イチイ科樹木およびその内生菌を利用した タキソール生産に向けた遺伝子解析

石野 貴久

目次

第1章 序論

- 1-1 イチイ科樹木について
- 1-2 タキソールについて
- 1-3 最近のタキソール生産に関する研究内容
- 1-4 本研究の目的および概略

参考文献

- 第2章 イチイ属樹木キャラボクのタキソイド生成酵素遺伝子の 33 クローニングおよび転写調節領域解析
 - 2-1 緒言
 - 2-2 実験

2-2-1 キャラボクのタキソール関連酵素遺伝子の存在確認

2-2-2 キャラボクのタキソール関連酵素遺伝子の上流配列解析

2-3 結果

2-3-1 キャラボクのタキソール関連酵素遺伝子の存在確認

2-3-2 キャラボクのタキソール関連酵素遺伝子の上流配列解析

2-4 考察

参考文献

第3章 タキソイド生成能を有する新規植物の探索

— 75

— 1

- 3-1 緒言
- 3-2 実験
 - 3-2-1 カヤのタキソール生成関連酵素遺伝子の存在確認
 - 3-2-2 カヤの葉の成分分析
- 3-3 結果
 - 3-3-1 カヤのタキソール生成関連酵素遺伝子の存在確認
 - 3-3-2 カヤの葉の成分分析
 - 3-4 考察

参考文献

- 第4章 タキソール生産性樹木からの内生菌の単離およびタキソール 111 生成能の検討
 - 4-1 緒言
 - 4-2 実験
 - 4-2-1 イチイ科樹木内生菌の単離と同定
 - 4-2-2 内生菌のタキソール生成能の検討
 - 4-2-3 イチイ内生菌 Colletotrichum gloeosporioides と カヤ内生菌 Cordyceps dipterigene の成分分析
 - 4-3 結果
 - 4-3-1 イチイ科樹木内生菌の単離と同定
 - 4-3-2 内生菌のタキソール生成能の検討
 - 4-3-3 イチイ内生菌 Colletotrichum gloeosporioides と カヤ内生菌 Cordyceps dipterigene の成分分析
 - 4-4 考察

参考文献

第5章 総括

— 159

謝辞

業績リスト

略歴

第1章 序論

第1章 序論

1-1 イチイ科樹木について

イチイ科は球果植物門マツ網マツ目に分類されている裸子植物の一つの科で あり、マツ目の分子系統樹における位置づけは Fig.1 のようになる。 (Cheristenhusz ら 2011)。しかし、イチイ科の定義は未だ意見の分かれるところ であり、広義にはイヌガヤ科であるウラジロマキ属とイヌガヤ属を含むが、狭 義ではイチイ属とカヤ属のみが分類されている(米倉ら 2009)。

本研究においては、イチイ科は狭義の方であるイチイ属とカヤ属のみを意図する。

イチイ(Taxus cuspidata)

イチイ科イチイ属の樹木は約11種類が知られており(Strobel ら 1996)、そのうち日本に生育している種が *Taxus cuspidata* である。

イチイは、日本全国に分布する常緑針葉樹である。雌雄異株で高さは 20m 程度にまで成長するが、その成長は遅い。葉は二列に並んでいる(濱野 2005)。4月ごろに小さな花をつけ9月~10月の初秋に赤い実をつける。この赤い実は有毒とされており、その原因は主にタキソイドの一種であるタキシンBであると考えられている(Wilson ら 2001)。

全世界で抗癌剤として幅広い癌の治療に利用されているタキソールを生産す る唯一の植物種であり、薬用植物として最も注目を集めている樹種の一つであ ると言える。

キャラボク(Taxus cuspidata var. nana)

秋田県から鳥取県までの日本海側に分布する常緑の低木。イチイの変種とされ、高さは1~2m。そのため園芸種として庭の垣根などにも利用される。枝葉が密生し葉の大きさもイチイよりも小さく、らせん状に互生する。

イチイと同様に4月ごろに小さな花をつけ9月~10月の初秋に赤い実をつける が、この赤い実はやはり有毒である。(濱野 2005)

カヤ(Torreya nucifera)

イチイ科カヤ属。本州の宮城県以南、四国九州にも分布する常緑高木で、大きいものは高さ 25m、径 2m ほどになる。ただし成長は非常に遅く、この大きさになるまでに 500 年近くかかる。雌雄異株であり、花期は 4~5 月である。

主な用途として、材が緻密で光沢があることやその香から、将棋盤や碁盤として利用され、最高級のものとして知られている。

また、その種子から取れる油は、てんぷら油として用いられ、含有成分のシ アドン酸の効果によって中性脂肪とコレステロールを下げる効果があることが 示されている(Endo ら 2007)。



図 1 マツ目の分子系統樹 Fig. 1 Evolution tree of Pinales

1-2 タキソールについて

タキソールの発見と実用化

タキソールはイチイ属樹木特有のテルペノイドであり、強力な抗がん作用を 有する物質として、世界中で癌治療に利用されている。タキソールの歴史は古 く、1958年からアメリカの国立がんセンターNational Cancer Institute (NCI)によ って行われた植物由来の天然物の抗がん活性を調べる大規模スクリーニングに よって発見された。その際、約 1000種の植物の抽出物の抗がん活性が調べられ、 1964年に Taxus brevifolia(太平洋イチイ)の樹皮からの粗抽出物に細胞毒性があ ることがわかり、抗癌剤としての使用の可能性が示された。1966年には細胞毒 性を有する純粋な化合物が単離されタキソールと命名された。1971年には Wall,Wani らによって化学構造が決定された(Wani ら 1971)。

その後、NCI によってタキソールの臨床試験が推進されてきたが、実用化されるまでに約20年もの時間がかかった。その理由は2つある。

一つ目は、タキソールが様々な溶媒に対して難溶であり、製剤化が非常に困難であったことである。これは、ポリオキシエチレンヒマシ油と無水エタノールを溶媒とすることで解決された。二つ目は、合成が困難でイチイの木からの抽出しかタキソールを供給の方法がなく臨床試験を行うのに十分な量を確保するのが困難であったことである。これは、未だに問題となっているが、当時のNCI主導の大量伐採によって原料を確保することで解決した。(小川ら 2007)

これらの努力によって臨床研究は進み、1992年に米国食品医薬品局 Food and Drug Administration(FDA)より卵巣がんへの使用が認可された。1994年には乳がんへの使用も認可された(Suffness and Wall 1995)。現在は、その他に非小細胞肺がん、胃がん、子宮体がんへの使用が認可されている。

また、日本においては、1997年に卵巣がん、1999年に非小細胞肺がん、と乳 がん、2001年に胃がん、2005年に子宮体がんに対する使用の認可が下りている。 現在もその適応範囲や投与方法などで拡大を見せている。

タキソールの作用機構

タキソールは微小管を形成するチューブリンに作用する物質である。これま で、ニチニチソウに含有されるビンクリスチンやビンブラスチン、コルヒカム に含まれるコルヒチンなどチューブリンに作用し、微小管の重合阻害を起こす ことで有糸分裂を阻害する物質は知られてきた(Iwasaki 1993, 岩崎ら 1994, 岩崎 ら 2000)。しかし、タキソールはこれまでのチューブリンに作用する抗がん剤と は異なり、微小管の脱重合阻害による細胞分裂の阻害という非常にユニークな 作用機構を有していることが、1979 年に Schiff,Horwitz らによって解明された (Schiff ら 1979, Horwitz 1992)。微小管はα-チューブリンとβ-チューブリンのヘ テロダイマーが結合することで形成されるプロトフィラメントが13本集まり筒 状の構造を形成している。タキソールは、β-チューブリンの 217-233 アミノ酸 残基部分に結合し、その結合によって、α-チューブリンとβ-チューブリンの縦 の結合強度が強くなるだけでなく、横のプロトフィラメント間の結合も強くな っていることが Xiao らによって明らかにされている(Xiao ら 2006)。この、結合 強度が強くなることで微小管が安定化し、脱重合が阻害されアポトーシスが誘 導され細胞死が引き起こされると考えられている。タキソールの構造(Fig.2)の中 で、チューブリンとの結合に関わっている部分は、13 位側鎖、C4 位のアセチル 基、C2 位のベンゾイル基、オキセタン D 環、そしてタキサンのコア構造(Fig.2) の 5 つの部位と考えられている(Georg ら 1995, Kingston ら 1995, Jimenez-Batbero ら 2002, Wang ら 2003)。そのため、修飾を受けていないタキサジエンもわずか ながら抗がん作用を有している。

また、タキソール処理培養細胞を用いて染色体の動態研究の結果、経時的に G2+M 期細胞の増加と G1 期細胞の減少が認められ、タキソールは細胞周期を G2+M 期でブロックすることが考えられている(Wilson ら 1985, Kumar 1981, Parness ら 1981)。

癌細胞は通常の細胞に比べて、細胞分裂速度が速いため、顕著に細胞死が誘 導され、抗癌作用を示すこととなっている。

タキソイド系薬剤の市場価値

がん関連薬は医薬品市場全体の成長率 7%を上回る 18%で拡大しており、医薬 品市場の中でも最も成長率が高い存在になっている。米国の医療品市場調査会 社の IMS 社では、2003 年に 300 億ドル(3兆 5000 億円) だった世界市場が 2012 年には、800 億ドル(8兆円)に達すると予想されている(McCoy 2004)。

そんな中、現在癌治療の現場で実際に使用されているタキソイド系薬剤は次の3種類である。

①タキソール(パクリタキセル)

タキソール(Fig.2)は非常に適用範囲の広い抗癌剤で、卵巣がん、非小細胞肺が ん、乳がん、胃がんに効果示し、認可されている(Rose 1992,Kubota ら 1997,Yamori ら 1997)。そのため、それぞれの癌に効果を示す抗癌剤との併用治療に多く使用 されており、特にシスプラチン、カルボプラチンとの併用治療では卵巣がんに 対して 60%以上の高い奏効率を示し、TC(Taxol and Cisplatin)治療として多くの医 療現場で使用されている(Jekunen ら 1994, Goldspiel 1997, Brown2003)。そのため 全世界での販売総額は年間約 12 億ドルにも上る。

しかし、その副作用は強い。その原因は、タキソールが水に全く溶けないた

め、溶媒にポリオキシエチレンヒマシ油が用いられており、それが原因でアナ フィラキシーショックがおこるためである。また、これらの過敏症状を予防す るために、抗ヒスタミン剤やステロイドの前投与が必要となってしまうことや、 投薬が3週間に一回で、その一回に3時間もの時間がかかるなど、問題点も少 なくない(渡辺2004)。

②タキソテール(ドセタキセル)

タキソテール(Fig.3)の作用機構は、タキソールと同じ微小管脱重合阻害である。しかし、抗癌スペクトルに微妙に違いがあり、タキソールの適用癌に加えて胃がん、食道がん、頭頸部がんに効果を示し認可されている(佐々木 2004)。

また、タキソールとは溶媒が異なりエタノールを用いるため、アナフィラキ シーショックをあまり引き起こさない。加えて、タキソールで引き起こされる 手足に出現する神経症状が軽微であると考えられている。また、投薬も1時間 で済み、タキソールに比べて少し安価に治療ができるというメリットがあり、 全世界での販売総額は年間約30億ドルにも上っている。

③アブラキサン

アブラキサンは、人血清アルブミンにタキソールを結合させ平均 130nm にナノ粒子化した新剤型・新用量のタキソール製剤で、アメリカでは 2005 年に認可され、日本では 2010 年に乳がんに対する使用が認可された。2010 年までに世界 39 カ国で承認・利用されている(Rizvi ら 2006,Desai ら 2006)。

タキソールは水に極めて難溶であるため、本剤では人血清アルブミンにタキ ソールを結合させることにより、従来のタキソール製剤で使用されている添加 物ポリオキシエチレンヒマシ油及びアルコールを用いることなく、生理食塩液 に懸濁することが可能となった。

その結果、ステロイドや抗ヒスタミン剤の前投薬は必須ではなくなり、添加 物に関連する過敏症等の問題点が改善され、点滴時間が3時間から30分に短縮 されるなどの利便性が得られるとともに、さらに有効性も確認された。

現在は乳がんに対してのみ承認されているが、今後の適用の広がりが期待される。現在は全世界で約3億ドルの販売額となっている。

現在は、アブラキサンの他、タキソールをミセル化して包むことで、患部に 薬を届けるドラッグデリバリーシステムの開発が進められている。



図 2 タキソールの構造式 Fig. 2 Structure of Taxol



図 3 タキソテールの構造式 Fig. 3 Structure of Taxotere

タキソールの供給方法

タキソールは、現在、以下の4つの方法で供給がなされている。

i) 太平洋イチイ(Taxus breviforia)の樹皮からの抽出

タキソールが発見された当時はもちろん、未だ有効な供給方法の一つであ る(Kikuchi and Yatagai 2003)。イチイ属樹木間で多少の含有量の差はあるもの の、樹皮において乾燥重量当たり 0.01%~0.04%程度タキソールが含まれてお り、これは樹齢 100 年の樹木の場合、約 0.3g に相当する。部位別の含有量も 調べられており、最も多い部位は樹皮、次いで根となっていて、樹幹部分は ほとんど含まれていない(Vidensek ら 1990, Glowniak ら 1996, Sottani ら 2000)。 そのため、タキソールを抽出するためには樹皮をはぐ必要があり、木の再生 は難しく、イチイの成長の遅さも相まって、イチイ樹木保全の面からも持続 可能性の低い手法となってしまっている。

ii) 化学的全合成

タキソールの有機化学的な全合成の方法は 1994 年に Robert A. Holton らに よって解明された(Holton ら 1994)。Holton らは 1982 年より研究を開始して おり、実に 12 年もの歳月をかけて完成させたことになる。しかし、全合成 には 50 ステップ以上の工程を要し、コストがかかりすぎるため商業的な生 産性をクリアできていなかった。そのため、現在でも、効率的なタキソール の有機合成は主要な研究課題の一つとなっている。2006 年までに Kyriacos C.Nicolaou ら(Nicolaou ら 1994)、Samuel Danishefsky ら(Danishefsky ら 1996)、 Paul A. Wender ら (Wender ら 1997a, b)、向山光昭ら(向山ら 1998)、桑嶋功ら(桑 嶋ら 1998, 2000)、高橋孝志ら(高橋ら 2006)といった 7 つのグループが異なる 方法で全合成の方法を解明している。しかし、タキソールの複雑な基本骨格 に加え、水酸基等の置換基の多さによる立体性が合成のネックとなり、未だ に商業的な生産性をクリアできていない。

以下にダニシェフスキーのタキソール全合成の模式図を示す。(Fig. 4) その全工程は 53 ステップにもなる。 <u>D</u>環の合成 D ring synthesis

















図 4 ダニシェフスキーのタキソール全合成法 Fig. 4 Total synthesis of Taxol by Danishefsky (Danishefsky ら 1996)

AcQ

Ph

0

QH

iii) 前駆物質 Baccatin Ⅲからの半合成

タキソールに比べ、比較的葉に多量(乾燥重量の 0.1%程度)に含まれている 前駆物質 Baccatin III (Fig. 5)からの半合成は、少し前まではもっとも主要な供 給方法であった。その内容としては、前駆物質の Baccatin III の 13 位に側鎖を 結合させ、その後の修飾を有機化学的手法で行うもので、Baccatin III の複雑 な合成を省けるため全合成比ベコストがかからないメリットがある。その反 応は、上記の全合成の過程の最後で尾部の付加反応となる(Ojima ら 1992, Holton ら 1995,Patel ら 1998)。また、タキソールと違い、Baccatin III は針葉か ら抽出できるため、樹木の再生が可能であり、持続可能性の高い手法である。 しかし、抽出後のバイオマスの廃棄問題や、強い毒性を示す溶媒を含む有機 溶剤の使用という問題が未だ残っている。(小川ら 2007)



図 5 バッカチンⅢの構造式 Fig. 5 Structure of BaccatinⅢ

iv) 細胞培養法 (Plant cell fermentation(PCF)法)

現在最も主要な供給方法になっている。1990年代からの研究をもとにして、タキソールの販売権を有しているブリストルマイヤー社が2003年に開発、実用化した手法で、*Taxus chinensis*の細胞をタンクで培養し、抽出、クロマト精製、晶析によりタキソール原薬を得る方法である(Cragg ら 1991, Ketchum ら 1999, Nguyen ら 2001)。PCF 法によりイチイの木を傷めることなく1年を通して安定的に原料を入手することができ、バイオマス廃棄の問題もゼロにすることができた。また、化学反応の必要性をゼロにしたことから、中間生成物6つを取り除くことに成功し、これによって10種の有機溶剤と6つの乾燥過程を省くことができ、当初5年で32トンの有害化学薬品の使用を削減することに成功した。タキソールのPCF法の技術は2004年の米国グリーンケミストリー大統領賞の代替合成反応賞(Alternative Synthetic pathways Award)を受賞した。(U.S.Environmental Protection Agency 2004)

日本でも 2003 年 7 月にこの方法でのタキソール生産が承認されており、 さらなる生産性や抽出条件に関する特許が数多く出されている(小川ら 2007)。

1-3 最近のタキソール生産に関する研究内容

細胞培養法によるタキソール生産の改善研究

イチイ属樹木の細胞培養法による供給は現在の主なタキソール供給方法であ り、そのため多くの研究がなされていて、現在でも数多くの特許が出されてい る。この細胞培養法の問題点は①まだまだ供給量が少ない、②抽出の際に有機 溶媒を大量に消費する、③抽出後の廃細胞が大量に出るといった3つが考えら れる。これまで、特に①の問題を解決するための研究が数多くなされてきてい て、メチルジャスモン酸を加えることで毎日 2.71mg/l の生産性があるという報 告もある(Bentebibel ら 2005)。また、エリシターとして様々な濃度のメチルジャ スモン酸やサリチル酸を加えて実験を行った結果、メチルジャスモン酸を 10mg/l とサリチル酸を 100mg/l 加えた場合に、生産性が 16 倍になり、39.5mg/l となることが報告されている(Khosroushahi ら 2006)。

生産増加の次の手として近年注目されているのが内生菌との共培養である。 これはイチイの細胞培養のリアクターと菌体培養のリアクターをメンブレンで 仕切り、低分子化合物は行き来できるような環境で培養するというものである (Liら 2009)。その結果、リアクター全体の濃度として 25mg/l のタキソール濃度 となり、イチイカルスの量が半分で済んでいることを考えると、従来のメチル ジャスモン酸やサリチル酸の組み合わせよりも高い生産性を示した。

次に②および③の問題点を解決する方法の一つとして注目されているのが二 層培養法である。細胞培養の上にオレイン酸などの有機溶媒層を作りそのまま 培養を続けると、培養中に生産したタキソールがオレイン酸層に溶出し、オレ イン酸層のみを回収することで、培養細胞は繰り返し使用できるというもので ある(Xuら 2005)。

しかし、タキソールは樹皮にもっとも多いことからも推測できるように、細胞死によって誘導されると考えられており、オレイン酸でもわずかながら細胞のアポトーシスを誘導するが再利用できるような細胞の状態では生産性は低い物となっている。

よって、①、②および③の3つの課題を同時にクリアするのは現時点では機構上の矛盾を抱えており非常に困難である。

タキソールの生合成関連酵素遺伝子のクローニング

複雑な化合物を有機合成する場合、その立体制御や活性化の困難さ、意図しない部分の反応などクリアすべき課題が多く工程が多くなり、実用的でなくなってしまう。その点、生合成においては酵素の立体選択性、位置特異性といった基質特異性が高く、非常に扱いやすい。そのため、非常に構造の複雑な化合物であるタキソールの生産に生合成酵素を利用するため、生合成経路解明に向けて多くの研究がなされてきた。また、近年の代謝工学の発達により、複雑な化合物の生産制御として、RNAi等の技術を用いて、類縁体の合成に関わる酵素の発現を抑制することで、目的物質の生産を向上させるということも可能となってきているので、目的物質の生合成には直接関わらない類縁体生産酵素遺伝子情報を取得する研究も行われてきている(Allenら2004,Fujiiら2007,佐藤2011)。

これまでの研究からタキソールの生合成に19の酵素が関わっていると考えられている。Fig. 6 および Fig. 7 に、そのタキソールの生合成経路を示す。

まず最初に、Taxadiene synthase という酵素によってゲラニルゲラニルニリン酸の環化がおこり、タキソイドの基本骨格であるタキサジエンに変換する(Fig. 7)。

続いて、この基本骨格を 8 つの P450 による水酸化とエポキシ化、3 つの acyl/aroyl transferase によるアシル化(アセチル化とベンゾイル化)がおこる。そ の後、D 環の形成と 9 位の水酸基の酸化が起こり、ここまで 14 の酵素が関わっ て Baccatin III が形成される。その他 13 位に結合する側鎖の形成に 5 つの酵素が 必要となり、全体として 19 の酵素が必要となる。水酸化の順番は、タキソイド 類縁体の頻度から、C5 位→C10 位→C13 位→C9 位→C7 位→C2→C4C20 のエポ キシ化→C1 だと推定されている(Floss and Mocek 1995)。どの段階でアセチル化 が起こるかは未だ解明されていない。

これまでに主に R.Croteau、K.Walker のグループによって、ゲラニルゲラニル ニリン酸合成酵素を含む 11 の酵素がクローニングされている(Table 1)。その他、 タキソイドの多様性を生みだすいくつかの P450 と acyl/aroyl transferase が発見さ れてきたが、未だ生合成経路解明には至っていない。

現在、Koksal,Croteau らによって新たな生合成経路酵素の解明と各酵素の三次 元構造の解明が行われている(Koksal,Croteau ら 2011)。



図 6 タキソール生合成経路 Fig. 6 Overview of Taxol biosynthetic pathway

略称	酵素名称	参考文献
Abbreviation	Enzyme names	Reference
TXS	taxadiene synthase	Wildung ら1996
Τ5α Η	taxadiene5α hydroxylase	Jennwein ら 2004
TDAT	taxadiene 5 α -ol O-acetyltransferase	Waiker ら 2000c
Τ10β Η	taxan 10β -hydroxylase	Schoendorf த் 2001
Τα Η	taxadiene 13α -hydroxylase	Jennwein ら 2001
DBBT	taxan 2α -O-benzoyltransferase	Walker ら 2000b
DBAT	10-deacetylbaccatinⅢ-10-O-acetyltransferase	Walker ら 2000a
PAM	phenylalanine aminomutase	Walker
BAPT	BaccatinⅢ:3-amino,3phenylpropanoyltransferase	Walker ら 2002a
DBTNBT	3'-N-debenzoyl-2-deoxytaxol-N-benzoyltransferase	Walker ら 2000b

これまでクローニングされてきたタキソール生成関連酵素 表 1



Table 1 Cloned genes involved inTaxol biosynthesis pathway in Taxus



GGPPS:イソペンテニルピロリン酸(IPP)とジメチルアリル二リン酸(DMAPP) からゲラニルゲラニルニリン酸(GGPP)を合成する。(Hefner ら 1998) Synthesis of GGPP from IPP and DMAPP



Geranylgeranyl Diphosphate

Taxa-4(5),11(12)-diene

TXS: ゲラニルゲラニル二リン酸(GGPP)を環化してタキソイドのコア構造を 形成するタキサジエンを合成する(Wildung ら 1996)。 Synthesis of taxadiene from GGPP



T5αH:タキサジエンの5位を水酸化する(Jennwein ら 2004)。

Conversion of taxadiene to taxadiene 5 α -ol

TDAD:5位の水酸基のアセチル化を行う(Waikerら2000c)。

Conversion of taxadiene 5 α -ol to taxadiene 5 α -yl acetate



T10βH:タキサジエンの 10 位の水酸化を行う(Schoendorf ら 2001)。 Hydroxylation at C10 of taxoids

TαH: タキサジエンの 13 位の水酸化を行う(Jennwein ら 2001)。

Hydroxylation at C13 of taxoids



DBBT:2位の水酸基のベンゾイル化を行う(Walker and Croteau2000b)。 Benzoylation at C2α position



DBAT: 10 位の水酸基のアセチル化を行う(Walker and Croteau2000a)。 Acetylation at C10β position



PAM:13 位の側鎖となるフェニルアラニンのアミノ基の位置を 2'から 3'に移す (Walker ら 2004)。

Convesion of α -Phenylalanine to β -Phenylalanine



BAPT: BaccatinⅢの13位の水酸基と側鎖を結合させる半合成の段階を触媒する (Walker ら 2002a) Ligation of β-Phenylalanoyl CoA to BaccatinⅢ



- DBTNBT: BaccatinIIIに結合した側鎖の 3'位のアミノ基にベンゾイル基を付加 する反応を行う(Walker ら 2000b)。 Benzoylation at C2' of side-chain
 - 図7 タキソール生成酵素の機能

Fig. 7 Function of enzymes related to Taxol biosynthesis

タキソイド関連酵素遺伝子の異種発現

生合成経路の解明、関連酵素のクローニングが進み、酵母や大腸菌を用いた 酵素の異種発現によるタキソイドの生産研究が盛んとなってきた。どの研究成 果においても、GGPPS および TXS の発現生産についてはすでに成功している (Huang ら 2001)。しかし、いくつかの水酸化酵素を共発現させた場合、タンパク 自体の発現はしているものの水酸化された生産物の量は非常に少なくなってし まっている。その原因としては、P450 が膜タンパクであり、NADPH を必要と することから、大腸菌や酵母での発現では活性が低くなってしまっていると考 えられている(Jennewein ら 2006)。

タキソール生産性内生菌の発見

植物内生菌は植物組織間や細胞内で生育し、基本的に病兆を示さない微生物 と定義され、その正体は主に担子菌、子嚢菌、放線菌である。植物内生菌は宿 主植物と似た生理活性物質を生産することが知られており、土壌微生物とは異 なる代謝経路を獲得していると考えられている。微生物の生理活性物質のスク リーニングは古くから行われてきており、近年その多様性に再び注目が集まり、 特にタイ、カンボジア、ラオスなどの東南アジアでは新規有用生理活性物質の 探索と、多様性を生む生合成関連酵素遺伝子の調査、および生産系の確立に向 けて研究が進められている。現在も、ペニシリンやセファロスポリンといった 抗生物質や植物ホルモンであるジベレリン、プラバスタチンという高脂血症用 薬が放線菌や糸状菌の培養によって供給されており、その他の生理活性物質や 薬剤の生産に放線菌や糸状菌といった微生物の利用が期待されている(Tanら 2001, Strobelら2004、五十嵐2005, Greveら2010)。

タキソールもその例外ではなく、タキソールを生産する菌に関しては、1993 年に、太平洋イチイ内生菌 *Taxomyces andreanae* がタキソールを生産すると報 告されている。その後も多くの研究がすすめられ、いくつかのタキソール生産 性内生菌が報告されている。しかし、その生産量は非常に少なく、実用化には 至っていない(Stierle ら 1993, Strobel ら 1993, Stierle ら 1995)。

21

1-4 本研究の目的と概略

本研究は大きく 3 つの章からなるが、その全てで共通の課題はタキソールの 供給不足解消である。その大きな目的としては、タキソール生産が知られるイ チイ属樹木の遺伝子情報の整備とタキソール供給新規ソースの探索である。

まず2章では、イチイ属樹木の栽培法および細胞培養法によるタキソイド生産性増加を目指し、園芸種として日本全国に幅広く分布しているキャラボク(*Taxus cuspidata* var.*nana*)を材料として、タキソール生合成酵素遺伝子の解析を行った。イチイ属樹木間においても、タキソールや前駆物質 BaccatinIIIの生産量は異なり、それどころかタキソイド類縁体の種類も異なる。そのため、イチイ属樹木のタキソール生合成酵素遺伝子の全長をクローニングしておくことは、これらの違いを生み出す原因を解明する手掛かりとなると考えられる。また、これらの遺伝子の上流配列を知ることは、これらの遺伝子発現調節因子を知ることであり、栽培法や細胞培養法でのよりよい環境づくりの手助けになると考えられる。

次に3章では、現状イチイ属樹木のみに依存しているタキソール生産の基盤 を拡大することを目的とし、タキソール生成能を持つ新規植物を探索した。こ れまでイチイ属樹木以外でタキソイドを生産する樹木は報告されていない。本 研究においては日本特有の樹木で、イチイ属以外では唯一イチイ科に分類され ているカヤ属のカヤ(*Torreya nucifera*)に注目して、そのタキソイド生成能を調べ た。

最後に4章では、イチイ科樹木のイチイ(*Taxus cuspidata*)とカヤの内生菌をタ キソール生産の新規ソースとして着目した。元来、植物に内生する糸状菌や放 線菌は天然物の宝庫として、創薬のためのリード化合物探索やその生産に利用 されてきた。タキソールに関しても、1993年に太平洋イチイ内生菌 *Taxomyces andreanae*がタキソールを生産すると報告されて以来、いくつかのタキソール生 産性内生菌が報告されている。そこで本実験では、タキソール生産への内生菌 の利用可能性を広げるために、イチイとカヤから内生菌を単離し、新規タキソ イド生成内生菌を発見することおよびそれらのタキソール生成関連酵素遺伝子 の情報をまとめることを目標として実験を行った。 参考文献

Allen R.S., Millgate A.G., Chitty J.A., Thisleton J., Miller J.A., Fist A.J., Gerlach W.L. and Larkin P.J. (2004) RNAi-mediated replacement of morphine with the nonnarcotic alkaloid reticuline in opium poppy. Nat. Biotechnol. 22: 1559-1566.

Bentebibel S., Moyano T., palazon J., Cusido R.M., Bonfil M., Eibl R., Pinol T. (2005) Effects of immobilization by entrapment in alginate and scale up on paclitaxel and baccatin III production in cell suspension cultures of *Taxus baccata*. Biotechnol. Bioeng.89:647-655

Brown D.T. (2003) Preclinical and clinical studies of the taxanes. In: Itokawa H, Lee KH (eds) Taxus – The Genus Taxus. Taylor & Francis, London. UK, pp 387–435

Cheristenhusz M.J.M, Reveal JL., Farjon A., Gardenr MF., Mill RR. & Chase MC.(2011) A new classification and linear sequence of extant gymnosperms. Phytotaxa 19:55-70

Cragg G.M, Snader K.M (1991) Taxol: the supply issue. Cancer Cells 3:233-235

Danishefsky S.J., Masters J.J., Young W.B., Link J.T., Snyder L.B., Magee T.V., Jung D.K., Isaacs R.C.A., Bornmann W.G., Alaimo C.A., Coburn C.A., Di Grandi M.J. (1996) Total synthesis of baccatin III and taxol. J. Am. Chem. Soc. 118: 2843–2859

Desai N., Trieu V., Yao ZW., Louie L, Ci S., Yang A., Tao CL., De T., Beals B., Dykes D., Noker P., Yao R., Labao E., Hawkins M., Soon-Shiong P. (2006) Increased antitumor activity, intratumor paclitaxel concentrations, and endothelial cell transport of Cremophor-free, albumin-bound paclitaxel, ABI-007, compared with Cremophor-based paclitaxel. Clinical Cancer Resarch. 12(4): 1317-1324

Doi T., Fuse S., Miyamoto S., Nakai K., Sasuga D., Takahashi T. (2006) A Formal Total Synthesis of Taxol Aided by an Automated Synthesizer. Chemistry. An Asian Journal 1: 370 – 383

Endo Y., Osada Y., Kimura F., Shirakawa H., Fujimoto K. (2007) Effects of Japanese Torreya(Toreya nucifera) Seed Oil on the Activities and mRNA Expression of Lipid Metabolism-Related Enzymes in Rats.Biosci.Biotechnol. Biochem.71(1):231-233 Floss H.G., Mocek U. (1995) Biosynthesis of taxol. Suffness M (ed) Taxol – Science and Applications. CRC Press, Boca Raton, USA, pp 191–208

Fujii N., Inui T., Iwasa K., Morishige T., and Sato F. (2007) Knockdown of berberine bridge enzyme by RNAi accumulates (S)-reticuline and activates a silent pathway in cultured California poppy cells. Transgenic Res. 16: 363-375.

Georg G.I., Boge T.C., Cheruvallath Z.S., Clowers JS., Harriman GCB., Hepperle M. & Park H. (1995) The medicinal chemistry of Taxol In: Suffness M (ed) Taxol – Science and Applications.. CRC Press, Boca Raton, FL, USA. 317–375

Glowniak K., Zgorka G., Jozefezyk A., Furmanowa M. (1996) Sample preparation for taxol and cephalomannine determination in various organs of *Taxus* sp. Journal of Pharmaceutical and Biomedical Analysis. 14 :1215-1220

Goldspiel B.R. (1997) Clinical overview of the taxanes. Pharmacotherapy17:110S-125S Greve H., Mohamed IE., Pontius A., Kehraus S., Gross H., Konig GM. (2010) Fungal metabolites: structural diversity as incentive for anticancer drug development Phytochemistry Reviews. 9:537-545

濱野周泰 (2005) 葉っぱでおぼえる樹木 柏書房株式会社:42-44

Hefner J., Ketchum R.E.B., Croteau R. (1998) Cloning and functional expression of a cDNA encoding geranylgeranyl diphosphate synthase from Taxus canadensis and assessment of the role of this prenyltransferase in cells induced for Taxol production. Arch. Biochem. Biophys. 360:62–74.

Holton R.A., Biediger R.J., and Boatman P.D. (1995) Semisynthesis of Taxol and Taxotere. Taxol:Science and Application. Suffness, M.(eds), CRC Press, Boca Raton. 97-121

Holton R.A., Somoza C., Kim HB., Liang F.,Biediger RJ., Boatman PD., Shindo M., Smith CC., Kim SC., Nadizadeh H., Suzuki Y., Tao CL., Vu P., Tang SH., Zhang PS., Murthi KK., Gentile LN., Liu JH. (1994) First total synthesis of taxol. J.Am.Chem.Soc. 116:1597-1598 Horwitz SB. (1992) Mechanism of action of Taxol Trends Pharmacol. Sci 13:134-136

Huang QL., Roessner CA., Croteau R., Scott AI. (2001) Engineering Escherichia coli for the synthesis of taxadiene, a key intermediate in the biosynthesis of taxol. Bioorg. Med. Chem. 9:2237–2242.

五十嵐康弘 (2005) 植物内生菌からの生理活性物質のスクリーニング バイオ サイエンスとインダストリー 63(4):246-247

Iwasaki S. (1993) Antimitotic agents: Chemistry and recognition of tubulin molecule Med.Res.Reviews. 13(2):183-198

岩崎成夫 (1994) 微小管系に作用する天然生理活性物質. 化学と生物 32(3):153-159

岩崎成夫, 白井隆一 (2000) 微小管機能を制御する天然有機物化合物:コルヒチン部位に結合するコンブレタスタチンおよびキュラシン A 関連化合物の合成と 構造活性相関 薬学雑誌 120(10):875-889

Jekunen A.P., Cheristen R.D., Shalinsky D.R., Howell S.B. (1994) Synergistic interaction between cisplatin and taxol in human ovarian carcinoma cells in vitro. British Journal of Cancer 69(2):299-306

Jennewein S., Long R.M., Williams R.M., Croteau R. (2004) Cytochrome P450 taxadiene 5a-hydroxylase, a mechanistically unusual monooxygenase catalyzing the first oxygenation step of Taxol biosynthesis. Chem Biol 11:379–387.

Jennewein S., Rithner C., Williams R., Croteau R. (2001) Taxol biosynthesis: taxane 13a-hydroxylase is a cytochrome P450- dependent monooxygenase. Proc Natl Acad Sci USA 98:13595–13600.

Jime'nez-Barbero J., Amat-Guerri F., Snyder J.P. (2002) The solid state, solution and tubulin-bound conformations of agents that promote microtubule stabilization. Curr. Med.Chem. Anti-Cancer Agents 2: 91–122.

JingHong M., DeJong Y.L., Arthur P., Robert B., Long M., Jennewein S., Williams D., Croteau R.B. (2006) Genetic Engineering of Taxol Biosynthetic Genes in Saccharomyces cerevisiae. Biothechnol. Bioeng. 93(2):212-224

Ketchum R.E.B,Gibson D.M., Crotea R., Shuler K.L. (1999) The kinetics of taxoids accumulation in cell suspension cultures of Taxus following elicitation with mathyljasmonate. Biotechnol.Bioeng 62: 97-105

Khosroushahi A.Y., Valizadeh M., Ghasemopour A., Khosroushahi M., Naghdibadi H., Dadpour M.R., Omidi Y. (2006) Improved Taxol production by combination of inducing factors in susupension cell culture of *Taxus baccata*. Cell Biology International 30: 262-269

Kikuchi Y., Yatagai M. (2003) The commercial cultivation of Taxus species and production of taxoids. In: Itokawa H, Lee KH (eds) Taxus – The genus Taxus.Taylor & Francis, London, UK:151–178

Kingston D.G.I. (1995) Recent advances in the chemistry and structure–activity relationships of paclitaxel Am. Chem. Soc. Symp. Ser. 583: 203–216.

