

Calophyllum inophyllum の抗 HIV 活性成分 *inophyllum A, B, C, D, E, P* の 液体クロマトグラフィーによる分析法の確立

河津 一儀・仁戸田照彦・神崎 浩

(生物資源開発学講座)

An Analytical Method of Inophyllums A, B, C, D, E, and P, Anti-HIV Constituents of *Calophyllum inophyllum* by HPLC

Kazuyoshi Kawazu, Teruhiko Nitoda, and Hiroshi Kanzaki

(Department of Bioresources Chemistry)

In order to optimize cell culture conditions for producing inhibitors of HIV reverse transcriptase isolated from *Calophyllum inophyllum*, a rapid and accurate analytical method for determining the quantity of the inhibitors, inophyllums A, B, C, D, E, and P was desired. We have established a quantitative analytical method using HPLC, together with LCMS.

Key words : LC-MS, 4-Phenylcoumarin, Guttiferae, HIV reverse transcriptase, AIDS

緒 言

Calophyllum inophyllum (和名 テリハボク) は、オトギリソウ科に属する亜熱帯性常緑高木で、樹皮や根や種子が生薬として用いられ、また、葉は魚毒として利用してきた。

最近、この *C. inophyllum* の成分である inophyllum A, B, C, D, E, P (Fig. 1) が、抗 HIV 活性 (HI ウィルスの逆転写酵素、HIVRT、阻害活性) を持つことが報告された。特に、inophyllum B, P は強い活性を示している¹⁾。

これらの 6 化合物のうち、inophyllum P 以外の 5 化合物 inophyllum A-E は、著者の 1 人らが^{2,3)}、すでに 1968 年に、*C. inophyllum* の葉から魚毒成分として単離構造決定し命名していたものである。4-フェニルクマリン類縁体であり、12 位の炭素が、カルビノール炭素か、ケトン炭素かで、大きくアルコール体とケトン体の 2 つに分けられる (Fig. 1)。

抗 HIV 活性に関する報告の出現により、inophyllum 化合物群は注目されてきている。しかし、現在の供給源は、天然植物体からの抽出のみである。そこで、*C. inophyllum* の培養細胞による生産の可能

性を追究することは意義あることと考えた。培養生産の条件検討のためには、inophyllum 化合物の迅速かつ正確な定量法を確立しておかなければならない。本報では HPLC の分析条件を検討し、定量法を確立したので報告する。

材料と方法

高速液体クロマトグラフィー (HPLC)

Inophyllum 化合物の分離定性定量分析には Inertsil ODS-3 カラム (GL Sciences, 5 μm, φ 4.6 × 250 mm) を装着した日立 L-7000 を用いた。

液体クロマトグラフィー—マススペクトル (LCMS)

高速液体クロマトグラフィーによる分離ピークの化合物確認および目標化合物の溶出位置の探索は、LCMS で行った。LCMS は、高速液体クロマトグラフィーに用いたと同じカラムを装着した島津 LC-10AD を連結した日本電子質量分析装置 JMS-SX 102A を用いて、フリット FAB モードで陽イオンを測定した。加速電圧は、8.0 kV とし、マトリックスのグリセリンは 1 % メタノール溶液として、

