リグノスチルベンジオキシゲナーゼアイソザイム 遺伝子群の解析

鴨田重裕*1•井上広喜*2•寺田珠実*3

Analysis of the genes of Lignostilbenedioxygenase isozymes.

Shigehiro KAMODA^{*1}, Hiroki INOUE^{*2}, and Tamami TERADA^{*3}

はじめに

スチルベンとカルコンは共にポリケチド合成酵素によって合成され.カルコン合成酵素は植物 に普遍的に分布し、スチルベン合成酵素は偏在することが知られている¹⁾。スチルベンはファイ トアレキシンとして有名であるが2-5).マツ属の心材スチルベンのやトウヒ属の樹皮スチルベン7) などマツ科樹木では構成的に存在するスチルベンが知られている。それらはいずれも防御物質と 考えられる。一方,本研究で取り上げた Sphingomonas paucimobilis TMY1009 はそれらを分解 する酵素を持つ8-10)攻撃者と考えられる。著者らはスチルベンを介した、植物と植物を取りまく 生物間の相互関係を詳らかにして行こうと考えている。S. paucimobilis TMY1009は、4位に水 酸基を持つ*trans*-スチルベンを分解するリグノスチルベンジオキシゲナーゼ(LSD)アイソザイ ム群を産する⁸⁾。LSDには4つのアイソザイムが確認されており、それらは全て2量体酵素でαα. $\alpha\beta$, $\beta\beta$ そして γ という構成を取ることが分かっている 9,10 。これまでに α および β サブユニットの 遺伝子をクローニングし^{11,12)}、大腸菌内で両遺伝子を同時に発現させることでαβヘテロ2量体 が産生されることも確認された¹³⁾。一方.酵素精製の過程ではαγおよびβγヘテロ2量体は認め られなかった^{9,10)}。この様にγサブユニットは他のサブユニットと混成して2量体を構成しない 可能性が高く、この点で特異的な存在と考えられた。LSDの4次構造と酵素機能との相関を探る 観点からも、γサブユニットがαないしβサブユニットとヘテロ2量体を形成するか否かは、大変 興味深い重要なポイントである。本研究ではα, β, γの各サブユニット遺伝子を特異的に検出す る PCR primer を作製し、LSD 遺伝子群の解析を行ったので報告する。

材料および実験方法

1. γサブユニットのアミノ酸情報の取得

先ず, 既報¹⁰⁾に従い *S. paucimobilis* TMY1009 を培養し, 収集した菌体を超音波破砕し, カ ラムクロマトグラフィーにより LSD-IV (γγ) を電気泳動的に単一に精製した。更に RP-HPLC 精 製を行い, 収集した γ サブユニットをリシルエンドペプチダーゼで消化し, その処理断片を RP-

*3 東京大学大学院農学生命科学研究科生物材料科学専攻 Department of Biomaterial Science, Graduate School of Agricultural and Life Sciences, The University of Tokyo

^{*1} 東京大学大学院農学生命科学研究科附属演習林樹芸研究所

Arboricultural Research Institute, Graduate School of Agricultural and Life Sciences, The University of Tokyo *2 理化学研究所植物科学研究センター

RIKEN Plant Science Center

HPLCにより単離した。未消化のγサブユニットおよび単離したペプチドp21のN末端アミノ酸 配列を分析した。

2. α , β , γ サブユニット遺伝子検出プライマーの設計

ペプチド p21のN 末端アミノ酸配列中で α および β と相同性が低い部分に対応する塩基配列を 基に18merのアンチセンス方向のミックスプライマーを作製した (primer lsdC309r)。既知の α サ ブユニット遺伝子 (*lsdA*)の開始コドンを含むセンス方向 20merを primer lsdA-N,終止コドン を含むアンチセンス方向 18mer を primer lsdA-C,全く同様に β サブユニット遺伝子 (*lsdB*)の 開始コドンを含むセンス方向20merを primer lsdB-N,終止コドンを含むアンチセンス方向18mer を primer lsdB-C Nとした。 γ サブユニットのN末端1番目のアミノ酸残基 Alaより6番目のThr までのアミノ酸配列は β サブユニットの配列に一致したので,primer lsdB-Nを γ サブユニットの N 末端側 primer に流用した。primer lsdA-N と primer lsdA-C を合わせて primer A set, primer lsdB-N と primer lsdB-Cを合わせて primer B set, primer lsdB-N と primer lsdC309r を合わせて primer C set とした。