Koksal M., Jin Y., Coates R.M., Croteau R., Christianson D.W. (2011) Taxadiene synthase structure and evolution of modular architecture in terpene biosynthesis.Nature 469:116-120

Kubota T., Matuzaka S.W., Hoshiya Y., Watanabe M., Kitajima M., Asanuma F., Yamada Y., Koh J.I. (1997) Antitumor activity of paclitaxel against human breast carcinoma xenografts serially transplanted into nude mice. Journal of Surgical Oncology 64 (2): 115-121

Kumar N. (1981) Taxol-Induced Polymerization of Purified Tubulin-Mechanism of Action. J. Biol. Chem. 256(20):435-441

Kusama H., Hara R., Kawahara S., Nishimori T., Kashima H., Nakamura N., Morihira K., Kuwajima I. (2000) Enantioselective total synthesis of (–)-Taxol. J. Am. Chem. Soc. 122: 3811–3820

Li Y.C., Tao W.Y., Cheng L. (2009) Paclitaxel production using co-culture of *Taxus* suspension cells and paclitaxel-producing endophytic fungi in a co-bioreactor. Appl. Microbiol. Biotechnol. 83:233-239

McCoy M. (2004) Lining up to make a cancer drug. Chem.Eng. News 82:12-14

Morihira K., Hara R., Kawahara S., Nishimori T., Nakamura N., Kusama H., Kuwajima I. (1998) Enantioselective total synthesis of Taxol. J. Am. Chem. Soc. 120: 12980–12981

Nicolaou K.C., Yang Z., Liu J.J., Ueno H., Nantermet P.G., Guy R.K., Claiborne C.F., Renaud J., Couladouros E.A., Paulvannan K., Sorensen E.J (1994) Total synthesis of Taxol. NATURE 367(6464): 630-634

小川一誠,西條長宏,野田起一郎,田村友秀,渡辺亨,坂田優,塚越茂,佐谷秀行,ブリストルマイヤーズ株式会社 (2007) Recent Advances in Taxol chemotherapy.

Ojima, I.; Habus, I.; Zhao, M.; Zucco, M.; Park, Y. H.; Sun, C. M.; Brigaud, T. (1992) New and efficient approaches to the semisynthesis of taxol and its C-13 side chain analogs by means of β -lactam synthon method. Tetrahedron 48:6985–7012

Parness J., Horwitz S.B. (1981) Taxol binds to polymerized tubulin in vitro.Journal of Cell Biology. 91(2):479-487

Patel R. (1998) Tour de paclitaxel.Biocatalysis for semisynthesis. Annu. Rev. Microbiol. 52: 361-395

Rizvi NA., Azzoli C., Miller V et al. (2006) Phase I/II Study of ABI-007 as First Line Chemotherapy in Advanced Non-small Cell Lung Cancer. Proceedings from the 42nd annual meeting of the American Society of Clinical Oncology.

Rose W.C. (1992) Taxol-A review of its preclinical invivo antitumor-activity. Anti-Cancer Drugs. 3 (4): 311-321

佐々木康綱 (2004) がんサポート情報センター 薬事典 タキソテール http://www.gsic.jp/medicine/mc 01/06/index.html 佐藤文彦 (2011) イソキノリンアルカロイド生合成系にみる代謝工学の可能性 と課題 第48回植物化学シンポジウム講演集 2-9

Schiff P.B., Fant J.,Horwitz S.B. (1979) Promotion of microtubule assembly *in vitro* by Taxol.Nature 277:665-667

Schoendorf A., Rithner C.D., Williams R.M., Croteau R. (2001) Molecular cloning of a cytochrome P450 taxane 10β-hydroxylase cDNA from Taxus and functional expression in yeast. Proc Natl Acad Sci USA 98:1501–1506.

Shiina I., Iwadare H., Sakoh H., Hasegawa M., Tani Y., Mukaiyama T. (1998) New method for the synthesis of Baccatin III. Chem. Lett. 1:1–2.

Sottani C., Turei R., Micoli G., Fiorentino M.L., Minoia C. (2000) Rapid and sensitive determination of paclitaxel in environmental samples by high performance liquid chromatography tandem mass spectrometry. Rapid Commum.Mass Spectrom. 14: 930-935

Stierle A., Strobel G.A., Stierle D. (1993) Taxol and taxane production by Taxomyces andreanae, an endophytic fungus of pacific yew. Science 260:214–216

Stierle A., Strobel G., Stierle D., Grothaus P., Bignami G. (1995) The search for a taxol-producing microorgansim among the endophytic fungi of the pacific yew,Taxus brevifolia. J. Nat. Prod. LLoydia 58: 1315–1324

Strobel G.A., Daisy B., Castillo U., Harper J. (2004) Natural Products from Endophytic Microorganisms. Journal of Natural Products 67(2):257-268

Strobel G.A., Hess W.M., Ford E., Sidhu R.S., Yang X. (1996) Taxol from fungal endophytes and theissue of biodiversity.J.Ind.Mictobiol.Biotechnol.17:417-423

Strobel G.A., Stierle A., Stierle D., Hess W.M. (1993) Taxomyces andreanae a proposed new taxon for a bulbilliferous hyphomycete associated with Pacific yew. Mycotaxon 47:71–80.

Suffiness M., Wall.M.E. (1995) Discovery and development of Taxol In: Suffiness M(ed) Taxol-Science and Applications.CRC Press,Boca Raton,FL,USA:3-25

Tan R.T. et al (2001) Endophytes:a rich source of functional metabolites. Nat. Prod.Rep. 18:448-459

U.S.Environmental Protection Agency (2004) Greener Synthetic Pathways Award (http://www.epa.gov/greenchemistry/pubs/pgcc/winners/gspa04.html)

Vidensek N., Lim P., Campbeli A., Carlson C. (1990) Taxol content in bark,wood,root,leaf,twig,and seedling from several *Taxus* species. Journal of Natural Products 33(6):1609-1610

Walker K., Croteau R. (2000a) Molecular cloning of a 10-deacetylbaccatin III-10-O-acetyl transferase cDNA from Taxus and functional expression in Escherichia coli. Proc Nat Acad Sci USA 97:583–587.

Walker K., Croteau R. (2000b) Taxol biosynthesis: molecular cloning of a benzoyl-CoA:taxane 2α-O-benzoyltransferase cDNA from Taxus and functional expression in Escherichia coli. Proc Natl Acad Sci USA 97:13591–13596.

Walker K., Schoendorf A., Croteau R. (2000c) Molecular cloning of a taxa-4(20), 11(12)-dien-5a-ol-O-acetyl transferase cDNA from Taxus and functional expression in Escherichia coli. Arch. Biochem. Biophys. 374:371–380.

Walker K., Fujisaki S., Long R., Croteau R. (2002a) Molecular cloning and heterologous expression of the C-13 phenylpropanoid side chain-CoA acyltransferase that functions in Taxol biosynthesis. Proc Nat Acad Sci USA 99:12715–12720.

Walker K., Long R., Croteau R. (2002b) The final acylation step in Taxol biosynthesis: cloning of the taxoid C13-side-chain Nbenzoyltransferase from Taxus. Proc Natl Acad Sci USA 99:9166–9171.

Walker K., Klettke K., Akiyama T., Croteau R. (2004) Cloning, heterologous expression, and characterization of a phenylalanine aminomutase involved in taxol biosynthesis. J Biol Chem 279:53947–53954.

Wang X., Itokawa H., Lee K.H. (2003) Structure–activity relationships of taxoids. In: Itokawa H & Lee K-H (eds) Taxus – The Genus Taxus. Taylor & Francis, London, UK. :298–386

Wani M.C., Taylor H.L., Wall M.E., Coggon P., McPhail A.T. (1971) Plant antitumor agents.IV.The isolation and structure of taxol.a novel antileukemic and antitumor agent from Taxus brevifolia.J Am Chem Soc 93:2325-2327

渡辺亨 (2004) がんサポート情報センター 薬事典 タキソール http://www.gsic.jp/medicine/mc_01/05/

Wender P.A., Badham N.F., Conway S.P., Floreancig P.E., Glass T.E., Granicher C., Houze J.B., Janichen J., Lee D.S., Marquess D.G., McGrane P.L.*et. al* (1997a) The pinene path to taxanes .5. Stereocontrolled synthesis of a versatile taxane precursor. Journal of the American Chemical Society. 119(11): 2755-2756

Wender P.A., Badham N.F., Conway S.P., Floreancig P.E., Glass T.E., Houze J.B., Krauss N.E., Lee D.S., Marquess D.G., McGrane P.L.*et. al* (1997b) The pinene path to taxanes .6. A concise stereocontrolled synthesis of taxol. Journal of the American Chemical Society. 119(11): 2757-2758

Wildung M.R., Croteau R. (1996) A cDNA clone for taxadiene synthase, the diterpene cyclase that catalyzes the committed step of taxol biosynthesis. J Biol Chem 271:9201–9204

Wilson C.R., Sauer J., Hooser S.B. (2001) Taxines : a review of the mechanism and toxicity of yew (Taxus spp.) alkaloids. Toxicon 39 (2-3), 175-85.

Wilson L., Miller H.P., Farrell K.W., Snyder K.B., Thompson W.C., Purich D.L. (1985) Taxol Stabilization of Microtubules invitro – Dynamics of Tubulin Addition and Loss at Opposite Microtubule ends. Biochemistry. 24 (19): 5254-5262

Xiao H., Verdier-Pinard P., Fernandez-Fuentes N., Burd B., Angeletti.R., Fiser A., Horwitz S.B., Orr G.A. (2006) Insights into the mechanism of microtubule stabilization by Taxol, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 103(27):10166-10173 Xu Q., Cheng J., Ge Z., Yuan Y. (2005) Abnormal mitosis versus apoptosis of Taxus cuspidate induced by oleic acid in two-liquid-phase suspension cultures. Enzyme and Microbial Technology. 37:76-81

Yamori T., Sato S., Chikazawa H., Kadota T. (1997) Anti-tumor efficacy of paclitaxel against human lung cancer xenografts. Japanese Journal of Cancer Research 88(12): 1205-1210

米倉浩司,邑田仁 (2009) 高等植物分類表 株式会社北隆館:35
第2章 イチイ属樹木キャラボクの タキソイド生成酵素遺伝子のクローニング および転写調節領域解析

第2章 イチイ属樹木キャラボクのタキソイド生成酵素遺伝子の

クローニングおよび転写調節領域解析

2-1 緒言

現在、タキソールの主要な供給方法となっているのは、イチイ属樹木の針葉 から抽出した前駆物質 Baccatin III からの半合成とイチイ属樹木の細胞培養法で ある。この二つの方法に共通しているのは、途中までイチイ属樹木のタキソー ル生合成経路を利用している点である。これまでに、Croteau,Walker,Jenewin ら のグループによって、様々なイチイ属樹木において多くのタキソール生合成関 連酵素遺伝子がクローニングされてきており(Wildung and Croteau1996, Hefner ら 1998, Walker ら 2000a, Waiker ら 2000b, Schoendorf ら 2001, Jennwein ら 2001, Walker ら 2002a, Walker ら 2004)、その遺伝子情報についてまとめられてきた。

しかし、彼らの研究は mRNA から cDNA を合成してクローニングしていくも のであり、ゲノム DNA 情報としての酵素遺伝子の上流配列や転写調節因子に関 する知見はほとんどない。イチイ属樹木のプランテーションおよび細胞培養法 による生産性向上を目指すうえで、発現制御に関わる転写調節領域の情報を取 得することは、適切な培養条件を検討するための大きな手掛かりとなる。そこ で、この章では園芸種として日本全国に幅広く分布しているキャラボク(*Taxus cuspidata* var.*nana*)を材料として、タキソール生成関連酵素遺伝子の転写調節領 域についての知見を得ることを目的とした。キャラボクは、タキソールを有し ていることは調べられているが、その生成関連酵素遺伝子についての知見はほ とんどないため、まずタキソール生成酵素遺伝子の存在を確認し、それに続い て、上流配列情報を取得して転写調節領域解析を行った。

2-2 実験

2-2-1 キャラボクのタキソール関連酵素遺伝子の存在確認

植物材料

本研究では、試料として東京大学大学院理学系研究科附属小石川植物園より 採取したキャラボクの葉を使用した。

ゲノム DNA の調製

キャラボクの葉を液体窒素で凍結し、乳鉢・乳棒を用いて粉末状にした。従 来のカリウム/SDS 法(Dellaporta ら 1983)とポリサッカライドを効率的に除去す る特殊な樹脂とを組み合せることによって、植物から高純度なゲノム DNA を迅 速・簡便に抽出することができる Phytopure plant DNA extraction kit(GE ヘルスケ ア社)を用いて、メーカーの標準プロトコールにしたがい、ゲノム抽出を行った。

プライマーの設計及び PCR 条件

現在推定されているタキソール生合成経路を Fig. 1 に示した。またその生合成 経路上で既知のタキソイド生成関連酵素のうち GGPPS(geranylgeranyldiphosphatesynthase), TXS(taxadienesynthase), ΤαΗ (taxadiene 13α -hydroxylase), T10 β H(taxane10 β -hydroxylase), PAM(phenylalanine aminomutase), BAPT(3-amino-3-phenylpropanoyl-13-O-transeferase), DBTNBT(3-N-debenzoyltaxol-N-benzoyltranseferase)の計7種類の酵素遺伝子のプ ライマーを、塩基配列既知の Taxus × media、 Taxus brevifolia および Taxus chinensisの塩基配列(Hefnerら1998, Wildung and Croteau1996, Schoendorfら2001, Jennwein & 2001, Walker & 2004, Walker & 2002a, Walker & 2000a, Steele & 2005) を基に作成した。DNA polymerase は ExTaq DNA polymerase(Takara 社)を用い、 PCR 反応槽は Gene Amp2700(ABI 社)を使用した。温度サイクルは、94℃-2 分 -(94℃-30秒、各アニール温度にて-30秒、72℃-2分)×30 サイクル-72℃-3分を基 本とし、テンプレートとプライマーの組み合わせごとにアニール温度を変化さ せ、最適条件を探った。最終的に用いたプライマーの塩基配列とアニール温度 を Table 1 に示した。

PCR 産物の確認と産物の TA クローニングと塩基配列の解析

PCR 産物はアガロースゲル電気泳動によりサイズの確認を行った。次にその 産物を、pGEM-T Easy Vector System I (Promega)を用いて TA クローニングをし た。コンピテントセルは *E.coli* DH5α(Takara)を用い、アンピシリン(100µg/ml)入 りの LB 培地上、37℃で一晩培養した。コロニーをつまようじでつついて、100µl の滅菌水に懸濁させ、ボイル法によりプラスミド DNA を抽出した (田村 1997)。 そして、4℃で 12000rpm,8 分間遠心分離し、その上澄みをテンプレートとして、 pGEM-T Easy Vector System I のクローニングサイトの両側に対峙する T7 プロモ ーターおよび SP6 プロモーター塩基配列に対応するプライマーを用いた PCR に よりサイズ確認を行い、陽性クローンの絞り込みを行った。陽性クローンでは、 プリズム 310DNA 解析装置 (ABI 社)を用いて塩基配列の解析を行った。また、 得られた塩基配列情報に対して DDBJ(DNA Data Base of Japan)の BLAST 検索を 用いて、既知のものとの相同性を調べた。



図1タキソール生合成経路とタキソール生成酵素

 $Fig. 1 Biosynthetic pathway of Taxol and related enzymes \\ GGPPS(geranylgeranyl diphosphate synthase) TXS(taxadiene synthase) \\ TaH (taxadiene 13a-hydroxylase) T10\betaH (taxane 10\beta-hydroxylase) \\ PAM (phenylalanine aminomutase) BAPT(3-amino-3-phenylpropanoyl-13-O-transferase) \\ DBTNBT (3-N-debenzoyltaxol -N-benzoyl transferase)$

|--|

 Table 1
 Primer sequences and annealing temperature

酵素名	配列	アニール温度	
Enzyme name	Primer sequence	Annealing temperature	
GGPPS F	agcccacaaatcacaaggtc	F6°C	
GGPPS R	ccgaattctcgcaatctcat	50 C	
TXS F	agcactggcactagcaaggt	50°C	
TXS R	attcgataccccatgatcca	53 C	
BAPT F	atccgctctgttctgaatac	52°C	
BAPT R	ggtcctcaatatctgtatcc	55 C	
DBTNBT F1	agtatatgtgatggacgtgg	۲۵°C	
DBTNBT R1	gatccatttaagaggtcttg	55 0	
DBTNBT F2	gcagatcctgcgactgtaat	50°O	
DBTNBT R2	tgcaggcgtataaggtcttc	52 C	
ΤαΗ F	ggtaaaagacctcgtcttctccgtcg	57°C	
ΤαΗ R	tctccttgtccgccagtgaattcc	57 C	
Т10β Η F	ttcatcttgcagcacatgtactccca	50°C	
T10β H R	ttgaggtgtttctgatcggagtgtcc	58 C	
PAM F	ggcagacaacaacgacgccct	55°C	
PAM R	agetacagtegettetgeggaattte	55 0	

2-2-2 キャラボクのタキソール関連酵素遺伝子の上流配列解析

タキソイドの生成のキーエンザイムの TXS 遺伝子、半合成のキーエンザイム の BAPT 遺伝子の全長クローニングおよび発現調節に関わる転写調節シス配列 の情報を得るため GenomeWalker Universal kit(Clontech 社)を用いて遺伝子解析を 行った。

<u>GenomeWalker Universal kit を用いた上流配列解析</u>

キャラボクの DNA を Dra I, EcoR V, PvuII, Stu I の 4 種類の平滑末端制限酵素 で 37℃で一晩処理を行った。翌日に、25:24:1 のフェノールクロロホルムイソア ミルアルコールを用いて反応を止め、エタノール沈殿により DNA 断片の精製を 行った。その後、T4DNA リガーゼをもちいて Kit 付属のアダプター付加を行う ため、16℃の恒温槽で一晩インキュベートを行った。アダプター配列を Fig. 2 に示す。

その後、アダプターが付加された DNA 断片群をテンプレートとして、アダプ ター配列の AP1 と 2-2-1 で得られた TXS,BAPT の部分配列より作製した特異的 なプライマーを用いて PCR を行った。PCR 条件は Fig. 3 に示した。

次にこの PCR 産物を 30 倍に希釈したものをテンプレートとして、AP2 と先ほ ど使用した酵素特異的プライマーの 40bp 程度内側に作製した特異的プライマー 2 を用いて、2 回目の PCR を行った。

この PCR 産物の結果を電気泳動で確認し、オペロン社のシーケンス解析サービスに委託してその配列を取得した。

このプロトコールの概略図を Fig. 4 に示した。

5'-<u>GTAATACGACTC(ACTATAGGGC</u>ACGCGTGGTCGTCG)ACGGCCCGGGCTGGT-3' 3'-H₂N-CCCGACCA-PO₄-5'

図2 アダプター配列 アンダーラインは AP1 配列 ()内配列が AP2 配列

Fig. 2 Sequences of the adaptor and adaptor primers

AP1のPCRの条件:	94°C	25sec
Condition of PCR cycle	72°C	$_{3\min} \downarrow \times _{7cycle}$
with AP1 primer	94°C	25sec
	67°C	$_{3\min}$ \downarrow \times $_{36cycle}$
	67°C	7min
	4°C	∞
AP2のPCRの条件:	94°C	25sec
Condition of PCR cycle	72°C	$_{3\min} \downarrow \times _{5cycle}$
with AP2 primer	94°C	25sec
	67°C	$_{3\min} \downarrow \times_{24cycle}$
	67°C	7min
	4°C	∞

図 3 Genome Walker kit の PCR 条件

Fig. 3 Condition of PCR cycle for Genome Walker kit



Fig. 4 Genome Walker kit scheme

2-3 結果

2-3-1 キャラボクのタキソール関連酵素遺伝子の存在確認

今回の研究で、取得できたタキソール生合成関連酵素と思われる部分配列の シーケンス結果および相同性検索結果を Fig. 5~12 に示す。

Fig. 5 にはキャラボクの GGPPS と *Taxus×media*,*Picea abies*, *Abies grandis*の GGPPS 遺伝子とのアライメント図を示した。Fig. 6 は *Taxus brevifolia*, *Taxus baccata*の TXS 遺伝子とのアライメント図を示した。Fig. 7, Fig. 8, Fig. 9, Fig. 10. Fig. 12 においてもそれぞれ既知のイチイ属の BAPT, T10 β H, T α H, PAM, DBTNBT 遺伝子配列とのアライメント図を示した。Fig. 11 に関しては対象とし た DBTNBT ではなく最も相同性の高かった *Taxus cuspidata*の acetyltrabsferase と のアライメント図を示した。

今回調べた7種類の酵素のPCR 産物すべてで塩基配列を読むことができ、 DBTNBT 遺伝子のプライマーで作成した PCR 産物を除く6種類の酵素遺伝子由 来のプライマーで作製した PCR 産物では既知の各タキソール生合成関連酵素の 遺伝子と90%以上の高い相同性を示す結果となり(Fig.5~10)、キャラボクは一連 のタキソイド生成関連酵素群の遺伝子塩基配列を有していることが示唆され た。

DBTNBT 遺伝子のプライマーを用いた産物では、塩基配列を2種類読むこと ができ、それらをそれぞれ DBTNBT 候補遺伝子 1 および 2 と示した。Fig.11 に 示したように、DBTNBT 候補遺伝子 1 については、*Taxusx media* の DBTNBT の mRNA の塩基配列とは全く相同性はなく、この 440bp の配列全体で *Taxus cuspidata* の taxadien-5-α-ol-*O*-acetyltransferase と 86%の相同性を示し、また、*Taxus cuspidata* の taxoid-*O*-acetyltransferase と 86%の相同性を示した。よって、こ の部分は、ベンジル基を置換する酵素ではなく、アセチル化に関わる酵素の活 性部分をコードしていると考えられる。

また、DBTNBT 候補遺伝子 2 に関しては、*Taxus × media*の DBTNBT の mRNA の塩基配列と 93%の相同性を示したが、182bp 目から 93bp の相同性のない部分 が含まれていた。

PiceabiesGGPPS Abiesgrandis kyaraGGPPS TaxusmediaGGPPS

PiceabiesGGPPS Abiesgrandis kyaraGGPPS TaxusmediaGGPPS AGCCTACAAACCACAAGGTCTTCGGGGGAAGGCACTGCTATTCTTGCAGGGGATGCACTGC AGCCCACAAATCACAAGGTCTTTGGAGAGGACACTGCTGTTCTTGCAGGGGATGCCCTGC AGCCAACAAATCACAAGGTCTTTGGAGAGGACACTGCTGTTCTTGCAGGGGACGCCCTGC **** ***** ********** ** ** * ** *** *** TTTCATTTGCATTTGAACACATTGCAGTGTCCACAAGCAAAAGTGTGGGGAGTGATAGGA TTTCATTTGCATTTGAACACATTGCAGTATCCACAAGCAAATCTGTGGGGACTGATAGGA ***** * ******* **** CTTTAAGGGTGATATCTGAATTGGGTAAGACAATAGGCTCTCAAGGGCTTGTAGGGTGAC CTTTAAGGGTGATATCTGAATTGGGTAAGACAATAGGCTCTCAAGGGCTTGTAGGGGGGGC AGGTTGCTGATATTACGAGTGAGGGGGAATGCTTCTGTTGACCTTGATACTCTGGAATGGA AGGTTGCTGATATTACGAGTGAGGGCGATGCTTCTGTTGACCTTGACACTCTGGAATGGA AGGTGGTTGATATTACATCCGAGGGGGGATGCTAATGTGGACCTGAAAACCCTGGAATGGA AGGTGGTTGATATTACATCCGAGGGGGGATGCTAATGTGGACCTGAAAACCCCTGGAATGGA **** * ******** ***** ***** *** **** TTCACATTCATAAGACTGCAGTGCTATTGGAGTGCTCAGTTATGTGTGGGGGCGATCATTA TTCATATACACAAGACTGCTGTGCTCTTGGAATGTTCAGTTGTGAGTGGAGGGATCCTTG TTCATATACACAAGACTGCTGTGCTCTTGGAATGTTCAGTTGTGAGTGGAGGGATCCTTG

AGCCTACAAACCACAAGGTCTTTGGTGAAGGCACCGCTGTTCTTGCAGGGGATGCACTGC

GTGGTGCTTCAGAGAATGAGATTGAGAGAGTAAA GTGGTGCTTCAGACAATGAGATTGAGAGAATTCAA GTGGTGCTACAGAGG<u>ATGAGATTGCGAGAATTCGG</u> GTGGTGCTACAGAGG<u>ACGAGATTGCGAGAATTCGG</u>

******* **** * ****** ****

図 5 GGPPS 遺伝子のアライメント 下線はプライマー配列

Fig. 5 Genome sequence alignment of GGPPS partial sequences Under line : primer site

相同性 Taxus x media geranylgeranyl diphosphate synthase (898-1232bp) 332/335(98%) homology Picea abies geranylgeranyl diphosphate synthase (548-876bp) 279/335(81%) Abies grandis geranylgeranyl diphosphate synthase (640-908bp) 279/335(81%)

kyaraTXS	CTCTGGAGACACCATTTCGTGAGGTAGGGAAAAGTAGAAAACAGTTTAAACGGATTTAA
Taxusbrevifolia	CTCTGGAGACACCGTTTCGTGAGGTAGGGAAAAGTAGAAAACAGTTTAAACGGATTTAA
Taxusbaccata	CTCTGGAGACACCGTTTCGTGAGGTAGGGAAAAGTAGAAAACAGATTAAACGGATTTAA
	************ **************************
kyaraTXS	TGGGTAGATTTAGTCGTTCATATTTGTAGGCTGACATTTCTGTGAACTGCAGAGTTCTAC
Taxusbrevifolia	TGGGTAGATTTAGTCGTTCATATTTGTTGGCTGACATTTCTGTGAACTGCAGAGTTCTAC
Taxusbaccata	TGGGTAGATTTAGTCGTTCATATTTGTTGGCTGACATTTCTGTGAACTGCAGAGTTCTAC

kyaraTXS	TTACCAAGAACGGGCAGATGAGCTGGTTGTGAAAATTAAAGATATGTTCAATGCGCTCGG
Taxusbrevifolia	TTACCAAGAACGGGCAGATGAGCTGGTTGTGAAAATTAAAGATATGTTCAATGCGCTCGG
Taxusbaccata	TTACCAAGAACGGGCAGATGAGCTGGTTGTGAAAATTAAAGATATGTTCAATGCGCTCGG

kyaraTXS	AGACGGAGATATCAGTCCGTCTGCATACGACACTGCGTGGGTGG
Taxusbrevifolia	AGACGGAGATATCAGTCCGTCTGCATACGACACTGCGTGGGTGG
Taxusbaccata	AGACGGAGATATCAGTCCGTCTGCATACGACACTGCGTGGGTGG

kyaraTXS	TTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCCCTCAACTGGGTTTTCAACAA
Taxusbrevifolia	TTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCCCTCAACTGGGTTTTCAACAA
Taxusbaccata	TTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCCCTCAACTGGGTTTTAAACAA

kyaraTXS	CCAGCTCCAGG- <u>TGGATCATGGGGTATCGAAT</u>
Taxusbrevifolia	CCAGCTCCAGGA <u>TGGATCGTGGGGTATCGAAT</u>
Taxusbaccata	CCAGCTCCAGGA <u>TGGATCGTGGGGTATCGAAT</u>
	********* ****** *****

図 6 TXS 遺伝子のアライメント 下線はプライマー部分

Fig. 6 Gen	ome sequence alignment of TXS partial sequences	Under line : primer site
相同性	Taxus brevifolia taxadiene synthase(327-657bp)	327/331(98%)
homology	Taxus baccata taxadiene synthase(302-632bp)	324/331(97%)

kyaraBAPT ATCCGCTCTGTTCTGAATACTTAGAGATGAAGAAGACAGGTTCGTTAGCAGAGTTCCATG ATCCGCTCTGTTCTGAATACTTAGAGATGAAGAAGACAGGTTCGTTAGCAGAGTTCCATG TaxusmediaBAPT TaxuscuspidataBAPT -ATGAAGAAGACAGGTTCGTTTGCAGAGTTCCATG ***** kyaraBAPT TaxusmediaBAPT TaxuscuspidataBAPT CTCTCTCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGGTCTACGCTG kyaraBAPT TaxusmediaBAPT CTCTCTCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGGTCTACGCTG TaxuscuspidataBAPT CTCTCTCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGGTCTACGCTG ***** CCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGG kyaraBAPT CCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGG TaxusmediaBAPT CCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGG TaxuscuspidataBAPT ***** kyaraBAPT TGCTGGTTTATTATTACCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGGGAACTTG TGCTGGTTTATTATTACCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGGGAACTTG TaxusmediaBAPT TaxuscuspidataBAPT TGCTGGTTTATTATTACCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGGGAACTTG kyaraBAPT AAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCATGGCTGACAGCGACCTTT AAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCATGGCTGACAGCGACCTTT TaxusmediaBAPT AAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCATGGCTGACAGCGACCTTT TaxuscuspidataBAPT kyaraBAPT CAGTCTTAACAGATCTCGATAACTACAATCCATCGTTTCAGCAGTTGATTTTTTCTCTAC TaxusmediaBAPT CAGTCTTAACAGATCTCGATAACTACAATCCATCGTTTCAGCAGTTGATTTTTTCTCTAC TaxuscuspidataBAPT CAGTCTTAACAGATCTGGATAACTACAATCCATCGTTTCAGCAGTTGATTTTTTCTCTAC kyaraBAPT CACAGGATACAGATATTGAGGACC TaxusmediaBAPT CACAGGATACAGATATTGAGGACC TaxuscuspidataBAPT CACAGGATACAGATATTGAGGACC *****

図7 BAPT 遺伝子のアライメント 下線はプライマー部分

Fig. 7 Geno	ome sequence alignment of BAPT partial sequences	Under line : primer	site
相同性	Taxus x media phenylpropanoyltransferase (BAPT)	(58-501bp)	444/444(100%)
homology	Taxus cuspidata phenylpropanoyltransferase (BAP	T)(1-418bp)	417/418(99%)

TaxusmediaT10 β H	TTCATCTTGCAGCACATGTACTCCCATTCCTCTTTCCTATTCACTCCCTCTCTCAGA
TaxuscuspidataT10 β H	
kyaraT10βH	TTCATCTTGCAGCACATGTACTCCCATTCCTCTTTCCTATTCACTCCCTCC
TaxusmediaT10 β H	CCCACCTGCTCCAAATGGATAGCTTCATTTTTCTGAGAAGCATAGGAACAAAATTTGGGC
TaxuscuspidataT10 eta H	ATGGATAGCTTCATTTTTCTGAGAAGCATAGGAACAAAATTTGGGC
kyaraT10βH	CCCACCTGCTCCAAATGGATAGCTTCATTTTTCTGAGAAGCATAGGAACAAAATTTGGGC

TaxusmediaT10βH	AGCTGGAGTCTTCCCCTGCTATTCTTTCCCTTACCCTCGCACCTATTCTCGCCATTATTC
TaxuscuspidataT10 β H	AGCTGGAGTCTTCCCCTGCTATTCTTTCCCTTACCCTCGCACCTATTCTCGCCATTATTC
kyaraT10βH	AGCTGGAGTCTTCCCCCGCTATTCTTTCCCTTACCGTCACACCTATTCTTGCCATTATTC
	**************** **********************
TaxusmediaT10βH	TTCTCTTGCTCTTCCGTTACAATCACCGATCCTCTGTTA
TaxuscuspidataT10 eta H	TTCTCTTGCTCTTCCGTTACAATCACCGATCCTCTGTTA
kyaraT10βH	TTCTCTTGCTCTTCCGTTACAATCACCGATCCTCTGTTA

図8T10βH遺伝子のアライメント 下線はプライマー部分

Fig. 8 Genome sequence alignment of T10 β H partial sequences Under line : primer site				
相同性	Taxus x media	5-alpha-taxadienol-10-beta-hydroxylase(37-255bp)	214/219(97%)	
homology	Taxus cuspidata	5-alpha-taxadienol-10-beta-hydroxylase(1-145bp)	141/145(97%)	

kyaraT <i>α</i> H	GGTAAAAGACCTCGTCTTCTCCGTCGCAAGCCGCTTGTTTTTTGGTATAACTGAGGAG
TaxusmediaT α H	GGTAAAAGACCTCGTCTTCTCCGTCGCAAGCCGCTTGTTTTTTGGTATAACTGAGGAG
TaxuschinensisT α H	GGTAAAAGACCTCGTCTTCTCCGTCGCAAGCCGCTTGTTTTTGGTATAACTGAGGAG

kyaraTαH	CACCTGCAGGAGCAACTTCATAACTTGTTGGAAGTTATTCTTGTGGGATCTTTTTCTGTT
TaxusmediaT α H	CACCTGCAGGAGCAACTTCATAACTTGTTGGAAGTTATTCTTGTGGGATCTTTTTCTGTT
TaxuschinensisT α H	CACCTGCAGGAACAACTTCATAACTTGTTGGAAGTTATTCTTGTGGGATCTTTTTCTGTT
	*********** ***************************
kyaraTαH	CCACTCAACATTCCCGGATTCAGTTACCATAAAGCGATTCAGGCAAGGGCCACCCTCGCT
TaxusmediaT α H	CCACTCAACATTCCCGGATTCAGTTACCATAAAGCGATTCAGGCAAGGGCTACCCTCGCT
TaxuschinensisT α H	CCACTCAACATTCCCGGATTCAGTTACCATAAAGCGATGCAGGCCAAGGGCCACCCTCGTT

kyaraTαH	GACATCATGACCTCTTTGATAGATAAGAGGAGAAATGAGCTGCGTGCAGGCACTGCATCT
TaxusmediaT α H	GACATCATGACCTCTTTGATAGAAAAGAGGAGAAATGAGCTGCGTGCAGGCACTGCATCT
TaxuschinensisT α H	GACATCATGACCTCTTTGATAGAAAAGAGGAGAAATGAGCTGCGTGCAGGCACTGCATCT

kyaraTαH	GGGAATCAAGATTTGCTCTCTGTTTTGCTCACTTTCACTGACGAAAGGG <u>GGAATTCACTG</u>
TaxusmediaT α H	GAGAATCAAGATTTGCTCTCTGTTTTGCTCACTTTCACTGACGAAAGGG <u>GGAATTCACTG</u>
TaxuschinensisT α H	GAGAATCAAGATTTACTCTCTGTTTTGCTCACTTTCACTGACGAAAGGG <u>GGAATTCACTG</u>
	* ************* ***********************
kyaraTαH	GCGGACAAGGAGA
TaxusmediaT α H	GCGGACAAGGAGA
TaxuschinensisT α H	GCGGACAAGGAGA

図 9 T α H 遺伝子のアライメント 下線はプライマー部分

Fig.9 Genor	me sequence alignr	nent of T α H partial sequences	Under line : p	primer site
相同性	Taxus x media tax	ane 13-alpha-hydroxylase(618-93	60bp)	310/313(99%)
homology	Taxus chinensis	taxane 13-alpha-hydroxylase(532	2-844bp)	309/310(99%)

TaxuschinensisPAM	$\underline{GGCAGACAACAACGACGCCCT} \mathtt{CGTAAGAATCCAGGGTTCCAAATTCCTTCCTTTTACAG}$
TaxusmediaPAM	$\underline{GGCAGACAACAACGACGCCCT} \mathtt{CGTGAGAATCCAGGGTTCCAAATTCCTTCCTTTTACAG}$
kyaraPAM	$\underline{GGCAGACAACAACGACGCCCT} \mathtt{CGTGAGAATCCAGGGTTCCAAATTCCTTCCTTTTACAG}$

TaxuschinensisPAM	ATTTGTTCGGGAAGAGCTCGACACAGGTGTGATGAGTGCGAGAAGAGAGAG
TaxusmediaPAM	ATTTGTTCGGGACGAGCTCGACACAGGTGTGATGAGTGCGAGAAGAGAGAG
kyaraPAM	ATTTGTTCGGGAAGAGCTCGACACAGGTGTGATGAGTGCGAGAAGAAAGCAGACGCCGCA
	*********** ***************************
TaxuschinensisPAM	AGAGGACGTGCAGAAAGTGTTCGATGCAATTGCCGACGGCAGAATTACGGTGCCTCTGCT
TaxusmediaPAM	AGAGGACGTGCAGAAAGTGTTCGATGCAATTGCCGACGGCAGAATTACGGTGCCTCTGCT
kyaraPAM	AGAGGACGTGCAGAAAGTGTTCGATGCAATTGCCGACGGCAGAATTACGGTGCCTCTGCT

TaxuschinensisPAM	GCACTGCCTGCAAGGGTTTCTCGGCCAACCAAATGGGTGCGCCAACGGCGTC <mark>TAG</mark> TCGTT
TaxusmediaPAM	GCACTGCCTGCAAGGGTTTCTCGGCCAACCAAATGGGTGCGCCAACGGCGTC <mark>TAG</mark>
kyaraPAM	GCACTGCCTGCAAGGGTTTCTCGGCCAACCAAATGGGTGCGCCAACGGCGTC <mark>TAG</mark> TCGTT

TaxuschinensisPAM	${\tt CCAAAGTGTTTGGAACAAATCTGCGTGATTTCTGCGTGAATATTTCAGTAGAATTTCAGA}$
TaxusmediaPAM	
kyaraPAM	CCAAAGTGTTTGGAACAAATCTGCGTGATTTCTACGTGAATATTTCAGTAGAATTTCAGA
TaxuschinensisPAM	TTGTTCGGTTCGTGTGATGTTTGCAGTA <u>GAAATTCCGCAGAAGCGACTGTA</u>
TaxusmediaPAM	
kyaraPAM	TTGTCCGGTTCGTGTGATGTTTGCAGTA <u>GAAATTCCGCAGAAGCGACTGTA</u>

図 10 PAM 遺伝子のアライメント 下線はプライマー部分、<mark>緑</mark>は終止コドン 終止コドン 下流:3'非翻訳領域

Fig.10 Genome sequence alignment of PAM partial sequences Under line : primer site Green box is stop codon. Down stream from stop codon is 3' untranslated.

