必要不可欠なものが存在し、古くからその研究が 為されてきた。日本国においては、池田菊苗による昆布抽出物からのうま味物 質グルタミン酸ナトリウムの単離精製や、鈴木梅太郎による米糠抽出物からの オリザニンの発見などが非常に有名である。研究が進むにつれ、その対象は微 量な成分となった。同種間の交信に使用されるフェロモンや個体内の情報伝達 に使用されるホルモンはそれらの代表であり、雌カイコ蛾の産生するボンビコ ール、種々の植物が産生するシグナル物質であるジャスモン酸メチル等の構造 が決定された。このような化合物は産生する生物の生存において重要なもので あるのは当然であるが、ジャスモン酸メチルはジャスミンの重要香気成分とし て古くから親しまれてきたように、産生する生物の意図とは関係なく人類にと っての有用性を理由に利用されていることも少なくない。香気成分であるジャ スモン酸メチルはその代替物質として、類似の香気を有する還元体であるジヒ ドロジャスモン酸メチルが工業的に生産され広く利用されている。このように 現代でも天然から多種多様の微量成分が単離されその活性を評価されているが、 数多ある化合物の中で人類に対して有用と評価され工業生産に至るものはごく 一部である。

天然有機化合物の中にはヒトに対し顕著な生理活性を持ち、医薬品となった ものも存在する。1985 年クロイソカイメンより単離された海産天然物である halichondrin B に抗がん作用が認められたのはその一例である。この化合物は 1992 年、岸義人らによる全合成で合成方法が確立され、その後の構造活性相関 研究を経てその合成アナログが医薬品として実用化され、抗がん剤エリブリン として現在流通している。医薬としての有用性が認められ工業化されるために は、その天然有機化合物の生理活性とともに、化学合成により天然物そのもの やその類縁体を入手可能にする供給プロセスが重要であることがこの例からも 伺える。

一方天然物化学の進歩と並行して、分子生物学の進歩に従い病理のメカニズ ムが解明されてきた。遺伝情報を司る DNA の構造が 1953 年に解明されたのを はじめとし、細胞間の情報伝達に使用される物質のみならず、それら化合物を 認識する受容体の解明が進んだ。人類は古来より天然物を医薬として利用して きたが、細胞間や細胞内におけるシグナル伝達のメカニズム解明により医薬開 発も変化を遂げ、天然物低分子化合物の構造から着想を得ずとも新薬の開発が 可能となった。抗体医薬はその一例であり、トラスツズマブは一部の乳がんに 過剰発現が認められるチロシンキナーゼ HER2 に特異的に結合し、免疫作用に よりがん細胞を駆除する。

医薬に対する天然物化学の果たす役割は、新たな手法の開発により希薄化したことは確かであるが、依然として天然有機化合物を参考とした医薬は重要な位置を占めている。2012年の米国国立がん研究所の報告によると、1981年から2010年の30年間に承認された新薬1355のうち363が天然有機化合物であり、299が合成または半合成により供給されている¹⁾。その割合も減少することなく安定していることからも、その役割は今後も確固たるものであると考えられる。

がんは現代医療のもっとも大きな克服課題のひとつである。がん細胞は何ら かの原因により正常細胞から変異し、自律的に増殖する能力を獲得した細胞で ある。手術により切除する外科療法、放射線を当て細胞を死滅させる放射線療 法と並び、抗がん剤を使用した化学療法はがんの三大療法のひとつである。現 代に至るまで抗がん剤の開発は大きな産業となっており、その開発が常に進行

 $\mathbf{7}$

している。その作用機序は様々であるが、対象は元々自己の細胞であることか ら正常細胞との選択毒性が問題となる。がん細胞は細胞分裂の頻度が高いこと から、低分子有機化合物の医薬の多くは選択毒性発現のためその細胞分裂を標 的としたものである。それらはアルキル化剤(細胞周期非特異的 DNA アルキル 化)、白金剤(細胞周期非特異的 DNA 修飾)、代謝拮抗剤(S 期 DNA 合成阻害)、 抗生物質(DNA 挿入等)、植物性アルカロイド(微小管重合・脱重合阻害等)、ト ポイソメラーゼ阻害剤などに分類される。これらはしばしば正常細胞の増殖も 阻害し、その結果が副作用の発現に繋がる。これらの代替手段として、異なる 分子標的を対象とする医薬の開発が進んでおり、チロシンキナーゼ HER2 や Bcr Abl 等に作用する医薬が使用されている。これらは細胞分裂に直接作用す る従来の強力な抗がん剤と異なる作用機序によりがん細胞の機能を制限するこ とを可能とするが、一部のがん特異的に作用するため限定的である。このよう な医薬は今後がん化機構が解明され標的分子が特定されるに従い、ますます多 様なものとなると予想する。

以上の背景のもと、医薬に対する天然物化学の果たす役割は新たな手法の開 発により縮小したものの、常に新たな作用機序による抗がん剤の開発が求めら れる現代において、多種多様な生理活性を有する天然有機化合物の重要性は依 然高いものであると考える。米国国立がん研究所の報告では、低分子化合物の 抗がん剤は1940年代から2010年までに175存在し、そのうち49%の85が天 然より得られた化合物であることからもその重要性が伺える。現代においても がん細胞に対し細胞毒性を有する新規天然有機化合物の単離報告は多く存在す るが、しばしば天然から微量にしか得られず詳細な作用機序の報告がない例が 存在する。また化合物によっては絶対立体配置が未決定であるものも存在する。 そのような天然有機化合物から有用物質を見出すには、合成によりその立体化 学を決定し、試料を供給し、生理活性の検定により詳細な知見を得ることが必要となる。本論文では、がん細胞に対して細胞毒性を有するものの詳細な作用 機序に関する報告のない二種の化合物に着目した合成研究について述べる。第 2章においては 2006 年に *Topsentia* 属の海綿より単離・構造決定されたもの の、相対・絶対立体配置が未決定であった topsentolide A₁ の合成と絶対立体 配置の決定、および細胞毒性の検定について述べる。第3章において、2013年 にキク科の一年草である *Dichrocephala benthamii* より単離・構造決定された dichrocephone 類の合成研究について述べる。

尚第2章に関する研究結果は、以下の原著論文に収録されている。

- M. Kobayashi, K. Ishigami and H. Watanabe *Tetrahedron Lett.*, 2010, 51, 2762-2764.
- K. Ishigami, M. Kobayashi, M. Takagi, K. Shin-ya and H. Watanabe Tetrahedron, 2015, 71, 8436-8443.

第2章 Topsentolide A₁の合成・絶対立体配置の決定および細胞毒性の検定 1. 序文

生理活性を有する新規天然有機化合物の源として、海産生物が注目されて久 しい。古くは神経毒として最も有名な化合物のひとつである tetrodotoxin²⁰など が有名であるが、ここ数十年の間に、新規医薬・農薬のシード化合物への期待 から、探索研究が頻繁に行われてきた。1986年、名古屋大学の上村らによりク ロイソカイメンより単離・構造決定されたマクロリドである halichondrin B³⁹ に抗がん作用が認められた。1989年、同一のクロイソカイメンから得られた halicholactone⁴⁰は 9 員環ラクトン部位を有するオキシリピンであり、5-リポキ シゲナーゼ阻害剤として報告された。Mueggelone⁵⁰は 1997年、シアノバクテ リウムより得られた魚卵発生阻害活性を有する10員環オキシリピンである(図1, 2)。



図 1. 海産天然有機化合物類



図 2. 海産オキシリピン類

これら海産オキシリピンへの注目が高まる中、topsentolide A₁ は 2006 年に 済州島に生息する *Topsentia* 属の海綿より単離された。本化合物は A549 細胞、 SK-OV-3 細胞、SK-MEL-2 細胞、XF498 細胞、HCT15 細胞など広汎なヒト がん細胞に対して中程度の細胞毒性が報告されている 6 。しかし微量な二次代 謝産物であることから詳細な作用機序は調べられていない。また同時に類似構 造を有する topsentolide A₂, B₁, B₂, B₃, C₁, C₂の単離が報告されているが、活性 は A₁ が最も強い。またメトキシ体である topsentolide C₁ および C₂ はメタノー ル抽出によるアーティファクトである可能性も言及されている。

Topsentolide A₁およびその他類縁体の平面構造を示す(図 3)。構造的特徴と しては9員環ラクトン部位と不飽和度の大きい側鎖部位からなり、8位と11位、 12位に3つの不斉中心を持つ。本化合物の¹H NMR より、topsentolide A₁の エポキシド部位、11位と12位のプロトン同士の結合定数が4.0 Hz であったこ とから、エポキシドの相対立体配置は *cis* であることが判明している。また topsentolide C₁および C₂の水酸基である 12位の絶対立体配置が*S*であること は改良 Mosher 法により決定されている。またいずれも11,12位と8位との相 対立体配置は未決定であった。筆者はこれら化合物群から最も活性の強い topsentolide A₁に着目し、合成することにより本化合物の立体化学を決定し、 詳細な試験を可能とするため、考えられる4異性体すべての合成に着手した。



図 3. Topsentolide 類の平面構造

2. Topsentolide 類の合成

本研究により初めて topsentolide A_1 の合成が為されたのをきっかけに、複数 のグループによる topsentolide 類の合成研究が為されている。現在まで Fernandes 等により topsentolide $B_2^{7a,b}$ 、Rao 等により topsentolide B_3^{7c} 、桑 原等により topsentolide A_2 および $C_2^{7d,c}$ がそれぞれ合成されている。

Fernandes 等による topsentolide B₂の合成を以下に示す(図 4)。ジオール部 分の不斉を Sharpless ジヒドロキシル化反応により構築後アルデヒドに対しキ ラルなアリルホウ素試薬を用いることにより、8位炭素の立体化学を作り分け ている。続くアシル化および閉環メタセシス反応により全合成を達成した。 (8*R*,11*R*,12*R*)-体および(8*S*,11*R*,12*R*)-体の両異性体間の比較の結果、 (8*S*,11*R*,12*R*)-体が天然物であるとしている。



図 4. Fernandes 等による topsentolide B₂の合成

Rao 等による topsentolide B₃の合成も同様、Sharpless 不斉ジヒドロキシル 化、アルデヒドに対する不斉アリル化、アシル化に続く閉環メタセシス反応に より9員環ラクトンを構築している。概略を以下図に示す(図 5)。



図 5. Rao 等による topsentolide B₃の合成

桑原等による topsentolide C₂の合成は後に述べる筆者と同様、山口法または 光延法を用いてラクトン環形成を行い、異性体同士を作り分ける方法である(図 6)。それらの比較により天然物の立体化学を 8*R*,11*S*,12*S* と決定している。 Topsentolide C₂の合成を達成後、類似の方法に従い topsentolide A₂の合成を行 い、メタノール溶媒中塩酸酸性下の分解実験により定量的に topsentolide C₂へ の変換が可能であることを見出しており、この結果は topsentolide C₂がアーテ ィファクトである可能性を支持する結果となっている。



図 6. 桑原等による topsentolide C₂の合成

これらの合成研究において、桑原等による topsentolide A_2 および C_2 の合成 において天然物を(8*R*)-体であると決定したのに対し、Fernandes 等および Rao 等による topsentolide B_2 , B_3 の合成では天然物を(8*S*)-体と報告している。以上 3 例の合成報告に先立ち、筆者は topsentolide A_1 およびその考えられる全ての 異性体の合成を達成し、その天然物の立体化学を 8R,11R,12S と決定したこと を次項以降にて詳細を示す。

3. 逆合成解析

Topsentolide A₁の絶対立体配置決定に向けた最も大きな課題は、異性体同士 の各種スペクトルの差異が顕著かどうかである。つまりラクトン部位の 8 位の 不斉点およびエポキシドの 11 位-12 位の不斉点同士が *trans* 二重結合により分 断され相互に影響を及ぼさず、その結果 NMR 等の各種スペクトルが似通った ものとなることが予想された。そのため全ての異性体を合成し、詳細な比較を 行うことにより確実な天然物の絶対立体配置決定が可能と考えた。エポキシド が *cis* 配置であることが判明していることから、合成の目的となる化合物は以下 に示す (8*S*,11*R*,12*S*)-1, (8*S*,11*S*,12*R*)-1, (8*R*,11*S*,12*R*)-1, 0 4 種類である(図 7)。このうち(8*S*,11*R*,12*S*)-1 と(8*R*,11*S*,12*R*)-1、また (8*S*,11*S*,12*R*)-1 と(8*R*,11*R*,12*S*)-1 はそれぞれ鏡像体の関係にあり、¹H NMR や ¹³C NMR、IR などはそれぞれ同一となる。しかし比旋光度や CD はそれぞれ絶 対値が逆の符号を示すため、それぞれの区別はこれらの物性データを比較する ことで可能である。幸い天然物の比旋光度、¹H NMR、¹³C NMR のデータが報 告されていることから、これら 4 種を、既知のキラルプールから作り分けるこ とにより、天然物の絶対立体配置の決定が可能であると考えた。



図 7. 合成対象の 4 つの異性体

これらをより効率的に作り分けるため、可能な限り同一の中間体を経由する 合成経路を立案した。具体的には、以下に示す3項目を実現する合成計画とし た。

- (1) 不安定なアリル位のエポキシドを最終段階で導入し、α、β両エポキシ ドを合成可能な共通中間体を定める。
- (2)9員環ラクトンの環化を立体制御し、(*R*)-体、(*S*)-体の両ラクトンを同
 一の中間体から得る。