3. PCRの条件

Primer AおよびB setでは98°C1′, (98°C20″, 72°C2′) × 30. primer C setでは98°C1′, (98°C20″, 45°C30″, 72°C2′) × 35 で PCR を行った。DNA ポリメラーゼは 3′ → 5′ エキソヌクレアーゼ活性 を有する Ex Taq (Takara社) を用いた。

4. 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

S. paucimobilis TMY1009の全DNAに対して各primer setでPCRを行い, それらの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 社)を用いて TA クローニングした。コンピテントセルは自作した E. coli DH5 α を用い, 培養はアンピシリン(100 μ g/ml)入りのLB 培地で行った。

コロニーからボイル法で DNA を調製し, pGEM-T Easy Vector 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 primer を用いた PCR により挿入断片のサ イズ確認を行い, 陽性クローンの絞込みを行った。陽性クローンでは PCR primer 直後の塩基配 列を解析した。解析にはアプライドバイオシステム社 ABI プリズム 310DNA 解析装置を用いた。

結果と考察

 γ サブユニットをリシルエンドペプチダーゼで消化したペプチドの RP-HPLC 解析の結果を Fig.1 に示した。矢印で示したペプチドp21を単離し、未消化の γ サブユニットと共にN末端アミノ酸配列を分析し、既知の α 、 β サブユニットのアミノ酸配列と比較した (Fig.2)。それらの情報を基に設計した primer を Fig.3 に示した。その primer A, B, C set による *lsd* 遺伝子の検出状況を Fig.4 に示した。primer A set では *S. paucimobilis* TMY1009の全DNA 或いは *lsd*A 遺伝子を含む プラスミド pKHN2590¹¹)をテンプレートとした場合に 1.5kbの PCR 産物が認められ、*lsd*B 遺伝 子を含むプラスミド pKHE1700¹²)をテンプレートとした場合にはPCR産物は認められなかった。 同様に、primer B set では *S. paucimobilis* TMY1009の全 DNA 或いは *lsd*B 遺伝子を含む



Fig. 1. RP-HPLC analysis of peptidase-digested γ subunits.

pKHE1700 をテンプレートとした場合に 1.5kb の PCR 産物が認められ, *lsd*A 遺伝子を含む pKHN2590をテンプレートとした場合には PCR 産物は認められなかった。一方, primer C set で

	1 60				
А	<u>MAHFPO</u> TPGFSGTLRPLRIEGDILDIEIEGEVPPQLNGTFHRVHPDAQFPPRFEDDQFFNG				
В	<u>MAHFPD</u> TSGMTGVLRPLRIEGDILDLEVEGEIPAQLDGTFHRVHPDAQFPPRFEDDQFFNG				
С	AHFPDTPAFTGFNAPSRIE?DIPNL				
	61 120				
A	DGMVSLFRFHDGKIDFRQRYAQTDKWKVERKAGKSLFGAYRNPLTDDASVQGMIRGTANT				
В	DGMVSLFRFHDGKIDFRQRYAQTDKWKVERKAGKSLFGAYRNPLTDDASVQGMIRGTANT				
	121 180				
А	NVMVHAGKLYAMKEDSPCLIMDPLTLETEGYTNFDGKLQSQTFCAHPKIDPVTGNLCAFA				
В	NVMVHAGKLYAMKEDSPCLIMDPLTLETEGYTNFDGKLKNQTFSAHAKIDPVTGNFCNFG				
	181 240				
А	YGAKGLMTLDMAYIEISPTGKLLKEIPFQNPYYCMMHDFGVTEDYAVFAVMPLLSSWDRL				
В	YAATGLLTTDCSYFEIDPAGNLLFETEFQVPYYCMMHDYGLTEHYAIFHIVPCSPNWDRL				
	241 300				
A	EQRLPFFGFDTTLPCYLGILPRNGDARDLRWFKTGNCFVG-HVMNAFNDGTKVHIDMP				
В	${\tt KAGLPHFGFDTTLPVWLGVVPRGPGVTNKDVRWFKAPKTIFASHVMNAFEEGSKIHFDTP}$				
p21	VHVDVP				
	301 360				
А	VSRNNSFPFF-DVHGAPFDPVAGQGFLTRWTVDMASNGDSFEKTERLFDRPDEFPRIDER				
В	QAENNAFPFFPDIHGAPFDPVAARPYLHRWTVDLGSNSEDFAEVRQLTSWIDEFPRVDAR				
p21	EA <u>ENNMFPF</u> FPDVHGAGFN				
	361 420				
А	YATRAYRHGWMLILDTEKPYEAPGGAFYALT-NTLGHIDLATGKSSSWWAGPRCAIQEPC				
В	YVGQPYRHGWGLVMDPEMEMEFARGRASGFKMNRIGHWDHATGKEDSWWCGPQSIIQEPC				
	421 480				
А	FIPRSPDAPEGDGYVIALVDDHVANYSDLAIFDAQHVDQGPIARAKLPVRIRQGLHGNWA				
В	FVPRMADSAEGDGYIIALVDNLITNYSDLVVLDALNLKDGPIGRAKLPIRLRSGLHGNWA				
	481				
A	DASR <u>LAVAA</u>				
В	DASK <u>LPIAA</u>				
Fig. 2. Comparison of amino acid sequences of LSD subunits.A; deduced from <i>lsd</i>A. B; deduced from <i>lsd</i>B. C; intact γ subunit. p21; peptide digested by					