相同性	Taxus chinensis phenylalanine aminomutase(2061-2411bp)	347/351(98%)
homoligy	Taxus \times media phenylalanine aminomutase(1999-2233bp)	233/235(98%)

T.C. taxadien-5ol-acetyltransfe T.C. taxoid-O-acetyltransferase kyaraDBTNBTlike1

T.C. taxadien-5ol-acetyltransfe T.C. taxoid-O-acetyltransferase kyaraDBTNBTlike1 AGTATATGCGATGGAC--GAGGAGCTGGTCAATTTCTGCAAAGCCTTGCAGAGATAG AGTATATGTGATGGACCGAAGGCGCTGGTCAATTTCTGCAAGGCCTTGCC-AGATGG AGTATATGTGATGGAC--GTGGAGCTGGTCAATTTCTACATGATCTTGCAGAGATGG ******* ****** ** *********** ***** **** CGAGAGGAGAAGATAAGCTATCATGTGAACCAATATGGAACAGAGAACTGCTGAAGCCT C-AGAGGAAAAGATAAACTTTCATGTGAACCAATATGGAACAGAGAACTGCTGAAGCCT CGAGGGGAGAAGATAAGCTTTCATGTGAACCAATATGGAATAGAGATCTGCTGAAGCCT GAAGATCCTATACACCTCCAATTTTATCACTTGTATTCGCTACCCCCTTCTGGCCCTAC GAAGATCCTATACACCTCCAATTTTATCACTTGTATTCGCTATGCCCTTCTGGCCCTCC GAAGATCTTACACATCTCCAATTTTATCACTTGTATTCGCTACGCCCTTTAGTC---AC ATTTGAGGAATGGGTCCATGCCTCTCTTGTTATAAACCCTGCAACAATAAAACACATGA AATTGAGAAATGGGTTCATGCCTCTCTTGTTATAAACCCTGCAACAATAAAATGTCTGA AGCTGAGGAATGGATTCATGCCTCTCTTGTTATAAACCTTGACACAATAACACGTATAA

* * AACAGTCTATTATGGAAGAATGTAATGAAGTTTGCTCTTCATTCGAAATTGTGGCAGCA AACAGTCTATTATGGAAGAATGTAACGAAGTTTGCTCTTCATTCGAAATTATGACAGCA AGCAGTCTATTATGGAAGAATATAAAGAAGTTTGTTCTACATTCGAAATTGTGGCAGCA TTAACTTGGCGAGCGAGGACAAAAGCTCTTCAAATCCCACAAACTCAAAATGTGAAGCT TTGGCTTGGAAAGCGAGGACAAAGGCTTTTCAAATTCCACAAACTCAGAATGTGAAGCT TTAACTTGGCGAGCGAATACAAAGGTTCTTCAAATTCCACATACTCAGAATGTGAAGCT TCTGTTTGCGGTGGACATGAAGAAATCATTTAATCCCCCGTTTCCAAAAGGATACTATG TCTCTTTGCAGTGGACATGAGGAAAGTATTTAATCCCCCATTTCCAAAAGGATACTATG TATCTTTGCTGTCGATGTGAGGAAATCATTTGATCCCCC--TTTCCACTGGAT-CTATG GTAATGCCATTGGTTTTGCATGTGCAATGGATAATG GTAATGCCATTGGCTTTGCATGTGCAATGGATAAT-GTAATGCTATTGGTTTTGCATGTGCAATGGATAATG

図 11 DBTNBT 候補遺伝子 1 のアライメント 下線はプライマー部分 Fig.11 Genome sequence alignment of DBTNBTlike1 partial sequences Under line : primer site 相同性 Taxus cuspidata taxadien-5-alpha-ol-O-acetyltransferase(492-939bp) 387/446(86%) homology Taxus cuspidata taxoid-O-acetyltransferase(492-939bp) 376/446 (84%)

kyaraDBTNBTlike2	ATGGGAGCTGGAAGTGGATTGCACGGGG-AAGGTGCTCTGTTTG-AGAAGCCAGCGGA
TaxusmediaDBTNBT	TGGGGAACTGGAAGTGGATTGCACGGGGGGAAGGTGCTCTGTTTGTAGAAGCCATGGCGGA
	**** **********************************
kyaraDBTNBTlike2	CGA-AACCTTTCAGCGTTGGGAGATTTTGATTACCACAA-CCAGCATT-GGGAAGCTACT
TaxusmediaDBTNBT	CGACAACCTTTCAGTGTTGGGAGGTTTTGATTACCACAATCCAGCATTTGGGAAGCTACT
	*** ********** ******** ***************
kyaraDBTNBTlike2	TTACTCACTTCCACCGGATACCCCTATTCACGACCTCCATCCTCTGGTTGTTCAGGTAAT
TaxusmediaDBTNBT	TTACTCACTACCACTGGATACCCCTATTCACGACCTCCATCCTCTGGTTGTTCAGGTAAC
	******** **** *****
kyaraDBTNBTlike2	TCTCTTAGGTATCCCTACTATGATATGATATGGTTTTCTGTGTGTTTGTATAAATATCAT
TaxusmediaDBTNBT	TC
	**
kyaraDBTNBTlike2	TTGTTGTTGTTGTATGTATTTTATGTAGGTAATTCATTTTACATGTGGGGGGGTTTGTTGT
TaxusmediaDBTNBT	GTTTTACCTGCGGGGGGTTTGTTGT
	***** ** **********
kyaraDBTNBTlike2	GGGATTAAGTTTGGACCATACTATATGTGATGGTCGTGGTGCAGGCCAATTTGTTAAAGT
TaxusmediaDBTNBT	GGGATTAAGTTTGGACCATAGTATATGTGATGGACGTGGTGCAGGTCAATTTCTTAAAGC

kyaraDBTNBTlike2	CTTCGCAGAGATGGCGAGGGGAGAGGTTAAGCCCTCATTGGAGCCAATATGGAATAGAGA
TaxusmediaDBTNBT	CCTAGCAGAGATGGCGAGGGGAGAGGGCTAAGCCCTCATTGGAACCAATATGGAATAGAGA
	* * *******
Kyaradbinbiiikez	GTTGTTGAAGCCTGAAGACNTTATACGCCTGCAA
kyaraDBINBIIIkez TaxusmediaDBTNBT	GTTGTTGAAGCCTGAAGACNTTATACGCCTGCAA GTTGTTGAAGCCCGAAGACCTTATACGCCTGCAA

図 12 DBTNBT 候補遺伝子 2 のアライメント

Fig.12 Geno	ome sequence alignment of DBTNBTlike2 partial sequences
相同性	Taxus x media 3'-N-debenzoyltaxol N-benzoyltransferase
homology	(DBTNBT)(307-486bp)175/191(92%)
相同性	Taxus x media 3'-N-debenzoyltaxol N-benzoyltransferase (DBTNBT)(487-665bp)
homology	165/179(92%)

2-3-2 キャラボクのタキソール関連酵素遺伝子の上流配列解析

今回、TXS 遺伝子と BAPT 遺伝子の全長配列を読むことに成功した。その結果、キャラボクの TXS 遺伝子の全長は 3988bp、BAPT 遺伝子の全長は 1457bp であることが分かった。また、既知の TXS、BAPT の mRNA の配列からイントロンの位置を推定した。その結果、TXS 遺伝子は配列内に 13 のイントロンが、BAPT には配列内に 1 つのイントロン部位を持つことが示唆された。また、エキソンと考えられる部分をアミノ酸配列に変換した。その結果、キャラボクの TXS のアミノ酸配列は、*Taxus cuspidata* の TXS と 853/862bp 一致し、*Taxus× media* の TXS と 849/862bp 一致した。また、キャラボクの BAPT のアミノ酸配列は、*Taxus cuspidata* の BAPT と 438/445 一致 し、*Taxus× media* の BAPT と 445/445 一致した。

TXS 遺伝子の全長配列を Fig. 13 に、アミノ酸配列を Fig. 14 に示し、BAPT 遺伝子の全長配列を Fig. 15 に、アミノ酸配列を Fig. 16 に示し、章末に記載した。

また、TXS 遺伝子、BAPT 遺伝子の上流配列を読み、植物の転写調節シス配 列に関するデータベースの PlantPAN(Chang ら 2008)を用いて転写調節領域解析 を行った。TXS 遺伝子上流配列解析の結果を Fig. 17 に、BAPT 遺伝子上流配列 解析結果を Fig.18 に示し、章末に記載した。

2-4 考察

これまでの研究で、キャラボクにタキソールが存在していることは調べられ てきた。しかし、その生合成関連酵素遺伝子に関してはほとんど調べられてい なかった。そこで、この章ではキャラボクの 6 つのタキソール生成関連酵素遺 伝子の部分配列情報を取得し、2 つのタキソール生成関連酵素遺伝子の全長クロ ーニングとその上流配列情報を取得した。

本研究ではまず、PCR 法によって GGPPS 遺伝子、T10 β H 遺伝子、Tα H 遺伝 子、PAM 遺伝子の部分配列情報を取得し、その存在可能性を示した。これはキ ャラボクにおいて初めての発見となる。

また、PCR 法で得られた DBTNBT 候補遺伝子 1 断片はは *Taxus cuspidata* の taxadien-5α-ol-O-acetyltransferase と 86%の相同性を示しており、ベンジル基転移 酵素ではなく、アセチル基転移酵素をコードしていると考えられる。しかし、 タキソールの生合成関連酵素遺伝子はイチイ属樹木間で非常に保存性が高いこ とを考えると、5 位の水酸基をアセチル化する酵素遺伝子であると言うには、 86%という相同性は、やや低いように思われる。また、タキソイド類縁体は約 360 あると言われているが、それらの生合成に関わるアセチル基転移酵素を含 め、タキソール生合成に関わるアセチル基転移酵素間での相同性が高いことが 報告されており(Hampel ら 2009)、今回の部分配列はアセチル基転移酵素とは推 測できるものの、どの部分をどのタイミングでアセチル化するものかは推測で きず、新規の酵素をコードする遺伝子かもしれない。

PCR 法に加えて Genome Walker kit を用いて、TXS 遺伝子と BAPT 遺伝子の全 長配列を取得した。これらの情報に関しても、キャラボクでは初めての報告と なった。また、今回の研究で得られたアミノ酸配列の比較から、キャラボクの TXS のアミノ酸配列(Fig.14)は、*Taxus cuspidata* の TXS と 862 アミノ酸残基の内 853 アミノ酸残基が一致 し、*Taxus × media* の TXS と 849 残基一致した。また、 キャラボクの BAPT のアミノ酸配列(Fig.16)は、*Taxus cuspidata* の BAPT と 445 アミノ酸残基のうち 438 アミノ酸残基一致 し、*Taxus × media* の BAPT と 445 アミノ酸残基すべてが一致した。TXS の相同性では *T.cuspidata* との方が相同性 が高いが、BAPT に関しては *T.media* と 100%の相同性を示していた。

テルペンの環化酵素は2つのタイプが報告されている。Class I は DD××D モ チーフと(N,D)D××(S,T)×××E モチーフという保存性の高い部分があり、そ こに Mg^{*+}などが配位して、イソプレノイドのピロリン酸部分のイオン化によっ て環化を引き起こす。Class II は、一般的な酸触媒作用によってカルボカチオン を形成する D×DD モチーフによって、イソプレノイドの二重結合部分のプロト ン付加により環化を起こす(Wendt ら 1998, Wendt ら 2000, Cristianson2006, Cristianson2008, Cao ら 2010)。

これまで、モノテルペン、セスキテルペン、トリテルペンの環化酵素の形質 は報告されてきた(Whittington ら 2002, Lesburg ら 1997, Stark ら 1997, Wedt ら 1997)が、ジテルペン環化酵素は分子量も大きく報告されていなかった。しかし、 2011 年に *Taxus brevifolia* の TXS の 3 次元構造が解明された(Koksal ら 2011)。そ の報告によると、TXS の N 末端から 79 残基目までは輸送ペプチドと考えられ、 この部分のないものにも活性があった。また 80~93 残基目までが、基質が結合 する活性中心ポケットの蓋となる部分で活性に必要な部分と推測されている (Lin ら 1996,Williams ら 2000a,b,Jin ら 2005)。そして、その 3 次元構造から、C 末端である 553~862 残基までの部分でモチーフを含む Class I ドメインを形成し ており、N 末側で Class II と似たドメインを形成していることがわかったが、Class II の方には重要な D×DD がなかった。また、基質を結合させた結晶構造解析に おいても、Class I ドメインで結合している様子が確認され、TXS は Class I ドメ インで触媒作用を起こしていると考えられる。

そこで、今回キャラボクで読めたアミノ酸配列を見ていくと 80~93 残基に D DIPRLSANYH GDL という配列が保存されており、C 末端側では、Mg²⁺の結合に 関わる D⁶⁺³DMAD, N¹⁵⁷DTKTYQAE というモチーフが保存されていた。また、基 質との水素結合に関わる Y688, E691, S713, R768, Q770、Y835 アミノ酸残基も全 て *Taxus brevifolia* の TXS と一致しており、単離されたキャラボクの TXS 遺伝子 は TXS としての機能を有していると期待される。

次に、TXS 遺伝子の上流配列を PlantPAN で解析した結果、TATABOX を確認 できた。また TATABOX 付近に 3 つのアブシジン酸応答配列 ACGTG (Stalberg ら 1996, Simpson ら 2003)を確認し、1 つのエチレン応答性配列 GCCGCC (Brown ら 2003)を確認できた。このことによって、細胞の枯死によってタキソール生産が スタートする可能性が示唆された。そして、今回の結果から今後、細胞培養法 などでタキソール生産性を向上させる際に考慮すべき点となると考えられる。

次に BAPT のアミノ酸配列(Fig.16)に関して見てみると、アシル基転移酵素に 共通してみられる DFGWG という配列(Nawarathne ら 2009)が確認できた。

BAPT 遺伝子に関しては上流配列に TATABOX ではなく、代わりとなるイニ シエーター配列 CTATTTT を有していることが分かった。そのため、ここが転 写開始点となる可能性が高い。 また、TXS, BAPT のどちらの酵素遺伝子の転写調節領域に関しても、多くの 光応答性配列(Terzaghi ら 1995, Lam ら 1989)を確認することができ、光のコント ロールによって発現制御、タキソール生産の増加につながる可能性が示唆され た。

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole GGTGTCCAACTCAGCATTTGATTTGGCATTTGCAATTTGGAACTCGTAATTTCAGTAGTT

ATTGGGGAACAAGGCAATCCACGATCCAACGAATTGCAGAGCCAAATCTGAGGGGCAAAT ATTGGGGAACAAGGCAATCCACGATCCAACGAATTGCAGAGCCAAATCTGAGGGGCAAAT ATTAGGGAACAAGGCAATCCACGATCCAACGAATTGCAGAGCCAAATCTGAGGGCCAAAT GATGTGGGTTTGCTCCAAATCAGGGCGAACCAGAGTAAAAATGTCGAGAGGAAGTGGTGG GATGTGGGTTTGCTCCAAATCAGGGCGAACCAGAGTAAAAATGTCGAGAGGAAGTGGTGG GATGTGGGTTTGCTCCAAATCAGGGCGAACCAGAGTAAAAATGTCGAGAGGAAGTGGTGG ***** TCCTGGTCCTGTCGTAATGATGAGCAGTAGCACTGGCACTAGCAAGGTGGTTTCCGAGAC TCCTGGTCCTGTCGTAATGATGAGCAGTAGCACTGGCACTAGCAAGGTGGTTTCCGAGAC TCCTGGTCCTGTCGTAATGATGAGCAGTAGCACTGGCACTAGCAAGGTGGTTTCCGAGAC TTCCAGTACCATTGTGGATGATATCCCTCGACTCTCCGCCAATTATCATGGCGATCTGTG **TTCCAGTACCATTGTGGATGATATCCCTCGACTCTCCGCCAATTATCATGGCGATCTGTG** TTCCAGTACCATTGTGGATGATATCCCTCGACTCTCCGCCAATTATCATGGCGATCTGTG GCACCACAATGTTATACAAACTCTGGAGACACCATTTCGTGAG--GCACCACAATGTTATACAAACTCTGGAGACACCATTTCGTGAG--GCACCACAATGTTATACAAACTCTGGAGACACCATTTCGTGAG<mark>GT</mark>AGGGAAAAGTAGAAA ******

ACAGTTTAAACGGATTTAATGGGTAGATTTAGTCGTTCATATTTGTAGGCTGACATTTCT

-----AGTTCTACTTTCCAAGAACGGGCAGACGAGCTGGTTGTGAAAATTAAAG -----AGTTCTACTTTCCAAGAACGGGCAGACGAGCTGGTTGTGAAAATTAAAG GTGAACTGCAGAGTTCTACTTACCAAGAACGGGCAGATGAGCTGGTTGTGAAAATTAAAG ********* *******************

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole ATATGTTCAATGCGCTCGGAGACGGAGATATCAGTCCGTCTGCATACGACACTGCGTGGG ATATGTTCAATGCGCTCGGAGACGGAGATATCAGTCCGTCTGCATACGACACTGCGTGGG ATATGTTCAATGCGCTCGGAGACGGAGATATCAGTCCGTCTGCATACGACACTGCGTGGG TGGCGAGGGTGGCGACCGTTTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCCC TGGCGAGGGTGGCGACCGTTTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCCC TGGCGAGGGTGGCGACCATTTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCCC TCAACTGGGTTTTAAACAACCAGCTCCAAGATGGATCATGGGGTATCGAATCGCACTTTA TCAACTGGGTTTTAAACAACCAGCTCCAAGATGGATCATGGGGTATCGAATCGCACTTTA TCAACTGGGTTTTCAACAACCAGCTCCAGGATGGATCGTGGGGTATCGAATCGCACTTTA GTTTATGCGATCGATTGCTTAACACGGTCAATTCTGTTATCGCCCTCTCGGTTTGGAAAA GTTTATGCGATCGATTGCTTAACACGGTCAATTCTGTTATCGCCCTCTCGGTTTGGAAAA GTTTATGCGATCGATTGCTTAACACGACCAATTCTGTTATCGCCCTCTCGGTTTGGAAAA CAGGGCACAGCCAAGTAGAACAAG----CAGGGCACAGCCAAGTAGAACAAG---****

TTGAAGGTTTACTGGTCAATCAACTAATGTTTTGTTTCTCATTTTTTGGGGTGGATTTAT

CATTGGTTGGTTGATCAGTCAGCCTTGCAAATATATGTGATGTTTAAGCGCCAAATCTGT

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole

TGCAAAAGGCAAAAGCGTTGGGGATCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATCTT TGCAAAAGGCAAAAGCGTTGGGGATCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATCTT TGCAAAAGGCAAAAGCGTTGGGGATCAATCTTCCTTACAATCTTCCATTTATCAAATCTT TGTCGACAACACGGGAAGCCAGGCTTACAGA------TGTCGACAACACGGGAAGCCAGGCTTACAGA------TGTCGACAACACGGGAAGCCAGGCTTACAGAGTGAGTGAAAACTCTGTTACTGTTTTAA ***** ----TG -TG AAAAAAAAAACTGGTAATATGTTCTGGATTTGTAATTTGTTCTTTTTGGCCATTGC<mark>AG</mark>TG TTTCTGCGGTAGCAGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAATGCGTTGGAGGGTCTGGAGG TTTCTGCGGCAGCAGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAATGCGTTGGAGGGTCTGGAGG TTTGTGCGGCAGCAGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAATGCGTTGGAGGGTCTCGAGG AAGTTATTGATTGGAACAAGATTATGAGGTTTCAAAGTAAAGATGGATCTTTCCTGAGCT AAGTTATTGATTGGAACAAGATTATGAGGTTTCAAAGTAAAGATGGATCTTTCCTGAGCT AAGTTATTGACTGGAACAAGATTATGAGGTTTCAAAGTAAAGATGGATCTTTCCTGAGCT CCCCTGCCTCCACTGCCTGTGTACTGATGAATACAGGGGACGAAAAATGTTTCACTCTTC CCCCTGCCTCCACTGCCTGTGTACTGATGAATACAGGGGACGAAAAATGTTTCACTCTTC CCCCTGCCTCCACTGCCTGTGTACTGATGAATACAGGGGACGAAAAATGTTTCACTTTTC TCAACAATCTGCTGGACAAATTCGGCGGCTGCG---TCAACAATCTGCTGGACAAATTCGGCGGCTGCG---TCAACAATCTGCTGGACAAATTCGGCGGCTGCG<mark>GT</mark>ATGATTTGTTTTTTAACAAGAAATT *****

CTTTGTGTGCGTGCTGATTCCAACAATGCATTCAAGTGATTAAATTAAATGTTACGAACT

TaxusmediaTXSmRNA	TAACATTGAGCATCTCGGAATCGGTCGCCATTTCAAACAAGAAATCAAAGTAGCTCTTGA
TaxusbaccataTXSmRNA	TAACATTGAGCATCTCGGAATCGGTCGCCATTTCAAACAAGAAATCAAAGTAGCTCTTGA
kyaraTXSwhole	TAACATTGAGCATCTCGGAATCGGTCGCCATTTCAAACAAGAAATCAAAGGAGCTCTTGA

TaxusmediaTXSmRNA	TTATGTCTACAG
TaxusbaccataTXSmRNA	TTATGTCTACAG
kyaraTXSwhole	TTATGTCTACAG <mark>GT</mark> AACCACTGTTTCTTCTTCTAACACTCGATTTTCTCTCTTTTCCTTT

TaxusmediaTXSmRNA	ACATTGGAGTGAAAGGGGCATCGGT
TaxusbaccataTXSmRNA	ACATTGGAGTGAAAGGGGCATCGGT
kyaraTXSwhole	CCCTACTTGATATAATATTTGCTGGAAATGGGC <mark>AG</mark> ACATTGGAGTGAAAGGGGCATCGGT

TaxusmediaTXSmRNA	TGGGGCAGAGACAGCCTTGTTCCAGATCTCAACACAACA
TaxusbaccataTXSmRNA	TGGGGCAGAGACAGCCTTGTTCCAGATCTCAACACAACA
kyaraTXSwhole	TGGGGCAGAGACAGCCTCGTTCCAGATCTCAACACAACA

TaxusmediaTXSmRNA	CGCACGCACGGATACGATGTTTCTTCAG
TaxusbaccataTXSmRNA	CGCACGCACGGATACGATGTTTCTTCAG
kyaraTXSwhole	CGCACGCACGGATACGATGTTTCTTCAG <mark>GT</mark> CAGAAGATCAGAAATAATGAAAATAAAAGA

TaxusmediaTXSmRNA	
TaxusbaccataTXSmRNA	
kyaraTXSwhole	AACTGGTTTTACTGTCTCATAGGCTATTCTTTTAGCCTCGTGGACGTCAAAAAGTTTTCA
TaxusmediaTXSmRNA	
TaxusbaccataTXSmRNA	
kyaraTXSwhole	TTTCATTTCATTTGTTTTTATCAGATCTCAAGACTGTTAAATTGTTTGCCATTTGTAAAA
TaxusmediaTXSmRNA	ATGTTTTGAATAATTTCAAAG
TaxusbaccataTXSmRNA	ATGTTTTGAATAATTTCAAAG
kyaraTXSwhole	ATTCTTTGTGCTGATATGGAAACAAAAATATGAAAGC <mark>AG</mark> ATGTTTTGAATAATTTCAAAG

TaxusmediaTXSmRNA	ATGAAAACGGGCGGTTCTTCTCCTCTGCGGGCCAAACCCATGTCGAATTGAGAAGCGTGG
TaxusbaccataTXSmRNA	ATGAAAACGGGCGGTTCTTCTCCTCTGCGGGCCAAACCCATGTCGAATTGAGAAGCGTGG
kyaraTXSwhole	ATGAAAACGGGCGGTTCTTCTCCTCTGCGGGCCAAACCCATGTCGAATTGAGAAGCGTGG

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole CCAACATAATTAGGAGTAAACCTAAAGTTTTCTATTATATGTAGTTAGAAATCAAGGTTT

ATTGAGTACGTGGTGGAGTACCCTTGGCACATGAGT
ATTGAGTACGTGGTGGAGTACCCTTGGCACATGAGT
CTCTAATATGATGGATCATTTCAGAGTACGTGGTGGAGTACCCTTGGCACATGAGT

AGGAAGACTCTATACAG<mark>GT</mark>GAGTTCAAATATAATCACATTACCCTTCAATTTTATATAGA ******** ***

ATTTATGAGCCGTTGTTGTATCGATTGCTATCTTTTCTCAGTATTGAGGTTATAATCCGT

-----AATGCCATCTTTGAGTAATTCAAAATGTTTAGAATTGGCAAAATTGGACTTCA -----AATGCCATCTTTGAGTAATTCAAAATGTTTAGAATTGGCAAAATTGGACTTCA GCAACAGAATGCCATCTTTGAGTAATTCAAAATGTTTAGAATTGGCAAAATTGGACTTCA ************

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole ATATCGTACAATCTTTGCATCAAGAGGAGGTGAAGCTTCTAACAAGATGGT-----ATATCGTACAATCTTTGCATCAAGAGGGAGTTGAAGCTTCTAACAAGATGGT------ATATCGTACAATCTTTGCATCAAGAGGGAGTTGAAGCTTCTAACAAGGTGGGGTGATAAATT

GTCATACCTTCTCAATTTATTCAAAACCTAATTTTTTGGGGAGGAGAACATGAAGTAATG

-GGAAGGAATCTGGCATGGCAGA -GGAAGGAATCCGGCATGGCAGA ATCTACTAACATTATGGTTTTTTGGTCATAAGATGG<mark>TG</mark>GGAAAGAATCCGGCATGGCAGA **** ***** ********* TATAAATTTCACTCGACACCGAGTGGCGGAGGTTTATTTTTCATCAGCTACATTTGAACC TATAAATTTCACTCGACACCGAGTGGCGGAGGTTTATTTTCATCAGCTACATTTGAACC TATAAATTTCACTCGACACCGAGTGGCGGAGGTTTATTTTCATCAGCTACATTTGAACC ********* CGAATATTCTGCCACTAGAATTGCTTTCACAAAAATTGGTTGTTTACAAGTCCTTTTTGA TGAATATTCTGCCACCAGAATTGCCTTCACAAAAATTGGTTGTTTACAAGTCCTTTTTGA CGAATATTCTGCCACTAGAATTGCCTTCACAAAAATTGGTTGTTTACAAGTCCTTTTTGA ******* **TGATATGGCTGACATCTTTGCAACACTAGATGAATTGAAAAGTTTCACTGAGGGAGTAAA TGATATGGCTGACATCTTTGCAACACTAGATGAATTGAAAAGTTTCACTGAGGGAGTAAA TGATATGGCTGAC**ATCTTTGCAACACTAGATGAATTGAAAAGTTTCACTGAGGGAGTAAA GAG--GAG--GAGGTGATTCTTTAATTTACCAATTTTTTTTTAATATTTAAACATTGAAATCTTGTAATAAC *** -----ATGGGATACATCTTTGC --ATGGGATACATCTTTGC ATATACATAATAGGACCTAACTGAACATTGTGGTAACTTTTAGATGGGATACATCTTTGC ***** TACATGAGATTCCAGAGTGTATGCAAACTTGCTTTAAAGTTTGGTTCAAATTAATGGAAG TACATGAGATTCCAGAGTGTATGCAAACTTGCTTTAAAGTTTGGTTCAAATTAATGGAAG TACATGAGATTCCAGAGTGTATGCAAACTTGCTTTAAAGTTTGGTTCAAATTAATGGAAG

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole TTCTTTTTAAGGTAAAAACACCATTGGTACTCACAAAAACATCGTGTATGATTGGAATAG

TGGGAGTTGTACTTCAATTGTTATGTACAAGAAAGGGAGTGGCTTGAAGCTGGGTATATA TGGGAGTTGTACTTCAATTGTTACGTACAAGAAAGGGAGTGGCTTGAAGCTGGGTATATA TGGGAGTTGTACTTCAATTGTTATGTACAAGAAAGGGAGTGGCTTGAAGCTGGGTATATA CCAACCTTTGAAGAGTACTTAAAGACTTATGCTATATCAGTAGGCCTTGGACCGTGTACC CCAACTTTTGAAGAGTACTTAAAGACTTATGCTATATCAGTAGGCCTTGGACCGTGTACC CCAACTTTTGAAGAGTACTTAAAGACTTATGCTATATCAGTAGGCCTTGGACCATGTACC CTACAACCAATACTACTGATGGGTGAGCTTGTGAAAGATGATGTTGTTGAGAAAGTGCAC CTACAACCAATACTACTGATGGGTGAGCTTGTGAAAGATGATGTTGTTGAGAAAGTGCAC CTACAACCAATACTACTAATGGGTGAGCTTGTGAAAGATGATGTTGTTGAGAAAGTGCAC ********** TATCCCTCAAATATGTTTGAGCTTGTATCCTTGAGCTGGCGACTAACAAACGACACCAAA TATCCCTCAAATATGTTTGAGCTTGTATCCTTGAGCTGGCGACTAACAAACGACACCAAA TATCCCTCAAATATGTTTGAGCTTGTATCCTTGAGCTGGCGACTAACAAACGACACCAAA ACATATCAG-----ACATATCAG-----ACATATCAG<mark>GT</mark>GCATTTTGAATATAATTTTTTTTTCTATATAGAAACATGCCACTAAAT ******* -----<mark>GCTGAA</mark>AAGGCTC

-----GCTGAAAAGGCTC GTCTTCCATAATATGCTAACCCTATTTATGTTTCTTACTTGGTGA<mark>AG</mark>GCTGAAAAGGCTC ***********

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kvaraTXSwhole

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kyaraTXSwhole GAGGACAACAAGCCTCAGGCATAGCATGCTATATGAAGGATAATCCAGGAGCAACTGAGG GAGGACAACAAGCCTCAGGCATAGCATGCTATATGAAGGATAATCCAGGAGCAACTGAGG GAGGACAACAAGCCTCAGGCATAGCATGCTATATGAAGGATAATCCAGGAGCAACTGAGG ********* AATATTTCAAACCATCCAATGATATCCCCAATGGGTTGCAAGTCCTTTATTTTTAACCTTA AATATTTCAAACCATCCAATGATATCCCAATGGGTTGCAAGTCCTTTATTTTTAACCTTA AATATTTCAAACCATCCAATGATATCCCCAATGGGTTGCAAGTCCTTTATTTTTAACCTTA ***** GATTGTGTGTCCAAATCTTTTACAAGTTTATAGATGGGTACGGAATCGCCAATGAGGAGA GATTGTGTGTCCAAATATTTTACAAGTTTATAGATGGGTACGGAATCGCCAATGAGGAGA GATTGTGTGTCCAAATCTTTTACAAGTTTATAGATGGGTACGGAATCGCCAATGAGGAGA *********** TTAAGGATTATATAAGAAAAGTTTATATTGATCCAATTCAAGTA<mark>TGA</mark>TATATCATGTAAA TTAAGGATTATATAAGAAAAGTTTATATTGATCCAATTCAAGTA<mark>TGA</mark>TATATCATGTAAA TTAAGGATTATATAAGAAAAGTTTATATTGATCCAATTCAAGTA<mark>TGA</mark>TATATCATGTAAA ACCTTTTTTCATAAAATTGACTTATTATTGTATTGGCA------ACCTTTTTTCATAATAAATTGACTTATTATTGTATTGGCA------

図 13 TXS 遺伝子配列 アライメント

Fig.13 Genome sequence alignment of TXS entire sequences

(紫の間)部分はイントロン 赤は開始コドン、緑は終止コドン 下線はポリA付加配列 開始コドン上流:5'非翻訳領域 終止コドン下流:3'非翻訳領域

Regions between purple boxes are introns. Red box is start codon. Green box is stop codon. Upper stream from start codon is 5' untranslated region. Down stream from stop codon is 3' untranslated. 赤字部分はテルペン環化酵素で保存性の高い配列

緑字は基質の入るポケットの蓋となる部分 活性を有するために必要な部分

Red letters are DD××D motif and (N,D)D××(S,T)×××E motif conserved in terpenoid cyclase.

The role of Green lettes is to 'cap'the active site and this part is necessary for catalytically activity

相同性 Taxus x media taxadiene synthase,mRNA	2610/2643(99%)
Taxus baccata taxadiene synthase,mRNA	2611/2643(99%)

kyaraTXS MAQLSFNAALKMNALGNKAIHDPTNCRAKSEGQMMWVCSKSGRTRVKMSRGSGGPGPVVM MAQLSFNAALKMNALGNRAIHNPTNCRAKSEGQMMWVCSKSGRTRVKMSRGSGGPGPVVM TaxuscuspidataTXS TaxusmediaTXS MAQLSFNAALKMNALGNKAIHDPTNCRAKSEGQMMWVCSKSGRTRVKMSRGSGGPGPVVM kyaraTXS MSSSTGTSKVVSETSSTIVDDIPRLSANYHGDLWHHNVIQTLETPFRESSTYQERADELV TaxuscuspidataTXS MSSSTGTSKVVSETSSTIVDDIPRLSANYHGDLWHHNVIQTLETPFRESSTYQERADELV TaxusmediaTXS MSSSTGTSKVVSETSSTIVDDIPRLSANYHGDLWHHNVIQTLETPFRESSTFQERADELV VK I KDMFNAL GDGD I SPSAYDTAWVARVAT I SSDGSEKPRFPQAL NWVFNNQLQDGSWG I kyaraTXS TaxuscuspidataTXS VKIKDMFNALGDGDISPSAYDTAWVARAATISSDGSEKPRFPQALNWVFNNQLQDGSWGI TaxusmediaTXS VKIKDMFNALGDGDISPSAYDTAWVARVATVSSDGSEKPRFPQALNWVLNNQLQDGSWGI ESHFSLCDRLLNTTNSVIALSVWKTGHSQVEQGTEFIAKNLKLLNEEDELSPDFEIIFPA kyaraTXS TaxuscuspidataTXS ESHFSLCDRLLNTSNSVIALSVWKTGHSQVEQGTEFIAENLRLLNEEDELSPDFEIIFPA TaxusmediaTXS ESHFSLCDRLLNTVNSVIALSVWKTGHSQVEQGTEFIAENLRLLNEEDELSPDFEIIFPA LLQKAKALGINLPYNLPFIKSLSTTREARLTDVCAAADNIPANMLNALEGLEEVIDWNKI kyaraTXS LLQKAKALGINLPYDLPFIKSLSTTREARLTDVSAAADNIPANMLNALEGLEEVIDWNKI TaxuscuspidataTXS TaxusmediaTXS LLQKAKALGINLPYDLPFIKSLSTTREARLTDVSAVADNIPANMLNALEGLEEVIDWNKI kyaraTXS MRFQSKDGSFLSSPASTACVLMNTGDEKCFTFLNNLLDKFGGCVPCMYSIDLLERLSLVD MRFQSKDGSFLSSPASTACVLMNTGDEKCFTFLNNLLDKFGGCVPCMYSIDLLERLSLVD TaxuscuspidataTXS MRFQSKDGSFLSSPASTACVLMNTGDEKCFTLLNNLLDKFGGCVPCMYSIDLLERLSLVD TaxusmediaTXS ********************************* kyaraTXS NIEHLGIGRHFKQEIKGALDYVYRHWSERGIGWGRDSLVPDLNTTALGLRTLRTHGYDVS TaxuscuspidataTXS NIEHLGIGRHFKQEIKGALDYVYRHWSERGIGWGRDSLVPDLNTTALGLRTLRTHGYDVS TaxusmediaTXS NIEHLGIGRHFKQEIKVALDYVYRHWSERGIGWGRDSLVPDLNTTALGLRTLRTHGYDVS kyaraTXS SDVLNNFKDENGRFFSSAGQTHVELRSVVNLFRASDLAFPDEGAMDDARKFAEPYLRDAL TaxuscuspidataTXS SDVLNNFKDENGRFFSSAGQTHVELRSVVNLFRASDLAFPDEGAMDDARKFAEPYLRDAL TaxusmediaTXS SDVLNNFKDENGRFFSSAGQTHVELRSVVNLFRASDLAFPDEGAMDDARKFAEPYLRDAL kyaraTXS ATKISTNTKLFKEIEYVVEYPWHMSIPRLEARSYIDSYDDDYVWQRKTLYRMPSLSNSKC TaxuscuspidataTXS ATKISTNTKLFKEIEYVVEYPWHMSIPRLEARSYIDSYDDDYVWQRKTLYRMPSLSNSKC TaxusmediaTXS ATKISTNTKLYKEIEYVVEYPWHMSIPRLEARSYIDSYDDDYVWQRKTLYRMPSLSNSKC

kyaraTXS	${\tt Lelakldfnivqslhqeelklltrwgkesgmadinftrhrvaevyfssatfepeysatri}$
TaxuscuspidataTXS	${\tt Lelakldfnivqslhqeelklltrwwkesgmadinftrhrvaevyfssatfepeysatri}$
TaxusmediaTXS	LELAKLDFNIVQSLHQEELKLLTRWWKESGMADINFTRHRVAEVYFSSATFEPEYSATRI

kyaraTXS	AFTKIGCLQVLFDDMADIFATLDELKSFTEGVKRWDTSLLHEIPECMQTCFKVWFKLMEE
TaxuscuspidataTXS	AFTKIGCLQVLFDDMADIFATLDELKSFTEGVKRWDTSLLHEIPECMQTCFKVWFKLMEE
TaxusmediaTXS	AFTKIGCLQVLFDDMADIFATLDELKSFTEGVKRWDTSLLHEIPECMQTCFKVWFKLMEE

kyaraTXS	VNNDVVKVQGRDMLAHIRKPWELYFNCYVQEREWLEAGYIPTFEEYLKTYAISVGLGPCT
TaxuscuspidataTXS	VNNDVVKVQGRDMLAHIRKPWELYFNCYVQEREWLEAGYIPTFEEYLKTYAISVGLGPCT
TaxusmediaTXS	VNNDVVKVQGRDMLAHIRKPWELYFNCYVQEREWLEAGYIPTFEEYLKTYAISVGLGPCT

kyaraTXS	LQPILLMGELVKDDVVEKVHYPSNMFELVSLSWRLTNDTKTYQAEKARGQQASGIACYMK
TaxuscuspidataTXS	LQPILLMGELVKDDVVEKVHYPSNMFELVSLSWRLTNDTKTYQAEKARGQQASGIACYMK
TaxusmediaTXS	LQPILLMGELVKDDVVEKVHYPSNMFELVSLSWRLTNDTKTYQAEKARGQQASGIACYMK

kyaraTXS	DNPGATEEDAIKHICRVVDRALKEASFEYFKPSNDIPMGCKSFIFNLRLCVQIFYKFIDG
TaxuscuspidataTXS	DNPGATEEDAIKHICRVVDRALKEASFEYFKPSNDIPMGCKSFIFNLRLCVQIFYKFIDG
TaxusmediaTXS	DNPGATEEDAIKHICRVVDRALKEASFEYFKPSNDIPMGCKSFIFNLRLCVQIFYKFIDG

kyaraTXS	YGIANEEIKDYIRKVYIDPIQV
TaxuscuspidataTXS	YGIANEEIKDYIRKVYIDPIQV
TaxusmediaTXS	YGIANEEIKDYIRKVYIDPIQV

図 14 TXS アミノ酸配列 アライメント

Fig.14 Deduced amino acid sequence alignment of TXS

赤字部分はテルペン環化酵素で保存性の高い配列

青字は基質との水素結合に関わるアミノ酸

緑字は基質の入るポケットの蓋となる部分 活性を有するために必要な部分

Red letters are $DD \times \times D$ motif and $(N,D)D \times \times (S,T) \times \times \times E$ motif conserved in terpenoid cyclase.