(3) ラクトン部位、側鎖部位ともに、共通の光学活性原料より合成する。

これら3項目に関して、それぞれ以降の図によって詳しく示す。

(1) α、β両エポキシドを合成する共通中間体8を定めた。官能基変換を行い、
 11 位の水酸基を脱離基とすればβ-エポキシドが、12 位の水酸基を脱離基と
 すればα-エポキシドがそれぞれ合成可能と考えた(図 8)。



図8. エポキシド形成

(2) 共通中間体 8 は、9 員環ラクトン 9 から 2 工程で導くことのできるアルデヒ ドと、β-ケトホスホネート 10 との Horner-Wadswarth-Emmons (HWE) 反応により合成する (図 9)。(S)-体、(R)-体のラクトン 9 は、共通中間体で あるヒドロキシ酸 11 に対し、水酸基とカルボキシル基のどちらを求核攻撃 させるかによって、双方を合成可能であると考えた。つまり(S)-ラクトンは、 カルボン酸の酸素が脱離して水酸基の立体化学が保持される山口法⁸により 得られ、(R)-ラクトンは水酸基を脱離基とし立体反転を伴いながら進行する 光延法⁹により合成が可能であると考えた。



図 9. ラクトン環の立体制御

(3) ラクトン部分に相当するヒドロキシ酸 11 と側鎖部分に相当するβ-ケトホスホネート 10 とは、ともにアルデヒド 12¹⁰より合成可能と考えた。つまり、L-リンゴ酸より4工程で得られるアルデヒド 12 に対し、それぞれ対応するホスホニウム塩との Wittig 反応により合成可能であると考えた(図 10)。



図 10. フラグメント合成

以上の合成計画に従い、実際の合成を開始した。

4. 共通原料 **12**の調製

共通原料であるアルデヒド 12 は、文献既知の方法 ¹⁰に従い調製した(図 11)。 市販のL-リンゴ酸をメチルエステル 13 とし、続いてボラン・ジメチルスルフィ ド錯体を、触媒量の水素化ホウ素ナトリウム存在下で作用させ、水酸基のα位 のメチルエステルを還元 ¹⁰⁰しジオール 14 とした。アセトニド保護を行った後、 低温下 DIBAL で還元し、望む共通原料であるアルデヒド 12 をよい収率で得る ことができた。



図 11. 共通原料の合成

5. 側鎖部位の合成

共通原料であるアルデヒド 12 から、側鎖部位であるホスホネート 10 の合成 に取り掛かった。まずは既知の工程に従い、対応するホスホニウム塩 16 を調製 した¹¹⁾。青葉アルコール 17 の水酸基を 2 工程によりヨウ素化し、続く PPh₃ と の反応によりホスホニウム塩 16 を合成した (図 12)。



ホスホニウム塩 16 が得られたため、続いて共通原料 12 に対する Wittig 反応 ¹²⁾を行った(図 13)。Wittig 反応では、ホスホニウム塩に塩基を作用させイリド を形成する。この炭素アニオンを安定化するような電子求引基が存在しないイ リドを不安定イリドと呼び、存在するイリドを安定イリドと呼ぶ。一般的に不 安定イリドの Wittig 反応においては(2)-オレフィンが優先して得られ、安定イ リドでは(E)-オレフィンが優先して得られる。またカウンターイオンや反応温 度も重要な要素となる。一般的にリチウム塩などキレーションしやすいカチオ ンを用いたり反応温度を高くしたりすると Z 選択性は低下する。





ホスホニウム塩 16 に対し KHMDS を塩基として用い不安定イリドを形成さ せ、その後アルデヒド 12 を加えて優先的に(2)・オレフィンを得ることができた。 -78 ℃において本反応が進行していることを TLC 上で確認し、溶液中に水を 加えて反応を停止したところ、19 は低収率(39%)に留まり、アルデヒドとホス ホニウム塩の分解物と思われるものが確認された。また EZ 選択性は 2:3 と低 いものであった。これはTLC プレートに乗せるためのキャピラリー中で反応液 が加温され、反応が進行したように見えたものだと考え、反応液を-78 ℃か ら徐々に昇温し、室温となったところで水を加えて反応を停止した。すると収 率、EZ 選択性ともに改善され、望む 19 のみを高い収率で得ることができた (84%, Z isomer only)。 得られた 19 のアセトニド保護を酸性条件で除去しジオール 20 を得た。生じた一級水酸基のみを選択的にピバリン酸エステルへと変換し、残る二級水酸基をTBS 基で保護し 22 とした。続いてピバロイル基を DIBAL を用いて還元的に除去し、得られた一級アルコール 23 を Swern 酸化に付すことによりアルデヒド 24 を得た(図 14)。



図 14. 側鎖部位合成その1

続いてアルデヒド24のメチルエステル26への変換を検討した。最初に亜塩素酸ナトリウムを用いた酸化反応によりアルデヒドをカルボン酸25とした後、ジアゾメタンによるメチルエステル化を行ったところ、望むメチルエステル体26は低収率に留まり、カルボン酸へのTBS基の転位やTBSO基の脱離などが観測された(図15)。



図 15. 側鎖部位合成その2

そこでカルボン酸 25 を経由しない酸化方法により、直接的にメチルエステル 26 を得ようと考えた。つまり、NIS を用いた酸化 ¹³⁾を試みたところ、TBS 基 やオレフィンを損なうことなく、高収率でメチルエステル 26 を得ることができ た。

続くホスホネート 10 への変換は、26 に対するメチルホスホン酸ジメチルの Claisen 縮合により中程度の収率ながら進行し、目的のカップリング前駆体の 合成を達成した(図 16)。



図 16. 側鎖部位合成その3

6. ラクトン部位の合成

6. 1. (S)-ラクトンの合成

続いてラクトン部位の合成に取り掛かった(図 17)。共通原料(S)-12 に対し、 市販のホスホニウム塩 27 を用いた Wittig 反応を行い(Z)-オレフィンへと変換し た後、未精製のままジアゾメタン処理を行いメチルエステル体(S)-28 を得た。 塩酸によるアセトニドの除去でジオール(S)-29 とした後、一級水酸基を PMB 基で保護し(S)-30 とした。塩基性条件でエステルを加水分解し、(S)-ラクトン と(R)-ラクトンの共通前駆体であるヒドロキシ酸(S)-11 の合成を達成した。



図 17. ラクトン部位合成その1

次に(S)-ラクトンを合成するため、山口法®による環化を試みた(図 18)。一般 に 9 員環ラクトン形成反応においては、分子内閉環反応が起こりにくく、分子 間での反応が起こりやすいため、ビスラクトンの形成が競合することが知られ ている。本反応では、ヒドロキシ酸(S)-11 に対し 2,4,6-トリクロロベンゾイル クロリドと作用させ調製した混合酸無水物を、最終的に 3.5 mM の濃度となる ような高希釈条件でシリンジポンプを用いて 6 時間かけてトルエンの DMAP 溶 液に滴下することにより二量体生成を抑制することができ、高い収率で(S)-ラ クトン9を得ることができた。このとき、二量体形成は 3%に抑制することがで きた。



図 18. 山口ラクトン化

続いて DDQ を用いた PMB 基の除去を行いアルコール(S)-31 とし、生じた水酸基に対し Swern 酸化を行いカップリング前駆体となる(S)-体のアルデヒド 32 を得ることができた(図 19)。



図 19. ラクトン部位合成その 2

6.2. (R)-ラクトンの合成

(S)-ラクトンが得られたので、次に(R)-ラクトンの合成に着手した。まずは合成計画に従い、前節での(S)-体合成と同一のヒドロキシ酸(S)-11から、(R)-9への変換を試みた。すなわち、光延反応⁹⁾を用いた環化を検討した(図20)。山口法と同様、高希釈条件で(S)-11を加え攪拌したものの、望む環化体を含む複雑

な混合物を得、原料も 58%回収した。単離が困難であったため粗精製のまま PMB 基を除去したところ、原料回収を考慮すると 50%と中程度の収率で望む 環化体の(*R*)-31 が得られていたことが確認できた。



分子内光延反応を用いた 9 員環ラクトン形成による全合成は、先に述べた桑 原等による topsentolide C₂の合成における1例が報告されている^{7d}。当該報告 においても山口法による環化は 90%と高収率であるのに対し、光延法による環 化は 56%と中程度の収率に留まっている。光延反応における環化反応では、環 員数の制約が大きな影響を与えることが考えられている。本基質に対する光延 反応においても、中員環ラクトン形成が困難であることが示唆された。

本反応では低収率ながら目的の(*R*)-ラクトンが得られたものの、光延反応に よる(*R*)-ラクトンの合成は効率が悪いと考え、合成経路を見直すこととした。 つまり、(*S*)-体の原料である L-リンゴ酸を、逆の立体化学を有する D-リンゴ酸 に変えて、(*S*)-体と同様の工程を経ることにより(*R*)-体を合成することとした (図 21)。カップリング前駆体である(*R*)-32 までの工程は、(*S*)-体とほぼ同様に 進行した。

28



図 21. ラクトン部位合成その 3

7. HWE 反応と続く 4 異性体の合成

7.1. 共通中間体8の合成

側鎖部位と(S)-体、(R)-体の両ラクトン部位の合成が完了したので、両者のカ ップリングを検討した。(図 22)。HWE 反応は Wittig 反応と同様に、塩基を用 いてホスホネートのα位炭素にアニオンを発生させ、アルデヒドに対する求核 攻撃により進行する二重結合形成反応である。オレフィンの EZ 選択性も Wittig 反応と同様の説明が可能であり、HWE 反応で一般的に用いられるβ-ケ トホスホネートは安定イリドと同様に、(E)-体を優先して与える。

アルデヒドやケトンのα位に三級の不斉炭素が存在する場合、LDA やブチル リチウムなどの強力な塩基を用いて反応を行うと、不斉炭素へのエノール化に よりラセミ化を伴う可能性がある。本合成における基質では、両フラグメント ともにラセミ化を警戒しなければならず、より温和な条件で行うこととした。 つまり比較的弱い塩基である DBU を、塩化リチウム存在下使用する正宗法¹⁴⁾ を利用することとした。本方法ではリチウムイオンへのβ-ケトホスホネートの 酸素の配位により、α位のプロトンの酸性度が特異的に上昇し、DBU での脱 プロトン化を可能にする。

まずは(8*S*)-体の合成に取り掛かった。本反応を適用したところ、高い収率で カップリング体である(*E*)-体のオレフィン(8*S*)-33 を得ることができた。また、 いずれの部分も¹H NMR において、エピ化や(*Z*)-体の形成は確認されなかっ た。

(8*R*)-体も(*R*)-体のラクトンを(*S*)-体と同様の条件に付すことにより、よい収率で得ることができた。

また、これにより topsentolide A₁の全ての炭素骨格の構築が完了した。



続いてケトンの立体選択的な 1,2-還元を行った(図 23)。望む *cis*体のエポキシ ドを合成するためには、α-アルコールへと変換する必要がある。(8.5)-体のケ トンを塩化セリウム存在下水素化ホウ素ナトリウムを用いる一般的な Luche 還 元の条件に付したところ、立体選択的に還元が進行し、望むα-アルコールであ る(8.5)-8 を得ることに成功した。生じた水酸基の立体化学は MTPA エステル化 を行い、改良 Mosher 法 ¹⁵⁾により決定した。また ¹H NMR においては、β-ア ルコールは確認されなかった。同様の反応により(8*R*)-33 から、良い収率・立 体選択性で(8*R*)-8 の合成を達成した。



改良 Mosher 法による立体化学の決定を以下に示す(図 24)。(8*R*)-体および (8*S*)-体いずれもα-アルコールであることをよく支持した結果であるといえ る。



図 24. 改良 Mosher 法による立体化学の決定

この立体選択性については、Felkin-Anh のモデル ¹⁰に基づいて説明が可能で ある(図 25)。カルボニル基のα位に不斉中心が存在する場合、求核種がカルボ ニル基へ攻撃する際、立体反発がより小さくなる形をとる。つまりカルボニル 基と、最も大きい置換基 (L) との角度が 90 度となり、二番目に大きい置換基 (M) がその反対側の、カルボニル基の酸素側に存在する状態で、求核剤 (Nu⁻) が一番小さい置換基 (S) の側から近づくこととなる。これに従い考えると、嵩 高いTBSO基がカルボニル基と90度の角度をとり、直鎖状の側鎖がカルボニル 基の酸素側を向く形をとる。還元剤である BH₄⁻は図の右側から近づき、生じ る水酸基はα-体となったと考えられる。



図 25. Felkin-Anh のモデル

7.2. (8*S*)-体の合成

共通中間体である 8 が得られたので、エポキシド形成を行い目的物の合成を 目指した。まずは(8*S*)-体の合成を示す。合成計画でも述べたが、11 位と 12 位 の水酸基のどちらを脱離基とするかでα、β両エポキシドが合成可能である。 β-エポキシドを合成するためには、(8*S*)-8 における遊離の水酸基を脱離基へと 変換すればよい。そこで共通中間体 8 に対し水酸基をメシラートへと変換し 34 とした後、TBAF を作用させた。すると 12 位の TBS 基の除去と、続く塩基性 を利用した 11 位炭素への求核攻撃によりβ-エポキシドが形成し、目的の (8*S*,11*R*,12*S*)-1 の合成を高収率で達成した(図 26)。



図 26. β-エポキシド合成

続いて α -エポキシドの合成に取り掛かった。 α -エポキシドの形成のために は、12 位の酸素官能基を脱離させる必要がある。そこで二級水酸基を EE 基で 保護して 35 とし、TBAF による TBS 基の除去によりアルコール 36 を得た。生 じた水酸基をメシラート 37 へと変換した後、EE 保護を塩酸により除去し 38 とした。最後に先ほどと同様に TBAF の塩基性でエポキシド形成は進行し、望 む α -エポキシドを有する (8*S*,11*S*,12*R*)-1 の合成を達成した(図 27)。