Received October 1, 1997

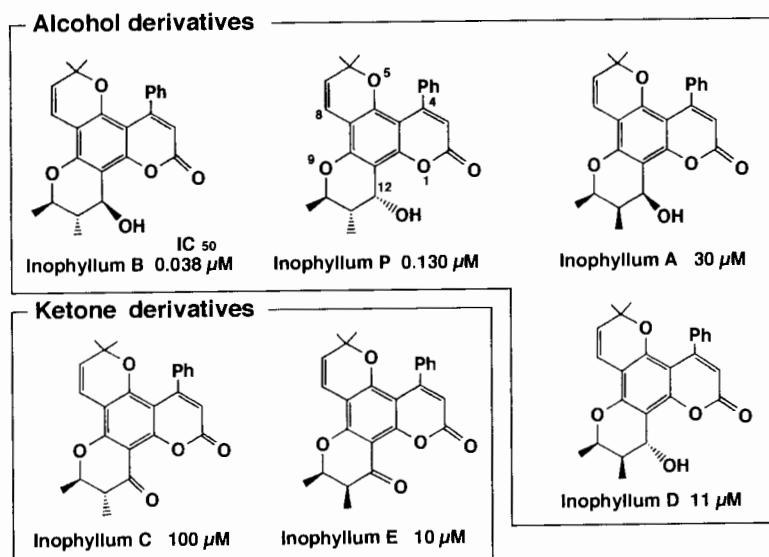


Fig. 1 Chemical structures and HIVRT inhibitory activities of inophyllum compounds.

LC1000 (Yokogawa Analytical Systems) により毎分0.3ml挿入した。溶離液の溶出速度は毎分1mlとし、スプリット比は通常、200:1とした。

Inophyllum 化合物の標品

Inophyllum 化合物の標準試料としては、著者の1人らが以前に *C. inophyllum* の葉から単離した^{2,3)} inophyllum A-E のうち、現在も著者が保有する inophyllum A および C を、メタノール溶液として用いた。

C. inophyllum 葉の抽出物

マレーシア、セルダンの UPM (Universiti Putra Malaysia) の構内で採取した *C. inophyllum* の苗木を、ポットに植え、温室で栽培した。その新鮮葉(2.53 g)を採取し、鋸で帯状(約1cm幅)に切断した後、5倍量のメタノールに1週間浸漬した。綿ろ過し濃縮した後、水を加え、等量の酢酸エチルで3回抽出した。酢酸エチル層を無水硫酸ナトリウムで乾燥後、濃縮乾固し、酢酸エチル抽出物(38.41mg)を得た。少量の酢酸エチルに再溶解して、セルロースパウダーを加えた。減圧で酢酸エチルを除去乾燥した後、ジエチルエーテルを加えて、ジエチルエーテル抽出物(23.6mg)を得た。メタノール溶液(944 $\mu g/ml$)とし、5 μl を HPLC 分析に供した。

結果

HPLC 分析条件の検討

Inophyllum A および C の標品を用い、HPLC の

分析条件を検討した。検出は、inophyllum A の極大吸収波長286nmで行い、溶離液としては、水—メタノールを毎分1mlの流速で用い、メタノール濃度を、メタノール100%から95%，90%と徐々に下げていくと、inophyllum A と inophyllum C はメタノール100%ではそれぞれ、 t_R 4.84 min, 4.22 min, 95%ではそれぞれ、6.37 min, 5.20 min, 90%ではそれぞれ、9.00 min, 6.88 min となった。90%メタノールで inophyllum A, C の溶出時間の差が、2分以上となったので、この条件で葉の抽出物の分析を試みたが、inophyllum A, C と他の成分のピークが完全に分離しなかったので、さらに80%，70%にメタノール濃度を下げたところ、80%では inophyllum A は t_R 23.35 min, inophyllum C は t_R 15.72 min となり、70%メタノールでは溶出しなかった。そこで、78%，76%，75%のメタノール濃度で分析したところ、78%ではそれぞれ、 t_R 31.90 min, 20.80 min, 76%では、40.35 min, 25.88 min, 75%では、45.59 min, 28.90 min となり、76%メタノールを用いれば、inophyllum A, C のピークが他の成分のピークと完全に分離し、また溶出時間も長すぎないので、この条件で分析を行うことにした。この条件での両標品の検出限界はそれぞれ、0.6 ng, 0.18 ngであった。