Blue letters are necessary amino acids to make hydrogen bond with substrate.

The role of Green lettes is to 'cap'the active site and this part is necessary for catalytically activity

TaxuscuspidataBAPTmRNA Taxusmed i aBAPTmRNA kvaraBAPTwhole

TaxuscuspidataBAPTmRNA Taxusmed i aBAPTmRNA kvaraBAPTwhole

TaxuscuspidataBAPTmRNA Taxusmed i aBAPTmRNA kyaraBAPTwhole

TaxuscuspidataBAPTmRNA Taxusmed i aBAPTmRNA kyaraBAPTwhole

TaxuscuspidataBAPTmRNA Taxusmed i aBAPTmRNA kyaraBAPTwhole

TaxuscuspidataBAPTmRNA TaxusmediaBAPTmRNA kyaraBAPTwhole

TaxuscuspidataBAPTmRNA Taxusmed i aBAPTmRNA kyaraBAPTwhole

TaxuscuspidataBAPTmRNA TaxusmediaBAPTmRNA kyaraBAPTwhole

TaxuscuspidataBAPTmRNA Taxusmed i aBAPTmRNA kyaraBAPTwhole

TTATTATAAGCAGGTATAACAGCAGAGTATGCGGGGATCTTATTTCTGA

AAGCTTAATCCGCTCTGTTCTGAATACTTAGAGATGAAGAAGACAGGTTC

-<mark>ATG</mark>AAGAAGACAGGTTC ATGAAGAAGACAGGTTC

GTTTGCAGAGTTCCATGTGAATATGATTGAGCGAGTCATGGTGAGACCGT GTTAGCAGAGTTCCATGTGAATATGATTGAGCGAGTCATGGTGAGACCGT GTTAGCAGAGTTCCATGTGAATATGATTGAGCGAGTCATGGTGAGACCGT GCCTGCCTTCGCCCAAAACAATCCTCCCTCTCTCCGCCATTGACAACATG GCCTGCCTTCGCCCAAAACAATCCTCCCTCTCTCCGCCATTGACAACATG GCCTGCCTTCGCCCAAAACAATCCTCCCTCTCTCCGCCATTGACAACATG ******* GCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGGTCTACGCTGCCAACATGGACAG GCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGGTCTACGCTGCCAACATGGACAG GCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGGTCTACGCTGCCAACATGGACAG ***** AGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGGTGC AGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGGTGC AGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGGTGC ***** TGGTTTATTATTACCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGG TGGTTTATTATTACCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGG TGGTTTATTATTACCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGG ****** GAACTTGAAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCAT GAACTTGAAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCAT GAACTTGAAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCAT ***** GGCTGACAGCGACCTTTCAGTCTTAACAGATCTGGATAACTACAATCCAT GGCTGACAGCGACCTTTCAGTCTTAACAGATCTCGATAACTACAATCCAT GGCTGACAGCGACCTTTCAGTCTTAACAGATCTCGATAACTACAATCCAT

TaxuscuspidataBAPTmRNA TaxusmediaBAPTmRNA kyaraBAPTwhole

TaxuscuspidataBAPTmRNA TaxusmediaBAPTmRNA kyaraBAPTwhole TAACTTGAAATGATGTCTCTATTAATGGTTACATACGTGTTTCTATTGAC

	GTAACTCGTT
	GTAACTCGTT
AGCATGCTTGTGTTCTCTTTGTTGCATGTCTTTTATGC	<mark>AG</mark> GTAACTCGTT

TTACATGTGGGGGTTTTGTTGTGGGAGCGAATGTGTATGGTAGTGCATGC TTACATGTGGGGGTTTTGTTGTGGGAGCGAATGTGTATGGTAGTACATGC TTACATGTGGGGGTTTTGTTGTGGGAGCGAATGTGTATGGTAGTACATGC ***** GATGCAAAAGGATTTGGCCAGTTTCTTCAAAGTATGGCAGAGATGGCGAG GATGCAAAAGGATTTGGCCAGTTTCTTCAAGGTATGGCAGAGATGGCGAG GATGCAAAAGGATTTGGCCAGTTTCTTCAAGGTATGGCAGAGATGGCGAG ****** AGGAGAGGTTAAGCCCTCGATTGAACCGATATGGAATAGAGAACTGGTGA AGGAGAGGTTAAGCCCTCGATTGAACCGATATGGAATAGAGAACTGGTGA AGGAGAGGTTAAGCCCTCGATTGAACCGATATGGAATAGAGAACTGGTGA ****** AGCTAGAACATTGTATGCCCTTCCGGATGAGTCATCTTCAAATTATACAT AGCTAGAAGATTGTATGCCCTTCCGGATGAGTCATCTTCAAATTATACAC AGCTAGAAGATTGTATGCCCTTCCGGATGAGTCATCTTCAAATTATACAC GCACCTGTAATTGAGGAGAAATTTGTTCAAACATCTCTTGTTATAAACTT GCACCTGTAATTGAGGAGAAATTTGTTCAAACATCTCTTGTTATAAACTT GCACCTGTAATTGAGGAGAAATTTGTTCAAACATCTCTTGTTATAAACTT *******

TaxuscuspidataBAPTmRNA TaxusmediaBAPTmRNA kyaraBAPTwhole

TaxuscuspidataBAPTmRNA TaxusmediaBAPTmRNA kyaraBAPTwhole TGAGATAATAAATCATATCAGACGACGCATCATGGAAGAACGCAAAGAAA TGAGATAATAAATCATATCAGACGACGCATCATGGAAGAATGCAAAGAAA TGAGATAATAAATCATATCAGACGACGCATCATGGAAGAATGCAAAGAAA GTTTATCTTCATTTGAAATTGTAGCAGCATTGGTTTGGCTAGCAAAGATA GTTTATCTTCATTTGAAATTGTAGCAGCATTGGTTTGGCTAGCAAAGATA **GTTTATCTTCATTTGAAATTGTAGCAGCATTGGTTTGGCTAGCAAAGATA** **** AAGGCTTTTCAAATTCCACATAGTGAGAATGTGAAGCTTCTTTTGCAAT AAGGCTTTTCAAATTCCACATAGTGAGAATGTGAAGCTTCTTTTGCAAT AAGGCTTTTCAAATTCCACATAGTGAGAATGTGAAGCTTCTTTTGCAAT ******* GGACTTGAGGAGATCATTTAATCCCCCCTCTTCCACATGGATACTATGGCA GGACTTGAGGAGATCATTTAATCCCCCTCTTCCACATGGATACTATGGCA GGACTTGAGGAGATCATTTAATCCCCCTCTTCCACATGGATACTATGGCA ******* ATGCCTTTGGTATTGCATGTGCAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAAGT ATGCCTTTGGTATTGCATGTGCAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAAGT ATGCCTTTGGTATTGCATGTGCAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAAGT ***** **GGATCTCTTTTGCGCACTATAATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTT GGATCTCTTTTGCGCACTATAATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTT GGATCTCTTTTGCGCACTATAATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTT** ***** ACACAAAGAACTCAACTCAAAAAACCGTGATGAGCTCATCTGTAGTAGATG ACACAAAGAACTCAACTCAAAAAACCGTGATGAGCTCGTCTGTAGTAGATG ACACAAAGAACTCAACTCAAAAACCGTGATGAGCTCGTCTGTAGTAGATG TCAATACGAAGTTTGAAGATGTAGTTTCAATTAGTGATTGGAGGCATTCT TCAATACGAAGTTTGAAGATGTAGTTTCAATTAGTGATTGGAGGCATTCT TCAATACGAAGTTTGAAGATGTAGTTTCAATTAGTGATTGGAGGCATTCT ***** ATATATTATGAAGTGGACTTTGGGTGGGGAGATGCAATGAACGTGAGCAC ATATATTATGAAGTGGACTTTGGGTGGGGAGATGCAATGAACGTGAGCAC ATATATTATGAAGTGGACTTTGGGTGGGGAGATGCAATGAACGTGAGCAC *******

TaxuscuspidataBAPTmRNA	TATGCTACAACAACAGGAGCACGAGAAATCTCTGCCAACTTATTTTCTT
TaxusmediaBAPTmRNA	TATGCTACAACAACAGGAGCACGAGAAATCTCTGCCAACTTATTTTCTT
kyaraBAPTwhole	TATGCTACAACAACAGGAGCACGAGAAATCTCTGCCAACTTATTTTCTT

TaxuscuspidataBAPTmRNA	TCCTACAATCTACTAAGAACATGCCAGATGGAATCAAGATGCTAATGTTT
TaxusmediaBAPTmRNA	TCCTACAATCTACTAAGAACATGCCAGATGGAATCAAGATGCTAATGTTT
kyaraBAPTwhole	TCCTACAATCTACTAAGAACATGCCAGATGGAATCAAGATGCTAATGTTT

TaxuscuspidataBAPTmRNA	ATGCCTCCATCAAAACTGAAAAAATTCAAAATTGAAATAGAAGCTATGAT
TaxusmediaBAPTmRNA	ATGCCTCCATCAAAACTGAAAACATTCAAAATTGAAATAGAAGCTATGAT
kyaraBAPTwhole	ATGCCTCCATCAAAACTGAAAACATTCAAAATTGAAATAGAAGCTATGAT

TaxuscuspidataBAPTmRNA	AAAAAAATATGTGACTAAAGTGTGTCCGTCAAAGTTA <mark>TGA</mark>
TaxusmediaBAPTmRNA	AAACAAATATGTGACTAAAGTGTGTCCGTCAAAGTTA <mark>TGA</mark> AATGTGTGAC
kyaraBAPTwhole	AAACAAATATGTGACTAAAGTGTGTCCGTCAAAGTTA <mark>TGA</mark> AATGTGTGAC
	*** ********
TaxuscuspidataBAPTmRNA	
TaxusmediaBAPTmRNA	TAGAAAACAATATTCTTGACTTTATGTATTCGGATTTCC <u>AATAAC</u> ATCTA
kyaraBAPTwhole	TAGAAAACAATATTCTTGACTTTATGTATTCGGATTTCC <u>AATAAC</u> ATCTA
TaxuscuspidataBAPTmRNA	
TaxusmediaBAPTmRNA	GCCACGTTTAATAGCAATATATTTTTCGTGTTTACAAAAAAAA
kyaraBAPTwhole	GCCACGTTTAATAGCAATATATTTTTCGTGTTT
TaxuscuspidataBAPTmRNA	
TaxusmediaBAPTmRNA	ААААААААААААА
kvaraBAPTwhole	

図 15 BAPT 遺伝子配列 アライメント 赤字:アシル基転移酵素で保存性の高い配列 Fig.15 Genome sequence alignment of BAPT entire sequences Red letters are gene sequences coreresponding to conserved motif in acyl transferase

(紫の間)部分はイントロン 赤は開始コドン、緑は終止コドン 下線はポリ A 付加配列 開始コドン上流:5'非翻訳領域 終止コドン下流:3'非翻訳領域 Regions between purple boxes are introns. Red box is start codon. Green box is stop codon. Upper stream from start codon is 5' untranslated region. Down stream from stop codon is 3' untranslated. Taxus x media phenylpropanoyltransferase (BAPT) mRNA, complete cds. 前半 exon 部分 440/440 (100%) 後半 exon 部分 903/903 (100%) Taxus cuspidata phenylpropanoyltransferase mRNA, complete cds. 前半 exon 部分 438/440 (99%) 後半 exon 部分 895/903 (99%) kyaraBAPT MKKTGSLAEFHVNMIERVMVRPCLPSPKTILPLSAIDNMARAFSNVLLVYAANMDRVSAD MKKTGSLAEFHVNMIERVMVRPCLPSPKTILPLSAIDNMARAFSNVLLVYAANMDRVSAD TaxusmediaBAPT TaxuscuspidataBAPT MKKTGSFAEFHVNMIERVMVRPCLPSPKTILPLSAIDNMARAFSNVLLVYAANMDRVSAD kyaraBAPT PAKVIREALSKVLVYYPFAGRLRNKENGELEVECTGQGVLFLEAMADSDLSVLTDLDNY TaxusmediaBAPT PAKVIREALSKVLVYYYPFAGRLRNKENGELEVECTGQGVLFLEAMADSDLSVLTDLDNY TaxuscuspidataBAPT PAKVIREALSKVLVYYYPFAGRLRNKENGELEVECTGQGVLFLEAMADSDLSVLTDLDNY ***** NPSFQQLIFSLPQDTDIEDLHLLIVQVTRFTCGGFVVGANVYGSTCDAKGFGQFLQGMAE kyaraBAPT TaxusmediaBAPT NPSFQQLIFSLPQDTDIEDLHLLIVQVTRFTCGGFVVGANVYGSTCDAKGFGQFLQGMAE TaxuscuspidataBAPT NPSFQQLIFSLPQDTDIEDLHLLIVQVTRFTCGGFVVGANVYGSACDAKGFGQFLQSMAE MARGEVKPSIEPIWNRELVKLEDCMPFRMSHLQIIHAPVIEEKFVQTSLVINFEIINHIR kyaraBAPT TaxusmediaBAPT MARGEVKPSIEPIWNRELVKLEDCMPFRMSHLQIIHAPVIEEKFVQTSLVINFEIINHIR TaxuscuspidataBAPT MARGEVKPSIEPIWNRELVKLEHCMPFRMSHLQIIHAPVIEEKFVQTSLVINFEIINHIR kyaraBAPT RRIMEECKESLSSFEIVAALVWLAKIKAFQIPHSENVKLLFAMDLRRSFNPPLPHGYYGN TaxusmediaBAPT RRIMEECKESLSSFEIVAALVWLAKIKAFQIPHSENVKLLFAMDLRRSFNPPLPHGYYGN TaxuscuspidataBAPT RRIMEERKESLSSFEIVAALVWLAKIKAFQIPHSENVKLLFAMDLRRSFNPPLPHGYYGN kyaraBAPT AFGIACAMDNVHDLLSGSLLRTIMIIKKSKFSLHKELNSKTVMSSSVVDVNTKFEDVVSI TaxusmediaBAPT AFGIACAMDNVHDLLSGSLLRTIMIIKKSKFSLHKELNSKTVMSSSVVDVNTKFEDVVSI AFGIACAMDNVHDLLSGSLLRTIMIIKKSKFSLHKELNSKTVMSSSVVDVNTKFEDVVSI TaxuscuspidataBAPT ***** kyaraBAPT SDWRHSIYYEVDFGWGDAMNVSTMLQQQEHEKSLPTYFSFLQSTKNMPDGIKMLMFMPPS TaxusmediaBAPT SDWRHSIYYEVDFGWGDAMNVSTMLQQQEHEKSLPTYFSFLQSTKNMPDGIKMLMFMPPS TaxuscuspidataBAPT SDWRHSIYYEVDFGWGDAMNVSTMLQQQEHEKSLPTYFSFLQSTKNMPDGIKMLMFMPPS kyaraBAPT **KLKTFKIEIEAMINKYVTKVCPSKL** TaxusmediaBAPT KLKTFKIEIEAMINKYVTKVCPSKL TaxuscuspidataBAPT KLKKFKIEIEAMIKKYVTKVCPSKL ***. ********

図 16 BAPT アミノ酸配列アライメント 赤字はアシル基転移酵素に保存性の高い配列 Fig.16 Deduced amino acid sequence alignment of BAPT. Red letters are conserved motif in acyl transferase

AAAAAAAAAATTTCCCTTGTTCTGGTGTTTTAAAATGGGGATGTTACACTTGTGAGTT<mark>GATA</mark>TTAGGTTTTTTAATAAT CTCAAAATGAACCGAATATATTTCCCCCATATTAAGGGGGTAAAGGGGTTAAAGAATAAAGGTTTTTAAAAACATATT GGGGGTGGGTT<mark>ACGTG</mark>GAGTGGTATGAAGGAGGGATGAGGAATCGTGGAGATGAGGAATCGTGGAGCAGATGAATA AGCCCTAAATTTACATCATTTTCATTGTGTGTGTGTTTTTCAAAGCTGTGACATGGTTTCTAGAGAAGCTATATATTTCTT CATAGTAATGGCACTAGCTAACTCG<mark>CAAT</mark>AGCTAGGACATCTTTCATAGTAT<mark>CAAT</mark>TTTAAGGTATATTTTTTGTGATT TGATT<mark>CAAT</mark>TTTTGTAGGAGAATGGATGTCATGAAGATTAATAAATTTAACTGACAAGAATGCAGCCACACTTGACCT TTACCGTTACTATACAGAGTTTGATTAGTGTGACAAATATA<mark>GATAGGAAAA</mark>AAGGAAGAGAGAGACATCAAATTACACA TATTAAGGGTATCTACCTTTCAAGTC<mark>CAAT</mark>ATGATTTGCATCAAGTTTTAAAGTGGAGTTACATAATTAAAATTTTGT<mark>G</mark> <mark>AAAAT</mark>GTAA<mark>GATA</mark>TTAAATAAAGACTGAAGAGGTGGACATAAAGAGGGTATAATAAATGTCATA<mark>GGAAAA</mark>TGAGTA GTTTG<mark>GATA</mark>TGT<mark>GGTAAA</mark>ATAAGGAGTATTTAATAATT<mark>GAAAAT</mark>TTGTATTGGTCGTGGGTGTGACTTTTAAAAGATT GA<mark>GATA</mark>TAGATTT<mark>GGAAAT</mark>ATGAGTATTATTTAATATCCTGTGAATGCATAT<mark>GATA</mark>GG<mark>CAAT</mark>AATTT<mark>GATA</mark>TAGCGAA TCCCTCGTGACTTTCGAAGTTATCTTCAAAGTA<mark>CAAT</mark>GCCTCAAGAATATGTGCATCACCCCCTTTCTCTTTCAAAAGG TCTCTACCATT<mark>GAAAAT</mark>TTCATGCTTCAACCCCCTTCCTTGTTACCCCTACTCTTCTTG<mark>CAAT</mark>GTTTCAACTTCACACCT TTAACTTTAACTTTAACTTTAACTTCTTCAATGCCTCCCCTATCAACATATCCATTACATTGCTTTGATCTAATTGCTAATA TCTATAATACTCCTAAAAAATATAGTGGTGAACGACGAAGATCATGTTATGCATCAACAACACGCCACTAC<mark>CAAT</mark>CTT CATCGTCCACTATCTACTTT<mark>GAAAAT</mark>ACCTCTCAACACAAAACTAAG<mark>CAAT</mark>AACAAAGCACGAGTGCCACTAAAAGA ATAGAAACGAGTCAAGAGGGAATCTTTTTTGGATTTTTCGAGA<mark>CAAT</mark>AATACTATTGTTTTTATATAACTATTTAAAT ATTTTTCTCTCTCGAAAGTGCTTAAAA<mark>ACGTG</mark>ATGTTTTTAAGAGGGGGAAGATGGAACGTTG<mark>GGAAAT</mark>GCTGCGG GCAAGTGTAATGGGCGTCGTCAGATCAAAACATGAATATCTGATTAAAC<mark>ACGTGATA</mark>TGCGCCT<mark>GCCGCC</mark>TGACTTA CTTCACTCACTGCCACCTC<u>TATTTAAA</u>GTGGTTCTCCATACCATTGAAG<mark>ACGTG</mark>TCCAACTCAGCATTTGATTTGGCAT TTG<mark>CAAT</mark>TTGGAATTCGTAATTTCAGTA GTTCCCCTGCCTCTCTGCAGAA

図 10 TXS 遺伝子上流配列と転写調節シス因子分析

Fig.10 The 5'-flanking sequence of TXS and prediction of ciselement

下線:TATA Box Under line:TATA Box

GATABOX 配列:GATA 光応答性配列 sequence:GATA light response *cis*element

GT1cosensus 配列 配列:GRWAAW R=A/G; W=A/T 光応答性

sequence:GRWAAW light response cis element

ABRE = EBOX 配列: ACGTG アブシジン酸応答配列

sequence:ACGTG abscisic acid response cis element

GCCBOX 配列 GCCGCC エチレン応答配列

sequence:GCCGCC ethylene response cis element

WBOX 配列 TTGAC 病害抵抗性 エリシターとサリチル酸応答性

sequence:TTGAC disease resistance pathgene elicitor salicylic acid response cis element CAATBOX 配列 CAAT 転写調節 sequence: CAAT transcription regulatory element
CTCATAGATTAATAAACAGAATGTTTCGGGGAACTGTGCTAAACGGAGCTCTCGCTAATAACCGTCCTA AAAAT<mark>CAAT</mark>GCCAACAAACA<mark>GATAAA</mark>TCTATAACCCTCATTTTACTATATGCAAATTAATTGATTTGGA TTTGTATCTGTATCTGAAGCGGGTT<mark>CAAT</mark>TGTCTCTAAGAGG<mark>AAACCA</mark>CTGCCTGTCACTGTTTTGATTG ACGCTAAAACATTTCCCGCGGCCAGGTCAGGGCACAGTTACGCC<mark>ACGTG</mark>GGTCCTGTCGGCTAGGGAG GAGGGAATGCTCCACGTTGCAACATTTATTGGATTCATATTCCTGTTTTTATC<mark>GGTAAT</mark>AGAGTTCGAAG TGTATTTATAGGGTTTGTTTTGT<mark>GAAAAA</mark>ATAACTATGCGTCAAATTATTTCCACGCAAATTATGCCTAT AATTGTGTGTTTTT<mark>GAAAATGAAAAT</mark>TTCAACCTA<mark>GGAAAT</mark>TTATTGTTTTAAAATTATAGCTAGCTA ТАТААТААТТАТАТТТТТСТААААТАGATTTAAAGTACTTAAATTAAAAAAAAAAACATAATTATGTTGTT $^{\mathbf{C}}$ AATTGTATCTGAATGCTCCACATTACAACATTTATTAGATTTATATTCCCCTTTTATCCGTTTTTCTTTTG T<mark>GATA</mark>CAT<mark>CAAT</mark>TCTCTTGATCTAATTTTTCTTCTCCGTTGCATCCCTTTCAACATTCACATCATACATCT AACATACTATTGCTAATTCTTAGTCTTGTGAATACATCTGTGATCCATCTTCTGAATAAATGAATCACAT AGTGTC<mark>CAAT</mark>CGTCCGTAATGAGCATTAAACAAAAGTTT<mark>GGAAAT</mark>GGTAAATTTAATATATAATTCCT<mark>G</mark> GAAAACTGTTAACGTCACTCCGGTTGAATATGGGGCCTCCATCGTTTCTTAATTTGGCTGTTTCGCTGAT GGAATATAGACACATGTGAGTAATCACTGGCCCATGTT<mark>CAAT</mark>GTATCATTTTCCCTACATAAA<mark>CAAT</mark>TA TCCAGCTGCTCAAATTCCCATCCTATTTTCCTGAAAGCTTT TTCCTCTGTTCTGAATACTTAGAG

図 11 BAPT 遺伝子上流配列と転写調節シス因子分析

Fig.11 The 5'-flanking sequence of BAPT and prediction of *cis*-acting element
下線:イニシエーター配列 Under line:Initiator sequence
GATABOX 配列:GATA 光応答性配列 sequence:GATA light response *cis* element
GT1cosensus 配列 配列:GRWAAW R=A/G; W=A/T 光応答性
sequence:GRWAAW light response cis element
ABRE=EBOX 配列:ACGTG アブシジン酸応答配列
sequence:ACGTG abscisic acid response *cis* element
MYB 結合領域 配列 WAACCA 水ストレス脱水応答配列
sequence:WAACCA dehydoration response element
WBOX 配列 TTGAC 病害抵抗性 エリシターとサリチル酸応答性

sequence: TTGAC disease resistance pathgene elicitor salicylic acid response cis element

CAATBOX 配列 CAAT 転写調節 sequence: CAAT transcription regulatory element

参考文献

Brown R.L., Kazan K., McGrath K.C., Maclean D.J., Manners J.M. (2003) A role for the GCC-box in jasmonate-mediated activation of the PDF1.2 gene of Arabidopsis. Plant Physiol. 132:1020-1032

Cao, R. et al. (2010) Diterpene cyclases and the nature of the isoprene fold. Proteins Struct.Funct. Bioinf. 78: 2417–2432 .

Chang W.C., Lee T.Y., Huang H.D., Huang H.Y., Pan R.L. (2008) PlantPAN (<u>http://plantpan.mbc.nctu.edu.tw/gene_group/index.php</u>); plant promoter analysis navigator, for identifying combinatorial cis-regulatory elements with distance constraint in plant gene group. BMC Genomics 9:561

Christianson D.W. (2006) Structural biology and chemistry of the terpenoid cyclases. Chem. Rev. 106: 3412–3442

Christianson, D.W. (2008) Unearthing the roots of the terpenome. Curr. Opin. Chem. Biol.12: 141–150

Deraporta S.L., Wood J., Hicks J.B. (1983) A plant DNA minipreparation: Version II. Plant Molecular Biology Reporter 1(4): 19-21.

Hampel D., Christopher J.D., Mau R.B., Croteau R. (2009) Taxol biosynthesis: Identification and characterization of two acetyl CoA:taxoid-O-acetyl transferases that divert pathway flux away from Taxol production. Archives of Biochemistry and Biophysics 487 : 91–97

Hefner J., Ketchum R.E.B., Croteau R. (1998) Cloning and functional expression of a cDNA encoding geranylgeranyl diphosphate synthase from Taxus canadensis and assessment of the role of this prenyltransferase in cells induced for Taxol production. Arch. Biochem. Biophys. 360:62–74.

Jennewein S., Rithner C., Williams R., Croteau R. (2001) Taxol biosynthesis: taxane 13a-hydroxylase is a cytochrome P450- dependent monooxygenase. Proc Natl Acad Sci USA 98:13595–13600.

Jin Q., Williams D. C., Hezari, M., Croteau R., Coates R. M. (2005) Stereochemistry of the macrocyclization and elimination steps in taxadiene biosynthesis through deuterium labelling. J. Org. Chem. 70: 4667–4675

Koksal M., Jin Y., Coates R.M., Croteau R., Christianson D.W. (2011) Taxadiene synthase structure and evolution of modular architecture in terpene biosynthesis.Nature 469:116-120

Lam E., Chua N.H. (1989) ASF-2: A factor that binds to the cauliflower mosaic virus 35S promoter and a conserved GATA motif in cab promoters. Plant Cell 1:1147-1156

Lesburg C.A., Zhai G., Cane D.E., Christianson D.W. (1997) Crystal structure of pentalenene synthase: mechanistic insights on terpenoid cyclization reactions in biology. Science 277: 1820–1824

Lin X., Hezari M., Koepp A.E., Floss H.G., Croteau, R. (1996) Mechanism of taxadiene synthase, a diterpene cyclase that catalyzes the first step of Taxol biosynthesis in Pacific yew. Biochemistry 35: 2968–2977

NaWarathne I.N., Walker K.D. (2009) Point Mutations (Q19P and N23K) Increase the Operational Solubility of a 2 α -O-Benzoyltransferase that Conveys Various Acyl Groups from CoA to a Taxane Acceptor. J. Nat.Prod.73:151-159

Schoendorf A., Rithner C.D., Williams R.M., Croteau R. (2001) Molecular cloning of a cytochrome P450 taxane 10β-hydroxylase cDNA from Taxus and functional expression in yeast. Proc Natl Acad Sci USA 98:1501–1506.

Simpson S.D., Nakashima K., Narusaka Y., Seki M., Shinozaki K., Yamaguchi-Shinozaki K. (2003) Two different novel cis-acting elements of erd1, a clpA homologous Arabidopsis gene function in induction by dehydration stress and dark-induced senescence.Plant J. 33: 259-270

Stalberg K., Ellerstom M., Ezcurra I., Ablov S., Rask L. (1996) Disruption of an overlapping E-box/ABRE motif abolished high transcription of the napA storage-protein promoter in transgenic Brassica napus seeds. Planta 199:515-519

Starks C.M., Back K., Chappell J., Noel J.P. (1997) Structural basis for cyclic terpene biosynthesis by tobacco 5-epi-aristolochene synthase. Science 277, 1815–1820

Steele C.L., Chen Y., Dougherty B.A., Li W., Hofstead S., Lam K.S., Xing Z., Chiang
S.J. (2005) Purification, cloning, and functional expression of phenylalanine
aminomutase: the first committed step in Taxol side-chain biosynthesis. Arch. Biochem.
Biophys. 438 (1):1-10

田村隆明 (1997) 遺伝子工学実験ノート(上) 羊土社:pp64

Terzaghi W.B., Cashmore A.R. (1995) Light-regulated transcription Annu. Rev. Plant. Physiol Plant Mol Biol 46:445-474

Walker K., Croteau R. (2000a) Taxol biosynthesis: molecular cloning of a benzoyl-CoA:taxane 2α -O-benzoyltransferase cDNA from Taxus and functional expression in Escherichia coli. Proc Natl Acad Sci USA 97:13591–13596.

Walker K., Schoendorf A., Croteau R. (2000b) Molecular cloning of a taxa-4(20), 11(12)-dien-5a-ol-O-acetyl transferase cDNA from Taxus and functional expression in Escherichia coli. Arch. Biochem. Biophys. 374:371–380.

Walker K., Fujisaki S., Long R., Croteau R. (2002) Molecular cloning and heterologous expression of the C-13 phenylpropanoid side chain-CoA acyltransferase that functions in Taxol biosynthesis. Proc Nat Acad Sci USA 99:12715–12720.

Walker K., Klettke K., Akiyama T., Croteau R. (2004) Cloning, heterologous expression, and characterization of a phenylalanine aminomutase involved in taxol biosynthesis. J Biol Chem 279:53947–53954.

Wendt K.U., Schulz G.E. (1998) Isoprenoid biosynthesis:manifold chemistry catalyzed by similar enzymes. Structure 6: 127–133

Wendt K.U., Poralla K., Schulz G.E. (1997) Structureandfunctionof a squalene cyclase.Science 277: 1811–1815 Wendt K.U., Schulz G.E., Corey E.J., Liu D.R. (2000) Enzyme mechanisms forpolycyclic triterpene formation. Angew. Chem. Int. Ed. 39: 2812–2833 Whittington D.A. et al. (2002) Bornyl diphosphate synthase: structure and strategy forcarbocation manipulation by a terpenoid cyclase. Proc. Natl Acad. Sci. USA 99:15375–15380.