図 27. α·エポキシド合成

7.3. (8R)-体の合成

(8*R*)-体も、(8*S*)-体と同様の工程を経て、ほぼ同じ収率でα、β両エポキシ ドの合成を達成した(図 28)。合成した両異性体ともに、先に合成した鏡像体で ある(8*S*)-体と¹H NMR および¹³C NMR スペクトルが一致した。



図 28. (8R)-体の合成
これでtopsentolide A₁の、考えられる立体化学を有する4種の立体異性体すべての合成を完了した。

8. 立体化学の決定

考えられる全ての立体異性体が得られたので、天然物の立体化学の決定に取り掛かった。単離文献のには、比旋光度、¹H NMR、¹³C NMR の3つが示されている。(8*S*,11*R*,12*S*)-1 と(8*R*,11*S*,12*R*)-1 は互いに鏡像体の関係にあり、比旋 光度は逆の符号を示し、¹H NMR や¹³C NMR は一致する。(8*S*,11*S*,12*R*)-1 と (8*R*,11*R*,12*S*)-1 も互いに鏡像体である。まずは比旋光度を比較し、絞込みを行った。

8.1.比旋光度の比較

合成により得られた4異性体の比旋光度は、それぞれ以下の通りとなった (図 29)。鏡像体同士の符号が逆転し、絶対値はそれぞれ近い値を示した。また 比旋光度に最も寄与するのは8位の立体化学であり、11,12位のエポキシドの立 体化学の寄与は小さいことがわかった。



図 29.4 異性体の旋光度

これに対し天然物の比旋光度は、[α]²⁴D = + 59.4 (c 0.11, MeOH) であると単 離文献に記載されている。符号が合致したのは(8*R*)-体の 2 異性体であり、天然 物は 8*R* であることが判明した。

8.2.¹³C NMR の比較

前節で述べたように、旋光度の比較により天然物は(8*R*,11*R*,12*S*)-1 もしくは (8*R*,11*S*,12*R*)-1 であると決定することができた。次に両ジアステレオマーの NMR スペクトルの比較によりどちらが天然型かを決定することとした。¹³C NMRを比較したところ両ジアステレオマー間の差は微小であり、0.1 ppmより 大きなケミカルシフトの差異は認められなかった。両スペクトルともに天然物 のものと類似したものであることから、¹³C NMR による立体化学の決定は困難 であった。以下に実際のスペクトルを記載する(図 30, 31)。







8.3.¹H NMR の比較

¹³C NMR での判別が困難であったので、次に¹H NMR スペクトルによる決定を試みた。 その結果、¹³C NMR 同様、¹H NMR も文献記載のケミカルシフト値による判別は困難であった(図 32, 33)。しかし詳細な比較を行った結果、いくつかの箇所においてピークの位置や形状の差異が見られた。

図34に、¹H NMRにおいて両ジアステレオマー間に差がみられたメチレンプ ロトン部分に関する拡大図を示す。両ジアステレオマーを詳細に比較すると、 2.8 ppm 付近の 16 位のプロトンのケミカルシフトに若干の違いが見られた。 また複数のプロトンが重なっているものの、2.3-2.4 ppm や 2.05-2.1 ppm に おいてはピークの形状に違いが見られた。これらを天然物と比較すると、いず れの箇所においても(8*R*,11*R*,12*S*)-体が天然物と良い一致を示しているのがわか る。

よって天然の topsentolide A₁ の絶対立体配置は 8*R*,11*R*,12*S* であると決定することができた。

Jung 等は topsentolide C_1 および C_2 において 12 位の水酸基の立体化学を改 良 Mosher 法により *S*であることを決定しており、加えてこれらが topsentolide A_1 および A_2 から生じたアーティファクトであると示唆している^のが、本結果は これらをよく支持する結果である。また本研究の後に行われた桑原等による topsentolide C_2 の絶対立体配置の決定 ^{7d}は、本結果をよく支持する結果である といえる。

41



図 32. (8R,11R,12S)-1 と天然物の ¹H NMR の比較 (500 MHz in CD₃OD)



図 33. (8R,11S,12R)-1 と天然物の ¹H NMR の比較 (500 MHz in CD₃OD)



図 34. ¹H NMR のわずかな違いが見られたメチレンプロトン部分

9. 細胞毒性の検定

天然物の絶対立体配置を決定する過程において、天然物の他に 3 つの立体異 性体も合成した。Jung 等は topsentolide 類すべてに広汎な種々のがん細胞に対 し中程度の毒性を示すことを報告 のしており、topsentolide A₁ はその中でも広 く活性を示している。そこで合成した topsentolide A₁ とその異性体を用いて、 ヒト子宮がん細胞(HeLa)およびヒトリンパ芽球様細胞に対する細胞毒性を調べ ることとした。活性試験に関しては産業技術総合研究所の新家一男、高木基樹 両博士に行っていただいた。その結果、topsentolide A₁ はヒト子宮頸がん細胞 に対し細胞毒性は示さず、ヒトリンパ芽球様細胞に対してそれぞれ弱い毒性を 示した(図 35)。また異性体間の差異はほとんど無かった。



図 35. 細胞毒性の検定

以上の活性試験の結果、細胞はこれら異性体間の構造の差異をほとんど認識 せず、これら4化合物を受容するものと示唆された。また HeLa 細胞に活性を 示さずリンパ芽球様細胞にのみ活性を示したことから、いくつかのがん細胞に 特異的に発現する何らかの受容体のみに作用する可能性が存在することも考え られるため、多種の細胞による試験を行うことによりさらなる知見が得られる のではないかと考える。 第2章のまとめ

以上、本研究により、topsentolide A₁の立体化学の決定を第一の目的とし、 考えられる 4 異性体すべての合成を行った。同一の中間体を経る合成経路を立 案することによりこれらを効率的に作り分け、すべての異性体の合成を達成し た。これら 4 異性体の比旋光度および NMR スペクトルの僅かな差異の比較に より、天然物の絶対立体配置は 8*R*,11*R*,12*S* であることを決定した。本合成経 路により、天然型 topsentolide A₁を 12 工程、13%の収率での合成を達成する ことができ、効率のよい合成経路を確立できたといえる。また、さらなる活性 試験を容易にすることを可能としたと考えている。



また天然物に加え、その構造決定の過程にて立体化学の異なる 3 種の異性体 を得た。これらの細胞毒性の検定の結果、天然物とその 3 種の異性体はヒトリ ンパ芽球様細胞に対して同程度の弱い毒性を示した。立体化学の細胞毒性に対 し与える影響は少ないことが示唆されたこと、また細胞の種類により異なる結 果を与えたことから、今回使用した細胞とは異なる細胞を利用することにより さらなる知見が得られると考える。このような中員環ラクトンを有するオキシ リピンの立体化学の差異を試験した結果は少なく、オキシリピン類の生理活性 に関する知見を拡充することができたと考えている。以上の研究結果を基にし、 さらなる高活性な化合物の創生の参考になることを期待する。

第3章 Dichrocephone A および B の合成研究

本章の内容は、学術雑誌論文として出版する計画があるため公表できない。5年 以内に出版予定である。

第4章 結論

本論において、がん細胞に対して細胞毒性を有する天然有機化合物の合成研 究を述べた。第2章において筆者が合成目的物として掲げた topsentolide A₁ を合成する主要目的のひとつは、立体化学の決定であり、本論を通じてこの目 的は達成された。分析機器や試薬の発達に伴い、構造決定の方法や正確さも飛 躍的に向上してきた。特に今日の NMR の発展は著しく、本化合物の NMR を 駆使した構造決定は正確なものであった。しかし絶対立体配置の決定までは至 らず、今回4つの異性体すべてを合成し、詳細な比較を行うことにより初めて それが判明した。天然物合成の存在意義が問われる昨今、本論文によりその意 義の一端を再確認できたと考えている。また本目的を達成するに際し、4 種類 の立体化学の異なるオキシリピンを合成することとなった。実際に活性試験を 行ったところ、ヒトリンパ芽球様細胞に対する弱い細胞毒性が認められ、その 異性体同士の差異は微小であった。このもの自体を新規抗がん剤として使用す ることは困難であるが、類似のオキシリピン類の作用を考察する上で一定の知 見を得たと考えている。第3章において、dichrocephone 類の全合成には至ら なかったものの、還元的ラジカル反応やニッケルを用いた[3.3.3]propellane 骨 格の構築法を確立することができた。その後の置換基導入の検討により [3.3.3] propellane 骨格に対する反応の選択性に関する様々な知見を得ることが できた。同様の[3.3.3]propellane 骨格を有する modhephene は初期の合成検討 が後のグループの参考となり、複数の形式合成が生まれたことを鑑みるに、本 研究は今後の研究に対し影響を与えられるものと考える。今後 dichrocephone 類の合成が達成され、新たな医薬の創出に参考となることを期待する。

実験の部

第2章に関する実験

比旋光度は JASCO DIP-1000 polarimeter を用いて測定した。MS は JEOL JMS SX102 を用いて測定した。¹H NMR (300 MHz) は JEOL JNM AL300 に より測定し、¹H NMR (500 HMz) および ¹³C NMR (125 MHz) は JEOL JNM GSX500 を用いて測定した。化学シフトは重水素化溶媒中の残存プロトンまた はカーボンによりシグナルを内部標準として補正し、¹H NMR はクロロホ ルム (CDCl₃: $\delta_{\rm H}$ = 7.26) もしくはメタノール (CD₃OD : $\delta_{\rm H}$ = 3.30)、¹³C NMR はクロロホルム (CDCl₃ : $\delta_{\rm C}$ = 77.23) もしくはメタノール (CD₃OD : $\delta_{\rm H}$ = 49.00)の値を用いた。シリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィーには Merck silica gel 60 (0.060-0.200 mm)を用いた。薄層クロマトグラフィーには Merck TLC plates silica gel 60 F₂₅₄ (0.25 mm)を用いた。 (S)-2,2-Dimethyl-4-[(2Z,5Z)-octa-2,5-dienyl]-1,3-dioxolane(19)



アルゴン雰囲気下、-78 ℃でホスホニウム塩 16 (11.84 g, 25.14 mmol)の無水 THF (100 ml) 懸濁液に KHMDS (0.5 M in toluene, 50 ml, 25 mmol) を加え、 10 分攪拌した。これに対してアルデヒド(*S*)-12 (3.60 g, 25.0 mmol)の無水 THF (10 ml) 溶液をキャヌラを経由して加え、30 分攪拌した。-78 ℃のアセ トン・ドライアイス浴を取外し、30 分をかけて徐々に室温まで加温し、同温で 2 時間攪拌した。反応液に水を加え、エーテルで抽出した。有機層を水、飽和食 塩水の順で洗い、無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリ カゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、へキサン/酢酸エチル (25:1) で溶出することにより、オレフィン 19 (4.408 g, 20.99 mmol, 84%) を 無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{18} = 1.4591.$ [a]_D²⁰ = +25 (*c* 1.1, CHCl₃). IR (film): v = 2965, 2934, 2874, 1369, 1216, 1065 cm⁻¹. ¹H NMR (300 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 0.97 (3H, t, *J* = 7.2 Hz), 1.36 (3H, s), 1.43 (3H, s), 2.07 (2H, m), 2.33 (1H, m), 2.43 (1H, m), 2.80 (2H, br t, *J* = 6.9 Hz), 3.56 (1H, dd, *J* = 7.8, 7.2 Hz), 4.03 (1H, dd, *J* = 7.8, 6.0 Hz), 4.13 (1H, m), 5.26-5.53 (4H, m). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 14.4, 20.8, 25.8, 25.9, 27.1, 31.7, 69.2, 75.8, 109.1, 124.3, 126.9, 131.3, 132.4. ESI-HRMS m/z calcd for C₁₃H₂₂NaO₂ [M+Na]⁺ 233.1512, found 233.1517. (2S,4Z,7Z)-Deca-4,7-diene-1,2-diol (20)



化合物 19 (10.49 g, 50.0 mmol) の THF (150 ml) 溶液に対し、1 N の塩酸 (50 ml) を加え、室温で 15 時間攪拌した。反応液に飽和炭酸水素ナトリウム水溶液 を加え、酢酸エチルで抽出した。有機層を飽和食塩水で洗い、無水硫酸マグネ シウムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグ ラフィーで精製し、ヘキサン/酢酸エチル (2:1) で溶出することにより、ジ オール 20 (7.64 g, 44.9 mmol, 90%) を無色油状物質として得た。 $n_D^{19} = 1.4868. [a]_D^{22} = +14 (c 0.50, CHCl_3). IR (film): v = 3333, 2964, 1068 cm⁻¹. ¹H NMR (300 MHz, CDCl_3): <math>\delta$ (ppm) = 0.97 (3H, t, J = 7.8 Hz), 1.88 (2H, br), 2.02-2.11 (2H, m), 2.20-2.37 (2H, m), 2.81 (2H, br t, J = 7.2 Hz), 3.49 (1H, dd, J = 11.1, 6.9 Hz), 3.69 (1H, dd, J = 11.1, 3.3 Hz), 3.76 (1H, m), 5.27-5.61 (4H, m). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl_3): δ (ppm) = 14.4, 20.8, 25.8, 31.5, 66.5, 72.0,

124.7, 126.8, 132.0, 132.5. ESI-HRMS m/z calcd for C₁₀H₁₈NaO₂ [M+Na]+ 193.1199, found 193.1192.