HPLC における分離ピークの LC/FABMS による化合物確認

葉抽出物の HPLC 上、標品 inophyllum A, C と

同じ保持時間を示すピークのマススペクトルを、LC/FABMS で測定して、*inophyllum A, C* であることを確認した (Fig. 2)。

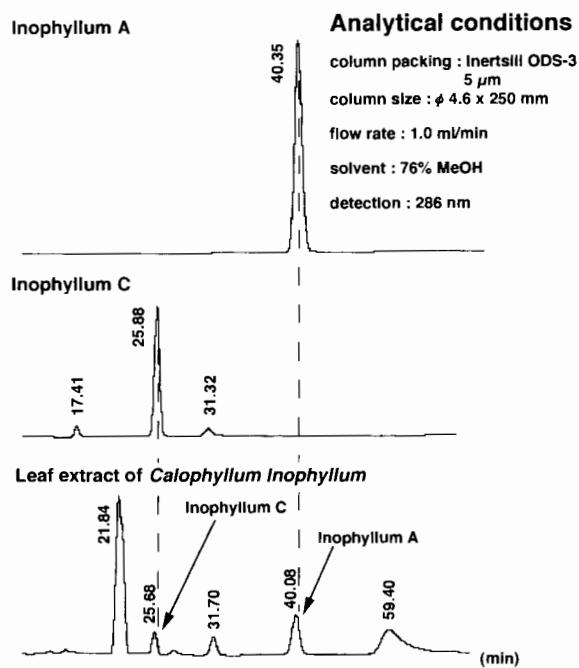


Fig. 2 HPLC traces of the leaf extract of *C. inophyllum* and authentic samples.

他の *inophyllum* 化合物の HPLC 上の溶出位置（保持時間）のマススペクトルによる探索

アルコール体の分子量は404であるので、水素付加分子イオン m/z 405のマスクロマトグラム (Fig. 3) を、葉の抽出物について測定したところ t_R 13.33 min の *inophyllum A* 以外に11.08 min に顕著なピークが観測されたので、そのマススペクトルを取り出したところ、*inophyllum A* と類似のスペクトルであった。したがって、アルコール体である *inophyllum B, D, P* のうちのいずれかである。また、ケトン体の分子量は402であるので、水素付加分子イオン m/z 403のマスクロマトグラム (Fig. 4) を、葉の抽出物について測定したところ、 t_R 9.92 min の *inophyllum C* の少し前 (8.92 min) に、大きいピークが観測され、そのマススペクトルは、*inophyllum C* と同様のスペクトルを示したので、*inophyllum C* の異性体である *inophyllum E* と推定した。

以上の結果から、*C. inophyllum* の葉の抽出物の HPLC における t_R 21.84 min のピークが *inophyllum E*、25.68 min のピークが *inophyllum C*、31.70 min のピークが *inophyllum B, D, P* のうちのいずれか、40.08 min のピークが *inophyllum A* であることが明らかとなった。4つのピークは完全に分離してい

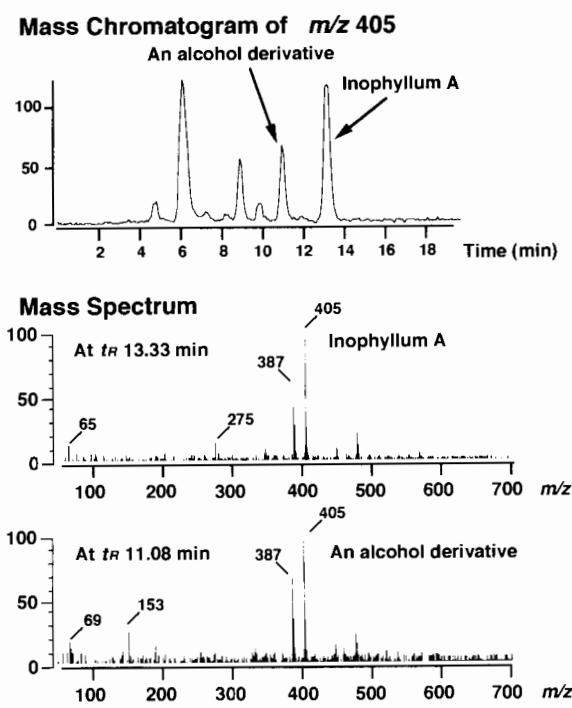


Fig. 3 Mass chromatogram of m/z 405 of the leaf extract and mass spectra of prominent peaks.