は*S. paucimobilis* TMY1009の全DNA をテンプレートとした場合のみ0.9kbのPCR 産物が認められ, *lsd*A 遺伝子を含む pKHN2590 ないしは *lsd*B 遺伝子を含む pKHE1700 をテンプレートとし

The number shows amino acids sequence numbers. The under lines show the primer positions.

peptidase.

68

primer IsdA-N	ATGGCCCATTTCCCGCAGAC
primer IsdA-C	TCAGGCGGCGACGGCCAG
primer IsdB-N	ATGGCCCACTTCCCCGACAC
primer lsdB-C	TCAGGCGGCGATCGGCAG
primer IsdC-N	= primer lsdB-N
primer lsdC309r	AASGGRAACATRTTRTTYTC

Fig. 3. Primers specific for LSD subunits. S=G+C, R=A+G, Y=C+T

た場合には PCR 産物は認められなかった。このことから primer C set で検出されたものは *lsd*A および *lsd*B のいずれでもないと考えられた。

更に各 primer set による PCR 産物を TA クローニングし、それらの塩基配列解析を行った。ま ず、primer C set での結果について述べる。primer lsdB-N 直後の塩基配列は CCT-GCC-TTC-ACC-GGC-TTC-AAC-GCC-CCT-TCG-CGC-ATC-GAG-TGC-GAC-ATT-CCG-AAC-CTG で あり、アミノ酸に翻訳すると PAFTGFNAPSRIECDIPNL となり、Fig.2 に示したインタクトなγ サブユニットのN 末端アミノ酸配列と一致した。また、primer lsdC309r 直後の塩基配列は CGC-TTC-GGG-CAC-GTC-GAC-ATG-GAC であり、相補鎖をアミノ酸に翻訳すると VHVDVPEA と なり Fig.2 に示したペプチダーゼ消化したペプチド p21 のN 末端アミノ酸配列と一致した。この ことから、primer C set を用い検出されたものはγサブユニット遺伝子 (*lsd*C) であると考えられ た。次に primer A, B set での結果について述べる。各クローンの primer 直後の塩基配列は、既知 の*lsd*A,B の塩基配列と一致した。このことから、primer A,B set では *lsd*A,B 遺伝子がそれぞれ 検出されることが確認された。以上のことから、primer A, B, C set により、*lsd*A, B, C 遺伝子を 特異的に検出可能と考えられた。

TA クローニングでは陽性クローンが複数得られたので、それらの塩基配列を更に詳細に比較 した。primer A set では5クローン、primer B set では6クローン、C set では3クローンを用い た。解析は各クローンのN 末端側の360塩基とC 末端側の360塩基を用いて行った。Fig.5 に示 したようにprimer A set では5クローン全てが互いに異なる配列を示し、既知の*lsd*A と一致する ものは観察されなかった。それらはアミノ酸残基にして8箇所で既知の*lsd*A の塩基配列と1ない し2塩基異なった。Fig.6 に示したようにprimer B setでは6クローン中4クローンは既知の*lsd*B の塩基配列と一致した。残り2クローンは異なる箇所で既知の*lsd*B の塩基配列と一塩基異なっ た。primer C set では3クローン全ての塩基配列は一致した。DNAポリメラーゼによる転写ミス はどの場合にもほぼ同程度の確率で起こるものと考えられる。ところが*lsd*A では一塩基の置換 が他に比べて多く観察された。想像の域を出ないが、このバリエーションの出現頻度はサブユ ニットをコードする遺伝子のコピー数を反映しているのではないかと思われた。LSD アイソザイ ムの中で LSD-I(αα) が最も多い⁹⁾のは、*S. paucimobilis* TMY1009 が*lsd*A 遺伝子を複数持つか らで、*lsd*B 遺伝子は複数あるが*lsd*A 遺伝子より少なく、γγ体が少ないのは*lsd*C 遺伝子が1つし か存在しないから、と説明できるのかも知れない。なお、現時点では*lsd*A 遺伝子群や*lsd*B 遺伝