(2S,4Z,7Z)-2-Hydroxydeca-4,7-dienyl pivalate (21)



アルゴン雰囲気下、0 ℃でジオール 20 (2.458 g, 14.45 mmol) のピリジン (60 ml) 溶液にピバル酸クロリド (2.1 ml, 17.59 mmol) を加え、室温で 1.5 時 間攪拌した。反応液に水を加え、エーテルで抽出した。有機層を飽和硫酸銅水 溶液、飽和炭酸水素ナトリウム水溶液、水、飽和食塩水の順で洗い、無水硫酸 マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロ マトグラフィーで精製し、ヘキサン/酢酸エチル(25:1)で溶出することによ り、ピバル酸エステル 21 (3.27 g, 12.86 mmol, 89%)を無色油状物質として得 た。

 $n_{\rm D}^{18} = 1.4657. \ [a]_{\rm D}^{24} = +8.3 \ (c \ 0.61, \ {\rm CHCl_3}). \ {\rm IR} \ ({\rm film})$: v = 3445, 2964, 1732, 1160 cm⁻¹. ¹H NMR (300 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 0.97 (3H, t, J= 7.5 Hz), 1.23 (9H, s), 2.02-2.12 (3H, m), 2.32 (2H, br t, J= 6.9 Hz), 2.81 (2H, br t, J= 7.2 Hz), 3.88 (1H, m), 4.02 (1H, dd, J= 11.1, 6.6 Hz), 4.16 (1H, dd, J= 11.1, 2.1 Hz), 5.27-5.58 (4H, m). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 14.4, 20.8, 25.8, 27.4, 31.7, 39.1, 68.0, 70.0, 124.3, 126.7, 132.1, 132.5, 178.9. ESI-HRMS m/z calcd for C₁₅H₂₆NaO₃ [M+Na]⁺ 277.1774, found 277.1777.

(2S,4Z,7Z)-2-(*t*-Butyldimethylsilyloxy)deca-4,7-dienyl pivalate (22)



アルゴン雰囲気下、0 ℃でアルコール 21 (2.71 g, 10.66 mmol) の塩化メチレン(100 ml) 溶液に 2,6-ルチジン (3.3 g, 31 mmol) と TBSOTf (4.01 g, 15.2 mmol) を加え、室温で 10 分攪拌した。反応液に水を加え、塩化メチレンで抽出した。無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、ヘキサン/酢酸エチル(50:1)で溶出することにより、シリルエーテル 22 (3.78 g, 10.27 mmol, 96%) を無色の油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{18} = 1.4553$. [α]_D²³ = +7.9 (*c* 0.45, CHCl₃). IR (film): v = 3011, 2959, 1731,

1156 cm⁻¹. ¹H NMR (300 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 0.07 (6H, s), 0.88 (9H, s), 0.97 (3H, t, J = 7.5 Hz), 1.23 (9H, s), 2.01-2.09 (2H, m), 2.24-2.38 (2H, m), 2.78 (2H, br t, J = 6.6 Hz), 3.86-4.03 (3H, m), 5.27-5.47 (4H, m). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = -4.45, -4.4, 14.5, 18.2, 20.8, 25.9, 26.0, 27.4, 32.8, 39.0, 67.8, 70.3, 125.1, 127.1, 130.8, 132.3, 178.7. ESI-HRMS m/z calcd for C₂₁H₄₀NaO₃Si [M+Na]⁺ 391.2639, found 391.2628.

(2S, 4Z, 7Z)-2-(t-Butyldimethylsilyloxy)deca-4,7-dien-1-ol (23)



アルゴン雰囲気下、-50 ℃でエステル 22 (3.78 g, 10.27 mmol) の無水塩化 メチレン (100 ml) 溶液に DIBAL (1.03 M in Hex, 22 ml, 23 mmol) を滴下し、 20 分攪拌した。反応液に飽和酒石酸ナトリウムカリウム水溶液 (200 ml) と塩 化メチレン(100 ml) を加え、室温で 3 時間攪拌した。エーテルで抽出し、有機 層を水と飽和食塩水で洗い、無水硫化マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。 残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、ヘキサン/酢 酸エチル (25:1) で溶出することにより、アルコール 23 (2.82 g, 9.92 mmol, 97%) を無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{17} = 1.4666. \ [\alpha]_{\rm D}^{25} = +21 \ (c \ 0.48, \ {\rm CHCl_3}). \ {\rm IR} \ ({\rm film}): v = 2957, 1255, 1105 \ {\rm cm^{-1}}.$ ¹H NMR (300 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 0.10 (6H, s), 0.91 (9H, s), 0.97 (3H, t, J= 7.2 Hz), 1.65 (1H, br), 2.07 (2H, qui, J= 7.2 Hz), 2.24-2.38 (2H, m), 2.79 (2H, br t, J= 6.9 Hz), 3.44 (1H, dd, J=11.1, 5.4 Hz), 3.56 (1H, dd, J= 11.1, 3.9 Hz), 3.77 (1H, m), 5.27-5.47 (4H, m). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = -4.4, -4.2, 14.5, 18.3, 20.8, 26.0, 26.1, 31.2, 66.2, 72.9, 125.1, 127.0, 130.8, 132.3. ESI-HRMS m/z calcd for $C_{16}H_{32}NaO_2Si$ [M+Na]⁺ 307.2064, found 307.2078.

(2S,4Z,7Z)-2-(t-Butyldimethylsilyloxy)deca-4,7-dienal (24)



アルゴン雰囲気下、-78 ℃で塩化オキサリル (1.5 ml, 18 mmol) の無水塩 化メチレン (10 ml) 溶液に対し、DMSO (2.49 ml, 35.1 mmol) を滴下し 20 分 攪拌した。これに対しアルコール 23 (2.49 g, 8.76 mmol) の無水塩化メチレン (1 ml) 溶液を滴下し、-78 ℃で 20 分攪拌した。続いてトリエチルアミン (7.34 ml, 52.6 mmol) を滴下し 50 分攪拌しながら室温まで昇温した。反応液に 飽和炭酸水素ナトリウム水溶液を加え、エーテルで抽出した。有機層を飽和炭 酸水素ナトリウム水溶液、水、飽和食塩水の順に洗い、無水硫酸マグネシウム で乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィ ーで精製し、ヘキサン/酢酸エチル (20:1) で溶出することによりアルデヒド 24 (2.38 g, 8.42 mmol, 96%) を無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{19} = 1.4646. \ [a]_{\rm D}^{22} = -19 \ (c \ 1.0, \ CHCl_3). \ IR \ (film): v = 3011, \ 2957, \ 2931, \ 1738, 1254, 1112 \ cm^{-1}. \ ^{1}H \ NMR \ (300 \ MHz, \ CDCl_3): \ \delta \ (ppm) = 0.08 \ (3H, \ s), \ 0.10 \ (3H, \ s), \ 0.91 \ (9H, \ s), \ 0.97 \ (3H, \ t, \ J = 7.8 \ Hz), \ 2.00^{-2}.09 \ (2H, \ m), \ 2.43 \ (2H, \ m), \ 2.78 \ (2H, \ br), \ 4.01 \ (1H, \ dt, \ J = 1.5, \ 6.3 \ Hz), \ 5.26^{-5}.53 \ (4H, \ m), \ 9.61 \ (1H, \ d, \ J = 1.5 \ Hz). \ ^{13}C \ NMR \ (125 \ MHz, \ CDCl_3): \ \delta \ (ppm) = -4.6, \ -4.5, \ 14.5, \ 18.4, \ 20.8, \ 25.9, \ 26.0, \ 31.1, \ 77.7, \ 123.7, \ 126.8, \ 131.7, \ 132.5, \ 204.1. \ ESI-HRMS \ m/z \ calcd \ for \ C_{16}H_{30}NaO_2Si \ [M+Na]^+ \ 305.1907, \ found \ 305.1889.$





NIS (3.90 g, 17.3 mmol) のメタノール (90 ml) 溶液に対し、炭酸カリウム (2.67 g, 19.33 mmol) を加え、懸濁液を 20 分攪拌した。アルデヒド 24 (2.44 g, 8.64 mmol) のメタノール (20 ml) 溶液を加え、室温で 2 時間攪拌した。反応 液にチオ硫酸ナトリウム水溶液を加え、エーテルで抽出した。有機層を水と飽 和食塩水で洗い、無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリ カゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、ヘキサンノ酢酸エチル (25:1) で溶出することによりメチルエステル 26 (2.11 g, 6.76 mmol, 78%) を 無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{17} = 1.4618. \ [\alpha]_{\rm D}^{24} = -1.5 \ (c \ 0.82, \ {\rm CHCl_3}). \ {\rm IR} \ ({\rm film}): v = 3011, \ 2956, \ 2858, 1759, 1136 \ {\rm cm^{-1}}. \ {}^{1}{\rm H} \ {\rm NMR} \ (300 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl_3}): \ \delta \ ({\rm ppm}) = 0.06 \ (3{\rm H, s}), \ 0.08 \ (3{\rm H, s}), 0.90 \ (9{\rm H, s}), 0.97 \ (3{\rm H, t}, \ J = 7.8 \ {\rm Hz}), \ 2.01{\ -}2.10 \ (2{\rm H, m}), \ 2.50 \ (2{\rm H, m}), \ 2.78 \ (2{\rm H, br}), \ 3.72 \ (3{\rm H, s}), \ 4.24 \ (1{\rm H, t}, \ J = 6.3 \ {\rm Hz}), \ 5.26{\ -}5.53 \ (4{\rm H, m}). \ {}^{13}{\rm C} \ {\rm NMR} \ (125 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl_3}): \ \delta \ ({\rm ppm}) = -5.0, \ -4.8, \ 14.5, \ 18.5, \ 20.8, \ 25.8, \ 25.9, \ 33.5, \ 52.0, \ 72.4, \ 124.4, \ 127.1, \ 131.4, \ 132.3, \ 174.0. \ {\rm ESI-HRMS} \ {\rm m/z} \ {\rm calcd} \ {\rm for} \ {\rm C}_{17}{\rm H_{32}}{\rm NaO_3}{\rm Si} \ [{\rm M+Na}]^+ \ 335.2013, \ {\rm found} \ 335.1994.$

Dimethyl (3S,5Z,8Z)-3-(t-butyldimethylsilyloxy)-2-oxoundeca-

5,8-dienylphosphonate (10)



アルゴン雰囲気下、-78 ℃でジメチルリン酸メチル (360 mg, 2.90 mmol) の THF (30 ml) 溶液に対し、*n*-BuLi (2.64 M in Hex, 1.1 ml, 2.90 mmol) を加 え、15分攪拌した。これにエステル 26 (880 mg, 2.82 mmol) の THF (3 ml) 溶 液を加え、40 分攪拌した。反応液に飽和塩化アンモニウム水溶液を加え、酢酸 エチルで抽出した。有機層を飽和食塩水で洗い、無水硫酸マグネシウムで乾燥 後、減圧濃縮した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精 製し、ヘキサン/酢酸エチル (1:1)で溶出することによりホスホネート 10 (0.62 g, 1.48 mmol, 52%) を無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{19} = 1.4728. \ [\alpha]_{\rm D}^{24} = +13 \ (c \ 1.0, \ CHCl_3). \ IR \ (film): v = 3445, \ 3274, \ 3010, 2957, 2857, 1724, 1257 \ cm^{-1}. \ ^{1}H \ NMR \ (300 \ MHz, \ CDCl_3): \ \delta \ (ppm) = 0.08 \ (6H, s), 0.92 \ (9H, s), 0.97 \ (3H, t, J = 7.5 \ Hz), 2.01 \cdot 2.08 \ (2H, m), 2.39 \ (1H, m), 2.49 \ (1H, m), 2.76 \ (2H, br), 3.23 \ (1H, dd, J = 19.8, 15.3 \ Hz), 3.29 \ (1H, dd, J = 19.8, 15.3 \ Hz), 3.79 \ (6H, d, J = 11.1 \ Hz), 4.17 \ (1H, t, J = 6.0 \ Hz), 5.23 \cdot 5.53 \ (4H, m). \ ^{13}C \ NMR \ (125 \ MHz, \ CDCl_3): \ \delta \ (ppm) = -4.7, -4.6, 14.5, 18.3, 20.8, 25.8, 26.0, 32.5, 35.5 \ (d, J = 135 \ Hz), 53.2 \ (d, J = 6 \ Hz), 78.7, 123.7, 126.8, 131.7, 132.5, 204.7. \ ESI \cdot HRMS \ m/z \ calcd \ for \ C_{19}H_{37}NaO_5PSi \ [M+Na]^+ \ 427.2040, \ found 427.2060.$



Methyl (\mathbb{Z}) -7- $[(\mathbb{S})$ -2,2-dimethyl-1,3-dioxolan-4-yl]hept-5-enoate $((\mathbb{S})$ -28)

アルゴン雰囲気下、0 ℃でホスホニウム塩 27 (22.3 g, 50.3 mmol)の THF (200 ml) 懸濁液に対し、NaHMDS (1 M in THF, 100 ml, 100 mmol) を 20 分 かけて滴下し、そのまま 20 分攪拌した。-78 ℃とした後、アルデヒド(*S*)-12 (7.20 g, 50.0 mmol)の THF (20 ml) 溶液を加え、1.5 時間攪拌した。反応液を 室温にし、そのまま 2 時間攪拌した。反応液に水とエーテルを加え、水で抽出 した。水層を硫酸アンモニウムで飽和させ二層とした後、酢酸エチルで抽出し た。有機層を無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮し、粗精製のカルボン 酸を得た。粗精製のカルボン酸をメタノールに溶解し、ジアゾメタンのエーテ ル溶液 (ニトロソメチルウレアを50%KOH水溶液とエーテルの二相系に加える ことで調製し、KOH で乾燥したもの)を、TLC で確認しながらカルボン酸が 消失するまで加えた。反応液から気泡が出なくなるまで酢酸を加え、飽和炭酸 水素ナトリウム水溶液で中和し、エーテルで抽出した。有機層を飽和炭酸水素 ナトリウム水溶液と飽和食塩水で洗い、無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧 濃縮した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、ヘ キサン/酢酸エチル(4:1)で溶出させることによりメチルエステル(S)-28 (8.30 g, 34.3 mmol, 69%)を無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{20} = 1.4558$. [a]_D²⁴ = +23 (*c* 0.10, CHCl₃). IR (film): v = 2958, 2950, 2873, 1739, 1218, 1063 cm⁻¹. ¹H NMR (300 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 1.35 (3H, s), 1.42 (3H, s), 1.70 (2H, qui, *J* = 6.9 Hz), 2.09 (2H, q, *J* = 6.9 Hz), 2.21-2.42 (4H, m), 3.55 (1H, dd, *J* = 7.8, 6.9 Hz), 3.67 (3H, s), 4.03 (1H, dd, *J* = 7.8, 6.0 Hz),

4.11 (1H, m), 5.43 (1H, dt, J= 10.5, 6.9 Hz), 5.47 (1H, dt, J= 10.5, 6.9 Hz). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 24.9, 25.8, 26.9, 27.1, 31.7, 33.6, 51.7, 69.2, 75.8, 109.1, 125.3, 131.7, 174.2. ESI-HRMS m/z calcd for C₁₃H₂₂NaO₄ [M+Na]⁺ 265.1410, found 265.1366.