Wildung M.R., Croteau R. (1996) A cDNA clone for taxadiene synthase, the diterpene cyclase that catalyzes the committed step of taxol biosynthesis. J Biol Chem 271:9201–9204

Williams D.C. et al. (2000) Heterologous expression and characterization of a 'pseudomature' formof taxadiene synthase involved in paclitaxel (Taxol) biosynthesisandevaluationofapotentialintermediateandinhibitorsofthemultistep diterpene cyclization reaction. Arch. Biochem. Biophys. 379: 137–146

Williams D.C. et al. (2000) Intramolecular proton transfer in the cyclization of geranylgeranyl diphosphate to the taxadiene precursor of taxol catalyzed by recombinant taxadiene synthase. Chem. Biol. 7: 969–977

第3章 タキソイド生成能を有する 新規植物の探索

第3章 タキソイド生成能を有する新規植物の探索

3-1 緒言

タキソールを始めとしたタキソイド類はこれまでイチイ属樹木特有の二次代 謝物と考えられてきた。そのため、タキソールの供給のためにイチイが乱獲さ れ、その保全が問題となることもあった。そこで、タキソイドを生産する新規 植物を探索することで、タキソールおよび前駆物質 Baccatin IIIの供給源の選択性 を高めることは大変意義深いと考えられる。特に、日本での供給を堅固なもの とすることを考えれば、日本の生育環境に適した日本特有の樹木が望ましい。

そこで、イチイ属以外で唯一のイチイ科樹木であり、日本固有の樹木である カヤ(Torreya nucifera)に着目し、生合成関連酵素遺伝子の解析並びに代謝物の解 析に基づき、そのタキソイド生成能について調べた。

3-2 実験

3-2-1 カヤのタキソール生成関連酵素遺伝子の存在確認 植物材料

本研究では、試料として東京大学大学院理学系研究科附属小石川植物園より 採取したカヤの葉を使用した。

<u>ゲノム DNA の調製</u>

材料として用いたカヤの葉を材料として、2-2-1の場合と同様に Phytopure plant DNA extraction kit(GE ヘルスケア社)を用いて、メーカーの標準プロトコールにしたがい、ゲノム抽出を行った。

プライマーの設計及び PCR 条件

現在推定されているタキソール生合成経路を Fig. 1 に示した。またその生合成 経路上で既知のタキソイド生成関連酵素のうち GGPPS(geranylgeranyldiphosphatesynthase), TXS(taxadienesynthase),

TαH(taxadiene13α-hydroxylase),BAPT(3-amino-3-phenylpropanoyl-13-*O*-transeferase) の計4種類の酵素遺伝子のプライマーを、塩基配列既知の*Taxus × media、Taxus brevifolia*の塩基配列を基に作成した(Hefner ら 1998, Wildung and Croteau1996, Jennwein ら 2001, Walker ら 2002a)。 DNA polymerase は ExTaq DNA polymerase(Takara 社)を用い、PCR 反応槽は Gene Amp2700(ABI 社)を使用した。 温度サイクルは、94°C-2'-(94°C-30"、各アニール温度にて-30"、72°C-2')×30 サイ クル-72°C-3'を基本とし、テンプレートとプライマーの組み合わせごとにアニー ル温度を変化させ、最適条件を探った。最終的に用いたプライマーの塩基配列 とアニール温度を Table 1 に示した。



図1タキソール生合成経路と今回調べたタキソール生成酵素

Fig. 1 Taxol biosynthetic pathway and enzymes

GGPPS(geranylgeranyl diphosphate synthase) TXS(taxadiene synthase) TαH (taxadiene 13α-hydroxylase) BAPT(3-amino-3-phenylpropanoyl-13-O-transferase)

表1 プライマー配列とアニール温度

Table 1 Primer sequences and annealing temperature

酵素名		配列	アニール温度	
Enzyme	e name	Primer sequence	Annealing temperature	
GGPPS	F	agcccacaaatcacaaggtc	E6°C	
GGPPS	R	ccgaattctcgcaatctcat	50 C	
TXS	F	agcactggcactagcaaggt	50°C	
TXS	R	attegataceccatgateca	53 C	
BAPT	F	atccgctctgttctgaatac	52°C	
BAPT	R	ggtcctcaatatctgtatcc	53 C	
Τα Η	F	ggtaaaagacctcgtcttctccgtcg	57°C	
Τα Η	R	tctccttgtccgccagtgaattcc	57 C	

F:forward,R:reverse

PCR 産物の確認と産物の TA クローニングと塩基配列の解析

2章の場合と同様に、PCR 産物をアガロースゲル電気泳動確認後、TA クロー ニングを行い、T7 プロモーターおよび SP6 プロモーター塩基配列に対応するプ ライマーを用いた PCR により、陽性クローンの絞り込みを行った。陽性クロー ンでは、プリズム 310DNA 解析装置(ABI 社)を用いて塩基配列の解析を行っ た。また、得られた塩基配列に対して DDBJ(DNA Data Base of Japan)の BLAST 検索を用いて、既知のものとの相同性を調べた。

ドットブロットハイブリダイゼーション

カヤでの TXS の存在可能性をより詳しく探るため、オリゴ DNA をプローブ としたドットブロットハイブリダイゼーションを行った。

カヤの葉から抽出した DNA 溶液をナイロントランスファーメンブレン Hybond-N+(Amersham 社)に固定し、市販の核酸直接標識・検出試薬キットであ る AlkPhos Direct(GE ヘルスケア社)を用いて、*Taxus brevifolia*の塩基配列をもと に作成した TXS のプローブ(Table2)にアルカリホスホターゼを標識し、ハイブリ ダイゼーションを行った。洗浄を繰り返し、ノイズが小さくなったと判断した ところで、CDP-Star 化学発光薬品を用いて、ジオキセタン誘導体基質とプロー ブに標識したアルカリホスホターゼの反応を検出するため、一晩露光して、写 真撮影した。撮影にはインスタント化学発光検出器のミニカメラ RP2069 (GE ヘルスケア社)を用いた。

表2ドットブロットハイブリダイゼーションに用いたプローブ

Table 2Sequences of probe for dot blot hybridization

TXS1	a atgcag cgctgaag atgaatg cattggggaa caagg caatccacg atccaa (52 bp)
TXS2	cgaattgcagagccaaatctgaggggcaaatgatgtgggtttgctccaaatcagggcgaaccagagtaaaaa
	atgtcgagaggaagtggtggtcctggtcc(100bp)
TXS3	tgtcgtaatg atgagcagta gcactggcac tagcaaggtg gtttccgaga cttccagtac(60bp)

サザンブロットハイブリダイゼーション

カヤの葉から抽出した DNA を 2 種類の制限酵素 *Hin*dIII と *Eco*R I を同時に用 いて処理し(double digest 処理)、アガロースゲル電気泳動を行った。電気泳動を 行ったゲルを、10×SSC(standard saline citrate) で浸した濾紙の上に置き、ゲルの 上に Hybond N+メンブレンを乗せ、DNA のトランスファーを一晩行った。その 後、2.2.1 と同様に 254nm の UV を照射して DNA を固定した。市販の AlkPhos Direct(GE ヘルスケア社)のプロトコールに従い、55℃で一晩ハイブリダイゼーシ ョンを行った。この際、イチイ属樹木のキャラボク(*Taxus cuspidata var.nana*)の DNA をテンプレートにして、Table3 に示したプライマー(BAPT 遺伝子由来のプ ライマーに関しては F1,R1 の組み合わせのみ)を用いて PCR を行い、その PCR 産物(TXS 遺伝子 877bp、BAPT 遺伝子 444bp、TaH 遺伝子 311bp) のシーケンス を確認後、プローブとして使用した。65℃で洗浄した後、一晩露光して状態を 観察した。

ゲル抽出と PCR 解析

カヤの葉から抽出した DNA を *Hin*dIII と *Eco*R I で double digest 処理して、ア ガロースゲル電気泳動を行い、サザンハイブリダイゼーションでバンドが確認 できた部分を切り出して、QIAquik Gel Extraction kit (QIAGEN 社)を用いてゲル からのフラグメント抽出を行った。ゲルから抽出したフラグメント DNA をテン プレートにして、Table3 のプライマーを用いて PCR を行い、PCR 産物をアガロ ースゲル電気泳動によりサイズを確認した。 PCR はサーマルサイクラー Veriti200(ABI 社)を用いて、94℃-2 分-(94℃-30 秒,53℃ -30 秒,72℃-2 分)×30 サイ クル-72℃-3 分の反応サイクルで行った。

次に得られた PCR 産物を、pGEM-T Easy Vector System I (PROMEGA 社)を用 いて TA クローニングをした。コンピテントセルは *E.coli* DH5α(TAKARA 社)を 用い、アンピシリン(100µg/ml)入りの LB 培地上、37℃で一晩培養した。コロニ ーからボイル法で DNA を調製し、pGEM-T Easy Vector System I のクローニング サイトの両側にある T7 プロモーターおよび SP6 プロモーター配列のプライマー を用いた PCR によりサイズ確認を行い、陽性クローンの絞り込みを行った。バ ンドが確認できたものは、シーケンス解析サービス(OPERON 社)に委託して 配列を取得した。

表3 プローブ作成およびゲル抽 PCR に用いたプライマー

Table 3	Primers	specific for	r taxol	biosynthetic	enzymes
		· · · · · ·			

TXSF1	agcactggcactagcaaggt
TXSR2	attcgataccccatgatcca
TXSF2	atgcgatcga ttgcttaacac
TXSR2	tccagcagat cgatggaatac
BAPTF1	atccgctctg ttctgaatac
BAPTR1	ggtcctcaat atctgtatcc
BAPTF2	acgacgcatc atggaagaat
BAPTR2	agtgetcaeg tteattgeat

F: forward, R: reverse

<u>GenomeWalker Universal kit を用いたクローニング</u>

2章の場合と同様に、カヤの DNA を Dra I, EcoR V, PvuII, Stu I の 4 種類の平 滑末端制限酵素で切断し、GenomeWalker Universal kit を用いて、Fig.2 に示すア ダプターを付加したのち、アダプタープライマーと TXS, BAPT の部分配列より 作製した特異的なプライマーを用いて、Fig.3 の条件で PCR を行った。 この PCR 産物の結果を電気泳動で確認し、オペロン社のシーケンス解析サービスに 委託してその配列を取得した。

5'-<u>GTAATACGACTC(ACTATAGGGC</u>ACGCGTGGTCGTCG)ACGGCCCGGGCTGGT-3' 3'-H₂N-CCCGACCA-PO₄-5' 図 2 アダプター配列 アンダーラインは AP1 配列 ()内配列が AP2 配列

Fig.2 Sequence of the adaptor and adaptor primers

94°C	ך 25sec	$\times AP1$	7cycle
72°C	ل _{3min}	$\times AP2$	5cycle
94°C	25sec	$\times AP1$	36cycle
67°C	ر _{3min}	$\times AP2$	24cycle
67°C	7min		
4°C	∞		
	94℃ 72℃ 94℃ 67℃ 4℃	$94^{\circ}C$ $25 \sec$ $72^{\circ}C$ $3 \min$ $94^{\circ}C$ $25 \sec$ $67^{\circ}C$ $3 \min$ $67^{\circ}C$ $7 \min$ $4^{\circ}C$ ∞	$94^{\circ}C$ $25sec$ $\times AP1$ $72^{\circ}C$ $3min$ $\times AP2$ $94^{\circ}C$ $25sec$ $\times AP1$ $67^{\circ}C$ $3min$ $\times AP2$ $67^{\circ}C$ $7min$ $4^{\circ}C$ ∞

図 3 Genome Walker kit の PCR 条件

Fig.3 Condition of PCR cycle for Genome Walker kit

3-2-2 カヤの葉の成分分析

タキソールの存在を確認するために、カヤの葉のから成分を抽出して HPLC で分析を行った。また、イチイ属樹木のイチイとキャラボクの成分分析も同様 に行い、比較検討の対象とした。

分析サンプル調整

採取してきたイチイ、キャラボク、カヤの葉をシリカゲル入りのナイロンバ ッグに入れ乾燥させた。乾燥した葉を液体窒素で凍結させたのち、乳鉢・乳棒 で粉末状にして、1g に対して 6ml のメタノールに浸漬した。その後、9500rpm で 5 分間遠心分離を行い、メタノール層を回収し、エバポレーターを用いて、 デシケーター内でメタノールを飛ばした。次に、乾固させたサンプルを滅菌水 500µ1とクロロホルム 500µ1で溶出し、クロロホルム層を回収した。先ほどと 同様にデシケーター内でクロロホルムを飛ばして、サンプルを 500µ1のメタノ ールに溶解して、Systech 株式会社の C18Maxi-Clean カートリッジに通したもの をサンプルとして HPLC で分析を行った。また、フナコシ株式会社より購入し た Taxol と SIGMA 社より購入した Baccatin IIIを標品として使用した。

HPLC の条件

JASCO のオートサンプラーAS-2057Plus、ポンプ PU-2089Plus、UV 検出器 UV-2098Plusを用い、カラムにはSHISEIDOのC18系のMG II Type(粒径3 μ m ϕ 4.6mm×150mm)を用いた。

測定にはサンプル 3 μ1 使用した。移動相は、流量 0.5ml/min で、MeOH: H₂O = 70:30 から 25 分間で MeOH: H₂O=100:0 に変化させた。その後 7 分間 MeOH: H₂O=100:0 で流した。検出器は、UV 検出器を用い、波長は 228nm で検出した。

また上記の UV 測定器によって、主要なピークのスペクトルを取り、物質同 定の手掛かりとした。 3-3 結果

3-2-1 カヤのタキソール生成関連酵素遺伝子の存在確認

PCR 法によって読めたタキソイド生成関連酵素遺伝子の BAPT 遺伝子、TαH 遺伝子、一般的なジテルペン合成酵素である GGPPS 遺伝子の 3 つの 酵素をコ ードしていると思われる部分配列を得た。BLAST 検索を用いて、今回読めたカ ヤの GGPPS 遺伝子配列と、他の植物の GGPPS 遺伝子配列との相同性を調べた ところ、イチイ属のものと 92%の相同性を示して最も高く、次にトウヒ属、モ ミ属という順番であった。この 3 つの属の GGPPS 遺伝子配列とのアライメント 図を Fig. 4 に示した。次に、今回読めた BAPT 遺伝子と TaH 遺伝子を BLAST 検索にかけたところ、イチイ属で既知の配列と 98%以上の高い相同性を示し、 カヤはこれら 2 つの酵素遺伝子を有している可能性が示された。BAPT 遺伝子、 TaH 遺伝子とイチイ属で既知の配列とのアライメント図を Fig. 5,6 に示した。 BAPT 遺伝子、TaH 遺伝子はもちろん、GGPPS 遺伝子もカヤ属では報告がなく、 今回が初めての報告例となった。 PiceaabiesGGPPS AbiesgrandisGGPPS kayaGGPPS TaxusmediaGGPPS

PiceaabiesGGPPS AbiesgrandisGGPPS kayaGGPPS TaxusmediaGGPPS AGCCTACAAACCACAAGGTCTTTGGTGAAGGCACCGCTGTTCTTGCAGGGGATGCACTGC AGCCTACAAACCACAAGGTCTTCGGGGGAAGGCACTGCTATTCTTGCAGGGGATGCACTGC AGCCCACAAATCACAAGGTCTTTG-AGAGGACACTGCTGTTCTTGCAGGGGATGCTCTGC AGCCAACAAATCACAAGGTCTTTGGAGAGGACACTGCTGTTCTTGCAGGGGACGCCCTGC **** ***** ********** * ** * *** **** TTTCATTTGCATTTGAACACATTGCAGTGTCCACAAGCAAAGTGTGGGGGAGTGATAGGA TTTCATTTGCATTTGAACACATTGCAGTATCCACAAGCAAATCTGTGGGGACTGATAGGA TTTCATTTGCATTTGAGCATATTGCAGTGACTACAAGCAAAATTGTGCCTAGTGATAGGA ****** * ****** **** CTTTGAGGGTGATATCTGAATTGGGTAAGACAATAGGCTCTCAAGGGCTTGTAGGGGGGAC CTTTAAGGGTGATATCTGAATTGGGTAAGACAATAGGCTCTCAAGGGCTTGTAGGGGGGGC AGGTTGCTGATATTACGAGTGAGGGGGAATGCTTCTGTTGACCTTGATACTCTG-GAATGG AGGTTGCTGATATTACGAGTGAGGGCGATGCTTCTGTTGACCTTGACACTCTG-GAATGG AGGTTGTTGATATTACATGTGAGGGGGGATACTGCTGTTGACCTGAAAACTCTGTGAATGG AGGTGGTTGATATTACATCCGAGGGGGGATGCTAATGTGGACCTGAAAACCCCTG-GAATGG **** * ******* ***** ** ** *** **** * ** *** ATTCACATTCATAAGACTGCAGTGCTATTGGAGTGCTCAGTTATGTGTGGGGGCGATCATT ATTCATGTACACAAGACTG--GTGCTCTTGGAATGTTCAGTTGTGAGTGGAGGGATCCTT ATTCATATACACAAGACTGCTGTGCTCTTGGAATGTTCAGTTGTGAGTGGAGGGGATCCTT AGTGGTGCTTCAGAGAATGAGATTGAGAGAGAGTTAAA AGTGGTGCTTCAGACAATGAGATTGAGAGAATTCAA GGTGGTGCTACAGAGGATGAGATTG-GAGAATTCGG GGTGGTGCTACAGAGGACGAGATTGCGAGAATTCGG

******* **** * *********

図 4 GGPPS 遺伝子のアライメント 下線はプライマー部分

Fig. 4 Genome sequence alignment of GGPPS partial sequencesUnder line : primer site相同性Taxus x media geranylgeranyl diphosphate synthase(898-1232bp) 311/336 (92%)homologyPicea abies geranylgeranyl diphosphate synthase (548-871bp)281/336 (84%)Abies grandis geranylgeranyl diphosphate synthase(609-940bp)277/335 (83%)

ATCCGCTCTGTTCTGAATACTTAGAGATGAAGAAGACAGGTTCGTTAGCAGAGTTCCATG TaxusmediaBAPT -----ATGAAGAAGACAGGTTCGTTTGCAGAGTTCCATG TaxuscuspidataBAPT kayaBAPT ATCCGCTCTGTTCTGAATACTTAGAGATGAAGAAGACAGGTTCGTTAGCAGAGTTCCATG TaxusmediaBAPT TaxuscuspidataBAPT kayaBAPT TaxusmediaBAPT CTCTCTCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGGTCTACGCTG TaxuscuspidataBAPT CTCTCTCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGGTCTACGCTG kayaBAPT CTCTCTCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTTGTCTACGCTG TaxusmediaBAPT CCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGG CCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGG TaxuscuspidataBAPT kayaBAPT CCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAGAGTGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGG TaxusmediaBAPT TGCTGGTTTATTATTACCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGGGAACTTG TGCTGGTTTATTATTACCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGGGAACTTG TaxuscuspidataBAPT kayaBAPT TGCTGGTTTATTATTACCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGGGAACTTG TaxusmediaBAPT AAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCATGGCTGACAGCGACCTTT AAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCATGGCTGACAGCGACCTTT TaxuscuspidataBAPT kayaBAPT AAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCATGGCTGACAGCGACCTTT ***** TaxusmediaBAPT CAGTCTTAACAGATCTCGATAACTACAATCCATCGTTTCAGCAGTTGATTTTTTCTCTAC TaxuscuspidataBAPT CAGTCTTAACAGATCTGGATAACTACAATCCATCGTTTCAGCAGTTGATTTTTTCTCTAC kayaBAPT CAGTCTTAACAGATCTCGATAACTACAATCCATCGTTTCAGCAGTTGATTTTTTCTCTAC TaxusmediaBAPT CACAGGATACAGATATTGAGGACC TaxuscuspidataBAPT CACAGGATACAGATATTGAGGACC kayaBAPT CACAGGATACAGATATTGAGGACC *****

図 5 BAPT 遺伝子のアライメント 下線はプライマー部分

Fig. 5 Genome sequence alignment of BAPT partial sequencesUnder line : primer site相同性Taxus x media phenylpropanoyltransferase (BAPT) mRNA(58-501bp)441/444 (99%)homologyTaxus cuspidata phenylpropanoyltransferase (BAPT) mRNA(1-418bp)413/418(98%)

kayaT $lpha$ H	GGTAAAAGACCTCGTCTTCTCCGTCGCAAGCCGCTTGTTTTTTGGTATAACTGAGGAG
TaxusmediaT α H	GGTAAAAGACCTCGTCTTCTCCGTCGCAAGCCGCTTGTTTTTTGGTATAACTGAGGAG
TaxuschinensisT α H	GGTAAAAGACCTCGTCTCCCGTCGCAAGCCGCTTGTTTTTTGGTATAACTGAGGAG

kayaT $lpha$ H	CACCTGCAGGAGCAACTTCATAACTTGTTGGAAGTTATTCTTGTGGGATCTTTTTCTGTT
TaxusmediaT α H	CACCTGCAGGAGCAACTTCATAACTTGTTGGAAGTTATTCTTGTGGGATCTTTTTCTGTT
TaxuschinensisT α H	CACCTGCAGGAACAACTTCATAACTTGTTGGAAGTTATTCTTGTGGGATCTTTTTCTGTT
	********** ****************************
kayaT $lpha$ H	CCACTCAACATTCCCGGATTCAGTTACCATAAAGCGATTCAGGCAAGGGCCACCCTCGCT
TaxusmediaT α H	CCACTCAACATTCCCGGATTCAGTTACCATAAAGCGATTCAGGCAAGGGCTACCCTCGCT
TaxuschinensisT α H	CCACTCAACATTCCCGGATTCAGTTACCATAAAGCGATGCAGGCAAGGGCCACCCTCGTT
	****** ********************************
kayaT $lpha$ H	GACATCATGACCTCTTTGATAGAAAAGAGGAGAAATGAGCTGCGTGCAGGCACTGCATCT
TaxusmediaT α H	GACATCATGACCTCTTTGATAGAAAAGAGGAGAAATGAGCTGCGTGCAGGCACTGCATCT
TaxuschinensisT α H	GACATCATGACCTCTTTGATAGAAAAGAGGAGAAATGAGCTGCGTGCAGGCACTGCATCT

kayaT $lpha$ H	GGGAATCAAGATTTGATCTCTGTTTTGCTCACTTTCACTGACGAAAGGG <u>GGAATTCACTG</u>
TaxusmediaT α H	GAGAATCAAGATTTGCTCTCTGTTTTGCTCACTTTCACTGACGAAAGGGGGAATTCACTG
TaxuschinensisT α H	GAGAATCAAGATTTACTCTCTGTTTTGCTCACTTTCACTGACGAAAGGGGGAATTCACTG
	* *********** *************************
kayaT $lpha$ H	GCGGACAAGGAGA
TaxusmediaT α H	GCGGACAAGGAGA
TaxuschinensisT α H	GCGGACAAGGAGA

図 6 T α H 遺伝子のアライメント 下線はプライマー部分

Fig. 6 Genc	me sequence align	ment of T α H partial sequences	Under line :pr	rimer site
相同性	Taxus x media tax	kane 13-alpha-hydroxylase(618-9	30bp)	310/313(99%)
homology	Taxus chinensis	taxane 13-alpha-hydroxylase(53)	2-844bp)	307/313(98%)

次に、ドットブロットハイブリダイゼーションの結果を Fig. 7 に示す。 この結果、カヤの DNA 部分にイチイの DNA の場合と同様のスポットを確認す ることができ、TXS の存在可能性が示された。



図7 ドットブロットハイブリダイゼーション結果 Fig.7 Dot blot hybridization analysis.

PCR 法とドットブロットハイブリダイゼーションの結果を受けて、タキソー ル生産のキーエンザイムである TXS 遺伝子と BAPT 遺伝子の存在可能性をより 強めるために、サザンハイブリダイゼーションを行った。

その結果を、Fig.8に示す。

このサザンブロットハイブリダイゼーションで、はっきりとしたバンドは見 られなっかった。しかし、DNA 自体にドットブロットの場合よりも強いシグナ ルを示し、制限酵素処理したサンプルに関してスメアながら、9kb~4kb のあた りに TXS をコードする遺伝子と BAPT をコードする遺伝子が含まれていること が示唆された。次に、この部分をゲル抽出したものをテンプレートとして、Table3 に記載したサザンブロットハイブリダイゼーションに用いるプローブを作るの に使用したプライマーを用いて PCR を行った。その結果を Fig. 9 に示す。



図 8 カヤ(*Torreya nucifera*) のサザンハイブリダイゼーション結果 Fig. 8 Result of Southern hybridization a:プローブ TXS1 (プライマーF1R1 set),b:プローブ BAPT 1 (プライマーF1R1 set) 各図左より:①:イチイ、②:カヤ、③キャラボクの DNA それら 3 サンプルの *Hin*dIII と *Eco*R I による double digest 処理サンプル 左はマーカーサイズ

Southern hybridization analysis. genomic DNA was double digested with HindIII and EcoR I.

a: TXS1 (primerF1R1 set) b: BAPT 1 (primerF1R1 set)
①: Taxus cuspidata、②: Torreya nucifera、③Taxus cuspidata var. nana

これまで PCR がかからなかった TXS において、初めて PCR 産物がはっきりと 確認できた。これは、サザンハイブリダイゼーションでシグナルが見られた部 分をゲル抽出してテンプレートとしたため、余計な DNA 部分が少なく、プライ マーがアニーリングしやすかったためと考えられる。



図 9 ゲル抽出 PCR の電気泳動図 Fig. 9 Electrophoretogram of gel extraction PCR products 左から TXS1,TXS2,BAPT1,BAPT2

上記のバンドの配列から上向き(5'末端に向かう方向)と下向き(3'末端に向かう 方向)のプライマーを作成し、ゲノムウォーキングを行った。

ゲル抽出 PCR と Genome walker kit(Clontech 社)を用いて読めた配列(Fig. 10, 11) を章末に記載し、それらをまとめた図を Fig. 12 に示した。



図 12 ゲル抽出 PCR とゲノムウォーキングで読めた配列のまとめ Fig. 12 Results of TXS and BAPT sequence by gel extraction PCR and Genome Walking

Fig. 12 に示したように、TXS 遺伝子に関しては全長 3990bp の内 3248bp の配 列情報を取得した。この中には、2 章で言及した TXS の活性に必要だと考えら れている 80~93 残基の部分と、テルペン環化に重要の DD××D というモチー フををコードしていると思われる部分が含まれていた。BAPT 遺伝子に関して は、全長 1514bp の mRNA 配列の内 444bp と 712bp の遺伝子情報を取得した。 3-2-2 カヤの葉の成分分析

まず標品のタキソールと Baccatin Ⅲのクロマトグラムとスペクトル図を Fig.13-16 に示す。

この結果、Fig. 13 および Fig. 15 に示すように、Taxol のリテンションタイム(tR) は 13.0min、Baccatin IIIの tR は 6.2min であることが分かった。また、Fig. 14 に示 すように Taxol の極小波長は 216nm,極大波長は 232nm であり、Fig. 16 に示すよ うに Baccatin IIIの極小波長は 214nm、極大波長は 232nm であることが分かった。

また Fig. 14, 16 のように、220nm あたりに極小値を取り、228~237nm の間で極 大値を示すのが、タキソイド類に共通の特徴であることが報告されている (Ketchum1993)。

次に、イチイ、キャラボク、カヤのクロマトグラムを Fig. 17-19 に示す。その 結果、3 つに共通して tR7.0min の付近にピークを確認することができた。

このtR7.0min のピークのスペクトルを測定し、Fig. 20-22 に示した。Fig. 20-22 に示したように、ピークの高さに差はあるものの、どれも 220nm あたりに極小 値を取り、228~237nm の間で極大値を示す物質であり、タキソイド類縁体の可 能性が高いと考えられる。(イチイ抽出物 tR7.0min 極小値 216nm 極大値 237nm、 キャラボク抽出物 tR7.0min 極小値 222nm 極大値 236nm、カヤ抽出物 tR7.0min 極小値 220nm 極大値 237nm)

その他のピークに関してもスペクトルを調べてみたが、どれもタキソイド特有の波形を示さなかった。



ピーク番号	4D	面積	高さ	面積%	高さ%
Peak number	ιĸ	Area	Height	Area%	Height%
1	6.0	292000	22000	8.50	8.88
2	6.4	286000	22300	8.31	9.01
3	11.9	400000	29900	11.6	12.1
4	13.0	2460000	173000	71.6	70.0

図13 タキソール標品 クロマトグラム

Fig. 13 HPLC analysis of authentic preparation Taxol



Fig. 14 Absorption spectrum of Taxol



ピーク番号	٢D	面積	高さ
Peak number	tix	Area	Height
1	6.2	1380000	90300

図 15 Baccatin III 標品クロマトグラム

Fig. 15 HPLC analysis of authentic preparation Baccatin III



図 16 BaccatinⅢスペクトル Fig. 16 Absorption spectrum of BaccatinⅢ



ピーク番号	+D	面積	高さ	面積%	高さ%
Peak number	ικ	Area	Height	Area%	Height%
1	2.7	491000	34500	6.70	10.2
2	3.9	1641000	37600	22.6	11.2
3	4.4	2490000	130000	34.2	38.6
4	5.0	652000	39000	8.96	11.5
5	5.8	102000	5200	1.40	1.55
<mark>6</mark>	7.0	331000	18000	4.55	5.38
7	8.4	195000	12700	2.68	3.78
8	8.7	131000	8200	1.80	2.44
9	10.2	187000	8600	2.57	2.54
10	19.1	729000	30200	10.0	8.95
11	21.4	179000	7270	2.46	2.15
12	22.3	149000	6030	2.04	1.79

図 17 イチイの葉の抽出成分 HPLC 分析クロマトグラムとピークデータ Fig. 17 HPLC analysis of Extracts from *Taxus cuspidate* leaf and peak table



ピーク番号	+D	面積	高さ	面積%	高さ%
Peak number	1K.	Area	Height	Area%	Height%
1	2.8	261000	27500	4.71	6.01
2	3.8	176000	17000	3.17	3.72
3	4.4	408000	75100	7.35	16.4
4	5.0	481000	118000	8.67	25.7
5	6.2	51300	8760	0.925	1.92
<mark>6</mark>	7.0	228000	11900	4.10	2.60
7	8.2	147000	12200	2.65	2.67
8	8.5	85800	7130	1.55	1.56
9	10.0	72700	5030	1.31	1.10
10	11.1	113000	6100	2.03	1.33
11	12.3	128000	12300	2.30	2.69
12	12.8	88300	7500	1.59	1.64
13	13.2	55900	5010	1.01	1.10
14	17.2	480000	19900	8.65	4.35
15	18.9	1800000	81500	32.5	17.8
16	19.7	164000	7470	2.96	1.64
17	22.0	280000	14100	5.04	3.09
18	24.0	529000	21000	9.53	4.61

図 18 キャラボクの葉の抽出成分の HPLC クロマトグラムとピークデータ

Fig. 18 HPLC analysis of Extracts from Taxus cuspidatevar.nana leaf and peak table



ピーク番号	4D	面積	高さ	面積%	高さ%
Peak number	τ κ	Area	Height	Area%	Height%
1	3.4	553000	42000	9.66	11.0
2	4.3	291000	18400	5.07	4.85
3	4.8	161000	6370	2.81	1.68
<mark>4</mark>	7.0	221000	10800	3.86	2.84
5	8.6	63200	5380	1.10	1.42
6	8.9	557000	29000	9.72	7.65
7	10.5	305000	43600	5.33	11.5
8	12.3	123000	9300	2.15	2.45
9	12.9	418000	22000	7.30	5.81
10	13.9	218000	8980	3.80	2.36
11	14.2	81400	5050	1.42	1.33
12	15.5	121000	7690	2.11	2.02
13	17.6	1690000	88900	29.5	23.4
14	20.6	214000	14200	3.73	3.73
15	21.0	44700	6410	0.780	1.69
16	22.4	169000	12500	2.95	3.29
17	22.5	96300	10400	1.69	2.73
18	28.6	181000	18500	3.16	4.88
19	28.9	105000	11500	1.84	3.02
20	29.3	117000	9000	2.04	2.37

図 19 カヤの葉の抽出成分の HPLC クロマトグラムとピークデータ

Fig. 19 HPLC analysis of Extracts from Torreya nucifera leaf and peak table



図 20 カヤの葉の成分分析 tR7.0 ピークのスペクトル Fig. 20 Absorption spectrum of tR7.0 product from *Torreya nucifera* leaf



図 21 イチイの葉の成分分析 tR7.0 ピークのスペクトル

Fig. 21 Absorption spectrum of tR7.0 product from Taxus cuspidata



図 22 キャラボクの葉の成分分析 tR7.0 ピークのスペクトル Fig. 22 Absorption spectrum of tR7.0 product from *Taxus cuspidate var.nana*



- 図 23 イチイ、キャラボク、カヤの抽出成分 tR7.0min の物質のスペクトルと Baccatin IIIのスペクトルの比較
- Fig. 23 Compariso Absorption spectrum 緑:イチイの抽出成分 茶色:キャラボクの抽出成分 青:カヤの抽出成分 水色:BaccatinIII

Green line:Spectrum of tR7.0min product extracted from *Taxus cuspidata* Brown line: Spectrum of tR7.0min product extracted from *Taxus cuspidate.var.nana*. Blue line: Spectrum of tR7.0min product extracted from *Torreya nucifera* Light-Blue line: Spectrum of Baccatin III 3-4 考察

イチイ科植物のカヤにおいて、GGPPS 遺伝子、TXS 遺伝子、BAPT 遺伝子、TαH 遺伝子の部分配列を読むことができた。

一般的なジテルペンであるゲラニルゲラニル二リン酸の生成酵素遺伝子である GGPPS 遺伝子の相同性は、イチイ科の Taxus x media とは 92%という高い相同性を示し、Picea abies とは 84%、Abies grandi とは 83%の相同性となり、同じイチイ科のイチイ属とは相同性が高く、マツ科とは比較的低い相同性を示した。

PCR 法、ゲル抽出 PCR 法、ゲノムウォーキング法により配列を確認すること ができた TXS 遺伝子、BAPT 遺伝子、TaH 遺伝子の相同性は全て 95%以上の高 い値を示した。また、TXS に関しては、Fig. 8 に示したように、2 章で言及した TXS の活性に必要だと考えられている 80~93 残基の部分と、テルペン環化に重 要なDD××Dというモチーフをコードしていると思われる部分が含まれていた。 このことから、この部分は TXS の機能を有していることが期待される。

これまで、イチイ属を除いてタキソイドの生産が報告されている樹木は西洋 ハシバミしか報告がなかった(Bestoso ら 2006)。しかし、その西洋ハシバミもタ キソイド生成関連酵素遺伝子に関する記述はない。今回の発見はイチイ属樹木 以外でタキソイド生成関連酵素遺伝子を持つ植物の最初の報告である。

また、このことから、タキソイド骨格という非常に特殊な構造のためか、タ キソイド生成関連酵素の遺伝子配列は非常に高い保存性を有していることが分 かった。

次に、成分分析の結果を見ていくと、キャラボクの葉からの抽出成分の HPLC 分析結果において、Baccatin Ⅲと同じリテンションタイムである tR6.2min にピ ークが確認された。しかし、スペクトルを比較した結果、BaccatinⅢではなかっ た。

また、カヤの葉からの抽出成分の HPLC 分析結果において、Taxol と近いリテ ンションタイムである tR12.9min にピークが確認されたが、スペクトルを比較し た結果、Taxol ではなかった

今回は、イチイ、キャラボク、カヤ全ての葉の抽出物からタキソールおよび BaccatinⅢの存在を確認することはできなかった。ポジティブコントロールとな るべきイチイやキャラボクからもタキソールと BaccatinⅢの存在が確認できな かったのは、タキソールおよび BaccatinⅢの含有量が非常に少ないためと考えら れるので、存在を確認するためには、これまでの研究を参考にメチルジャスモ ン酸などで誘導をかける必要があったと考えられる。 しかし、その中で、イチイ、キャラボク、カヤの成分分析クロマトグラムで 共通して見られた tR7.0min のスペクトルを確認したところ、それぞれのピーク の大きさの違いはみられるものの、3 つ全てで、タキソイドの特徴である 220nm あたりに極小値を取り、228~237nm の間で極大値を示すスペクトルが確認でき た。このことから、カヤの葉にタキソイド関連物質が存在している可能性を示 した。

今回の研究結果によって、タキソイド生成関連酵素遺伝子セットを有してい ることが示唆された。また、タキソイド類縁体の存在の可能性も示唆され、遺 伝子と生成物両方の側面からカヤのタキソイド生成能を裏付けることができ、 これまでイチイ属樹木特有の二次代謝物だと考えられてきたタキソイドの存在 がイチイ科樹木へと広がっていることが明らかとなった。 TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kayaTXSpartial

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kayaTXSpartial TCCTGGTCCTGTCGTAATGATGAGCAGTAGCACTGGCACTAGCAAGGTGG-TTTCCGAGA TCCTGGTCCTGTCGTAATGATGAGCAGTAGCACTGGCACTAGCAAGGTGG-TTTCCGAGA -----AGCACTGGCACTAGCAAGGTNGGTTTCCGAGA

AACAGTTTAAACGGATTTAATGGGTAGATTTAGTCGTTCATATTTGTAGGCTGACATTTC

-----AGTTCTACTTTCCAAGAACGGGCAGACGAGCTGGTTGTGAAAATTAAA -----AGTTCTACTTTCCAAGAACGGGCAGACGAGCTGGTTGTGAAAATTAAA TGTGAACTGCAGAGTTCTACTTACCAAGAACGGGCAGATGAGCTGGTTGTGAAAATTAAA

GATATGTTCAATGCGCTCGGAGACGGAGATATCAGTCCGTCTGCATACGACACTGCGTGG GATATGTTCAATGCGCTCGGAGACGGAGATATCAGTCCGTCTGCATACGACACTGCGTGG GATATGTTCAATGCGCTCGGAGACGGAGATATCAGTCCGTCTGCATACGACACTGCGTGG GTGGCGAGGGTGGCGACCGTTTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCC GTGGCGAGGGTGGCGACCGTTTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCC GTGGCGAGGGTGGCGACCATTTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCC CTCAACTGGGTTTTAAACAACCAGCTCCAAGATGGATCATGGGGTATCGAATCGCACTTT CTCAACTGGGTTTTAAACAACCAGCTCCAAGATGGATCATGGGGTATCGAATCGCACTTT CTCAACTGGGTTTTCAACAACCAGCTCCAGGATGGATCATGGGGTATCGAATCGCACTTT AGTTTATGCGATCGATTGCTTAACACGGTCAATTCTGTTATCGCCCTCTCGGTTTGGAAA AGTTTATGCGATCGATTGCTTAACACGGTCAATTCTGTTATCGCCCTCTCGGTTTGGAAA AGTTTATGCGATCGATTGCTTAACACGACCAATTCTGTTATCGCCCTCTCGGTTTGGAAA ************************

TaxusmediaTXSmRNA	ACAGGGCACAGCCAAGTAGAACAAG
TaxusbaccataTXSmRNA	ACAGGGCACAGCCAAGTAGAACAAG
kayaTXSpartial	ACAGGGCACAGCCAAGTAGAACAAG <mark>GT</mark> TAGAATCATGGCATTTTGGGAAAAAAAAACAGTG

TaxusmediaTXSmRNA	
TaxusbaccataTXSmRNA	
kayaTXSpartial	TTGAAGGTTTACTGGTCAATCAACTAATGTTTTGTTTCTCATTTTTTGGGGTGGATTTAT
TaxusmediaTXSmRNA	
TaxusbaccataTXSmRNA	
kayaTXSpartial	CATTGGTTGGTTGATCAGTCAGCCTTGCAAATATATGTGATGTTTAAGCGCCAAATCTGT
TaxusmediaTXSmRNA	GTACTGAGTTTATTGCAGAGAATCTA
TaxusbaccataTXSmRNA	GTACTGAGTTTATTGCAGAGAATCTA
kayaTXSpartial	TGTCTCATTATTTTCTATTTTTTCTCCAC <mark>AG</mark> GTACTGAGTTTATTGCAGGGAATCTA *********************************
TaxusmediaTXSmRNA	AGATTACTCAATGAGGAAGATGAGTTGTCCCCGGATTTCGAAATAATCTTT-CCTGCTCT
TaxusbaccataTXSmRNA	AGATTACTCAATGAGGAAGATGAGTTGTCCCCGGATTTCGAAATAATCTTT-CCTGCTCT
kayaTXSpartial	AGATTACTCAATGAGGAAGATGAGCTGTCCCCGGATTTCGAAATAATCTTTTCCTGCTCT
	* ****************
TaxusmediaTXSmRNA	GCTGCAAAAGGCAAAAGCGTTGGGGATCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATC
TaxusbaccataTXSmRNA	GCTGCAAAAGGCAAAAGCGTTGGGGATCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATC
kayaTXSpartial	GCTGCAAAAGGCAAAAGCGTTGGGGATCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATC

TaxusmediaTXSmRNA	TTTGTCGACAACACGGGAAGCCAGGCTTACAGA
TaxusbaccataTXSmRNA	TTTGTCGACAACACGGGAAGCCAGGCTTACAGA
kayaTXSpartial	TTTGTCGACAACACGGGAAGCCAGGCTTACAGA <mark>GT</mark> GAGTGAAAACTCTGTTACTGTTTT

TaxusmediaTXSmRNA	
TaxusbaccataTXSmRNA	
kayaTXSpartial	AAAAAAAAAACTGGTAATCATGTTCTGGATTTGTAATTTGTTCTTTTTGGCCATTGC <mark>AG</mark>
TaxusmediaTXSmRNA	TGTTTCTGCGGTAGCAGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAATGCGTTGGAGGGTCTGGA
TaxusbaccataTXSmRNA	TGTTTCTGCGGCAGCAGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAATGCGTTGGAGGGTCTGGA

TGTTTCTGCGGCAGCAGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAATGCGTTGGAGGGTCTGGA TGTTTCTGCGGCAGCAGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAATGCGTTGGAGGGTCTCGA TGTTTCTGCGGCAGCAGACAATATTCCCAGCCAACATGTTGAATGCGTTGGAGGGTCTCGA ***** ***** *****

kayaTXSpartial

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kayaTXSpartial TTCTTTGTGTGCGTGCTGATTCCAACAATGCATTCAAGTGATTAAATTAAATGTTACGAA

-----TGCCCTGTATGTATTCCATCGATCTGCTGGA-ACGCCTTTCGCTGGT -----TGCCCTGTATGTATTCCATCGATCTGCTGGA-ACGCCTTTCGCTGGT CTGTGAATTACAGTGCCCTGTATGTATTCCATCGATCTGCTGGAGACGCCTTTCGCTGGT *********

TGATTATGTCTACAG<mark>GT</mark>AACCACTGTTTCTTCTTCTAACACTCGATTTTCTCTCTTTTCC *****

	ACATTGGAGTGAAAGGGGCATC
	ACATTGGAGTGAAAGGGGCATC
TTTCCCTACTTGATATAATATTTGCTGGAAATGGGC <mark>AG</mark>	ACATTGGAGTGAAAGGGGCATC

GGTTGGGGCAGAGACAGCCTTGTTCCAGATCTCAACACAACAGCCCTCGGCCTGCGAACT GGTTGGGGCAGAGACAGCCTTGTTCCAGATCTCAACACAACAGCCCTCGGCCTGCGAACT GGTTGGGGCAGAGACAGCCTCGTTCCAGATCTCAACACAACAGCCCTCGGCCTGCGAACT ******************** TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kayaTXSpartial

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA

kayaTXSpartial

CTTCGCACGCACGGATACGATGTTTCTTCAG
CTTCGCACGCACGGATACGATGTTTCTTCAG
CTTCGCACGCACGGATACGATGTTTCTTCAG <mark>GT</mark> CAGAAGATCAGAAATAATGAAAATAAA

AGAAACTGGTTTTACTGTCTCATAGGCTATTCTTTTAGCCTCGTGGACGTCAAAAAGTTT

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kayaTXSpartial

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kayaTXSpartial TCATTTCATTTCATTTGTTTTTATCAGATCTCAAGACTGTTAAATTGTTTGCCATTTGTA

ATGTTTTGAATAATTTCA
ATGTTTTGAATAATTTCA
AAAATTCTTTGTGCTGATATGGAAACAAAAATATGAAAGC <mark>AG</mark> ATGTTTTGAATAATTTCA

******** ******

CTACCAACATAATTAGGAGTAAACCTAAAGTTTTCTATTATATGTAGTTAGAAATCAAGG

TaxusmediaTXSmRNA	ATTGAGTACGTGGTGGAGTACCTTGGCACATG
TaxusbaccataTXSmRNA	ATTGAGTACGTGGTGGAGTACCTTGGCACATG
kayaTXSpartial	TTTCTCTAATATGATGGATCATTTC <mark>AG</mark> ATTGAGTACGTGGTGGAGTACCCTTGGCACATG

TaxusmediaTXSmRNA	AGTATCCCACGCCTAGAAGCCAGAAGTTATATTGATTCGTATGACGACGATTATGTATG
TaxusbaccataTXSmRNA	AGTATCCCACGCCTAGAAGCTAGAAGTTATATTGATTCGTATGACGACGATTATGTATG
kayaTXSpartial	AGTATCCCACGTCTAGAAGCCAGAAGTTATATTGATTCGTATGACGATGATTATGTATG
	*********** ************
TaxusmediaTXSmRNA	CAGAGGAAGACTTTATACAG
TaxusbaccataTXSmRNA	CAGAGGAAGACTCTATACAG
kayaTXSpartial	CAGAGGAAGACTCTATACAG <mark>GT</mark> GAGTTCAAATATAATCACATTACCCTTCAATTTTATAT
	*********** ******
TaxusmediaTXSmRNA	
TaxusbaccataTXSmRNA	
kayaTXSpartial	AGAATTTATGAGCCGTTGTTGTATCGATTGCTATCTTTTCTCAGTATTGAGGTTATAATC
TaxusmediaTXSmRNA	AATGCCATCTTTGAGTAATTCAAAATGTTTAGAATTGGCAAAATTGGACT
TaxusbaccataTXSmRNA	AATGCCATCTTTGAGTAATTCAAAATGTTTAGAATTGGCAAAATTGGACT
kayaTXSpartial	CGTGCAAC <mark>AG</mark> AATGCCATCTTTGAGTAATTCAAAATGTTTAGAATTGGCAAAATTGGACT

TaxusmediaTXSmRNA	TCAATATCGTACAATCTTTGCATCAAGAGGAGTTGAAGCTTCTAACAAGATGGT
TaxusbaccataTXSmRNA	TCAATATCGTACAATCTTTGCATCAAGAGGAGTTGAAGCTTCTAACAAGATGGT
kayaTXSpartial	TCAATATCGTACAATCTTTGCATCAAGAGGAGTTGAAGCTTCTAACAAGGTGG <mark>GT</mark> GATAA

TaxusmediaTXSmRNA	
TaxusbaccataTXSmRNA	
kayaTXSpartial	ATTGTCATACCTTCTCAATTTATTCAAAACCTAATTTTTTGGGGAGGAGAACATGAAGTA
TaxusmediaTXSmRNA	GGAAGGAATCTGGCATGGC
TaxusbaccataTXSmRNA	GGAAGGAATCCGGCATGGC
kayaTXSpartial	ATGATCTACTAACATTATGGTTTTTTGGTCATAAGATGG <mark>T-</mark> GGAAAGAATCCGGCATGGC
	**** ***** ******
TaxusmediaTXSmRNA	AGATATAAATTTCACTCGACACCGAGTGGCGGAGGTTTATTTTTCATCAGCTACATTTGA
TaxusbaccataTXSmRNA	AGATATAAATTTCACTCGACACCGAGTGGCGGAGGTTTATTTTTCATCAGCTACATTTGA
kayaTXSpartial	AGATATAAATTTCACTCGACACCGAGTGGCGGAGGTTTATTTTTCATCAGCTACATTTGA

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kayaTXSpartial

TaxusmediaTXSmRNA TaxusbaccataTXSmRNA kayaTXSpartial ACCCGAATATTCTGCCACTAGAATTGCTTTCACAAAAATTGGTTGTTTACAAGTCCTTTT ACCTGAATATTCTGCCACCAGAATTGCCTTCACAAAAATTGGTTGTTTACAAGTCCTTTT ACCCGAATATTCTGCCACTAGAATTGCCTTCACAAAAATTGGTTGTTTACAAGTCCTTTT TGATGATATGGCTGACATCTTTGCAACACTAGATGAATTGAAAAGTTTCACTGAGGGAGT **TGATGATATGGCTGACATCTTTGCAACACTAGATGAATTGAAAAGTTTCACTGAGGGAGT** TGATGATATGGCTGACATCTTTGCAACACTAGATGAATTGAAAAGTTTCACTGAGGGAGT ********* AAAGAG--AAAGAG--AAAGAG<mark>GT</mark>GATTCTTTAATTTACCAATTTTTTTAATATTTAAACATTGAAATCTTGTAAT ***** --ATGGGATACATCTT -ATGGGATACATCTT AACATATACATAATAGGACCTAACTGAACATTGTGGTAACTTTT<mark>AG</mark>ATGGGATACATCTT ***** TGCTACATGAGATTCCAGAGTGTATGCAAACTTGCTTTAAAGTTTGGTTCAAATTAATGG TGCTACATGAGATTCCAGAGTGTATGCAAACTTGCTTTAAAGTTTGGTTCAAATTAATGG TGCTACATGAGATTCCAGAGTGTATGCAAACTTGCTTTAAAGTTTGGTTCAAATTAATGG AACCC--AACCT--AACCCC<mark>GT</mark>AAGTAATTCAAATTTTAAATGCAACACAATTGAGAATTTTTATAGTTTAGATG ****

CATTTCTTTTTAAGGTAAAAACACCATTGGTACTCACAAAAACATCGTGTATGATTGGAA

----TGGGAGTTGTACTTCAATTGTTATGTACAAGAAAGGGAGTGGCTTGAAGCTGGGTAT ----TGGGAGTTGTACTTCAATTGTTACGTACAAGAAAGGGAGTGGCTTGAAGCTGGGTAT TAGTGGGAGTTGTACTTCAATTGTTATGTACAAGAAAGGGAGTGGCTTGAAGCTGGGTAT ***** 図 8 ゲル抽 PCR と Genome Walker kit を用いて読めた TXS 遺伝子部分配列(3248bp) アラ イメント

Fig.8 Genome sequence alignment of TXS partial sequence(3248bp) of *Torreya nucifera* by gel extraction PCR and Genome Walking

(紫の間)部分はイントロン
 Regions between purple boxes are introns.
 赤字部分はテルペン環化酵素で保存性の高い配列
 緑字は基質の入るポケットの蓋となる部分 活性を有するために必要な部分
 Red letters are DD××D motif conserved in terpenoid cyclase.
 Green letters are gene sequences corresponding to the necessary part to cap the active site for catalytically activity

相同性 Taxus x media taxadiene synthase,mRNA(269-2216) 1915/1948 (98%) Taxus baccata taxadiene synthase,mRNA(190-2137) 1913/1948 (98%) kayaBAPTpartial TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA

kayaBAPTpartial TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA ACGACGCATCATGGAAGAATGCAAAGAAAGTTTATCTTCATTTGAAATTG ACGACGCATCATGGAAGAATGCAAAGAAAGTTTATCTTCATTTGAAATTG ACGACGCATCATGGAAGAACGCAAAGAAAGTTTATCTTCATTTGAAATTG ******* TAGCAGCATTGGTTTGGCTAGCAAAGATAAAGGCTTTTCAAATTCCACAT TAGCAGCATTGGTTTGGCTAGCAAAGATAAAGGCTTTTCAAATTCCACAT TAGCAGCATTGGTTTGGCTAGCAAAGATAAAGGCTTTTCAAATTCCACAT **** AGTGAGAATGTGAAGCTTCTTTTTGCAATGGACTTGAGGAGATCATTTAA AGTGAGAATGTGAAGCTTCTTTTTGCAATGGACTTGAGGAGATCATTTAA AGTGAGAATGTGAAGCTTCTTTTTGCAATGGACTTGAGGAGATCATTTAA TCCCCCTCTTCCACATGGATACTATGGCAACGCCTTTGGTATTGCATGTG TCCCCCTCTTCCACATGGATACTATGGCAATGCCTTTGGTATTGCATGTG TCCCCCTCTTCCACATGGATACTATGGCAATGCCTTTGGTATTGCATGTG CAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAAGTGGATCTCTTTTGCGCACTATA CAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAAGTGGATCTCTTTTGCGCACTATA CAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAAGTGGATCTCTTTTGCGCACTATA ***** ATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTTACACAAAGAACTCAACTCAAA ATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTTACACAAAGAACTCAACTCAAA ATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTTACACAAAGAACTCAACTCAAA ***** AACCGTGATGAGCTCGTCTGTAGTAGATGTCAATACGAAGTTTGAAGACG AACCGTGATGAGCTCGTCTGTAGTAGATGTCAATACGAAGTTTGAAGATG AACCGTGATGAGCTCATCTGTAGTAGATGTCAATACGAAGTTTGAAGATG TAGTTTCAATTAGTGATTGGAGGCATTCTATATATTATGAAGTGGACTTT TAGTTTCAATTAGTGATTGGAGGCATTCTATATATTATGAAGTGGACTTT TAGTTTCAATTAGTGATTGGAGGCATTCTATATATTATGAAGTGGACTTT ***** **GGGTGGGGAGATGCAATGAACGTGAGCACTATGCTACAACAACAGGAGCA GGGTGGGGAGATGCAATGAACGTGAGCACTATGCTACAACAACAGGAGCA GGGTGGGGAGATGCAATGAACGTGAGCACTATGCTACAACAACAGGAGCA** *******

kayaBAPTpartial	CGAGAAATCTCTGCCAACTTATTTTTCTTTCCTACAATCTACTAAGAACA
TaxusmediaBAPTmRNA	CGAGAAATCTCTGCCAACTTATTTTTCTTTCCTACAATCTACTAAGAACA
TaxuscuspidataBAPTmRNA	CGAGAAATCTCTGCCAACTTATTTTTCTTTCCTACAATCTACTAAGAACA

kayaBAPTpartial	TGCCAGATGGAATCAAGATGCTAATGTTTATGCCTCCATCAAAACTGAAA
TaxusmediaBAPTmRNA	TGCCAGATGGAATCAAGATGCTAATGTTTATGCCTCCATCAAAACTGAAA
TaxuscuspidataBAPTmRNA	TGCCAGATGGAATCAAGATGCTAATGTTTATGCCTCCATCAAAACTGAAA

kayaBAPTpartial	ACATTCAAAATTGAAATAGAAGCTATGATAAACAAATATGTGACTAAAGT
TaxusmediaBAPTmRNA	ACATTCAAAATTGAAATAGAAGCTATGATAAACAAATATGTGACTAAAGT
TaxuscuspidataBAPTmRNA	AAATTCAAAATTGAAATAGAAGCTATGATAAAAAAATATGTGACTAAAGT
	* **************
kayaBAPTpartial	GTGTCCGTCAAAGTTA <mark>TGA</mark> AATGTGTGACTAGAAAACAATATTCTTGACT
TaxusmediaBAPTmRNA	GTGTCCGTCAAAGTTA <mark>TGA</mark> AATGTGTGACTAGAAAACAATATTCTTGACT
TaxuscuspidataBAPTmRNA	GTGTCCGTCAAAGTTA <mark>TGA</mark>

kayaBAPTpartial	TTATGTATTCGGATTTCC <u>AATAAC</u> ATCTAGCCACGTTTAATAGCAATATA
TaxusmediaBAPTmRNA	TTATGTATTCGGATTTCC <u>AATAAC</u> ATCTAGCCACGTTTAATAGCAATATA
TaxuscuspidataBAPTmRNA	
kayaBAPTpartial	TTTTTCGTGTTTCC
TaxusmediaBAPTmRNA	ΤΤΤΤΤCGTGTTTACAAAAAAAAAAAAAAAAAAAAAAAAAA
TaxuscuspidataBAPTmRNA	

図 9 ゲル抽 PCR と Genome Walker kit を用いて読めた BAPT 遺伝子部分配列(712bp) アラ イメント

Fig.9 Genome sequence alignment of BAPT partial sequence(712bp) of *Torreya nucifera* by gel extraction PCR and Genome Walking

(紫の間)部分はイントロン 、緑は終止コドン 下線はポリA付加配列 終止コドン下流:3'非翻訳領域 赤字:アシル基転移酵素で保存性の高い配列 Regions between purple boxes are introns. Green box is stop codon. Under line is poly-A additional signal. Down stream from stop codon is 3' untranslated. Red letters are gene sequences coreresponding to conserved motif in acyl transferase

Taxus x media phenylpropanoyltransferasemRNA(803-1516bp)709/712 (99%)Taxus cuspidata phenylpropanoyltransferase mRNA(720-1338bp) 614/619 (99%)

参考文献

Bestoso F., Ottaggio L., Armirotti A., Balbi A., Damonte G., Degan P., Mazzei M.,
Cavalli F., Ledda B., Miele M. (2006) In vitro cell cultures obtained from different
explants of Corylus avellana produce Taxol and taxanes. BMC BIOTECHNOLOGY 6
(45) DOI: 10.1186/1472-6750-6-45

Deraporta S.L., Wood J., Hicks J.B. (1983) A plant DNA minipreparation: Version II. Plant Molecular Biology Reporter 1(4): 19-21.

Hefner J., Ketchum R.E.B., Croteau R. (1998) Cloning and functional expression of a cDNA encoding geranylgeranyl diphosphate synthase from Taxus canadensis and assessment of the role of this prenyltransferase in cells induced for Taxol production. Arch. Biochem. Biophys. 360:62–74.

Jennewein S., Rithner C., Williams R., Croteau R. (2001) Taxol biosynthesis: taxane 13a-hydroxylase is a cytochrome P450- dependent monooxygenase. Proc Natl Acad Sci USA 98:13595–13600.

Ketchum R.E.B., Gibson D.M. (1993) Rapid isocratic reversed-phase HPLC of Taxanes on new columns developed specifically for Taxol analysis. Journal of Liquid Chromatography. 16(12): 2519-2530

Walker K., Fujisaki S., Long R., Croteau R. (2002a) Molecular cloning and heterologous expression of the C-13 phenylpropanoid side chain-CoA acyltransferase that functions in Taxol biosynthesis. Proc Nat Acad Sci USA 99:127:15–12720.

Wildung M.R., Croteau R. (1996) A cDNA clone for taxadiene synthase, the diterpene cyclase that catalyzes the committed step of taxol biosynthesis. J. Biol. Chem. 271:9201–9204

第4章 タキソール生産性樹木からの 内生菌の単離およびタキソール 生成能の検討

第4章 タキソール生産性樹木からの内生菌の単離およびタキソール 生成能の検討

4-1 緒言

植物内生菌の多くは宿主植物と似た生理活性物質を生産することが知られて いる。タキソールを生産する菌に関しては、1993年に、太平洋イチイ(Taxus brevifolia)内生菌 Taxomyces andreanae がタキソールを生産すると報告されたの が最初である。それ以後、Taxus brevifolia だけでなく Taxus baccata などからも 数種類の Taxol-producing fungi が発見されてきた。タキソール生成能を有してい るのはイチイ属樹木だけではなく、イチイ属樹木の内生菌の中にも、タキソー ル生産能を有する菌株が存在している可能性が考えられた。そこで、イチイ科 植物のイチイ(Taxus cuspidata)とカヤ(Torreya nucifera)から内生菌を単離し、その 遺伝子解析を行うことでタキソイド生成能を調べ、新たなタキソール供給資源 となりうる内生菌を探索することを目的とした。また、これまでに発見されて きた Taxol-producing fungi の遺伝子解析については例がなく、今回の研究では Taxol-producing fungi のの遺伝子解析についてまとめることを 目的とした。

4-2 実験

4-2-1 イチイ科樹木内生菌の単離と同定

植物材料

試料として、東京大学附属小石川植物園よりイチイ(*Taxus cuspidata*)とカヤ (*Torreya nucifera*)の葉、樹皮、葉柄を4月に採取した。

単離

試料表面の殺菌を以下のように行い、植物内の内生菌の単離を試みた。70%エタノールで2分、次亜塩素酸ナトリウムで5~15分滅菌して、各部位とも1cm 長の断片に切断し、Potato dextrose agar (PDA)培地に置床した。伸長してきた菌糸を、PDA 培地に継代して、目視で単一菌糸となるまで継代を繰り返した。

同定

種間レベルで変異が検出しやすい rDNA(リボソーム DNA)のスペーサー領域 (Internal transcribed spacer; ITS)の塩基配列情報を調べることで菌種を同定した。 まず、菌糸を液体窒素中ですりつぶして粉末状にし、DNA 抽出用キットである DNeasy Plant Maxi kit(QIAGEN 社)を用いて、添付のプロトコールに従い、DNA を抽出した。抽出した DNA をテンプレートとして、Fig. 1 に示すように rDNA のうち 18S, 28SRNA をコードする保存性の高い遺伝子領域から作製したプライ マ ー ITS1f-F(5'-CTTGGTCATTTAGAGGAAGTAA-3') と ITS4-R(5'-TCCTCCGCTTATTGATATGC -3')を用いて PCR を行った (杉山ら 2003)。PCR はサーマルサイクラーVeriti200(ABI 社)を用いて、94 $^{\circ}$ -1 分-(94 $^{\circ}$ -20 秒,45 $^{\circ}$ -20 秒,72 $^{\circ}$ -2 分)×35 サイクル-72 $^{\circ}$ -2 分の反応サイクルで行った。PCR 産物をアガロースゲル電気泳動で確認したのち、SUPRECTMPCR(TAKARA 社) を用いてプライマー除去して、OPERON 社のシーケンス解析サービスに委託し て配列を解読した。そして、日本 DNA データバンク (DDBJ) の BLAST 検索を 用いて菌種を同定した。



図1 菌種同定 PCR 増幅領域とプライマー結合位置

Fig.1 Target reigions and the binding sites of primers for endophytic fungi identification.

4-2-2 内生菌のタキソール生成能の検討

<u>ドットブロットハイブリダイゼーション</u>

単離同定できた菌種のうち、イチイ内生菌 6 種類、カヤ内生菌 5 種類につい てドットブロットハイブリダイゼーションを行った。菌種の同定を行った場合 と同様に DNeasy Plant Maxi kit を用いて 11種の内生菌から抽出した DNA を 10µg ずつ、Hybond N+メンブレン(GE ヘルスケア社)にしみ込ませ、254nm の UV を あてメンブレンに固定した(イチイ *Taxus cuspidata* をコントロールとした)。イ チイ属樹木で既知のタキソール生成関連酵素のうち、特に利用性の高い TXS(taxadiene synthase)、 BAPT(3-amino-3-phenylpropanoyl-13-*O*-transeferase)、 TαH(taxadiene13α-hydroxylase)という 3 つの酵素遺伝子(Fig. 2)から作製した

(OPERON 社) 50~100bp の連続した DNA 断片をプローブ(Table 1)とした (Wildung and Croteau1996, Jennwein ら 2001, Walker ら 2002a)。市販の AlkPhos Direct(GE ヘルスケア社)のプロトコールに従い、プローブにアルカリホスホター ゼを標識し、55℃で一晩ハイブリダイゼーションを行った。65℃で洗浄を繰り 返し、ノイズが小さくなったと判断したところで、CDP-Star 化学発光薬品を用 いて、ジオキセタン誘導体基質とプローブに標識したアルカリホスホターゼの 反応を検出するため、一晩露光して、写真撮影した。撮影にはインスタント化 学発光検出器のミニカメラ RP2069 (GE ヘルスケア社)を用いた。

このドットブロットハイブリダイゼーションの結果をタキソール生成能の有 無を示す一次スクリーニングとした。





表1 ドットブロットに使用したプローブ配列

Table 1 Sequences of probe for dot blot hybridization

TXS1	a at g cag cg ct g a a g at g a at g cat t g g g g a a ca a g g ca a t c ca c g a t c ca a (52 b p)
TXS2	cgaattgcagagccaaatctgaggggcaaatgatgtgggtttgctccaaatcagggcgaaccagagtaaaa
	atgtcgagaggaagtggtggtcctggtcc(100bp)
TXS3	tgtcgtaatg atgagcagta gcactggcac tagcaaggtg gtttccgaga cttccagtac(60bp)
BAPT1	cccttttgctgggcggctcagaaataaagaaaatggggaacttgaagtggagtgcacagggcagggt
	gttctgtttctggaagccatggctgacagcgac (100bp)
BAPT2	cttt cag t ctt a a cag a t ctcg a t a a cta ca a t cca t cg t t c a g cag t t g a t t t t t t c t ct a c ca cag g (70 b p)
BAPT3	$atacagatattgaggacctccatctcttgattgttcaggtaactcgttttacatgtgggggttttgt\ tgt (70 bp)$
ΤαΗ	ggtaaaagacctcgtcttctccgtcgcaagccgcttgttttttggtataactgagga (57bp)

サザンブロットハイブリダイゼーション

ドットブロットハイブリダイゼーションの3つのタキソール生成酵素のプロ ーブにおいてスポットを確認することのできた内生菌のDNAを用いてサザンハ イブリダイゼーションを行った。まず、DNAを2種類の制限酵素 *Hin*dIIIと *Eco*R Iを同時に用いて処理し(double digest 処理)、アガロースゲル電気泳動を行った。 電気泳動を行ったゲルを、10×SSC(standard saline citrate) で浸した濾紙の上に置 き、ゲルの上に Hybond N+メンブレンを乗せ、DNA のトランスファーを一晩行 った。その後、ドットブロットハイブリダイゼーションの場合と同様に 254nm の UV を照射して DNA を固定した。市販の AlkPhos Direct(GE ヘルスケア社)の プロトコールに従い、55℃で一晩ハイブリダイゼーションを行った。この際、 イチイ属樹木のキャラボク(*Taxus cuspidata* var *.nana*)の DNA をテンプレートに して、Table 2 に示したプライマー(BAPT に関しては F1,R1 の組み合わせのみ) を用いて PCR を行い、その PCR 産物(TXS877bp、BAPT444bp、TaH311bp) のシ ーケンスを確認後、プローブとして使用した。65℃で洗浄した後、一晩露光し て状態を観察した。 表2 キャラボクのタキソール生成酵素遺伝子プライマー

TXSF	atgcgatcga ttgcttaacac
TXSR	tccagcagat cgatggaatac
BAPTF1	atccgctctg ttctgaatac
BAPTR1	ggtcctcaat atctgtatcc
BAPTF2	acgacgcatc atggaagaat
BAPTR2	agtgetcacg ttcattgcat
TαHF	ggtaaaagacc tcgtcttctccgtcg
TαHR	tctccttgtc cgccagtgaattcc

Table 2 Primers specific for taxol biosynthetic enzymes

F: forward, R: reverse

ゲル抽出と PCR 解析

3章の場合と同様に、内生菌から抽出した DNA を *Hin*dIII と *Eco*R I で double digest 処理して、アガロースゲル電気泳動を行い、サザンハイブリダイゼーションでバンドが確認できた部分からフラグメント DNA を抽出し、その DNA をテンプレートにして、Table 2 のプライマーを用いて PCR を行った。次にその PCR 産物を、 TA クローニングをし、T7 プロモーターおよび SP6 プロモーター配列 のプライマーを用いた PCR により陽性クローンの絞り込みを行った。バンドが確認できたものは、シーケンス解析サービス (OPERON 社) に委託して配列を解析した。

GenomeWalker Universal kit を用いたクローニング

2章、3章の場合と同様に、内生菌から抽出した DNA を Dra I, EcoR V, PvuII, Stu Iの4種類の平滑末端制限酵素で切断し、GenomeWalker Universal kit を用いて、 アダプターを付加したのち、アダプタープライマーと TXS, BAPT の部分配列よ り作製した特異的なプライマーを用いて、PCR を行った。この PCR 産物の結果 を電気泳動で確認し、オペロン社のシーケンス解析サービスに委託してその配 列を取得した。 4-2-3 カヤ内生菌 Cordyceps dipterigene とイチイ内生菌 Colletotrichum gloeosporioides の成分分析

C.gloeosporioides と *C.dipterigene*の成分分析を行うために、まず液体培養を行い、菌体量を増やした。その際の培地は(potato 4g/l,sucrose40g/l,peptone 0.5g/l,yeast extracts 0.8g/l, (NH₄)₂SO₄ 3g/l, KH₂PO₄ 2g/l, MgSO₄ · 7H₂O 0.5g/l,phenylalanine 0.01g/l)という組成の培地を使用した(Liu ら 2009)。培地 150ml に 1cm 四方の菌体片を 5 つ植菌し、液体が菌糸で充満するまで培養を続けた。(*C.gloeosporioides* は約7日と *C.dipterigene* は約10日)

抽出

培養後のカルチャーを 8000g で 5 分間の遠心分離を行い、培地と菌糸に分離 した。ナス型フラスコに入れた菌糸と培地を液体窒素で予備凍結したのち、凍 結乾燥器を用いて - 80℃で凍結乾燥した。乾燥させた菌糸は乳鉢・乳棒で粉砕 後、サンプル 1g に対して 10ml の MeOH に浸漬させた。

その後、エバポレーターを用いてデシケーター内で MeOH を飛ばして乾燥さ せ、残渣を 500µ1 ずつのクロロホルムと蒸留水に溶解させ、クロロホルム層を 回収した。最後に、クロロホルムを飛ばして 500µ1の MeOH に溶解し、Systech 株式会社の C18Maxi-Clean カートリッジに通したものをサンプルとして HPLC で分析した。培地の方は、乾燥させた粉末を 5ml の水に溶かし、等量のクロロ ホルムを加えて成分を分離し、クロロホルム層を回収した。その後は、菌体の 場合と同じようにクロロホルムを飛ばして 500µl の MeOH に溶解し、Systech 株 式会社の C18Maxi-Clean カートリッジに通したものをサンプルとして HPLC で 分析した。また、フナコシ株式会社より購入した Taxol と SIGMA 社より購入し た BaccatinⅢを標品として使用した。

HPLC の条件

JASCO のオートサンプラーAS-2057Plus、ポンプ PU-2089Plus、UV 検出器 UV-2098Plus を用い、カラムには SHISEIDO の C18 系の MG II Type(粒径 3 μ m 4.6mm×150mm)を用いた。

測定にはサンプル 1 μ 1 使用した(イチイ内生菌 *Colletotrichum gloeosporioides* の培地サンプルのみ 10 μ 1 使用した)。移動相は、流量 0.5ml/min で MeOH : H₂O = 70:30 から 25 分間で MeOH : H₂O = 100:0 に変化させた。その後 7 分間 MeOH : H₂O = 100:0 で流して、データを取り込んだ。 UV 検出器の波長は 228nm で検出した。

また上記の UV 測定器によって、主要なピークのスペクトルを取り、物質同 定の手掛かりとした。 4-3 結果

4-3-1 イチイ科樹木内生菌の単離と同定

イチイとカヤの内生菌を培養して得た菌糸から DNA を抽出し、rDNA とその 間の ITS 領域の部分塩基配列を決定して BLAST 検索を行った結果、それぞれの 菌株は Table3 に示した菌種と非常の近い菌種(近縁種)であることを確認した。。

イチイからは *Phomopsis* 属を中心に 10 種類 13 個体(A-M)の菌が、カヤは *Xylaria* 属を中心に 11 種類 13 個体(A-M)の菌が単離された。ほぼ同じ場所に 生育するイチイとカヤの内生菌が大きく異なる結果となり、宿主特異性がうか がえる結果となった。

また、今回単離されたイチイ内生菌のうち3 種類(Phomopsis phaseolorum、 Colletotrichum gloeosporioides、Paraconiothyrium microdiplodia)、カヤ内生菌の うち2種類(Sordariomycetesp.、Xylaria venosula)は、これまでの研究から既に、 イチイ属樹木(Taxus chinensis, Taxus × media など)から単離され、タキソール生産 性が報告されているものであった。(緑色の表記)

これらのことから、イチイ属樹木の種類が異なり、生育環境が異なっても、 樹木内部に生息している内生菌には共通点があることが示唆された。

また、これまでイチイ属樹木からしか発見されていなかったタキソール生産 性内生菌が、イチイ属樹木ではないカヤの中にも存在していることが初めて示 唆された。

表3 イチイとカヤの内生菌の単離同定結果

Table 3 Molecular identification of endophytic fungi based on DNA sequence analysis

shaded area: endophytic fungi reported taxol production

Taxus cuspidata

菌株 Strain	菌種名 Names of fugi identified
А	Botryosphaeria parvastain
В	Phomopsis phyllanthicola
С	Phomopsis liqaidambari
D	Phomopsis amygdal
Е	Phomopsis phaseolorum
F	Phomopsis liqaidambari voucher
G	Phomopsis vccinill
Н	Colletotrichum gloeosporioides
Ι	Phomopsis sp.
J	Phomopsis vccinill
K	Melanconium juglandium or Phyllosticta papayae
L	Paraconiothyrium microdiplodia
М	Phyllosticta papayae

Torreya nucifera

菌株 Strain	菌種名 Names of fungi identified
А	Cordyceps dipterigene
В	Hypoxylon sp.
С	Hypoxylon sp. unidentified Xylarialean
D	Hypoxylon sp. unidentified Xylarialean
Е	Not identified
F	Hypoxylon sp. unidentified Xylarialean
G	Xylaria sp.
Н	Sordariomycete(xylaria)
Ι	Xylaria hypoxylon
J	Xylaria venosula
K	Phomopsis amygdali
L	Phomopsis amygdali Phomopsis fukusii
М	Not identified

4-3-2 内生菌のタキソール生成能の検討

<u>ドットブロットハイブリダイゼーション</u>

4-3-1 で同定した菌種のうち、タキソール生産性が報告されている3種を含む イチイ内生菌6種類、タキソール生産性が報告されている2種を含むカヤ内生 菌5種類を対象として、タキソール生成能を知るため、これらの内生菌がタキ ソール生合成経路で働く3種の酵素遺伝子 TXS遺伝子、TaH遺伝子、BAPT遺 伝子を有するかどうかをドットブロットハイブリダイゼーションで調査した。

イチイ内生菌では、タキソール生産性が報告されていた菌種以外は、1種類し か単離されてこなかった *Phyllosticta papayae*と *Phomopsis*属のうち固体培地で成 長の早い2種を選抜した。カヤ内生菌では、菌種名が同定しきれないものが多 かったが、タキソール生産性が報告されている2種に近く、成長の早い *Xylaria* 属3種と *hypoxylon*属1種を選抜した。

3 種(TXS、TαH、BAPT)の酵素遺伝子をプローブとして行ったドットブロットの結果を Fig. 3 および 4 と Table 4 に示した。

今回のハイブリダイゼーションの結果として、イチイ内生菌 H [Colletotrichum gloeosporioides]、 L[Paraconiothyrium microdiplodia]、カヤ内生菌 A [Cordyceps dipterigene]、H [Sordariomycete sp.]の4種において、TXS、TaH、BAPT 3 つすべての酵素遺伝子のプローブでハイブリダイズし、これらの酵素の遺伝子配列を有する可能性が示唆された。4種のうち3種はタキソール生産性が報告されているものであったが、カヤ内生菌 A[Cordyceps dipterigene]は今回初めて、これらの遺伝子がそろっていることが示唆できた。また、この他の菌においても、1つないしは2つの酵素のプローブでハイブリダイズしていた。今回のプローブでは3つ全てを検出できなかっただけで、これらの内生菌にはタキソール生合成経路を有している可能性は捨てきれないが、現段階においてはイチイ属樹木内でタキサン骨格の水酸化以降の段階において、タキソール生産に関わっている菌種の可能性が推測された。



Probe TXS



Probe T α H



Probe BAPT

図 3 イチイ内生菌ドットブロットハイ ブリダイゼーション結果 Fig. 3 Dot blot hybridization analysis of endophytic fungi from *Taxus cuspidata* B: *Phomopsis phyllanthicola* E: *Phomopsis phaseolorum* G: *Phomopsis vccinill* H: *Colletotrichum gloeosporioides* L: *Paraconiothyrium microdiplodia* M: *Phyllosticta papayae* ▲:Hybridization signal shaded alphabets: endophytic fungi reported

taxol production

T.c.: Taxus cuspidata



Probe TXS



Probe T α H



Probe BAPT

図 4 イチイ内生菌ドットブロットハ イブリダイゼーション結果 Fig.4 Dot blot hybridization analysis of endophytic fungi from *Torreya nucifera* A: *Cordyceps dipterigene* G: *Xylaria* sp. H: *Sordariomycete* sp. I: *Xylaria hypoxylon* J: *Xylaria venosula* ▲:Hybridization signal shaded alphabets: endophytic fungi reported taxol production T.c.: *Taxus cuspidate*

表4 内生菌とハイブリダイゼーション結果

Table4 Summary of dot blot hybridization analysis using genomic DNA from endophytic fungi.