Fig. 4. What *lsd* gene is detected by PCR with primer A, B, and C set ? template G; genomic DNA of *S. paucimobilis* TMY1009 template *lsd*A; *lsd*A gene on plasmid pKHN2590 template *lsd*B; *lsd*B gene on plasmid pKHE1700 λ; λ DNA digested with *Hind*III Arrows indicate size of DNA fragments

14	30	52	68	86	454	430	413
CGA	GAA	TTC	CGC	TGG	CAG	GTG	GAG
CAA	GAG	TTC	CGC	TGG	CAG	GTG	GAG
CGA	GAA	TTC	CGC	TGG	TAG	GTG	GAG
CGA	GAA	TTC	TGC	TGG	CAG	GTT	GGG
CGA	GAA	TTC	CGC	CGG	CAG	GTG	GAG
CGA	GAA	CTC	CGC	TGG	CAG	GTG	GAG
	14 CGA CGA CGA CGA CGA CGA	1430CGAGAACAAGAGCGAGAACGAGAACGAGAACGAGAA	143052CGAGAATTCCAAGAGTTCCGAGAATTCCGAGAATTCCGAGAATTCCGAGAACTC	14305268CGAGAATTCCGCCAAGAGTTCCGCCGAGAATTCCGCCGAGAATTCTGCCGAGAATTCCGCCGAGAACTCCGC	1430526886CGAGAATTCCGCTGGCAAGAGTTCCGCTGGCGAGAATTCCGCTGGCGAGAATTCTGCTGGCGAGAATTCCGCCGGCGAGAACTCCGCCGGCGAGAACTCCGCTGG	1430526886454CGAGAATTCCGCTGGCAGCAAGAGTTCCGCTGGCAGCGAGAATTCCGCTGGTAGCGAGAATTCTGCTGGCAGCGAGAATTCCGCCGGCAGCGAGAATTCCGCCGGCAGCGAGAACTCCGCTGGCAG	1430526886454430CGAGAATTCCGCTGGCAGGTGCAAGAGTTCCGCTGGCAGGTGCGAGAATTCCGCTGGTAGGTGCGAGAATTCTGCTGGCAGGTTCGAGAATTCCGCCGGCAGGTTCGAGAATTCCGCCGGCAGGTGCGAGAACTCCGCTGGCAGGTG

Fig. 5. Comparison of the sequences of TA cloned *lsd*A gene.

amino acid No.	91	415
ladB	AAG	ATC
ladBset No13	AAG	ATC
ladBset No14	ATG	ATC
ladBset No15	AAG	ATC
ladBset No16	AAG	ATC
ladBset No17	AAG	ATC
ladBset No18	AAG	CTC

Fig. 6. Comparison of the sequences of TA cloned *lsd*B gene.

子群という括り方ができるかどうかについて議論するには十分なデータがない。今後,十分に検 証されなくてはならない。

要 旨

スチルベンは有名なファイトアレキシンの一つである。この研究ではそのスチルベンを分解す る能力を持つ細菌 *Sphingomonas paucimobilis* TMY1009 を取り上げる。スチルベン型ファイト アレキシンとそれを分解する菌の産生する酵素リグノスチルベンジオキシゲナーゼの関係は、 ファイトアレキシンを生産する植物とそれを攻撃する微生物との攻防を探るモデルケースであ る。リグノスチルベンジオキシゲナーゼはα, β, γサブユニットからなる二量体酵素でαα, αβ, βB, wの4種のアイソザイムが確認されている。

第三のγサブユニットをペプチダーゼで分解し、分解産物のN末端アミノ酸配列情報を得、それを基に未知のγサブユニット遺伝子を検出するプライマーセットを開発した。それにより既知の*lsd*A.Bと異なる*lsd*遺伝子の検出が確認された。それはγサブユニット(*lsd*C)遺伝子と思われた。