Methyl (2)-7-[(R)-2,2-dimethyl-1,3-dioxolan-4-yl]hept-5-enoate ((R)-28)

上記の(S)-20 の合成と同様の方法に従い、(R)-12 (10.8 g, 75.0 mmol) より

(R)-28 (12.24 g, 50.58 mmol, 67%)を無色油状物質として得た。

nD²⁰ = 1.4557. [a]D²¹ = -24 (c 0.06, CHCl₃). IR および NMR は(S)-28のものと 一致した。ESI-HRMS m/z calcd for C₁₃H₂₂NaO₄ [M+Na]⁺ 265.1410, found 265.1439.

Methyl (5Z,8S)-8,9-dihydroxynon-5-enoate ((S)-29)



化合物(S)-28 (2.634 g, 10.88 mmol) の THF (20 ml) 溶液に対し、1 N 塩酸 (5 ml) を加え、室温で 18 時間攪拌した。反応液を飽和炭酸水素ナトリウム水 溶液で中和し、酢酸エチルで抽出した。有機層を無水硫酸マグネシウムで乾燥 後、減圧濃縮した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精 製し、ヘキサン/酢酸エチル (1 : 1) で溶出することによりジオール(S)-29 (2.141 g, 10.60 mmol, 97%) を無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}{}^{20} = 1.4770. \ [\alpha]_{\rm D}{}^{23} = +5.6 \ (c \ 0.02, \ {\rm CHCl}_3). \ {\rm IR} \ ({\rm film}): v = 3401, \ 2950, \ 1738, 1220, \ 1034 \ {\rm cm}{}^{-1}. \ {}^1{\rm H} \ {\rm NMR} \ (300 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl}_3): \ \delta \ ({\rm ppm}) = 1.71 \ (2{\rm H}, \ {\rm qui}, \ J = 7.2 \ {\rm Hz}), \ 1.79 \ (2{\rm H}, \ {\rm br}), \ 2.11 \ (2{\rm H}, \ {\rm q}, \ J = 7.2 \ {\rm Hz}), \ 2.17 \ (2{\rm H}, \ {\rm m}), \ 2.33 \ (2{\rm H}, \ {\rm t}, \ J = 1.16 \ {\rm Hz})$

7.2 Hz), 3.49 (1H, dd, J = 11.1, 6.6 Hz), 3.67 (3H, s), 3.68 (1H, dd, J = 11.1, 2.7 Hz), 3.75 (1H, m), 5.41-5.57 (2H, m). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 24.9, 26.8, 31.5, 33.6, 51.8, 66.4, 72.0, 125.9, 132.2, 174.5. ESI-HRMS m/z calcd for C₁₀H₁₈NaO₄ [M+Na]⁺ 225.1097, found 225.1104.

Methyl (5Z,8S)-8-hydroxy-9-(p-methoxybenzyloxy)non-5-enoate ((S)-30)

ジオール(S)-29 (841 mg, 4.16 mmol) の塩化メチレン (40 ml) 溶液に対し、 *p*メトキシベンジルオキシトリクロロアセトイミデート (1.23 g, 4.36 mmol) の塩化メチレン (20 ml) 溶液、続いて *p*トルエンスルホン酸一水和物 (40.0 mg, 0.21 mmol) を加え、室温で 16 時間攪拌した。反応液に飽和炭酸水素ナト リウム水溶液を加え、塩化メチレンで抽出した。有機層を無水硫酸マグネシウ ムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフ ィーで精製し、ヘキサン/酢酸エチル (2:1) で溶出させることによりエーテ ル(S)-30 (790 mg, 2.62 mmol, 63%) を茶色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{20} = 1.5162. \ [\alpha]_{\rm D}^{23} = +2.0 \ (c \ 0.20, \ {\rm CHCl_3}). \ {\rm IR} \ ({\rm film}): v = 3460, \ 2950, \ 1732, 1248, 1035 \ {\rm cm}^{-1}. \ {}^{1}{\rm H} \ {\rm NMR} \ (300 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl_3}): \ \delta \ ({\rm ppm}) = 1.57 \ (1{\rm H}, \ {\rm br}), \ 1.69 \ (2{\rm H}, \ {\rm qui}, \ J = 7.2 \ {\rm Hz}), \ 2.08 \ (2{\rm H}, \ {\rm q}, \ J = 7.2 \ {\rm Hz}), \ 2.20^{-}2.25 \ (2{\rm H}, \ {\rm m}), \ 2.31 \ (2{\rm H}, \ {\rm t}, \ J = 7.2 \ {\rm Hz}), \ 3.33 \ (1{\rm H}, \ {\rm dd}, \ J = 9.3, \ 7.2 \ {\rm Hz}), \ 3.48 \ (1{\rm H}, \ {\rm dd}, \ J = 9.3, \ 3.3 \ {\rm Hz}), \ 3.66 \ (3{\rm H}, \ {\rm s}), \ 3.81 \ (3{\rm H}, \ {\rm s}), \ 3.85 \ (1{\rm H}, \ {\rm m}), \ 4.48 \ (2{\rm H}, \ {\rm s}), \ 5.42^{-}5.53 \ (2{\rm H}, \ {\rm m}), \ 6.89 \ (2{\rm H}, \ {\rm d}, \ J = 8.7 \ {\rm Hz}), \ 7.25 \ (2{\rm H}, \ {\rm d}, \ J = 8.7 \ {\rm Hz}). \ {}^{13}{\rm C} \ {\rm NMR} \ (125 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl_3}): \ \delta \ ({\rm ppm}) = 24.9, \ 26.8, \ 31.5, \ 33.6, \ 51.7, \ 55.4, \ 70.4, \ 73.2, \ 73.8, \ 114.0, \ 126.0, \ 129.6, \ 130.2, \ 131.5, \ 159.5, \ 174.2. \ {\rm ESI-HRMS} \ {\rm m/z} \ {\rm calcd} \ {\rm for} \ {\rm C}_{18}{\rm H_{26}}{\rm NaO_5} \ [{\rm M+Na}]^+ \ 345.1672, \ {\rm m/z} \ {\rm m/z}$

found 345.1700.

(5Z, 8S)-8-Hydroxy-9-(p-methoxybenzyloxy)non-5-enoic acid ((S)-11)



エステル(S)-30 (790 mg, 2.62 mmol) をメタノール (10 ml) と水 (2 ml) に溶 解し、それに対し水酸化リチウムー水和物 (332 mg, 7.92 mmol) を加え、室温 で14時間攪拌した。反応液に飽和塩化アンモニウム水溶液を加え、酢酸エチル で抽出した。水層に酢酸を加え酸性とし、さらに酢酸エチルで抽出した。有機 層を全てまとめ、無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリ カゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、ヘキサン/酢酸エチル (1:1) で溶出することによりヒドロキシカルボン酸(S)-11 (742 mg, 2.56 mmol, 98%) を黄色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{20} = 1.5250. \ [\alpha]_{\rm D}^{24} = +0.97 \ (c \ 0.40, \ {\rm CHCl}_3). \ {\rm IR} \ ({\rm film}): v = 3420, 2936, 1713, 1248, 1035 \ {\rm cm}^{-1}. \ {}^1{\rm H} \ {\rm NMR} \ (300 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl}_3): \delta \ ({\rm ppm}) = 1.25 \ (1{\rm H}, \ {\rm br}), 1.71 \ (2{\rm H}, \ {\rm qui}, J = 7.5 \ {\rm Hz}), 2.07 \cdot 2.14 \ (2{\rm H}, \ {\rm m}), 2.20 \cdot 2.27 \ (2{\rm H}, \ {\rm m}), 2.35 \ (2{\rm H}, \ {\rm t}, J = 7.5 \ {\rm Hz}), 3.34 \ (1{\rm H}, \ {\rm dd}, J = 9.3, 7.5 \ {\rm Hz}), 3.48 \ (1{\rm H}, \ {\rm dd}, J = 9.3, 3.3 \ {\rm Hz}), 3.81 \ (3{\rm H}, \ {\rm s}), 3.84 \ (1{\rm H}, \ {\rm m}), 4.48 \ (2{\rm H}, \ {\rm s}), 5.45 \cdot 5.51 \ (2{\rm H}, \ {\rm m}), 6.89 \ (2{\rm H}, \ {\rm d}, J = 8.7 \ {\rm Hz}), 7.26 \ (2{\rm H}, \ {\rm d}, J = 8.7 \ {\rm Hz}). \ {}^{13}{\rm C} \ {\rm NMR} \ (125 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl}_3): \delta \ ({\rm ppm}) = 24.6, 26.7, 31.4, 33.5, 55.5, 70.5, 73.2, 73.8, 114.0, 126.2, 129.6, 130.2, 131.4, 159.5, 179.2. \ {\rm ESI-HRMS} \ {\rm m/z \ calcd \ for \ C_{17}{\rm H}_{24}{\rm NaO}_5 \ [{\rm M+Na}]^+ \ 331.1516, \ found \ 331.1541.}$

(R,Z)-8-Hydroxy-9-*p*-Methoxybenzyloxy-5-nonenoic acid ((R)-11)

上記の(S)-11の合成と同様の方法に従い、(R)-28 (12.24 g, 50.58 mmol)より 3 工程を単離せずに(R)-11 (6.386 g, 22.02 mmol, 3 steps, 44%)を黄色油状物質 として得た。

 $n_{D}^{20} = 1.5246$. [a] $_{D}^{21} = -0.26$ (c 0.10, CHCl₃). IR および NMR は(S)-5 のもの と一致した。. ESI-HRMS m/z calcd for C₁₇H₂₄NaO₅ [M+Na]⁺ 331.1516, found 331.1507.

(5Z,8S)-9-(p-Methoxybenzyloxy)non-5-en-8-olide ((S)-9)



アルゴン雰囲気下、0 ℃でヒドロキシカルボン酸(S)-11 (2.01 g, 6.91 mmol) の THF (10 ml) 溶液に対し、トリエチルアミン (1.1 ml, 7.88 mmol) と 2,4,6-トリクロロベンゾイルクロリド (1.08 ml, 6.91 mmol) を加え、室温で 2 時間攪 拌した。生じた塩をセライトにより濾過して除去後、トルエンで洗い込んで液 量を 60 ml とした。この溶液を還流した DMAP (16.4 g, 134 mmol) のトルエン (2.0 l, 3.5 mM) 溶液に対し、シリンジポンプを用い 8 時間かけて滴下し、その まま 1 時間攪拌した。反応液を濃縮しトルエンを留去した後、水を加えエーテ ルで抽出した。有機層を水と飽和食塩水で洗い、無水硫酸マグネシウムで乾燥 した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、ヘキサ ン/酢酸エチル (9:1, then 4:1) で溶出することで、ラクトン(S)-9 (1.53 g, 5.61 mmol, 81%) を黄色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{24} = 1.5344$. [a]_D²⁵ = -57 (c 0.08, CHCl₃). IR (film): v = 2948, 1740, 1249,

1034 cm⁻¹. ¹H NMR (300 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 1.78 (1H, m), 2.02-2.09 (3H, m), 2.22-2.55 (4H, m), 3.52 (1H, dd, J= 10.5, 4.8 Hz), 3.60 (1H, dd, J= 10.5, 6.0 Hz), 3.81 (3H, s), 4.48 (1H, d, J= 11.7 Hz), 4.54 (1H, d, J= 11.7 Hz), 4.97 (1H, m), 5.45-5.53 (2H, m), 6.88 (2H, d, J= 8.7 Hz), 7.27 (2H, d, J= 8.7 Hz). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 25.5, 26.7, 30.8, 33.7, 55.4, 71.2, 71.9, 73.0, 114.0, 124.6, 129.5, 130.2, 135.0, 159.4, 174.4. ESI-HRMS m/z calcd for C₁₇H₂₂NaO₄ [M+Na]⁺ 313.1410, found 313.1441.