	Names of fungi	TXS	ΤαΗ	BAPT
В	Phomopsis phyllanthicola	×	0	×
Е	Phomopsis phaseolorum	0	0	×
G	Phomopsis vccinill	×	0	×
Н	Colletotrichum gloeosporioides	0	0	0
L	Paraconiothyrium microdiplodia	0	0	0
М	Phyllosticta papayae	×	×	×

Taxus cuspidata

Torreya nucifera

А	Cordyceps dipterigene	0	0	0
G	<i>Xylaria</i> sp.	0	×	0
Н	<i>Sordariomycete(xylaria)</i> sp.	0	0	0
Ι	Xylaria hypoxylon	0	×	\bigcirc
J	Xylaria venosula	×	×	0

サザンハイブリダイゼーションとゲル抽出 PCR、ゲノムウォーキング法による遺伝子配列解析

ドットブロットハイブリダイゼーションで調査した3種の酵素遺伝子全ての 存在が示唆された4種の内生菌のうち、これまでタキソール生産性が報告され ていなかった *Cordyceps dipterigene* について、これら3種の酵素遺伝子の存在の 確証を得るため、よりプローブ長の長いキャラボクの3遺伝子の部分配列をプ ローブとして用いてサザンハイブリダイゼーションを行った。TXS ならびに BAPT1のサザンハイブリダイゼーションの結果をFig. 5に示した。この結果、 *Cordyceps dipterigene*の DNA を *Hind*III と *Eco*R I で double digest 処理したものの 9kb~4kb のあたりに TXS をコードする遺伝子が、6kb~2kb の間に BAPT をコ ードする遺伝子が含まれていることが示唆された。

そこで、この部分に含まれる DNA をゲル抽出したものをテンプレートとして PCR を行い、その PCR 産物を TA クローニングして遺伝子配列を解析した。そ の結果を Fig. 6-9 に示した。Fig.6 に示したように、イチイ属由来の既知の TXS 遺伝子と 95%の相同性を示す 877bp の DNA 断片を確認した。また、Fig.7 に示 したようにイチイ属由来の TaH 遺伝子と 98%以上の高い相同性を示す 195bp の DNA 断片を確認した。また、Fig. 8 および 9 に示したように、イチイ属由来の BAPT 遺伝子とほぼ 100%の相同性を示す 431bp と 444bp の DNA 断片を確認し た。

これらのことから、*Cordyceps dipterigene* が TXS 遺伝子、TαH 遺伝子、BAPT 遺伝子という 3 つのタキソイド生成関連酵素遺伝子と相同性の高い配列の存在 明らかとした。



図 5 Cordyceps dipterigene のサザンハイブリダイゼーション結果

Fig.5 Result of Southern hybridization

a:プローブ TXS b:プローブ BAPT 1

各図左より:①:イチイ、②:カヤ、③キャラボク、④: Cordyceps dipterigeneの DNA、それら4サンプルの Hind III と EcoRI による double digest 処理サンプル 左はマーカーサイズ

Southern hybridization analysis. Cordyceps dipterigene genomic DNA was double digested with Hind III and EcoR I.

a: TXS b: BAPT 1(プライマーF1R1 set)

(1): Taxus cuspidata, (2): Torreya nucifera, (3) Taxus cuspidata var. nana, (4): Cordyceps dipterigene

a:

TaxusbaccataTXSgene TaxusbrevifoliaTXSgene C.dTXSpartial

TGCGATCGATTGCTTAACACGGTCAATTCTGTTATCGCCCTCTCGGTTTGGAAAACAGGGCA TGCGATCGATTGCTTAACACGACCAATTCTGTTATCGCCCTCTCGGTTTGGAAAACAGGGCA TGCGATCGATTGCTTAGCACGACCAATTCTGTTATCTCCCTCTCGGCTTGCAAAACAGGGCA TTGACCAGTCAGCCTTGCAAACATATGTGATGTTTAAGCC-----CCAAATCTGTTGTC TTGACCAGTCAGCCTTGCAAACATATGTCATGTTTAAGCTGAGCTTTGCCAAATTTGTTGTC TGGACCAGTCAGCCTTGCAAATATTTGTGATGTTTAAGCG-----CCAAATCTGTTGTC ***** TCATTATTTTTCTGTTTTTTTCTCCACAGGTGCTGAGTTTATTGCAGAGAATCTAAGATTAC TCATTATTTTTCTGTTTTTTCTCCAC<mark>AG</mark>GTGCTGAGTTTATTGCAGAGAATCTAAGATTAC TCATTATTTTTCTATTTTTTTCTCCACAGATACTGAGTTTATTGCAGAGAATCTA-GATTAC TCAATGAGGAAGATGAGTTGTCCCCGGATTTCGAAATAATCTTTCCTGCTCTGCTGCAAAAG TCAATGAGGAAGATGAGCTGTCCCCGGATTTCGAAATAATCTTTCCTGCTCTGTTGCAAAAG GCAAAAGCGTTGGGGATCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATCTTTGTCGACAAC GCAAAAGCGTTGGGGATCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATATTTGTCGACAAC **GNAAAAGCGTTGGGGGTCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATTTTTGTGGACAAC** ACGGGAAGCCAGGCTTACAGAGTGAGTGAAAACTCTGTTACTGTTTCTTTTTCAAAA-CT ***** **** ** GGGC ATCATGTTCTGGATTTGTAATTTGTTATTTTTTGCCATTGCAGTGTTTCTGCGGCAGC GGGC ATCATGTTCTGGATTTCAAATTTGTTCTTTTTGGCCATTGCAGTGTTTCTGCGGCAGC GGTA ATCATGTTCTGGATTTGTAATTTGTTCTTTTTGGCCATTGCAGTGTTTCTGCGGCAGC

TaxusbaccataTXSgene TaxusbrevifoliaTXSgene C.dTXSpartial

TaxusbaccataTXSgene TaxusbrevifoliaTXSgene C.dTXSpartial AGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAATGCGTTGGAAGGTCTCGAGGAAGTTATTGACTG AGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAATGCGTTGGAAGGTCTCGAGGAAGTTATTGACTG AGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAATGCGTTGGAGGGTCTCGAGGAAGTTATTGACTG ACTGGAACAAGATTATGAGGTTTCAAAGTAAAGATGGATCTTTCCTGAGCTCCCCTGCCT ACTGGAACAAGATTATGAGGTTTCAAAGTAAAGATGGATCTTTCCTGAGCTCCCCTGCCT ACTGGAACAAGATTATGAGGTTTCAAAGTAAAGATGGATCTTTCCTGAGCTCCCCTGCCT ********* CCACTGCCTGTGTACTGATGAATACAGGGGACGAAAAATGTTTCACTCTTCTCAACAATC CCACTGCCTGTGTACTGATGAATACAGGGGACGAAAAATGTTTCACTTTCTCAACAATC CCACTGCCTGTGTACTGATGAATACAGGGGACGAAAAATGTTTCACTTTTCTCAACAATC TGCTGGACAAATTCGGCGGCTGCGGTATGATTTGTTTTTACCAAGAAATTCTTTGTGTG TGCTCGACAAATTCGGCGGCTGCGGTATGATTTGTTTTTTAACAAGAAATTCTTTGTGTG TGCTGGACAAATTCGGCGGCTGCGGTATGATTTGTTTTTTAACAAGAAATTCTTTGTGTG CGTGCTGATTCCAACATTAGCATTCAAGTGATTAAATTAAATGGTACGAACTGTGAATTA CAGTGCCCTGTATGTATTCCATCGATCTGCTGGA CAGTGCCCTGTATGTATTCCATCGATCTGCTGGA CAGTGCCCTGTATGTATTCCATCGATGAGCTGGC

図 6 *Cordyceps dipterigene*のTXS 遺伝子のアライメント 下線はプライマー部分 Fig. 6 Genome sequence alignment of TXS partial sequences from *Cordyceps dipterigene* 相同性 Taxus baccata tasy gene for taxadiene synthase(647-1524bp) 836/877 (95%) homology Taxus brevifolia taxadiene synthase gene(672-1557bp) 820/880 (94%), Under line:primer site

C.dTαHpartial	GGGATCTTTTTCTGTTCCACTCAACATTCCCGGATTCAGTTACCATAAAGCGATTCAGGC
TaxusmediaT α H	GGGATCTTTTTCTGTTCCACTCAACATTCCCGGATTCAGTTACCATAAAGCGATTCAGGC
TaxuschinensisT α H	GGGATCTTTTTCTGTTCCACTCAACATTCCCGGATTCAGTTACCATAAAGCGATGCAGGC

C.dTαHpartial	AAGGGCCACCCTCGCTGACATCATGACCTCTTTGATAGAAAAGAGGAGAAATGAGCTGCG
TaxusmediaT α H	AAGGGCTACCCTCGCTGACATCATGACCTCTTTGATAGAAAAGAGGAGAAATGAGCTGCG
TaxuschinensisT α H	AAGGGCCACCCTCGTTGACATCATGACCTCTTTGATAGAAAAGAGGAGAAATGAGCTGCG
	***** ****** ******
C.dTαHpartial	TGCAGGCACTGCATCTGAGAATCAAGATTTGCTCTCTGTTTTGCTCACTTTCACTGACGA
TaxusmediaT α H	TGCAGGCACTGCATCTGAGAATCAAGATTTGCTCTCTGTTTTGCTCACTTTCACTGACGA
TaxuschinensisT α H	TGCAGGCACTGCATCTGAGAATCAAGATTTACTCTCTGTTTTGCTCACTTTCACTGACGA

C.dTαHpartial	AAGGGGGAATTCACT
TaxusmediaT α H	AAGGGGGAATTCACT
Taxuschinensis T $lpha$ H	AAGGGGGAATTCACT

図 7 Cordyceps dipterigene の T α H 遺伝子のアライメント

Fig. 7 Genome sequence alignment of T α H partial sequences from *Cordyceps dipterigene* 相同性 Taxus x media taxane 13-alpha-hydroxylase mRNA(722-916bp) 194/195 (99%)

homology Taxus celebica taxane 13 alpha-hydroxylase mRNA(636-830bp) 193/195 (98%)

C. dBAPT1 TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA

C. dBAPT1 TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA ATCCGCTCTGTTCTGAATACTTAGAGATGAAGAAGACAGGTTCGTTAGCAGAGTTCC ATCCGCTCTGTTCTGAATACTTAGAGATGAAGAAGACAGGTTCGTTAGCAGAGTTCC -----ATGAAGAAGACAGGTTCGTTTGCAGAGTTCC

TCCTCCCTCTCCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGG TCCTCCCTCTCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGG TCCTCCCTCTCCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGG ******** TCTACGCTGCCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGGGAGG TCTACGCTGCCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGG TCTACGCTGCCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGG CTCTCTCCAAGGTGCTGGTTTATTATTACCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAG CTCTCTCCAAGGTGCTGGTTTATTATTACCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAG CTCTCTCCAAGGTGCTGGTTTATTATTACCCCTTTTGCTGGGCGGCTCAGAAATAAAG ****** AAAATGGGGAACTTG AAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCC AAAATGGGGAACTTG AAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCC AAAATGGGGAACTTGAAGTGGAGTGCACAGGGCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCC ****** ATGGCTGAC AGCGACCTTTCAGTCTTAACAGATCTCGATAACTACAATCCATCGTT ATGGCTGACAGCGACCTTTCAGTCTTAACAGATCTCGATAACTACAATCCATCGTT ATGGCTGACAGCGACCTTTCAGTCTTAACAGATCTGGATAACTACAATCCATCGTT TCAGCAGTTAATTTTTTCTCTACCACAGGATACAGATATTGAGGACC TCAGCAGTTGATTTTTTCTCTACCACAGGATACAGATATTGAGGACC TCAGCAGTTGATTTTTTCTCTACCACAGGATACAGATATTGAGGACC

図 8 *Cordyceps dipterigene*の BAPT1 遺伝子のアライメント 下線はプライマー部分 Fig. 8 Genome sequence alignment of BAPT 1partial sequences from *Cordyceps dipterigene* Under line:primer site 相同性 Taxus x media phenylpropanoyltransferase (BAPT)mRNA(58-501bp) 442/444 (99%) homology Taxus cuspidata phenylpropanoyltransferase mRNA(1-418bp) 414/418 (99%) C. dBAPT2 TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA

C. dBAPT2 TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA

C. dBAPT2 TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA

C. dBAP2 TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA

C. dBAPT2 TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA

C. dBAPT2 TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA

C. dBAPT2 TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA

C. dBAPT2 TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA GACGACGCATCATGGAAGAATGCAAAGAAAGTTTATCTTCATTTGAAATTGTAGCAG GACGACGCATCATGGAAGAATGCAAAGAAAGTTTATCTTCATTTGAAATTGTAGCAG GACGACGCATCATGGAAGAACGCAAAGAAAGTTTATCTTCATTTGAAATTGTAGCAG CATTGGTTTGGCTAGCAAAGATAAAGGCTTTTCAAATTCCACATAGTGAGAATGTGA CATTGGTTTGGCTAGCAAAGATAAAGGCTTTTCAAATTCCACATAGTGAGAATGTGA CATTGGTTTGGCTAGCAAAGATAAAGGCTTTTCAAATTCCACATAGTGAGAATGTGA ********** AGCTTCTTTTGCAATGGACTTGAGGAGATCATTTAATCCCCCTCTTCCACATGGAT AGCTTCTTTTTGCAATGGACTTGAGGAGATCATTTAATCCCCCCTCTTCCACATGGAT AGCTTCTTTTTGCAATGGACTTGAGGAGATCATTTAATCCCCCTCTTCCACATGGAT ******** ACTATGGCAATGCCTTTGGTATTGCATGTGCAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAA ACTATGGCAATGCCTTTGGTATTGCATGTGCAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAA ACTATGGCAATGCCTTTGGTATTGCATGTGCAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAA ******** GTGGATCTCTTTTGCGCACTATAATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTTACACA GTGGATCTCTTTTGCGCACTATAATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTTACACA GTGGATCTCTTTTGCGCACTATAATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTTACACA ****** AAGAACTCAACTCAAAAAACCGTGATGAGCTCGTCTGTAGTAGATGTCAATACGAAGT AAGAACTCAACTCAAAAACCGTGATGAGCTCGTCTGTAGTAGATGTCAATACGAAGT AAGAACTCAACTCAAAAACCGTGATGAGCTCATCTGTAGTAGATGTCAATACGAAGT TTGAAGATGTAGTTTCAATTAGTGATTGGAGGCATTCTATATATTATGAAGTGGACT TTGAAGATGTAGTTTCAATTAGTGATTGGAGGCATTCTATATATTATGAAGTGGACT TTGAAGATGTAGTTTCAATTAGTGATTGGAGGCATTCTATATATTATGAAGTGGACT TTGGGTGGGGGGGGAGATGCAATGAACGTGAGCACT TTGGGTGGGGAGATGCAATGAACGTGAGCACT TTGGGTGGGGGGGGAGATGCAATGAACGTGAGCACT

図 9 *Cordyceps dipterigene*の BAPT2 遺伝子のアライメント 下線はプライマー部分 Fig. 9 Genome sequence alignment of BAPT 2 partial sequences from *Cordyceps dipterigene* Under line:primer site 相同性 Taxus x media phenylpropanoyltransferase (BAPT) mRNA(802-1232bp) 431/431 (100%) homology Taxus cuspidata phenylpropanoyltransferase mRNA(719-1149bp) 429/431 (99%)

次にこれらの断片から作製したプライマーを用いてゲノムウォーキングを行 い、遺伝子配列を解析していった。

また、ゲル抽出 PCR の結果から、タキソイド生合成酵素の遺伝子は種を超え て保存性が高いことが示唆されたので、先のドットブロットハイブリダイゼー ションで 3 つの酵素プローブでシグナルを示した種の中から最も成長の早かっ た Colletotrichum gloeosporioides に関しても、ゲノムウォーキングを行った。そ の際に 2 章のキャラボクのゲノムウォーキング、3 章のカヤのゲノムウォーキン グで使用したプライマーを使用した。

Fig.10 にゲノムウォーキングで読めた *Cordyceps dipterigene*のアライメント図 を示した。この Fig.10 に示したように、1268bp の BAPT 遺伝子断片を取得する ことができ、その内部でキャラボクと同じ位置に 119bp のイントロン部分が確 認された。また、このイントロン部分を除いたエキソン部分において、既知の イチイ属由来の BAPT の mRNA と 99%という高い相同性を示した。

また、上流配列を 230bp 程度解析することができ、PlantPAN(Chang ら 2008) を用いて転写調節領域解析を行った。その結果を Fig.11 に示した。Fig.11 に示し たように、上流 100bp まではキャラボクの上流配列と高い相同性を示したが、 それより上流の相同性は 40%以下であった。また、*Cordyceps dipterigene*の BAPT 遺伝子上流配列には、キャラボクと同じく CTATTT というイニシエーター配列 を有していたため、ここが転写出発点となる可能性が高い。

また、キャラボクの BAPT の上流配列にはなかった脱水反応の配列 CATGT (Simpson ら 2003)と水ストレス応答配列 CCWACC (W=A/T) (Grotewold ら 1994)が存 在していることが分かった。

C.dBAPTpartial TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA

ATGAAGAAGACAGGTTCGTTAGCAGAGTTCCATGTGAATATGATTGAGCGAGTCATG ATGAAGAAGACAGGTTCGTTAGCAGAGTTCCATGTGAATATGATTGAGCGAGTCATG ATGAAGAAGACAGGTTCGTTTGCAGAGTTCCATGTGAATATGATTGAGCGAGTCATG TGAGACCGTGCCTGCCTTCGCCCAAAACAATCCTCCCTCTCCGCCATTGACAAC TGAGACCGTGCCTGCCTTCGCCCAAAACAATCCTCCCTCTCCGCCATTGACAAC TGAGACCGTGCCTGCCTTCGCCCAAAACAATCCTCCCTCTCTCCGCCATTGACAAC ******* ATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGGTCTACGCTGCCAACATGGACAGAGTC ATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGGTCTACGCTGCCAACATGGACAGAGTC ATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATTGCTGGTCTACGCTGCCAACATGGACAGAGTC TCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGGGAGGCTCTCTCCAAGGTGCTGGTTTATTAT TCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGGTGCTGGTTTATTAT TCTGCAGATCCTGCAAAAGTGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGGTGCTGGTTTATTAT **************************

C.dBAPTpartial TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA

C.dBAPTpartial TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA TGACAGCATGCTTGTGTTCTCTTTGTTGCATGTCTTTTATGCAGGTAACTCGTTTT ------GTAACTCGTTTT -------GTAACTCGTTTT

ACATGTGGGGGTTTTGTTGTGGGAGCGAATGTGTATGGCAGTACATGCGATGCAAAA ACATGTGGGGGTTTTGTTGTGGGAGCGAATGTGTATGGTAGTACATGCGATGCAAAA ACATGTGGGGGTTTTGTTGTGGGAGCGAATGTGTATGGTAGTGCATGCGATGCAAAA GGATTTGGCCAGTTTCTTCAAGGTATGGCAGAGATGGCGAGAGGAGAGGAGGTTAAGCCC GGATTTGGCCAGTTTCTTCAAGGTATGGCAGAGATGGCGAGAGGAGGAGGGTTAAGCCC GGATTTGGCCAGTTTCTTCAAAGTATGGCAGAGATGGCGAGAGGGGAGAGGGTTAAGCCC ********** TCGATTGAACCGATATGGAATAGAGAACTGGTGAAGCTAGAAGATTGTATGCCCTTC TCGATTGAACCGATATGGAATAGAGAACTGGTGAAGCTAGAAGATTGTATGCCCTTC TCGATTGAACCGATATGGAATAGAGAACTGGTGAAGCTAGAACATTGTATGCCCTTC CGGATGAGTC ATCTTCAAATTATACACGCACCTGTAATTGAGGAGAAATTTGTTCA CGGATGAGTC ATCTTCAAATTATACACGCACCTGTAATTGAGGAGAAATTTGTTCA CGGATGAGTCATCTTCAAATTATACATGCACCTGTAATTGAGGAGAAATTTGTTCA ****** AACATCTCTTGTTATAAACTTTGAGATAATAAATCATATCAGACGACGCATCATGGA AACATCTCTTGTTATAAACTTTGAGATAATAAATCATATCAGACGACGCATCATGGA AACATCTCTTGTTATAAACTTTGAGATAATAAATCATATCAGACGACGCATCATGGA ****** AGAATGCAAAGAAAGTTTATCTTCATTTGAAATTGTAGCAGCATTGGTTTGGCTAGC AGAATGCAAAGAAAGTTTATCTTCATTTGAAATTGTAGCAGCATTGGTTTGGCTAGC AGAACGCAAAGAAAGTTTATCTTCATTTGAAATTGTAGCAGCATTGGTTTGGCTAGC AAAGATAAAGGCTTTTCAAATTCCACATAGTGAGAATGTGAAGCTTCTTTTGCAAT AAAGATAAAGGCTTTTCAAATTCCACATAGTGAGAATGTGAAGCTTCTTTTGCAAT AAAGATAAAGGCTTTTCAAATTCCACATAGTGAGAATGTGAAGCTTCTTTTTGCAAT ****** GGACTTGAGGAGATCATTTAATCCCCCTCTTCCACATGGATACTATGGCAATGCCTT GGACTTGAGGAGATCATTTAATCCCCCTCTTCCACATGGATACTATGGCAATGCCTT **GGACTTGAGGAGATCATTTAATCCCCCTCTTCCACATGGATACTATGGCAATGCCTT** ********

C.dBAPTpartial	TGGTATTGCATGTGCAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAAGTGGATCTCTTTTGCG
TaxusmediaBAPTmRNA	TGGTATTGCATGTGCAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAAGTGGATCTCTTTTGCG
TaxuscuspidataBAPTmRNA	TGGTATTGCATGTGCAATGGATAATGTCCATGACCTTCTAAGTGGATCTCTTTTGCG

C.dBAPTpartial	CACTATAATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTTACACAAAGAACTCAACTCAAA
TaxusmediaBAPTmRNA	CACTATAATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTTACACAAAGAACTCAACTCAAA
TaxuscuspidataBAPTmRNA	CACTATAATGATCATAAAGAAATCAAAGTTCTCTTTACACAAAGAACTCAACTCAAA

C.dBAPTpartial	AACCGTGATGAGCTCGTCTGTAGTAGATGTCAATACGAAGTTTGAAGATGTAGTTTC
TaxusmediaBAPTmRNA	AACCGTGATGAGCTCGTCTGTAGTAGATGTCAATACGAAGTTTGAAGATGTAGTTTC
TaxuscuspidataBAPTmRNA	AACCGTGATGAGCTCATCTGTAGTAGATGTCAATACGAAGTTTGAAGATGTAGTTTC

C.dBAPTpartial	AATTAGTGATTGGAGGCATTCTATATATTATGAAGTGGACTTTGGGTGGG
TaxusmediaBAPTmRNA	AATTAGTGATTGGAGGCATTCTATATATTATGAAGTGGACTTTGGGTGGG
TaxuscuspidataBAPTmRNA	AATTAGTGATTGGAGGCATTCTATATATTATGAAGTGGACTTTGGGTGGG

C.dBAPTpartial	AATGAACGTGAGCACTA
TaxusmediaBAPTmRNA	AATGAACGTGAGCACTA
TaxuscuspidataBAPTmRNA	AATGAACGTGAGCACTA

図 10 BAPT 遺伝子部分配列(1268bp) アライメント

Fig. 10 Genome sequence alignment of BAPT partial sequence(1268bp) of *Cordyceps dipterigene* by gel extraction PCR and Genome Walking

紫の間部分はイントロン 赤 は開始コドン 赤字:アシル基転移酵素で保存性の高い配列 Region between purple boxes is intron. Red box is start codon. Red letters are gene sequences coreresponding to conserved motif in acyl transferase

Taxus x media phenylpropanoyltransferase (BAPT) mRNA(84-1233bp)	1147/1150 (99%)
Taxus cuspidata phenylpropanoyltransferase mRNA(1-1150bp)	1139/1150 (99%)

kyaraBAPTflanking	ΑΑΤΑΤΑΤΑ	ATTCCTG	GAAAACT	GTTAACGT	CACTCCGGT1	GAATATGG	GGCCTCC	ATCGT
C.dBAPTflanking	-AAATTTG	TGTT <mark>GAT</mark>	<mark>a</mark> acaatc	CATGTGGA	AATTGAAAGO	CAAAATAT	A <mark>ga-ta</mark> a	GTATC
	* ** *	*	* **	* *	* *	** **	* *	*
kyaraBAPTflanking	TTCTTAAT	TTGGCTG	TTTCGC-	TGATGGAA	TATAGACACA	ATGTG-AGT	AATCACT	GGCCC
C.dBAPTflanking	CACGTGAA	ACAGTAA	CCACACA	T <mark>GAAAAA</mark> G	TAACCACAG	GAAACAGT	AAACA <mark>CC</mark>	AACCC
	* * *	*	* *	*** * :	** ***	***	** ***	***
kyaraBAPTflanking	ATGTTCAA	TGTATCA	TTTTCCC	TACATAA-	ACAATTA	CCAGCTGC	TCAATTC	CCATC
C.dBAPTflanking	AGGTTCAC	TGCATCA	TTTTCCC	TACATAAT	TAACAATTAT	CTAGCTGC	TCAATTC	CCATC
	* ****	** ****	******	*****	******	* *****	******	****
kyaraBAPTflanking	<mark>ctatttt</mark> c [.]	TGAAAGC	TTTTTCC	TCTGTT	CTGAATACTI	AGAG		
C.dBAPTflanking	CTATTTTC	TGAAAGC	TTAATCC	GCTCTGTT	CTGAATACTI	AGAG		
	******	*****	** ***	*****	******	****		
V 11 Cordvceps of	linteriaene	DRΔ	PT 遣伝	イト法配	列レ転写言	周節因子魚	a 析結里	L

図 11 Cordyceps dipterigene の BAPT 遺伝子上流配列と転写調節因子解析結果 Fig. 11 Genome sequence alignment of the 5'-flanking sequence of BAPT from Cordyceps dipterigene and prediction of cis-acting element

GATABOX	配列:GATA 光応答性配列 sequence:GATA light response ciselement
GT1cosensus ₫	記列 配列:GRWAAW R=A/G; W=A/T 光応答性
	sequence:GRWAAW light response cis element
MYC 結合配列	副 配列 CATGT 脱水応答配列
	sequence:CATGT dehydoration response element
MYB 結合領域	<mark>或</mark> 配列 WAACCA W=A/T 水ストレス脱水応答配列
	sequence:WAACCA W=A/T dehydoration response element
Initiator 配列	配列 YYANWYY Y=C/T; W=A/T; N=A/T/G/C 転写開始点
	sequence: YYANWYY start point of transcription

次に、*Colletotrichum gloeosporioides*のゲノムウォーキングの結果を示す。TXS 遺伝子に関しては、3 つの DNA 断片を増幅することに成功し、それぞれ TXS 候 補遺伝子 1,2 および 3 と名付け、それぞれのアライメント図を Fig. 12, 13,14 に示 した。Fig. 12 に示したように、TXS 候補遺伝子 1 は、1154bp の DNA 断片で、 既知のイチイ属由来 TXS 遺伝子の 250bp あたりから 1400bp あたりをカバーして いる部分と 96%以上の高い相同性が確認された。また、この 1154bp の中に 3 つ のイントロン部分が存在していると考えられた。

Fig.13 に示したように、TXS 候補遺伝子 2 は 952bp の DNA 断片であり、既知 のイチイ属由来 TXS 遺伝子の 1800bp から 2800bp あたりをカバーしている部分 と 95%以上の高い相同性を示した。また、この 952bp の中に 4 つのイントロン 部分が存在していると考えられた。

Fig.14 に示したのは、193bp の TXS 候補遺伝子 3 のアライメント図であり、 その結果から、この部分は既知の TXS 遺伝子の 3250bp から 3450bp の部分の断 片であることが示唆された。

BAPT 遺伝子に関しては 1 つの DNA 断片を増幅することに成功した。その DNA 断片と既知のイチイ属由来 BAPT 遺伝子とのアライメント図を Fig.15 に示 した。Fig.15 に示したように、この DNA 断片は 481bp の長さで、BAPT 遺伝子 の 5'非翻訳領域と翻訳領域 420bp に相当する部分であることが示唆された。翻 訳領域の 420bp に関しては、98%と非常に高い相同性を示したが、5'非翻訳領域 に関しては、77%とやや低い値となった。 TaxusbaccataTXSmRNA TaxusbaccataTXSgene C.gTXS1 TaxusbrevifoliaTXSgene

TaxusbaccataTXSmRNA

AAGTAGAAAACAGATTAAACGGATTTAATGGGTAGATTTAGTCGTTCATA AAGTAGAAAACAGTTTAAACGGATTTAATGGGTAGATTTAGTCGTTCATA AAGTAGAAAACAGTTTAAACGGATTTAATGGGTAGATTTAGTCGTTCATA

-----AGTTCTACTTTCCAAGAACG TTTGTTGGCTGACATTTCTGTGAACTGCAGAGTTCTACTTACCAAGAACG TTTGTAGGCTGACATTTCTGTGAACTGCAGAGTTCTACTTACCAAGAACG TTTGTTGGCTGACATTTCTGTGAACTGCAGAGTTCTACTTACCAAGAACG

GGCAGACGAGCTGGTTGTGAAAATTAAAGATATGTTCAATGCGCTCGGAG GGCAGATGAGCTGGTTGTGAAAATTAAAGATATGTTCAATGCGCTCGGAG GGCAGATGAGCTGGTTGTGAAAATTAAAGATATGTTCAATGCGCTCGGAG GGCAGATGAGCTGGTTGTGAAAATTAAAGATATGTTCAATGCGCTCGGAG ****** GCGACCGTTTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCCCT GCGACCGTTTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCCCT GCGACCATTTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCCCT GCGACCATTTCCTCTGATGGATCTGAGAAGCCACGGTTTCCTCAGGCCCT CAACTGGGTTTTAAACAACCAGCTCCAAGATGGATCATGGGGTATCGAAT

TaxusbaccataTXSgene C.gTXS1 TaxusbrevifoliaTXSgene

TaxusbaccataTXSmRNA TaxusbaccataTXSgene C.gTXS1 TaxusbrevifoliaTXSgene

TaxusbaccataTXSmRNA TaxusbaccataTXSgene C.gTXS1 TaxusbrevifoliaTXSgene

TaxusbaccataTXSmRNA TaxusbaccataTXSgene C.gTXS1 TaxusbrevifoliaTXSgene

TaxusbaccataTXSmRNA TaxusbaccataTXSgene C.gTXS1 TaxusbrevifoliaTXSgene TCATGGCATTTTGGGAAAAAAAAAAAATAGTGTTGAAGGTTTACTGGTCAAT TCATGGCATTTTGGGAAAAAAAAA-CAGTGTTGAAGGTTTACTGGTCAAT ACATGGCATTTTGGGAAAAAAAAATTAGTGTCGAAA-TTGACTGGTCAAT

TaxusbaccataTXSmRNA TaxusbaccataTXSgene C.gTXS1 TaxusbrevifoliaTXSgene

TTGACCAGTCAGCCTTGCAAACATATGTGATGTTTAAGC-----CCC CTGATCAGTCAGCCTTGCAAATATATGTGATGTTTAAGC-----GCC TTGACCAGTCAGCCTTGCAAACATATGTCATGTTTAAGCTGAGCTTTGCC

TaxusbaccataTXSmRNA TaxusbaccataTXSgene C.gTXS1 TaxusbrevifoliaTXSgene ------GTACTGAGT AAATCTGTTGTCTCATTATTTTTCTGTTTTTTCTCCACAGGTGCTGAGT AAATCTGTTGTCTCATTATTTTTCTATTTTTTCTCCACAGGTACTGAGT AAATTTGTTGTCTCATTATTTTTCTGTTTTTTCTCCCACAGGTGCTGAGT ******** TaxusbaccataTXSmRNA TaxusbaccataTXSgene C.gTXS1 TaxusbrevifoliaTXSgene

TaxusbaccataTXSmRNA TaxusbaccataTXSgene C.gTXS1 TaxusbrevifoliaTXSgene TTATTGCAGAGAATCTAAGATTACTCAATGAGGAAGATGAGTTGTCCCCG TTATTGCAGAGAATCTAAGATTACTCAATGAGGAAGATGAGTTGTCCCCG TTATTGCAGAGAATCTAAGATTACTCAATGAGGAAGATGAGCTGTCCCCG TTATTGCAGAGAATCTAAGATTACTCAATGAGGAAGATGAGTTGTCCCCG GATTTCGAAATAATCTTTCCTGCTCTGCTGCAAAAGGCAAAAGCGTTGGG GATTTCGAAATAATCTTTCCTGCTCTGCTGCAAAAGGCAAAAGCGTTGGG GATTTCGAAATAATCTTTCCTGCTCTGCTGCAAAAGGCAAAAGCGTTGGG GATTTCCAAATAATCTTTCCTGCTCTGCTGCAAAAGGCAAAAGCGTTGGG GATCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATCTTTGTCGACAACAC GATCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATCTTTGTCGACAACAC GATCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATCTTTGTCGACAACAC GATCAATCTTCCTTACGATCTTCCATTTATCAAATATTTGTCGACAACAC ********* GGGAAGCCAGGCTTACAGA----GGGAAGCCAGGCTTACAGAGTGAGTGAAAACTCTGTTACTGTTTCTTTT GGGAAGCCAGGCTTACAGAGTGAAGTGAAAACTTTGTTACTGTTTTAAAA GGGAAGCCAGGCTTACAGAGTGAGTGAAAACTCTGCTACTGTTTTTTAA

TTCAAAA-CTGGGCATCATGTTCTGGATTTGTAATTTGTTATTTTTGCC AAAAAAACTGGTAATCATGTTCTGGATTTGTAATTTGTTCTTTTTGGCC AAAAAAACTGGGCATCATGTTCTGGATTTCAAATTTGTTCTTTTTGGCC

-----TGTTTCTGCGGCAGCAGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAAT ATTGC<mark>AG</mark>TGTTTCTGCGGCAGCAGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAAT ATTGC<mark>AG</mark>TGTTTCTGCGGCAGCAGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAAT ATTGC<mark>AG</mark>TGTTTCTGCGGCAGCAGACAATATTCCAGCCAACATGTTGAAT

TaxusbaccataTXSmRNA	TCAAAGTAAAGATGGATCTTTCCTGAGCTCCCCTGCCTCCACTGCCTGTG
TaxusbaccataTXSgene	TCAAAGTAAAGATGGATCTTTCCTGAGCTCCCCTGCCTCCACTGCCTGTG
C.gTXS1	TCAAAGTAAAGATGGATCTTTCCTGAGCTCCCCTGCCTCCACTGCCTGTG
TaxusbrevifoliaTXSgene	TCAAAGTAAAGATGGATCTTTCCTGAGCTCCCCTGCCTCCACTGCCTGTG

TaxusbaccataTXSmRNA	TACTGATGAATACAGGGGACGAAAAATGTTTCACTCTTCTCAACAATCTG
TaxusbaccataTXSgene	TACTGATGAATACAGGGGACGAAAAATGTTTCACTCTTCTCAACAATCTG
C.gTXS1	TACTGATGAATACAGGGGACGAAAAATGTTTCACTTTTCTCAACAATCTG
TaxusbrevifoliaTXSgene	TACTGATGAATACAGGGGACGAAAAATGTTTCACTTTTCTCAACAATCTG

TaxusbaccataTXSmRNA	CTGGACAAATTCG
TaxusbaccataTXSgene	CTGGACAAATTCG
C.gTXS1	CTGGACAAATTCG
TaxusbrevifoliaTXSgene	CTCGACAAATTCG
	** *******

図 12 TXS1(1154bp)遺伝子のアライメント

Fig. 12 Genome sequence alignment of TXS1(1154bp) partial sequences 緑字は基質の入るポケットの蓋となる部分 活性を有するために必要な部分 Green letters are gene sequences corresponding to the necessary part to cap the active site for

catalytically activity

<mark>紫</mark>の間の部分はイントロン

Regions between purple boxes are introns.			
Taxus baccata tasy gene for taxadiene synthase(233-1386bp)	1128/1154 (98%)		
Taxus brevifolia taxadiene synthase gene(258-1419bp)	1117/1162 (96%),		
Taxus baccata taxadiene synthase mRNA(233-1021bp)	780/789(99%)		
TaxusbaccataTXSgene	CGATGTTTCTTCAG <mark>GT</mark> CAGAAGATCAGAAATAATGAAAATAAAAGAAACT		
------------------------	---		
TaxusbaccataTXSmRNA	CGATGTTTCTTCAG		
C.gTXS2	CGATGTTTCTTCAG <mark>GT</mark> CAGAAGATCAGAAATAATGAAAATAAAAGAAACT		
TaxusbrevifoliaTXSgene	CAATGTTTCTTCAG <mark>GT</mark> CAGAAGATCAGAAATAATGAAAATAAAAGAATTT		

TaxusbaccataTXSgene	GGTTTTACTGTCTTATAGGCTATTCTTTTAGCCTCATGGACGTCAAAAAG		
TaxusbaccataTXSmRNA			
C.gTXS2	GGTTTTACTGTCTCATAGGCTATTCTTTTAGCCTCGTGGACGTCAAAAAG		
TaxusbrevifoliaTXSgene	GGTTTTACTGTCTCATAAGCTATTCTTTCAGACTCATGGAAGTTAAAAAG		
TaxusbaccataTXSgene	TTTTCATTTGCTTTTATCAGATCTCAAGACTGTT		
TaxusbaccataTXSmRNA			
C.gTXS2	TTTTCATTTCATTTCATTTGTTTTTATCAGATCTCAAGACTGTT		
TaxusbrevifoliaTXSgene	TTTTCATTTCATTTCATTTCAGCTGGCTTTTATCAGATCTCAACATTGTT		
TaxusbaccataTXSgene	AAATTGTTTGCCATTTGTAAAAATTCTTTGTGCTGATATGGAAACAAAAA		

TaxusbaccataTXSmRNA C.gTXS2 TaxusbrevifoliaTXSgene

TaxusbaccataTXSgene TaxusbaccataTXSmRNA C.gTXS2 TaxusbrevifoliaTXSgene

TaxusbaccataTXSgene TaxusbaccataTXSmRNA C.gTXS2 TaxusbrevifoliaTXSgene

TaxusbaccataTXSgene TaxusbaccataTXSmRNA C.gTXS2 TaxusbrevifoliaTXSgene AAATTGTTTGCCATTTGTAAAAATTCTTTGTGCTGATATGGAAACAAAAA ------AAATTGTTTGCCATTTGTAAAAATTCTTTGTGCTGATATGGAAACAAAAA AAATTGTTTGCCATTTGTAAAAATTCTTTGCGCTGATATGGAAACAAAAA

TATGAAAGC<mark>AG</mark>ATGTTTTGAATAATTTCAAAGATGAAAACGGGCGGTTCT -----AGATGTTTTGAATAATTTCAAAGATGAAAACGGGCGGTTCT TATGAAAGC<mark>AG</mark>ATGTTTTGAATAATTTCATAGATGAAAACGGGCGGTTCT TATGAAAGC<mark>AG</mark>ACGTTTTGAATAATTTCAAAGATGAAAACGGGCGGTTCT

**** *****************

TaxusbaccataTXSgene TaxusbaccataTXSmRNA C.gTXS2 TaxusbrevifoliaTXSgene

TaxusbaccataTXSgene TaxusbaccataTXSmRNA C.gTXS2 TaxusmediaTXSmRNA TaxusbrevifoliaTXSgene

TaxusbaccataTXSgene TaxusbaccataTXSmRNA C.gTXS2 TaxusbrevifoliaTXSgene CAAAAATATATCAATAATTCTACCAACATAATTAGGAGTAAACCTAAAGT

CAAAAATATATCAATAATTCTACCAACATAATTAGGAGTAAACCTAAAGT CAAAAATATATCAATAATTCTACCAACATAATTAGAAGTAAACCTAAAGT

TTTCTATTATATGTAGTTAGAAAATCAAGGTTTCTCTAATATGATGGATCA

TTTCTATTATGTAGTTAGAAATCAAGGTTTCTCTAATATGATGGATCA TTTCTATTAGATGTAATTAGAAATCAAGGTTTCTCTAATATGATGGATCA

TCCC<mark>AG</mark>ATTGAGTACGTGGTGGAGTACCCTTGGCACATGAGTATCCCACG -----ATTGAGTACGTGGTGGAGTACCCTTGGCACATGAGTATCCCACG TTTC<mark>AG</mark>ATTGAGTACGTGGTGGAGTACCCTTGGCACATGAGTATCCCACG TTTC<mark>AG</mark>ATTGAGTACGTGGTGGAGTACCCTTGGCACATGAGTATCCCACG

TaxusbaccataTXSgene	ATTTTATATAGAATTTATGACCCGTTGTTGTATCGATTGCTATCTTTCT
TaxusbaccataTXSmRNA	
C.gTXS2	ATTTTATATAGAATTTATGAGCCGTTGTTGTATCGATTGCTATCTTTCT
TaxusbrevifoliaTXSgene	ATTTTATATAGAATTTATGAGCAGTTGTTGTATCGATTGCTATCTTTTCT
TaxusbaccataTXSgene	CAGTACTGAGGTTATAATTCGTGCAAC <mark>AG</mark> AATGCCATCTTTGAGTAATTC
TaxusbaccataTXSmRNA	AATGCCATCTTTGAGTAATTC
C.gTXS2	CAGTATTGAGGTTATAATCCGTGCAAC <mark>AG</mark> AATGCCATCTTTGAGTAATTC
TaxusbrevifoliaTXSgene	CAGTACTGAGGTTATAATCCGTGCAAC <mark>AG</mark> AATGCCATCTTTGAGTAATTC

TaxusbaccataTXSgene	AAAATGTTTAGAATTGGCAAAATTGGACTTCAATATCGTACAATCTTTGC
TaxusbaccataTXSmRNA	AAAATGTTTAGAATTGGCAAAATTGGACTTCAATATCGTACAATCTTTGC
C.gTXS2	AAAATGTTTAGAATTGGCAAAATTGGACTTCAATATCGTACAATCTTTGC
TaxusbrevifoliaTXSgene	AAAATGTTTAGAATTGGCAAAATTGGACTTCAATATCGTACAATCTTTGC

TaxusbaccataTXSgene	ATCAAGAGGAGTTGAAGCTTCTAACAAG <mark>GT</mark> GGGTGATAAATTGTCATACC
TaxusbaccataTXSmRNA	ATCAAGAGGAGTTGAAGCTTCTAACAAG
C.gTXS2	ATCAAGAGGAGTTGAAGCTTCTAACAAG <mark>GT</mark> GGGTGATAAATTGTCATACC
TaxusbrevifoliaTXSgene	ATCAAGAGGAGTTGAAGCTTCTAACAAG <mark>GT</mark> GGGTGATAAATTGTCATACC

TaxusbaccataTXSgene	TTCTCAATTTATTCAAAACCTAATTTTTTGGGGAGGAGAACATGAAGTAA
TaxusbaccataTXSmRNA	
C.gTXS2	TTCTCAATTTATTCAAAACCTAATTTTTTGGGGAGGAGAACATGAAGTAA
TaxusbrevifoliaTXSgene	TTCTCAATTTATTCAAAACCTAATTTTTTGGGGAGGAGAACATGAAGTAA
TaxusbaccataTXSgene	TAATCTAC
TaxusbaccataTXSmRNA	
C.gTXS2	TGATCTAC
TaxusbrevifoliaTXSgene	TAATCTAC

図 13 TXS2(952bp)遺伝子のアライメント

Fig. 13 Genome sequence alignment of TXS2(952bp) partial sequences

(<mark>紫</mark>の間)部分はイントロン

Regions between purple boxes are introns.