キーワード: リグノスチルベン・リグノスチルベンジオキシゲナーゼ・サブユニット・遺伝 子・検出プライマー

引用文献

- AUSTIN, M.B. and NOEL, J.P. (2003) The Chalcone Synthase Superfamily of Type III Polyketide Synthases. Nat. Prod. Rep. 20: 79-110.
- PRYCE, R. J. and LANGCAKE, P. (1977) α-Viniferin: An Antifungal Resveratrol Trimer from Grapevines. Phytochemistry 16: 1452-1454.
- LANGCAKE, P., CORNORD, C. A. and PRYCE, R. J. (1979) Identification of Pterostilbene as a Phytoalexin from *Vitis vinifera* Leaves. Phytochemistry 18: 1025-1027.
- INGHAM, J. L. (1976) 3,5,4'-Trihydroxystilbene as a Phytoalexin from Groundnuts (*Arachis hypogaea*). Phytochemistry 15: 1791-1793.
- KEEN, N. T. and INGHAM, J. L. (1976) New Stilbene Phytoalexins from American Cultivars of Arachis hypogaea. Phytochemistry 15: 1794-1795.
- FANG, J., SU, M. W. C., CHENG, Y. S. (1998) Flavonoids and Stilbenes from Armand pine. Phytochemistry 27: 1395-1398.

- 7) ARITOMI, M. and DONELLY, D.M.X. (1976) Stilbene Glucosides in Bark of *Picea sitchensis*. *Phytochemistry* **15**: 2006-2008.
- KAMODA, S., TERADA, T. and SABURI, Y. (2003) A Common Structure of Substrate Shared by Lignostilbenedioxygenase Isozymes from *Sphingomonas paucimobilis* TMY1009. Biosci. Biotecnol. Biochem. 67: 1394-1396.
- KAMODA, S. and SABURI, Y. (1993) Structural and Enzymatical Comparison of a Lignostilbene-α,β-Dioxygenase Isozymes I, II, and III, from *Pseudomonas paucimobilis* TMY1009. Biosci. Biotechnol. Biochem. 57: 931-934.
- KAMODA, S., TERADA, T. and SABURI, Y. (1997) Purification and Some Properties of Lignostilbene-α,β-Dioxygenase Isozyme IV from *Pseudomonas paucimobilis* TMY1009. Biosci. Biotechnol. Biochem. 61: 1575-1576.
- KAMODA, S. and SABURI, Y. (1993) Cloning, Expression, and Sequence Analysis of a Lignostilbene-α,β-Dioxygenase Gene from *Pseudomonas paucimobilis* TMY1009. Biosci. Biotechnol. Biochem. 57: 926-930.
- 12) KAMODA, S. and SABURI, Y. (1995) Cloning of a Lignostilbene-α,β-Dioxygenase Isozyme Gene from *Pseudomonas paucimobilis* TMY1009. Biosci. Biotechnol. Biochem. **59**: 1866-1868.
- 13) KAMODA, S., TERADA, T. and SABURI, Y. (2005) Production of Heterogeneous Dimer Lignostilbenedioxygenase II from *lsdA* and *lsdB* in *Escherichia coli* Cells. Biosci. Biotechnol. Biochem. 69: 635-637.

(2006年4月28日受付) (2006年7月10日受理)

Summary

We wished to gain a better understanding of the interaction between plants and the microorganisms around plants through chemical interaction. Our study was designed to understand the offensive and defensive battle between plants armed with stilbenoid and microorganisms armed with stilbenoid detoxication enzyme. Stilbenoid is one of the most well-known phytoalexins. We focused on *Sphingomonas paucimobilis* TMY1009 that produced four lignostilbenedioxygenase (LSD) isozymes, degrading stilbenoid type phytoalexin. LSD isozymes I, II, III, and IV were composed of $\alpha\alpha$, $\alpha\beta$, $\beta\beta$ and $\gamma\gamma$ subunits, respectively, and showed different substrate specificities. The genes of α and β subunits of LSDs have already been cloned and sequenced.

The peptides of γ subunits digested by peptidase were analyzed for their N terminal amino acids. The deduced primers for the γ subunit made it possible to detect an unknown *lsd* gene that was thought to be the gene of the γ subunit (*lsd*C).

Key words: Lignostilbene, lignostilbenedioxygenase, subunit, gene, detection primers