(5Z, 8R)-9-(p-Methoxybenzyloxy)non-5-en-8-olide ((R)-9)

上記の(S)-9 の合成と同様の方法に従い、(R)-11 (9.0 mg, 0.031 mmol) より (R)-9 (6.4 mg, 0.024 mmol, 76%) を黄色油状物質として得た。 $n_D^{24} = 1.5344$. [a] $_D^{21} = +63$ (c 0.15, CHCl₃). IR および NMR は(S)-3 のものと 一致した。 ESI-HRMS m/z calcd for C₁₇H₂₂NaO₄ [M+Na]⁺ 313.1410, found 313.1407.

(5Z, 8S)-9-Hydroxynon-5-en-8-olide ((S)-31)



化合物(S)-9 (246 mg, 0.903 mmol)の塩化メチレン(3 ml)溶液に、水(0.3 ml)と DDQ (0.29 g, 1.28 mmol)を加え、二層を室温で1時間激しく攪拌した。 反応液に飽和炭酸水素ナトリウム水溶液を加え、塩化メチレンで抽出した。有 機層を飽和食塩水で洗い、無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。残 渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、ヘキサン/酢酸 エチル (2:1) で溶出することにより、アルコール(S)-31 (134 mg, 0.787 mmol, 87%) を無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{24} = 1.4985$. [a]_D²⁵ = -86 (*c* 0.18, CHCl₃). IR (film): v = 3444, 2948, 1744, 1715 cm⁻¹. ¹H NMR (300 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 1.61 (1H, br), 1.81 (1H, m), 1.99-2.13 (3H, m), 2.25-2.55 (4H, m), 3.76-3.82 (2H, m), 4.88 (1H, m), 5.45-5.56 (2H, m). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 25.4, 26.7, 30.2, 33.7, 64.8, 74.1, 124.4, 134.9, 174.6. ESI-HRMS m/z calcd for C₉H₁₄NaO₃ [M+Na]⁺ 193.0835, found 193.0831.

(5Z, 8R)-9-Hydroxynon-5-en-8-olide ((R)-31)

上記の(S)-31 の合成と同様の方法に従い、(R)-9 (2.53 g, 9.32 mmol) より (R)-31 (1.22 g, 7.19mmol, 77%)を無色油状物質として得た。 $n_D^{24} = 1.4985. [a]_D^{21} = +84 (c \, 0.14, CHCl_3). IR および NMR は(S)-31 のものと$ 一致した。 ESI-HRMS m/z calcd for C₉H₁₄NaO₃ [M+Na]+ 193.0835, found193.0793.

(5Z,8S)-8-Formyloct-5-en-8-olide ((S)-32)



アルゴン雰囲気下、-78 ℃で塩化オキサリル (2.16 g, 17.0 mmol) の無水塩 化メチレン (20 ml) 溶液に対し、DMSO (2.4 ml, 33.8 mmol) を滴下し 15 分攪 拌した。これに対しアルコール(*S*)-31 (1.45 g, 8.53 mmol) の無水塩化メチレン (5 ml) 溶液を滴下し、20 分攪拌した。続いてトリエチルアミン (7.0 ml, 50.2 mmol)を滴下し 30 分攪拌した。反応液に飽和炭酸水素ナトリウム水溶液を加 え、酢酸エチルで抽出した。有機層を無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃 縮した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、ヘキ サン/酢酸エチル (3:1) で溶出させることによりアルデヒド(*S*)-32 (983 mg, 5.85 mmol, 69%)を無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{24} = 1.5056. \ [\alpha]_{\rm D}^{24} = -163 \ (c \ 0.05, \ {\rm CHCl}_3). \ {\rm IR} \ ({\rm film}): v = 2946, \ 1746 \ {\rm cm}^{-1}. \ {}^{1}{\rm H}$ NMR (300 MHz, ${\rm CDCl}_3$): $\delta \ ({\rm ppm}) = 1.82 \ (1{\rm H}, \ {\rm m}), \ 2.08 \cdot 2.52 \ (7{\rm H}, \ {\rm m}), \ 5.17 \ (1{\rm H}, \ {\rm dd}, \ J = 9.3, \ 4.2, \ 1.2 \ {\rm Hz}), \ 5.46 \cdot 5.61 \ (2{\rm H}, \ {\rm m}), \ 9.74 \ (1{\rm H}, \ {\rm d}, \ J = 1.2 \ {\rm Hz}). \ {}^{13}{\rm C} \ {\rm NMR}$ (125 MHz, ${\rm CDCl}_3$): $\delta \ ({\rm ppm}) = 25.4, \ 26.5, \ 28.7, \ 33.3, \ 76.9, \ 123.2, \ 136.1, \ 173.8, \ 198.8. \ {\rm ESI-HRMS} \ {\rm m/z} \ {\rm calcd} \ {\rm for} \ {\rm C}_9{\rm H}_{12}{\rm NaO}_3 \ [{\rm M}+{\rm Na}]^+ \ 191.0679, \ {\rm found} \ 191.0667.$

(5Z,8R)-8-Formyl-5-octen-8-olide ((R)-32)

上記の(S)-32 の合成と同様の方法に従い、(R)-31 (975 mg, 5.88 mmol) より (R)-32 (889 mg,5.29 mmol, 90%)を無色油状物質として得た。 $n_D^{20} = 1.5041. [\alpha]_D^{21} = +167 (c \, 0.05, CHCl_3). IR および NMR は(S)-32 のもの$ と一致した。 ESI-HRMS m/z calcd for C₉H₁₂NaO₃ [M+Na]+ 191.0679, found191.0683.

(5Z,8S,9E,12S,14Z,17Z)-12-(t-Butyldimethylsilyloxy)-

11-oxoicosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8*S*)-33)



アルゴン雰囲気下、ホスホネート 10 (1.41 g, 3.34 mmol) の無水アセトニト リル (10 ml) 溶液に対し、DBU (0.60 ml, 4.0 mmol) 、塩化リチウム (269 mg, 6.3 mmol) 、アルデヒド(S)-32 (509 mg, 3.0 mmol) を加え、室温で 1.5 時間攪 拌した。反応液に水を加え、エーテルで抽出した。有機層を飽和食塩水で洗い、 無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリカゲルを用いたカ ラムクロマトグラフィーで精製し、ヘキサン/酢酸エチル (25:1) で溶出する ことにより、オレフィン(S)-33 (900 mg, 2.02 mmol, 67%) を無色油状物質とし て得た。

 $n_{\rm D}^{19} = 1.4980. \ [\alpha]_{\rm D}^{22} = -92 \ (c \ 0.16, \ {\rm CHCl_3}). \ {\rm IR} \ ({\rm film}): v = 2954, 2929, 1748, 1698, 1632 \ {\rm cm^{-1}}. \ {}^{1}{\rm H} \ {\rm NMR} \ (300 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl_3}): \delta \ ({\rm ppm}) = 0.04 \ (3{\rm H}, {\rm s}), 0.07 \ (3{\rm H}, {\rm s}), 0.94 \ (9{\rm H}, {\rm s}), 0.96 \ (3{\rm H}, {\rm t}, J = 7.2{\rm H}), 1.82 \ (1{\rm H}, {\rm m}), 2.01-2.49 \ (11{\rm H}, {\rm m}), 2.76 \ (2{\rm H}, {\rm br} {\rm t}, J = 6.9 \ {\rm Hz}), 4.14 \ (1{\rm H}, {\rm m}), 5.22-5.61 \ (7{\rm H}, {\rm m}), 6.86 \ (1{\rm H}, {\rm dd}, J = 15.9, 0.9 \ {\rm Hz}), 6.94 \ (1{\rm H}, {\rm dd}, J = 15.9, 3.3 \ {\rm Hz}). \ {}^{13}{\rm C} \ {\rm NMR} \ (125 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl_3}): \delta \ ({\rm ppm}) = -4.7, -4.6, 14.4, 18.4, 22.9, 25.5, 26.0, 26.5, 31.8, 33.2, 33.6, 33.9, 71.7, 78.5, 123.8, 124.1, 124.2, 127.0, 131.4, 132.4, 135.8, 144.0, 173.7, 201.5. \ {\rm ESI-HRMS} \ {\rm m/z} \ {\rm calcd} \ {\rm for} \ {\rm C}_{26}{\rm H}_{43}{\rm O}_4{\rm Si} \ [{\rm M+H}]^+ \ 447.2925, \ {\rm found} \ 447.2994.$

(5Z,8R,9E,12S,14Z,17Z)-12-(t-Butyldimethylsilyloxy)-

11-oxoicosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8R)-33)



上記の(S)-33 と同様の方法で、10(422 mg, 1.00 mmol) と(R)-32(169 mg, 1.00 mmol) より(R)-33 (336 mg, 0.751 mmol, 75%)を無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{18} = 1.4979. \ [\alpha]_{\rm D}^{22} = +118 \ (c \ 0.03, \ {\rm CHCl_3}). \ {\rm IR} \ ({\rm film}): v = 2954, 2929, 1747, 1698, 1632 \ {\rm cm}^{-1}. \ {}^{1}{\rm H} \ {\rm NMR} \ (300 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl_3}): \delta \ ({\rm ppm}) = 0.02 \ (3{\rm H}, {\rm s}), 0.06 \ (3{\rm H}, {\rm s}), 0.90 \ (9{\rm H}, {\rm s}), 0.97 \ (3{\rm H}, {\rm t}, J = 7.5 \ {\rm Hz}), 1.82 \ (1{\rm H}, {\rm m}), 2.01^{-}2.53 \ (11{\rm H}, {\rm m}), 2.77 \ (2{\rm H}, {\rm br} {\rm t}, J = 6.3 \ {\rm Hz}, 16^{-}{\rm H}), 4.14 \ (1{\rm H}, {\rm dd}, J = 6.9, 5.4 \ {\rm Hz}), 5.21^{-}5.57 \ (7{\rm H}, {\rm m}), 6.84 \ (1{\rm H}, {\rm dd}, J = 15.6, 1.5 \ {\rm Hz}), 6.94 \ (1{\rm H}, {\rm dd}, J = 15.6, 3.9 \ {\rm Hz}). \ {}^{13}{\rm C} \ {\rm NMR} \ (125 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl_3}): \delta \ ({\rm ppm}) = -4.7, -4.6, 14.5, 18.4, 20.8, 25.6, 25.9, 26.6, 29.9, 33.2, 33.4, 33.9, 71.8, 78.5, 123.8, 124.1, 124.2, 127.0, 131.4, 132.4, 135.8, 144.1, 173.6, 201.4. \ {\rm ESI-HRMS} \ {\rm m/z} \ {\rm calcd} \ {\rm for} \ {\rm C}_{26}{\rm H}_{43}{\rm O}_4{\rm Si} \ [{\rm M+H}]^+ \ 447.2925, \ {\rm found} 447.2905.$

(5Z,8S,9E,11S,12S,14Z,17Z)-12-(t-Butyldimethylsilyloxy)-

11-hydroxyicosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8*S*)-8)



アルゴン雰囲気下、ケトン(S)-33 (91.3 mg, 0.205 mmol)のメタノール(4 ml)溶液に対し、塩化セリウム七水和物(86.2 mg, 0.231 mmol)と水素化ホウ 素ナトリウム(11.1 mg, 0.293 mmol)を加え、室温で5分攪拌した。反応液に 水を加え、エーテルで抽出した。有機層を飽和食塩水で洗い、無水硫酸マグネ シウムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグ ラフィーで精製し、ヘキサン/酢酸エチル(25:1)で溶出することによりアル コール(8*S*)-8 (88.1 mg, 0.917 mmol, 96%)を無色油状物質として得た。 *n*D¹⁸ = 1.4982. [a]D¹⁶ = -72 (*c* 0.11, CHCl₃). IR (film): v = 3469, 2930, 1743 cm⁻¹. 0.97 (3H, t, J = 7.5 Hz), 1.80 (1H, m), 2.02-2.51 (11H, m), 2.80 (2H, br t, J = 6.9 Hz), 3.62 (1H, m), 4.02 (1H,br t, J = 3.6 Hz), 5.26-5.52 (7H, m), 5.74-5.87 (2H, m). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = -4.4, -4.0, 14.5, 18.3, 20.8, 25.5, 25.9, 26.1, 26.6, 32.0, 33.7, 34.5, 72.5, 72.8, 75.2, 124.7, 124.9, 127.0, 129.6, 131.2, 132.4, 133.0, 135.2, 173.8. ESI-HRMS m/z calcd for C₂₆H₄₄NaO₄Si [M+Na]⁺ 471.2901, found 471.2904.

(5Z,8R,9E,11S,12S,14Z,17Z)-12-(t-Butyldimethylsilyloxy)-

11-hydroxyicosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8*R*)-8)



上記の(8*S*)-8 の合成と同様の方法で、(*R*)-33 (336 mg, 0.751 mmol) より (8*R*)-8 (305.9 mg, 0.683 mmol, 91%) を無色油状物質として得た。 *n*D¹⁸ = 1.4974. [a]D¹⁸ = +54 (*c* 0.09, CHCl₃). IR (film): v = 3480, 2929, 1743 cm⁻¹. ¹H NMR (300 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 0.06 (3H, s), 0.09 (3H, s), 0.90 (9H, s), 0.97 (3H, t, *J* = 7.2 Hz), 1.80 (1H, m), 2.02-2.51 (11H, m), 2.80 (2H, br t, *J* = 6.9 Hz), 3.61 (1H, m), 4.00 (1H, br t, *J* = 3.6 Hz), 5.25-5.52 (7H, m), 5.73-5.87 (2H, m, 9-H). ¹³C NMR (125 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = -4.4, -4.0, 14.5, 18.3, 20.8, 25.6, 25.9, 26.1, 26.6, 32.1, 33.7, 34.6, 72.5, 72.7, 75.1, 124.7, 124.9, 127.0, 129.5, 131.2, 132.5, 133.0, 135.2, 173.9. ESI-HRMS m/z calcd for C₂₆H₄₅O₄Si [M+H]⁺ 449.3082, found 449.3035.