Taxus baccata tasy gene for taxadiene synthase(1797-2738bp)	921/952 (96%)
Taxus brevifolia taxadiene synthase gene(1830-2787bp)	917/956 (95%),
Taxus baccata taxadiene synthase mRNA(1248-1691bp)	436/443(98%)

C.gTXS3	AATTGAGAATTTTTATAGTTTAGATGCATTTCTTTTTAAGGTAAAAACAC
TaxusbaccataTXSmRNA	
TaxusbaccataTXSgene	AATTGAGAATTTTTATAGTTTAGATGCATTTCTTTTTAAGGTAAAAACAC
TaxusbrevifoliaTXSgene	AGTTGAGAATTTTTATAGTTTAGATGCATTTCTTTTTAAGGTAAAAACAC
C. gTXS3	CATTGGTACTCACAAAAACATCGTGTATGATTGGAAT <mark>AG</mark> TGGGAGTTGTA
TaxusbaccataTXSmRNA	TGGGAGTTGTA
TaxusbaccataTXSgene	CATTGGTACTCACAAAAACATCGTGTATGATTGGAAT <mark>AG</mark> TGGGAGTTGTA
TaxusbrevifoliaTXSgene	CATTGGTACTCACAAAAACATCGTGTATGATTGGAAT <mark>AG</mark> TGGGAGTTGTA

C.gTXS3	CTTCAATTGTTATGTACAAGAAAGGGAGTGGCTTGAAGCTGGGTATATAC
TaxusbaccataTXSmRNA	CTTCAATTGTTACGTACAAGAAAGGGAGTGGCTTGAAGCTGGGTATATAC
TaxusbaccataTXSgene	CTTCAATTGTTATGTACAAGAAAGGGAGTGGCTTGAAGCCGGGTATATAC
TaxusbrevifoliaTXSgene	CTTCAATTGTTATGTACAAGAAAGGGAGTGGCTTGAAGCCGGGTATATAC
	*********** ***************************
C. gTXS3	CAACTTTTGAAGAGTACTTAAAGACTTATGCTATATCAGTAGG
TaxusbaccataTXSmRNA	CAACTTTTGAAGAGTACTTAAAGACTTATGCTATATCAGTAGG
TaxusbaccataTXSgene	CAACTTTTGAAGAGTACTTAAAGACTTATGCTATATCAGTAGG
TaxusbrevifoliaTXSgene	CAACTTTTGAAGAGTACTTAAAGACTTATGCTATATCAGTAGG
	**** ***********

図 14 TXS3(193bp)遺伝子のアライメント

Fig. 14 Genome sequence alignment of TXS3(193bp) partial sequences (紫の間) 部分はイントロン

Regions between purple boxes are introns.

Taxus baccata tasy gene for taxadiene synthase(3243-3435bp)	192/193(99%)
Taxus brevifolia taxadiene synthase gene(3291-3483bp)	192/193 (95%),
Taxus baccata taxadiene synthase mRNA(2041-2144bp)	103/104(98%)

TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA C.gBAPTpartial

TaxusmediaBAPTmRNA TaxuscuspidataBAPTmRNA C.gBAPTpartial AGAGTATGCGGGGATCTTATTTTCTGAAAGCTTAATCCGCTCTGTTCTGA

CTGCTCAATTCCCATCCTATTTTCTGAAAGCTTTTTC--CTCTGTTCTGA

ATACTTAGAGATGAAGAAGACAGGTTCGTTAGCAGAGTTCCATGTGAATA ------ATGAAGAAGACAGGTTCGTTTGCAGAGTTCCATGTGAATA ATAATTAGAGATGAAGAAGGCAGATTCGTTAGCAGAGTTCCATGTGAATA ********* *** **** *****

TGATTGAGCGAGTCATGGTGAGACCGTGCCTGCCTTCGCCCAAAACAATC TGATTGAGCGAGTCATGGTGAGACCGTGCCTGCCTTCGCCCAAAACAATC TGATTGAGCGAGTCATGGTGAGACCGTGCCTGCCTTCGCCCAAAACAATC CTCCCTCTCCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATT CTCCCTCTCTCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATT CTCCCTCTCTCCGCCATTGACAACATGGCAAGAGCTTTTTCTAACGTATT ******* GCTGGTCTACGCTGCCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAG **GCTGGTCTACGCTGCCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAG** GCTGGTCTACGCTGCCAACATGGACAGAGTCTCTGCAGATCCTGCAAAAG ***** TGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGGTGCTGGTTTATTATTACCCTTTTGCT TGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGGTGCTGGTTTATTATTACCCTTTTGCT TGATTCGAGAGGCTCTCTCCAAGGTGCTGGTTTATTATTACCCTTTTGCT ***** GGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGGGAACTTGAAGTGGAGTGCACAGG GGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGGGAACTTGAAGTGGAGTGCACAGG GGGCGGCTCAGAAATAAAGAAAATGGGGGAACTTGAAGTGGAGTGCACAGG ****** GCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCATGGCTGACAGCGACCTTTCAGTCT GCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCATGGCTGACAGCGACCTTTCAGTCT GCAGGGTGTTCTGTTTCTGGAAGCCATGGCTGACAGCGACCTTTCAGTCT ***** TAACAGATCTCGATAACTACAATCCATCGTTTCAGCAGTTGATTTTTTCT TAACAGATCTGGATAACTACAATCCATCGTTTCAGCAGTTGATTTTTTCT TAACAGATCTCGATAACTACAATCCATCGTTTCAGCAGTTGATTTTTTCT

TaxusmediaBAPTmRNA	CTACCACAGGATACAGATATTGAGGACCTC
TaxuscuspidataBAPTmRNA	CTACCACAGGATACAGATATTGAGGACCTC
C.gBAPTpartial	CTACCACAGGATATAGATATTGAGGGACCA

図 15 BAPT 遺伝子配列 アライメント

Fig. 15 Genome sequence alignment of BAPT partial sequences from *Colletotrichum gloeosporioides* by Genome Walking

<mark>赤</mark>は開始コドン 開始コドン上流:5'非翻訳領域

Red box is start codon.Upper stream from start codon is 5' untranslated region.

Taxus x media phenylpropanoyltransferase (BAPT)mRNA(24-504bp) 459/481 (95%)

Taxus cuspidata phenylpropanoyltransferase mRNA(1-420bp) 413/420 (98%)

ここまでの研究で得られた部分配列の位置をまとめた模式図を下の Fig. 16, 17 に示した。*Cordyceps dipterigene* に関しては、TXS 遺伝子 877bp, BAPT 遺伝子 1233bp の情報を得た。*Colletotrichum gloeosporioides* では TXS 全長 3990bp のう ち 2299bp 分の情報を得た。また BAPT 遺伝子は 481bp 分の遺伝子情報を取得で き、全ての情報でイチイ属由来既知のものと 95%以上の高い相同性を示した。



図 16 Cordyceps dipterigene のシーケンス結果まとめ

Fig. 16 Results of TXS and BAPT sequences in Cordyceps dipterigene



図 17 Colletotrichum gloeosporioides のシーケンス結果まとめ Fig. 17 Results of TXS and BAPT sequences in Colletotrichum gloeosporioides

4-3-3 カヤ内生菌 Cordyceps dipterigene とイチイ内生菌 Colletotrichum gloeosporioides の成分分析

以下に、*Cordyceps dipterigene* と *Colletotrichum gloeosporioides* の菌体からの抽 出成分と液体培地中の成分の HPLC 分析の結果を示す。



ピーク番号	+D	面積	高さ	面積%	高さ%
Peak number	ιĸ	Area	Height	Area%	Height%
1	4.1	120000	7390	8.40	6.91
2	5.8	386000	27700	27.1	25.9
3	7.7	135000	9000	9.48	8.48
4	11.0	105000	6990	7.39	6.54
5	11.5	9600	1010	0.672	0.945
6	12.6	50800	3360	3.56	3.15
7	14.5	385000	30900	27.1	28.9
8	22.6	179000	15400	12.5	14.4
9	28.0	53400	5100	3.75	4.77

図 18 *Cordyceps dipterigene* 成分 HPLC 分析クロマトグラムとピークデータ Fig. 18 HPLC analysis of Extracts from *Cordyceps dipterigene* and peak table



ピーク番号	4D	面積	高さ	面積%	高さ%
Peak number	ικ	Area	Height	Area%	Height%
1	4.1	76700	5570	4.25	4.14
2	4.5	35400	2390	1.96	1.77
3	5.1	107000	7860	5.93	5.84
4	5.8	424000	30000	23.5	22.3
5	6.7	10200	838	0.563	0.622
6	7.3	262000	18200	14.5	13.5
7	7.7	152000	10100	8.42	7.47
8	11.0	113000	7420	6.29	5.51
9	11.5	7430	859	0.412	0.638
10	12.6	34800	2770	1.93	2.06
11	14.6	412000	33100	22.9	24.6
12	22.6	169000	15700	9.39	11.6

図 19 *Cordyceps dipterigene*培地の成分 HPLC 分析クロマトグラムとピークデータ Fig. 19 HPLC analysis of Extracts from medium of *Cordyceps dipterigene* and peak table



ピーク番号	4D	面積	高さ	面積%	高さ%
Peak number	lK	Area	Height	Area%	Height%
1	4.1	40700	2750	10.2	9.88
2	4.7	4970	991	1.24	3.56
3	4.9	115000	6810	28.7	24.5
4	5.5	6550	438	1.64	1.58
5	6.4	8880	1010	2.22	3.64
6	6.9	115000	6660	28.6	24.0
7	7.6	20000	2180	5.00	7.84
8	8.4	11100	836	2.78	3.01
9	9.8	34500	2350	8.62	8.47
10	10.6	3460	411	0.865	1.48
11	11.3	1620	161	0.405	0.579
12	11.7	2240	203	0.558	0.731
13	12.1	4870	448	1.26	1.61
14	12.5	3630	383	0.907	1.38
15	13.3	3060	286	0.763	1.03
16	13.6	25300	1880	6.31	6.76

図 20 *Colletotrichum gloeosporioides* 成分の HPLC 分析クロマトグラムとピークデ ータ

Fig. 20 HPLC analysis of Extracts from Cordyceps dipterigene and peak table



ピーク番号	4D	面積	高さ	面積%	高さ%
Peak number	lK	Area	Height	Area%	Height%
1	2.8	276000	8840	1.71	1.07
2	3.8	1490000	77300	9.25	9.35
3	4.1	1850000	95600	11.5	11.6
4	4.3	536000	89700	3.33	10.8
5	4.4	1620000	92600	10.1	11.2
6	4.8	1290000	92700	8.01	11.2
7	5.2	4150000	182000	25.8	22.0
8	5.7	2760000	110000	17.1	13.3
9	6.4	582000	21900	3.62	2.65
10	7.3	1030000	30200	6.40	3.65
11	9.0	512000	25700	3.18	3.11

図 21 *Colletotrichum gloeosporioides*の培地の成分 HPLC 分析クロマトグラムとピ ークデータ

Fig. 21 HPLC analysis of Extracts from medium of *Cordyceps dipterigene* and peak table

カヤ内生菌 *Cordyceps dipterigene*の成分分析の結果の Fig. 16 と Fig. 17 を比較 してみると、菌体成分と培地からの抽出成分が非常に似通っている。つまり、 *Cordyceps dipterigene* は生成した物質を培地中に放出していることが示唆され た。

また、Fig. 16 および 17 で見られた全てのピークのスペクトルを調べたがタキ ソイドに特徴的な 220nm あたりに極小値を取り、228~237nm あたりに極大値を 取る物質は発見できなかった(Ketchum1993)。

イチイ内生菌 Colletotrichum gloeosporioides の成分分析の結果の Fig.18 と Fig.19 を比較してみたが、菌体と培地中の成分に大きな相関はなさそうである。 そのため、Colletotrichum gloeosporioides は培地中に放出せずに菌体内に蓄えて いる微量成分が数多く存在することが確認できる。

また、*Cordyceps dipterigene*の場合と同様に、Fig. 18 および 19 で見られた全て のピークでスペクトルを取ったところ、菌体からの抽出成分である Fig.18 の tR6.9min の物質のスペクトルが、タキソイドに特徴的な 220nm あたりに極小値 を取り、237nm あたりに極大値を取った。(Fig. 20)



図 22 Colletotrichum gloeosporioides 成分分析 tR6.9 ピークのスペクトル Fig. 22 Absorption spectrum of tR6.9 product from Colletotrichum gloeosporioides



図 23 イチイ、カヤの抽出成分 tR7.0min の物質のスペクトルと、*Colletotrichum gloeosporioides*の抽出成分 tR6.9min の物質のスペクトル、Baccatin IIIのスペクトルの比較

Fig. 23 Compariso Absorption spectrum

緑:カヤの抽出成分

茶色:イチイの抽出成分

青: Colletotrichum gloeosporioides の抽出成分

水色:BaccatinⅢ

Green line:Spectrum of tR7.0min product extracted from *Torreya nucifera* Brown line: Spectrum of tR7.0min product extracted from *Taxus cuspidata* Blue line:Spectrum of tR6.9min product extracted from *Colletotrichum gloeosporioides* Light-Blue line: Spectrum of BaccatinIII

4-4 考察

イチイ科樹木内生菌の単離と同定

1993年に、太平洋イチイ(Taxus brevifolia)内生菌 Taxomyces and reanae がタキソ ールを生産すると報告されて以来、内生菌の利用は非常に魅力的な分野であっ た。しかし、その後大きな発見がない時期が続いていたが、イチイ属樹木との 共培養など新しい試みがされ始め(Li ら 2009)、近年再び研究が活発になってき ている。

これまでに発見されたタキソール生産性の内生菌はイチイ属樹木の内生菌で あることがほとんどであり、その中には今回の研究で単離されてきた *Phomopsis* sp.や *Phylosticta* sp.、 *Paraconiothyrium* sp.なども含まれている(Strobel ら 1996, Kumaran ら 2009a, Liu ら 2009)。このことからイチイ属樹木は種や生活環境が異 なっても、内生菌の種類に共通点が見いだせる。

内生菌のタキソール生成能の検討

これまで、タキソール生産性内生菌の存在は数多く発見されてきたが、タキ ソール生合成経路に関する知見は皆無であった。しかし、近年、TXS 遺伝子と BAPT 遺伝子、DBAT 遺伝子をタキソール生産性のマーカーとしたという報告が いくつかなされている(Zhour ら 2007, Zhang ら 2008, Miao ら 2009)。しかし、配 列情報を載せたものはなかった。しかし2009年にZhangらによって初めてDBAT 遺伝子の全長配列が、*Taxusx media*から単離された *Cladosporium cladosporioides* と *Aspergillus candidus* からクローニングされた(Zhang ら 2009a,b)。その DBAT 遺伝子は、推定のアミノ酸配列においても、既知のイチイ属のものと 97%とい う非常に高い相同性であった。

今回の研究において、イチイ内生菌の *Colletotrichum gloeosporioides* が TXS 遺 伝子、BAPT 遺伝子、T α H 遺伝子の部分配列を、カヤ内生菌の *Cordyceps dipterigene* が TXS 遺伝子と BAPT 遺伝子の部分配列を有していることを示した。

これは、タキソイド生成関連酵素においては、先の2つのDBAT遺伝子の報告に次いで3例目、TXS遺伝子、BAPT遺伝子、TαH遺伝子に関しては初の報告であると思われる。先のZhangらの報告や、本論文3章で報告したカヤ(Torreya nucifera)が有するTXS遺伝子、BAPT遺伝子、そして今回発見した Colletotrichum gloeosporioides と Cordyceps dipterigeneのTXS遺伝子とBAPT遺伝子の部分配列が、どれもイチイ属樹木の既知の酵素遺伝子と95%以上の高い相同性を示したことから、タキソイド生成関連酵素遺伝子は種を超えて保存性が高いことを示しており、タキソイド生成能を有しているかどうかのスクリーニングを行うマーカーとして利用できる信頼性を高めた。

一方、*Cordyceps dipterigene*の BAPT 遺伝子の上流配列がキャラボクのものと は異なっていたことから、イチイ属とは異なる転写制御を受けていることが分 かった。

また、今回の研究で、*Colletotrichum gloeosporioides* にタキソイドに特徴的な 220nm あたりに極小値を取り、237nm あたりに極大値を取る物質が存在してい ることを確認した。この物質の存在と遺伝子の部分配列の存在から、 *Colletotrichum gloeosporioides* がタキソイド生成能を有している可能性は高い。

近年ではイチイ属樹木以外の樹木にもタキソール生産性内生菌が存在していることが報告されてきているが(Gangadeviら 2008, Kumaranら 2008a,b,Kumaranら 2009b)、今回のカヤの内生菌にタキソイド類縁体があることと、タキソイド生成関連酵素遺伝子が存在しているという報告は、タキソール生産菌の探索の幅を広げるという意味でも意義深い。

これらのことから、イチイ属樹木以外の内生菌にもタキソール生産菌が存在していることが示唆された。

これまで、イチイ属樹木以外の植物で唯一タキソールの生産が報告されてい た西洋ハシバミにおいては(Bestoso ら 2006)、胴枯れ病の研究を行っている際に タキソールが発見された。しかし、それ以後の研究があまり進んでいないこと、 タキソールの生産が報告されている *Phomopsis* 属は植物によっては胴枯れ病を 引き起こすことなどから、西洋ハシバミから発見されたタキソールは内生糸状 菌由来のものであったのかもしれない。

参考文献

Bestoso F., Ottaggio L., Armirotti A., Balbi A., Damonte G., Degan P., Mazzei M., Cavalli F., Ledda B., Miele M. (2006) In vitro cell cultures obtained from different explants of Corylus avellana produce Taxol and taxanes. BMC Biothechnology 6 (45)

Chang W.C., Lee T.Y., Huang H.D., Huang H.Y., Pan R.L. (2008) PlantPAN; plant promoter analysis navigator, for identifying combinatorial cis-regulatory elements with distance constraint in plant gene group. BMC Genomics 9:561

Gangadevi V., Muthumary J. (2008) Taxol, an anticancer drug produced by an endophytic fungus Bartalinia robillardoides Tassi, isolated from a medicinal plant, Aegle marmelos Correa ex Roxb. World J. Microbiol. Biotechnol. 24: 717–724

Grotewold E., Drummond B.J., Bowen B., Peterson T. (1994) The myb-homologous P gene controls phlobaphene pigmentation in maize floral organs by directly activating a flavonoid biosynthetic gene subset. Cell 76:543-553

Jennewein S., Rithner C., Williams R., Croteau R. (2001) Taxol biosynthesis: taxane 13a-hydroxylase is a cytochrome P450- dependent monooxygenase. Proc Natl Acad Sci USA 98:13595–13600.

Ketchum R.E.B., Gibson D.M. (1993) Rapid isocratic reversed-phase HPLC of Taxanes on new columns developed specifically for Taxol analysis. Journal of Liquid Chromatography. 16(12): 2519-2530

Kumaran R.S., Muthumary J., Hur B.K. (2008a) Production of Taxol from Phyllosticta spinarum, an endophytic fungus of Cupressus sp. Eng. Life Sci. 8: 438–446

Kumaran R.S., Muthumary J., Hur B.K. (2008b)Taxol from Phyllosticta citricarpa, a leaf spot fungus of the angiosperm Citrus medica. J. Biosci. Bioeng. 106:103–106.

Kumaran R.S., Muthumary J., Kim E.K., Hur B.K. (2009a) Production of taxol from Phyllosticta dioscoreae, a leaf spot fungus isolated from Hibiscus rosa-sinensis.Biotechnol. Bioprocess Eng. 14: 76–83.

Kumaran R.S., Hur B.K. (2009b). Screening of species of the endophytic fungus Phomopsis for the production of the anticancer drug taxol. Biotechnol. Appl. Biochem. 54, 21–30

Li Y.C., Tao W.Y., Cheng L. (2009) Paclitaxel production using co-culture of *Taxus* suspension cells and paclitaxel-producing endophytic fungi in a co-bioreactor. Appl. Microbiol. Biotechnol. 83:233-239

Liu K., Ding X., Deng B., Chen W. (2009) Isolation and characterization of endophytic taxol-producing fungi from *Taxus chinensis*. J. Ind. Microbiol. Biotech.36:1171-1177

Miao Z., Wang Y., Yu X., Guo A., Tang K. (2009) New endophytic taxane production fungus from Taxus chinensi. Appl. Biochem. Microbiol. 45:81–86

Simpson S.D., Nakashima K., Narusaka Y., Seki M., Shinozaki K., Yamaguchi-Shinozaki K. (2003) Two different novel cis-acting elements of erd1, a clpA homologous Arabidopsis gene function in induction by dehydration stress and dark-induced senescence.Plant J. 33: 259-270

Strobel G.A., Hess W.M., Ford E., Sidhu R. S., Yang X. (1996) Taxol from fungal endophytes and the issue of biodiversity. J. Ind. Microbiol. Biotechnol. 17:417–423

Walker K., Fujisaki S., Long R., Croteau R. (2002a) Molecular cloning and heterologous expression of the C-13 phenylpropanoid side chain-CoA acyltransferase that functions in Taxol biosynthesis. Proc Nat Acad Sci USA 99:12715–12720.

Wildung M.R., Croteau R. (1996) A cDNA clone for taxadiene synthase, the diterpene cyclase that catalyzes the committed step of taxol biosynthesis. J Biol Chem 271:9201–9204

Zhang P., Zhou P. P., Yu L. J. (2009a) An endophytic Taxol-producing fungus from Taxus x media, Cladosporium cladosporioides MD2. Curr. Microbiol. 59: 227–232

Zhang P., Zhou P.P., Yu L.J. (2009b) An edophytic Taxol-producing fungus from Taxus x media, Aspergillus candidus MD3. FEMS Microbiol. Lett. 293: 55–159

Zhang P., Zhou P.P., Jiang C., Yu H., Yu L.J. (2008) Screening of taxol-producing fungi based on PCR amplification from Taxus. Biotechnol. Lett. 30: 2119–2123

Zhou X. et al. (2007) Screening of taxol-producing endophytic fungi from Taxus chinensis var. mairei. Appl. Biochem. Microbiol. 43: 439–443.

第5章 総括

第5章 総括

これまでの研究内容を総括する。

2章では、タキソールの主な供給方法であるイチイ属樹木の細胞培養法による 供給増加を目指して、イチイ属樹木のタキソイド生成関連酵素遺伝子の転写調 節因子に関する知見を得るため、イチイ属樹木で園芸種としても利用されてい て栽培しやすいキャラボクの遺伝子解析を行った。

その結果、タキソールの存在は確認されていたものの、タキソール生成関連 酵素遺伝子についての情報がほとんどなかったキャラボクに、7つのタキソイド 生成酵素遺伝子が存在していることが示せた。その中でも特にキーエンザイム と考えられるゲラニルゲラニルニリン酸を環化させタキサジエンを合成する TXSと、タキソールの供給方法の一つとなっている前駆物質 BaccatinIIIからの半 合成を触媒する BAPT という 2 つの酵素遺伝子をクローニングすることに成功 した。また、この 2 つの酵素遺伝子の上流配列を読み、その転写調節領域をデ ータベース PlantPAN を用いて解析した。その結果、TXS 遺伝子の上流にはアブ シジン酸応答配列とエチレン応答配列があり、これらの存在から、TXS の発現 は細胞の枯死によってスタートすることが示唆された。また、 BAPT 遺伝子は、 TAATBOX の代わりにイニシエーター配列を有しており、転写開始点の位置が 分かった。さらに、TXS 遺伝子、BAPT 遺伝子共通の特徴として光応答性配列 が多数存在していることが分かり、光条件をコントロールすることでイチイ樹 木の栽培や培養細胞法によるタキソールの供給量を増加させることができる可 能性が示唆された。

3 章では、タキソール生成能を有する新規植物を発見し、タキソールや前駆物 質の供給源の選択性を高めることを目的とし、イチイ属以外で唯一イチイ科に 分類されるカヤに着目して、その遺伝子解析および成分分析を行った。まず、 カヤのゲノム上にタキソイド生成関連酵素遺伝子配列の有無を PCR を用いて調 べた。その結果、ジテルペン合成酵素の GGPPS 遺伝子とタキソイドの 13 位を 水酸化する TαH 遺伝子の部分配列を有していることが分かった。

次に、タキソール生産のキーエンザイムである TXS と BAPT の存在可能性 をより正確に調べるために、ハイブリダイゼーションを行った。その結果バン ドが確認できたため、ゲル抽出 PCR とゲノムウォーキング法を用いて、TXS 遺 伝子と BAPT 遺伝子のクローニングを行った。その結果、TXS 遺伝子では 3248bp の部分配列が、BAPT 遺伝子では 444bp と 712bp の部分配列を読むことができ、 これらの酵素遺伝子の存在を確認した。また、これらの相同性が全て 95%以上 と非常に高く、タキソイド生成関連酵素遺伝子は属を超えて高い相同性を示す ことが示唆された。これは、タキソイド骨格という特殊で複雑な構造の物質を 基質とするためではないかと考えた。

また、今回取得した 4 つの遺伝子の部分配列情報は、全てカヤでは初めての 報告となる。

さらに、MeOH とクロロホルムを用いてカヤの葉から成分抽出し、HPLC で分析した。その結果、標品として用いたタキソールと Baccatin III の存在は確認できなかったが、イチイ、キャラボクの葉の抽出物と同じリテンションタイムのところに、タキソイドの特徴である 220nm あたりに極小値を取り、228~237nm の間で極大値を示す物質が存在していることが確認できた。

以上、遺伝子と成分という二つの側面から、カヤがタキソイドを生成できる ことが示唆され、これまでイチイ属特有の二次代謝物と考えられてきたタキソ イドの存在がイチイ科樹木へと広がった。

4章では、イチイ科植物のイチイ(*Taxus cuspidata*)とカヤ(*Torreya nucifera*) から内生菌を単離し、その遺伝子解析を行うことでタキソイド生成能を調べ、 新たなタキソール供給資源となりうる内生菌を探索することを目的とした。ま た、これまでに発見されてきた Taxol-producing fungiの遺伝子解析については例 がなく、今回の研究では、Taxol-producing fungi のタキソイド生成関連酵素遺伝 子についてまとめることを目的とした。

まず、イチイとカヤの内生菌を単離し、その rDNA の ITS 領域の配列を調べることで菌種を同定した。その結果、ほぼ同じ場所に生育するイチイとカヤの内生菌の宿主特異性がうかがえる結果となった。

また、今回単離されたイチイ内生菌のうち3種類、カヤ内生菌のうち2種類 は既にタキソール生産性が報告されているものであり、カヤの中に Taxol-producing fungi が存在していることが初めてわかった。

次に、タキソール生産性内生菌を探索するため、イチイ属樹木において配列 既知で、利用性の高いTXS 遺伝子、BAPT 遺伝子、TaH 遺伝子の配列からプロ ーブを作成して、ドットブロットハイブリダイゼーションを行い、タキソール 生産性の一次スクリーニングとした。イチイ内生菌 [Colletotrichum gloeosporioides]、 [Paraconiothyrium microdiplodia]、カヤ内生菌 [Cordyceps dipterigene]、H[Sordariomycete sp.]の4種において、TXS、TaH、BAPT 3 つす べての酵素遺伝子のプローブでハイブリダイズし、これらの酵素の遺伝子配列 を有する可能性が示唆された。4種のうち3種はタキソール生産性が報告され ているものであったが、カヤ内生菌[Cordyceps dipterigene]は新規の菌であった。 また、この他の菌においても、1つないしは2つの酵素のプローブでハイブリダ イズしており、今回のプローブでは3つ全てを検出できなかっただけで、これ らの内生菌にはタキソール生合成経路を有している可能性は捨てきれないが、 現段階においてはイチイ属樹木内でタキサン骨格の水酸化以降の段階におい て、 タキソール生産に関わっている菌種の可能性が推測された。

次にドットブロットの結果で TXS、TαH、BAPT 3 つすべての酵素遺伝子の プローブでハイブリダイズした 4 種の内、比較的成長の早いイチイ内生菌 *Colletotrichum gloeosporioides*と、新規のカヤ内生菌 *Cordyceps dipterigene*の遺伝 子解析を行った。サザンハイブリダイゼーション、ゲル抽 PCR、ゲノムウォー キング法を用いてタキソイド生成関連酵素遺伝子の存在確認を行った。

その結果、カヤ内生菌 *Cordyceps dipterigene* では TXS 遺伝子、BAPT 遺伝子、 TαH遺伝子の部分配列を有していることが分かり、既知のイチイ属のものと高 い相同性を示した。また、*Colletotrichum gloeosporioides*に関しては TXS 遺伝子、 BAPT 遺伝子の部分配列を有しており、やはり、既知のイチイ属樹木のものと 95%以上の相同性を示した。

*Cordyceps dipterigene*の BAPT 遺伝子に関しては上流配列を読むことができ、2 章で読めたキャラボクのものと比較したが、開始コドンの上流 100bp 程度はほ ぼ同じ配列であったが、それより上流配列は相同性がほとんどなかった。 *Cordyceps dipterigene*の上流配列にはキャラボクの場合にはなかった水ストレス や脱水応答の配列が存在しており、イチイ属とは異なる転写制御を受けている ことが分かった。

また、カヤの場合と同様に MeOH とクロロホルムを用いて成分を抽出し、 HPLC で分析を行ったが、タキソールと Baccatin III の存在は確認できなかったが、 タキソイドの特徴である 220nm あたりに極小値を取り、228~237nm の間で極大 値を示す物質が存在していることが確認できた。

これらのことから、イチイ内生菌 Colletotrichum gloeosporioides とカヤ内生菌 Cordyceps dipterigene がタキソイドを生産できることが示された。また、生成関 連酵素遺伝子の TXS 遺伝子、BAPT 遺伝子に関する報告は世界で初めてである。

本研究を通して、これまでイチイ属樹木特有の二次代謝物であると考えられ てきたタキソイドがイチイ科樹木とその内生菌に広く分布している可能性が示 唆された。また、その生成関連酵素遺伝子は種を超えて保存性が高いことがわ かったが、その転写調節因子に関しては、保存性はあまりなく、異なる発現制 御を受けていることが示唆された。

今までは生産性が低くあまり実用的でなかった内生菌であるが、生成関連酵素 遺伝子の相同性が高いという結果から、これらの遺伝子の有無によってタキソ イド生成能を有する内生菌の網羅的なスクリーニングが可能となり、より簡便 により生産性の高い種の発見が期待される。また、キャラボクは園芸種で樹高 も高くなく、他のイチイ属樹木よりプランテーションに向いていることから、 今回得られた上流配列の情報を生かして、乾燥条件や日照条件を調節して育て ることで、従来の細胞培養法だけにこだわるのではなく原植物をタキソールの 供給源として利用できる可能性が考えられる。

また、これまでカヤの培養細胞を利用した研究はほとんど行われておらず、 今回の結果から、イチイ属の他にカヤの細胞培養が新たな供給源となりうる可 能性が示された。

今回の結果から、キャラボク、カヤ、内生菌への期待が大きく膨らんだ。

謝辞

本研究を行うにあたり、様々な有益なご助言、ご協力をいただいた東京大学 大学院農学生命科学研究科生物材料科学専攻森林化学研究室の鮫島正浩教授に 御礼申し上げます。実験に関する適切なアドバイスだけでなく、進路に関する 相談にものっていただいた五十嵐圭日子准教授に心より御礼申し上げます。

また、日々の素晴らしい実験環境を整えてくださり、この5年間の研究生活 を一から築いてくださりました寺田珠実助教に大変感謝しております。他研究 室との交流や森林に関する様々な知見を学ぶ機会を下さった東京大学大学院農 学生命科学研究科樹芸研究所の鴨田重裕准教授に御礼申し上げます。実験の試 料を快く分譲してくださいました東京大学理学部付属小石川植物園のみなさま にも深く感謝しております。

また、毎日の研究の中に笑いと癒しをくれた研究室の先輩、後輩の皆さまに は大変感謝しております。

そして、わがままな自分を支え続けてくれた家族に感謝しています。

業績リスト

<論文>

- 1.著者:石野貴久、会沢栄志、寺田珠実、鮫島正弘、鴨田重裕 題名:「日本産イチイ科植物におけるタキソイド生成能」 掲載雑誌:『東京大学演習林報告』第百二十号 pp45-52 発行年: 2009 年 発行所:東京大学大学院農学生命科学研究科付属演習林
- 2.著者: 石野貴久、会沢栄志、寺田珠実、鮫島正弘、鴨田重裕
 題名:「日本産イチイ科植物内生菌のタキソイド生成能の検討」
 掲載雑誌:『東京大学演習林報告』第百二十六号 pp45-58
 発行年: 2011年 発行所:東京大学大学院農学生命科学研究科付属演習林

略歴

	学	歴	
平成	15年	3月31日	洛南高等学校卒業
平成	15年	4月1日	東京大学理科Ⅱ類入学
平成	17年	4月1日	東京大学農学部環境共生システム学専修進学
平成	19年	3月23日	東京大学農学部環境共生システム学専修卒業
平成	19年	4月1日	東京大学大学院農学生命科学研究科生物材料科学
			専攻 修士課程入学
平成	21年	3月23日	同上修了
平成	21年	4月1日	東京大学大学院農学生命科学研究科生物材料科学
			専攻 博士課程進学