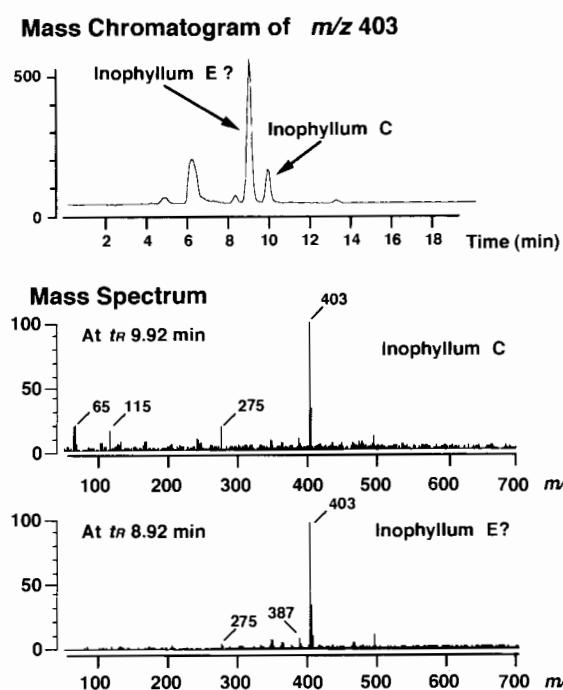


Fig. 4 Mass chromatogram of m/z 403 of the leaf extract and mass spectra of prominent peaks.

るので、分析条件が確立できたと考えてよい。

Inophyllum 化合物の定量

分離条件が確立できたので、定量を試みた。検量線はアルコール体の標品として inophyllum A を、ケトン体の標品として C を用いて作成した。Inophyllum A, C の標品の、数種類の濃度のメタノール溶液を調製し、HPLC に供し、ピーク面積を測定した。分析は 2 度ずつを行い、縦軸にピーク面積を、横軸に試料注入量をとり、それぞれの検量線を作成した。葉の抽出物を 1.9mg ずつ 2 回注入して、ピーク面積から葉中の inophyllum 化合物含有量を求めた結果、新鮮葉キログラム当たり、inophyllum A, 1 アルコール体、C, E の含量は、それぞれ 120mg, 46mg, 28mg, 270mg であった。1 アルコール体、E の含量は、それぞれ A, C 換算量である。以上により、HPLC を用いて、葉に含まれる inophyllum 化合物の定量法を確立できた。今後この定量法を用いて、細胞培養による inophyllum 化合物の生産条件の検討を行うことが可能になった。

要 約

最近、抗 HIV 活性化合物として注目されている *Calophyllum inophyllum* の葉の成分、inophyllum 化合物を細胞培養で生産するためには、培養条件検討時に用いる当該成分の迅速かつ正確な分析法が必

要である。本研究では、著者らの一人が以前に単離した inophyllum 化合物の標品を用いて、HPLC による分離定性定量分析条件を確立した。また、LCMS を用いれば、標品のない inophyllum 化合物の HPLC 上の溶出位置を決定できることを示した。

謝 辞

LCMS の測定は、本農学部質量分析計によって行われた。実験に協力してくださった学部学生中越聰子様に感謝いたします。

文 献

- 1) Patil, A. D., A. J. Freyer, D. S. Eggleston, R. C. Hiltiwanger, M. F. Bean, P. B. Taylor, M. J. Caranfa, A. L. Been, H. R. Bartus, R. K. Johnson, R. P. Hertzberg and J. W. Westley : The inophyllums, novel inhibitors of HIV-1 reverse transcriptase isolated from the Malaysian tree, *Calophyllum inophyllum* Linn. *J. Med. Chem.*, **36**, 4131-4138 (1993)
- 2) Kawazu, K., H. Ohigashi and T. Mitsui : The piscicidal constituents of *Calophyllum inophyllum* Linn. *Tet. Lett.*, 2383-2385 (1968)
- 3) Kawazu, K., H. Ohigashi, N. Takahashi and T. Mitsui : Piscicidal constituents of *Calophyllum inophyllum*. *Bull. Inst. Chem. Res., Kyoto Univ.*, **50**, 160-167 (1972)