(5Z,8S,9E,11R,12S,14Z,17Z)-11,12-Epoxyicosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8S,11R,12S)-1)



アルゴン雰囲気下、(8.S)-8 (195 mg, 0.434 mmol)の塩化メチレン(4 ml)溶 液に対し、トリエチルアミン(0.5 ml, 3.58 mmol)、DMAP (284 mg, 2.32 mmol)、塩化メタンスルホニル(155 mg, 1.35 mmol)を順次加え、10分攪拌 した。反応液に水を加え、エーテルで抽出した。有機層を水、飽和塩化アンモ ニウム水溶液、飽和炭酸水素ナトリウム水溶液、飽和食塩水で洗い、無水硫酸 マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣を THF (10 ml)に溶解後、TBAF (420 mg)を加え2時間攪拌した。反応液に水を加え、エーテルで抽出した。有 機層を飽和食塩水で洗い、無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。残 渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、ヘキサン/酢酸 エチル (25:1)で溶出させることにより、β-エポキシド(8*S*,11*R*,12*S*)-1 (124.8 mg, 0.368 mmol, 85%)を無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{16} = 1.5156.$ [a]_D²⁰ = -98 (*c* 0.10, MeOH). IR (film): v = 2962, 1742, 1218, 1136, 969 cm⁻¹. ¹H NMR (500 MHz, CD₃OD): δ (ppm) = 0.96 (3H, t, *J* = 7.5 Hz, 20-H), 1.76 (1H, m, 3-H_a), 2.03-2.29 (7H, m, 2-H_a, 3-H_b, 4-H_a, 7-H_a, 13-H_a, 19-H), 2.32-2.55 (4H, m, 2-H_b, 4-H_b, 7-H_b, 13-H_b), 2.73-2.85 (2H, m, 16- H), 3.13 (1H, dt, *J* = 4.5, 6.5 Hz, 12-H), 3.47 (1H, br dd, *J* = 6.5, 4.5 Hz, 11-H), 5.24-5.31 (2H, m, 8-H, 17-H), 5.35-5.52 (5H, m, 5-H, 6-H, 14-H, 15-H, 18-H), 5.76 (1H, ddd, *J* = 15.5, 7.0, 1.5 Hz, 10-H), 6.03 (1H, ddd, *J* = 15.5, 5.5, 1.0 Hz, 10-H), 6.03 (1H, ddd, *J* = 15.5, 5.5, 10-Hz, 10-H), 6.03 (1H, ddd, J = 15.5, 5.5, 10-Hz, 10-H), 10-H), 10-H), 10-H), 10-H), 10-H, 10-H, 10-H), 10-H), 10-H, 10-H), 10

9-H). ¹³C NMR (125 MHz, CD₃OD): δ (ppm) = 14.7, 21.5, 26.3, 26.6, 27.1, 27.5, 34.4, 35.4, 57.2, 59.4, 73.9, 124.9, 125.5, 127.2, 127.9, 132.0, 133.0, 135.2, 136.3, 175.6. ESI-HRMS m/z calcd for C₂₀H₂₈NaO₃ [M+Na]⁺ 339.1931, found 339.1942.

(5Z,8R,9E,11R,12S,14Z,17Z)-11,12-Epoxyicosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8R,11R,12S)-1)



上記の(8*S*,11*R*,12*S*)-1 の合成と同様の方法で、(8*R*)-8 (10 mg, 0.0223 mmol) より(8*R*,11*R*,12*S*)-1 (7.4 mg, 0.022 mmol, 98%)を無色油状物質として得た。 *n*D¹⁶ = 1.5144. [a]D²⁴ = +88 (*c* 0.22, MeOH). IR (film): v = 2961, 1743, 1218, 1137, 969 cm⁻¹. ¹H NMR (500 MHz, CD₃OD): δ (ppm) =0.97 (3H, t, *J* = 7.5 Hz, 20-H), 1.76 (1H, m, 3-H_a), 2.03-2.30 (7H, m, 2-H_a, 3-H_b, 4-H_a, 7-H_a, 13-H_a, 19-H), 2.32-2.55 (4H, m, 2-H_b, 4-H_b, 7-H_b, 13-H_b), 2.74-2.86 (2H, m, 16-H), 3.12 (1H, dt, *J* = 4.5, 6.5 Hz, 12-H), 3.48 (1H, br dd, *J* = 7.0, 4.5 Hz, 11-H), 5.25-5.32 (2H, m, 8-H, 17-H), 5.35-5.52 (5H, m, 5-H, 6-H, 14-H, 15-H, 18-H), 5.76 (1H, ddd, *J* = 15.5, 7.0, 1.5 Hz, 10-H), 6.04 (1H, ddd, *J* = 15.5, 5.5, 1.0 Hz, 9-H). ¹³C NMR (125 MHz, CD₃OD): δ (ppm) = 14.7, 21.5, 26.3, 26.7, 27.1, 27.5, 34.4, 35.3, 57.3, 59.4, 73.8, 124.9, 125.5, 127.3, 127.9, 132.0, 133.0, 135.3, 136.3, 175.6. ESI-HRMS m/z calcd for C₂₀H₂₈NaO₃ [M+Na]⁺ 339.1931, found 339.1910.

(5Z,8*S*,9*E*,11*S*,12*S*,14*Z*,17*Z*)-12-(*t*-Butyldimethylsilyloxy)-

11-(1-ethoxyethoxy)licosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8*S*)-35)



アルコール(8.5)-8 (389 mg, 0.867 mmol) の塩化メチレン (4 ml) 溶液に対し、 エチルビニルエーテル (0.86 ml, 8.99 mmol) と PPTS (22.2 mg, 0.883 mmol) を加え、室温で50分攪拌した。反応液に飽和炭酸水素ナトリウム水溶液を加え、 塩化メチレンで抽出した。有機層を飽和食塩水で洗い、無水硫酸マグネシウム で乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィ ーを行い、ヘキサン/酢酸エチル (20:1) で溶出することで(8.5)-35 (373.8 mg, 0.718 mmol, 83%) を無色油状のエトキシエチルに由来するジアステレオマー 混合物として得た。

 $n_{\rm D}^{18} = 1.4838.$ [a]_D¹⁸ = -51 (*c* 0.24, CHCl₃). IR (film): v = 2956, 2930, 1746 cm⁻¹. ¹H NMR (300 MHz, CDCl₃): δ (ppm) 0.05 (3H, s), 0.08 (3H, s), 0.887, 0.891 (9H, two s), 0.96 (3H, t, *J* = 7.8 Hz), 1.17, 1.19 (3H, two t, *J* = 6.9 Hz), 1.29, 1.31 (3H, two d, *J* = 5.4 Hz), 1.73-1.87 (1H, m), 2.01-2.53 (11H, m), 2.73-2.79 (2H, m), 3.40-3.78 (3H, m), 4.00-4.10 (1H, m) 4.69, 4.76 (1H, two q, *J* = 5.4 Hz), 5.25-5.54 (7H, m), 5.73-5.84 (2H, m). ESI-HRMS m/z calcd for C₃₀H₅₂NaO₅Si [M+Na]⁺ 543.3476, found 543.3452.

(5Z,8*R*,9E,11*S*,12*S*,14*Z*,17*Z*)-12-(*t*-Butyldimethylsilyloxy)-

11-(1-ethoxyethoxy)licosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8*R*)-35)



上記の(8*S*)-35 の合成と同様の方法で、(8*R*)-8 (7.5 mg, 0.017 mmol) より (8*R*)-35 (8.5 mg, 0.016 mmol, 98%) を無色油状物質として得た。 $n_D^{16} = 1.4848. [a]_D^{18} = +64 (c 0.17, CHCl_3). IR (film): v = 2956, 2929, 1746 cm⁻¹.$ $¹H NMR (300 MHz, CDCl_3): δ (ppm) = 0.05-0.09 (6H, m), 0.89 (9H, br), 0.96$ (3H, t,*J*= 7.8 Hz), 1.17, 1.19 (3H, two t,*J*= 6.9 Hz), 1.30, 1.33 (3H, two d,*J*=5.4 Hz), 1.71-1.87 (1H, m), 2.01-2.52 (11H, m), 2.73-2.82 (2H, m), 3.41-3.80(3H, m), 3.91-4.08 (1H, m) 4.69-4.76 (1H, m), 5.25-5.51 (7H, m), 5.72-5.84 (2H,m). ESI-HRMS m/z calcd for C₃₀H₅₂NaO₅Si [M+Na]⁺ 543.3476, found543.3452.

(5Z,8*S*,9*E*,11*S*,12*S*,14*Z*,17*Z*)-11-(1-Ethoxyethoxy)-

12-hydroxyicosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8*S*)-36)



(8.*S*)-35 (364 mg, 0.699 mmol) の THF (4 ml) 溶液に対し、TBAF (620 mg) を加え、室温で 30 分攪拌した。反応液に水を加え、エーテルで抽出した。有機 層を水、飽和食塩水で洗い、無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。 残渣をシリカゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、ヘキサン/酢 酸エチル (2:1) で溶出することによりアルコール(8*S*)-36 (260 mg, 0.640 mmol, 91%) を無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{16} = 1.4989. \ [\alpha]_{\rm D}^{18} = -90 \ (c \ 0.05, \ {\rm CHCl_3}). \ {\rm IR} \ ({\rm film}): v = 3481, \ 2971, \ 2932, 1743 \ {\rm cm}^{-1}. \ {}^1{\rm H} \ {\rm NMR} \ (300 \ {\rm MHz}, \ {\rm CDCl_3}): \delta \ ({\rm ppm}) = 0.96 \ (3{\rm H}, {\rm t}, \ J = 7.8 \ {\rm Hz}), \ 1.17, 1.21 \ (3{\rm H}, \ {\rm two} \ {\rm t}, \ J = 6.9 \ {\rm Hz}), \ 1.31 \cdot 1.34 \ (3{\rm H}, \ {\rm m}), \ 1.73 \cdot 1.88 \ (1{\rm H}, \ {\rm m}), \ 2.03 \cdot 2.54 \ (11{\rm H}, \ {\rm m}), \ 2.78 \ (2{\rm H}, \ {\rm br}), \ 3.37 \cdot 3.70 \ (3{\rm H}, \ {\rm m}), \ 3.78 \ (0.5{\rm H}, \ {\rm t}, \ J = 6.6 \ {\rm Hz}), \ 3.96 \ (0.5{\rm H}, \ {\rm t}, \ J = 7.2 \ {\rm Hz}), \ 4.67 \cdot 4.73 \ (1{\rm H}, \ {\rm m}), \ 5.28 \cdot 5.53 \ (7{\rm H}, \ {\rm m}), \ 5.62 \cdot 5.86 \ (2{\rm H}, \ {\rm m}). \ {\rm ESI-HRMS} \ {\rm m/z} \ {\rm calcd} \ {\rm for} \ {\rm C}_{24}{\rm H}_{38}{\rm NaO_5} \ [{\rm M+Na}]^+ \ 429.2611, \ {\rm found} \ 429.2591.$

(5Z,8R,9E,11S,12S,14Z,17Z)-11-(1-Ethoxyethoxy)-

12-hydroxyicosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8R)-36)



上記の(8*S*)-36 の合成と同様の方法で、(8*R*)-35 (8.5 mg, 0.016 mmol) より (8*R*)-36 (6.1 mg, 0.015 mmol, 92%) を無色油状物質として得た。 *n*D¹⁶ = 1.4989. [a]D¹⁸ = +99 (*c* 0.03, CHCl₃). IR (film): v = 3482, 2973, 1743 cm⁻¹. ¹H NMR (300 MHz, CDCl₃): δ (ppm) = 0.97 (3H, t, *J* = 7.5 Hz), 1.18, 1.21 (3H, two t, *J* = 6.9 Hz), 1.32-1.34 (3H, m), 1.72-1.87 (1H, m), 2.01-2.54 (11H, m), 2.78 (2H, br t, *J* = 5.7 Hz), 3.37-3.71 (3H, m), 3.78 (0.5H, t, *J* = 6.3 Hz), 3.96 (0.5H, t, *J* = 7.5 Hz), 4.69-4.74 (1H, m), 5.27-5.53 (7H, m), 5.62-5.87 (2H, m). ESI-HRMS m/z calcd for C₂₄H₃₈NaO₅+ [M+Na] 429.2611, found 429.2655.
(5Z,8S,9E,11S,12R,14Z,17Z)-11,12-Epoxyicosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8S,11S,12R)-1)



アルゴン雰囲気下、アルコール(8.S)-36 (256 mg, 0.630 mmol) の塩化メチレ ン溶液に対し、トリエチルアミン (0.53 ml, 3.80 mmol) 、DMAP (231 mg, 1.89 mmol) 、塩化メタンスルホニル (220 mg, 1.92 mmol) を順次加え、30 分 攪拌した。反応液に水を加え、エーテルで抽出した。有機層を水、飽和塩化ア ンモニウム水溶液、飽和炭酸水素ナトリウム水溶液、飽和食塩水で洗い、無水 硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣を精製することなく、THF (6 ml) に溶解し、0.5 N の塩酸 (6 ml) を加え、室温で3時間攪拌した。反応液を エーテルで抽出し、有機層を水と飽和食塩水で洗い、無水硫酸マグネシウムで 乾燥後、減圧濃縮した。残渣を THF (6 ml) に溶解後、TBAF (615 mg) を加え、 室温で10分攪拌した。反応液に水を加え、エーテルで抽出した。有機層を飽和 食塩水で洗い、無水硫酸マグネシウムで乾燥後、減圧濃縮した。残渣をシリカ ゲルを用いたカラムクロマトグラフィーで精製し、ヘキサン/酢酸エチル (25:1) で溶出することにより、α-エポキシド (8*S*,11*S*,12*R*)-1 (140 mg, 0.182 mmol, 29%) を無色油状物質として得た。

 $n_{\rm D}^{16} = 1.5151$. $[a]_{\rm D}^{20} = -88$ (c 0.11, MeOH). IR および NMR は (8R,11R,12S)-1 のものと一致した。. ESI-HRMS m/z calcd for C₂₀H₂₈NaO₃ [M+Na]⁺ 339.1931, found 339.1933.

73

(5Z,8R,9E,11S,12R,14Z,17Z)-11,12-Epoxyicosa-5,9,14,17-tetraen-8-olide ((8R,11S,12R)-1)



上記の方法に従い、(8*R*)-36 (6.1 mg, 0.015 mmol) より (8*R*,11*S*,12*R*)-1 (2.6 mg, 0.0077 mol, 51%) を無色油状物質として得た。 $n_{\rm D}^{16} = 1.5153$. [a]_{D²⁴} = +96 (*c* 0.18, MeOH). IR および NMR は (8*S*,11*R*,12*S*)-1 のものと一致した。 ESI-HRMS m/z calcd for C₂₀H₂₈NaO₃

[M+Na]⁺ 339.1931, found 339.1925.

第3章に関する実験

本章の内容は、学術雑誌論文として出版する計画があるため公表できない。5 年以内に出版予定である。

参考文献

- 1) David J. Newman and Gordon M. Cragg J. Nat. Prod. 2012, 75, 311-335.
- 高橋順太郎・猪子吉人「河豚之毒」明治22(1889)年『帝国大学紀要医科』
 第1冊第5号
- 3) a) D. Uemura, K. Takahashi, T. Yamamoto, C. Katayama, J. Tanaka, Y. Okumura and Y. Hirata *J. Am. Chem. Soc.* 1985, *107*, 4796-4798.
 b) Hirata, Y.; Uemura, D. *Pure Appl. Chem.* 1986, *58*, 701-710.
- Haruki Niwa, Kazumasa Wakamatsu, and Kiyoyuki Yamada *Tetrahedron Lett.* 1989, *30*, 4543-4546.
- 5) Papendorf O., König G. M., Wright A. D., Chorus I., Oberemm A. J. Nat. Prod. 1997, 60, 1298-1300.
- 6) Xuan Luo, Famei Li, Jongki Hong, Chong-O. Lee, Chung Ja Sim, Kwang Sik Im, and Jee H. Jung J. Nat. Prod. 2006, 69, 567-571.
- 7) a) Rodney A. Fernandes and Pullaiah Kattanguru Tetrahedron Lett. 2011, 52, 1788-1790. b) Rodney A. Fernandes and Pullaiah Kattanguru Tetrahedron Assymetry 2011, 22, 1930-1935. c) Eppakayala Sreedhar, Arramshetti Venkanna, Nagula Chandramouli, K. Suresh Babu and Janaswamy Madhusudana Rao Eur J. Org. Chem. 2011, 6, 1078-1083. d) Ryo Towada, Yusuke Kurashina and Shigefumi Kuwahara Tetrahedron Lett. 2013, 54, 6878-6881. e) Ryo Towada and Shigefumi Kuwahara Tetrahedron 2014, 70, 3774-3781.
- Junji Inanaga, Kuniko Hirata, Hiroko Saeki, Tsutomu Katsuki and Masaru Yamaguchi *Bull. Chem. Soc. Jpn.* 1979, *52*, 1989-1993.
- 9) Oyo Mitsunobu, Masaaki Yamada and Teruaki Mukaiyama Bull. Chem.

Soc. Jpn. 1967, 40, 935-939.

- a) K. Mori, T. Takigawa and T. Matsuo *Tetrahedron* 1979, *35*, 933-948. b)
 Seiki Saito, Takashi Hasegawa, Masami Inaba, Ryosuke Nishida,
 Toshikazu Fujii, Seiya Nomizu, and Toshio Moriwake *Chem. Lett.* 1984,
 1389-1392. c) Seiki Saito, Teruhiko Ishikawa, Akiyoshi Kuroda, Kazuya
 Koga, and Toshio Moriwake *Tetrahedron*, 1992, *48*, 4067-4086.
- Koichi. Kojima, Kazuo Koyama and Shigeo Amemiya *Tetrahedron*, **1985**, 41, 4449-4462.
- 12) Wittig, G.; Schöllkopf, U. Ber. 1954, 87, 1318.
- Chriss McDonald, Harald Holcomb, Kenneth Kennedy, Elijah Kirkpatrick, Todd Leathers, and Penny Vanemon *J. Org. Chem.* 1989, *54*, 1213-1215.
- Mary A. Blanchette, William Choy, Jeffery T. Davis, Amy P. Essenfeld, Satoru Masamune, William R. Roush, Toshiya Sakai *Tetrahedron Lett.* 1984, 25, 2183-2186.
- Ikuko Ohtani, Takenori Kusumi, Yoel Kashman and Hiroshi Kakisawa J.
 Am. Chem. Soc. 1991, 113, 4092-4096.
- 16) Anne Mengel and Oliver Reiser Chem. Rev. 1999, 1191-1224.
- 17) Xinhui Tian, Li Li, Yanbao Hu, Hongwu Zhang, Yuetao Liu, Hong Chen, Gang Ding and Zhongmei Zou, RSCAdv, 2013, 3, 7880-7883.
- 18) a) L. H. Zalkow, R. N. Harris and D. Van Derveer J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1978, 420-421. b) Anne Gauvin, Jacques Susperregui, Patrick Barth, Rémy Louis, Gérard Déléris and Jacqueline Smadja Phytochemistry 2004, 65, 897-901. c) Neil Comey, Alexander I Grey,

Ingrid L Hook, Paraic James and Helen Sheridan *Phytochemistry* 1999, *50*, 1057-1060. d) Ferdinand Bohlmann, Christa Zdero, Rolf Bohlmann, Robert M. King and Harold Robinson *Phytochemistry* 1980, *19*, 579-582.
e) Benito Reyes-Trejo and Pedro Joseph-Nathan *Phytochemistry* 1999, *51*, 75-78. f) A. San Feliciano, M. Medarde, M. Gordaliza, E. Del Olmo and J. M. Miguel Del Corral *J. Nat. Prod.* 1988, *51*, 1153–1160.

19) a) Martin Karpf and André S. Dreiding *Tetrahedron Letters* 1980, 21, 4569-4570. b) Amos B. SmithIII and Paula J. Jerris J. Am. Chem. Soc. 1981, 103, 194-195. c) Amos B. SmithIII and Paula J. Jerris J. Org. Chem. 1982, 47, 1845-1855. d) Heinrich Schostarez and Leo A. Paquette J. Am. Chem. Soc. 1981, 103, 722-724. e) Wolfgang Oppolzer and Fabrizio Marazza Helv. Chim. Acta 1981, 64, 1575-1578. f) Paul A. Wender and Geoffrey B. Dreyer J. Am. Chem. Soc. 1982, 104, 5805-5807. g) J. Wrobel, K. Takahashi, V. Honkan, G. Lannoye, J. M. Cook and Steven H. Bertz J. Org. Chem. 1983, 48, 139-141. h) Yoshito Tobe, Shinya Yamashita, Toshiro Yamashita, Kiyomi Kakiuchi and Yoshinobu Odaira J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1984, 1259-1260. i) Bradford P. Mundy, David Wilkening and Kenneth B. Lipkowitz J. Org. Chem. 1985, 50, 5727-5731. j) David Wilkening and Bradford P Mundy Tetrahedron Letters 1984, 25, 4619-4622. k) Eugene A. Mash, Shivanand K. Math and Christopher J. Flann Tetrahedron Letters 1988, 29, 2147-2150. l) Craig P. Jasperse and Dennis P. Curran J. Am. Chem. Soc. 1990, 112, 5601-5609. m) Lutz Fitjer, Andreas Kanschik and Marita Majewski Tetrahedron Letters 1988, 29, 5525-5528. n) George A. Kraus and Jianmin Shi J. Org. Chem. 1991, 56,

4147-4151. o) Sha Chin-Kang, Jean Tsong-Shin and Wang Deh-Chi *Tetrahedron Letters* **1990**, *31*, 3745-3748. p) Suresh Chander Suri *Tetrahedron Letters* **1993**, *34*, 8321-8324. q) Hee-Yoon Lee, Deog-II Kim and Sunggak Kim *Chem. Commun.* **1996**, 1539-1540. r) Curt A. Dvorak and Viresh H. Rawal *Chem. Commun.* **1997**, 2381-2382. s) Benoît De Boeck and Gerald Pattenden *Tetrahedron Letters* **1998**, *39*, 6975-6978. t) Hee-Yoon Lee, Deuk Kyu Moon and Jong Soo Bahn *Tetrahedron Letters* **2005**, *46*, 1455-1458.

- a) Kenji Otsubo, Junji Inanaga, Masaru Yamaguchi *Tetrahedron Lett.*,
 1986, *27*, 5763-5764.
 b) Shin-ichi Fukuzawa, Masahiro Iida, Akira Nakanishi, Tatsuo Fujinami, Shizuyoshi Sakai *J. Chem. Soc., Chem. Commun.* **1987**, 920-921.
- Daniel Sol, Yolanda Cancho, Amadeu Llebaria, Josep M. Moret and Antonio Delgado J. Am. Chem. Soc. 1994, 116, 12133-12134.
- 22) a) Ihsan U. Khand, Graham R. Knox, Peter L. Pauson and William E. Watts *Chem. Commun.*, **1971**, 36. b) Ihsan U. Khand, Graham R. Knox, Peter L. Pauson and William E. Watts *J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1*, **1973**, 975-977. c) Ihsan U. Khand, Graham R. Knox, Peter L. Pauson and William E. Watts *J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1*, **1973**, 977-981.
- 23) Mark E. Duggan, James J. Perkins, Robert S. Meissner WO1999030713A1
- 24) James R. Frost, Choon Boon Cheong, Wasim M. Akhtar, Dimitri F. J. Caputo, Neil G. Stevenson, and Timothy J. Donohoe J. Am. Chem. Soc., 2015, 137, 15664–15667.

- 25) a) B. V. Subba Reddy, S. Gopal Reddy, M. Ramana Reddy, Manika Pal Bhadra and A. V. S. Sarma Org. Biomol. Chem. 2014, 12, 7257-7260. b)
 Virginie Mouriès, Bénédicte Delouvrié, Emmanuel Lacôte, Louis Fensterbank and Max Malacria Eur. J. Org. Chem. 2002, 11, 1776-1787.
- 26)Narayana Murty Y.V.S., Narayana Pillai *Tetrahedron Lett.* 1990, *31*, 6067-6070.
- 27)Jose A. Cabral, Theodore Cohen, Wendel W. Doubleday, Ellen Francis Duchelle, Gideon Fraenkel, Bao Shan Guo and Simon H. Yu *J. Org. Chem.*1992, *57*, 3680-3684.
- 28) a) A. C. Day1 and M. C. Whiting Org. Synth. 1970, 50, 3. b) S. D. Andrews1, A. C. Day1, P. Raymond1, and M. C. Whiting Org. Synth. 1970, 50, 27.

謝辞

本研究は東京大学大学院農学生命科学研究科応用生命化学専攻有機化学研究 室において行ったものであり、本研究を遂行するにあたり、お世話になった 方々に感謝の言葉を申し上げます。

適切なご指導と有機化学の面白さについてご教授くださいました東京大学大 学院農学生命科学研究科有機化学研究室の渡邉秀典教授に深く御礼申し上げま す。

細かに実験の方策をご教授くださりました東京大学大学院農学生命科学研究 科有機化学研究室の石神健准教授に深く御礼申し上げます。

常に実験を気にかけ、適切に間違いを指摘し正していただいた東京大学大学 院農学生命科学研究科有機化学研究室の森直紀助教に深く感謝を申し上げま す。

Topsentolide A₁の各種チャートをご供与くださり、絶対立体配置の決定を 可能にしてくださいました Pusan National University の Jee H. Jung 教授に 深く感謝を申し上げます。

Topsentolide A₁の生物活性の測定を行って頂きました福島県立医科大学の高 木基樹教授、産業総合技術研究所の新家一男研究長に深く感謝を申し上げま す。

実験に必要な試薬や器具を迅速に届けていただきました山本薬品商会の山本 良文氏、オオウチサイエンスの故・大内清海氏、大内基義氏に深く感謝を申し 上げます。

社会人大学院生として研究を行うにあたり、快く派遣を許してくださった長 谷川香料株式会社元総合研究所所長の故・南木昂氏をはじめとし、元技術研究 所所長藤田明博士、総合研究所所長斉藤司博士、技術研究所所長駒井強博士に 深く感謝を申し上げます。

同じく快く送り出してくださった長谷川香料株式会社技術研究所第一部部長 の渡辺広幸博士をはじめ、技術研究所第一部および関係部署の一同様に深く感 謝を申し上げます。

最後に日常生活などのサポートを行いながら時に相談相手となり、時に叱咤 激励し、研究生活を続けるに当たり精神的支えとなりました、妻由樹と息子明 史に深く感謝を申し上げます。