植物組織培養法を用いたクチナシ植物(Gardenia jasminoides Ellis)からの橙黄色色素 crocin と青色色素イリドイド配糖体の生成に関する研究

東京興科大学総合研究所 基礎科学研究部門

生田安喜良

Callus tissues were induced from the fruit of *Gardenia jasminoides* Ellis on basal MS medium suplimented with 2,4-D (3 mg / ℓ) -K (0.1 mg / ℓ) and N (3 mg / ℓ) -K (0.1 mg / ℓ). Callus on subcultured onto MS medium supplemented with N (3 mg / ℓ) -K (0.1 mg / ℓ) induced yellowish pigmented callus. The MeOH extract of yellowish callus tissues showed the presence of crocin when analysed by HPLC. However, crocin was at low levels in callus as compared to fruit. It have maintained the crosin producibility through subcultures over 10month. Further, triterpene, phytosterol and their glycosides were also identified from the MeOH extract of the callus tissues.

1 目 的

化粧品あるいは食品の着色に用いられる色素素材は、現在化学合成品に依存している部分が多い。しかし、最近化学合成系色素に発ガン性などの副作用の危険が指摘されるようになり、それに代る危険性の少ない天然物由来の色素素材が再認識されてきた。植物天然色素は、色調が合成品に比べ鮮やかで、けばけばしさがなく、しかも人体への安全性が一般に高いと考えられている。しかし、植物を原料として製造する場合、自然環境による制約、或いは、資源の枯渇などの問題があり、原料確保の面からも不安定さがある。

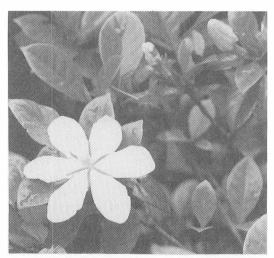
この最近の天然物指向による消費者の要求に答えるべく、安定した供給法として最近注目されている植物組織培養法を用いて大量に供給が出来るようになれば、現在使われている天然色素は植物由来の色素が多いことから大きな期待がもたれる。現在これらの色素の内、代表的な橙黄色系色素はクチナシの果実から得られるcrocinがある。(Plant、Fig. 1)、本研究は植物組織培養法を使

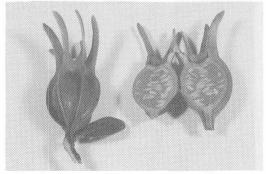


Studies on pigments and monoterpene glucosides from culturedtissues of *Gardenia jasminoides* Ellis (Rubiaceae)

Akira Ikuta

Research Institutes for science and technology, Institute Fundamental Science, Science University of Tokyo い、クチナシ (Gardenia jasmonoides Ellis、アカネ科)の植物から誘導したカルスを使い、色素生成の条件検討を行い、安定した水溶性のカロチノイド系橙黄色色素の crocin 及びイリドイド配糖体を植物組織培養法により、季節に関係なく供給





Plant and Fruit of Gardenia jasmonoides Ellis

する事を目的とする研究である。この方法により 季節に関係なく植物色素の原料供給が容易になり 化粧品、食品添加色素の分野で四季折々の自然の 色が人工的に得られるようになるなら、色彩豊か な文化生活が約束されるであろう。

植物組織培養法による植物色素の生成の報告例 は現在アントシアニン系、フラボノイド系化合物 について生成した報告例はある。しかし、工業的 なレベルでの色素生成の例はムラサキの培養組織 からシコニンの生成の報告例以外にない1)。クチ ナシのカルスから色素の生成の成功例は今のとこ ろcrocin様化合物の生成、あるいは微量のcrocin の生成が報告されている。2.3.4)又、微量成分 として、青色色素を生成するモノテルペン系のイ リドイド化合物の生成及びその構造解析について の報告はある。5) (Fig. 1) このクチナシの果実 は、生薬名山梔子と呼ばれ古来より飲食物の黄色 着色料として使用され、貴重な黄色天然着色料と して現在でも使用されている。クチナシ黄色色素 は、色調が鮮やかで、耐熱、対光性に優れたるた め、その利用分野は広範囲である。又、漢方では 重要な生薬として使われ、その薬効としては瀉 下、解毒、消炎、解熱鎮痛、利胆作用などが知ら れ、特に充血、叶血、黄疸、不眠を治す目的で用 いられている。日本では年間300tが中国、韓国か ら輸入されている。⁶⁾

2 結果

2.1 黄色色素 crocin の同定及び定量

NAA (N), IAA, Kinetin (K), Benzyladenine

Fig. 1 Main Compounds from Gradenia jasminoides

の種々の植物生長調節物質の組み合わせてcrocin の生成を目的に検討を行った。

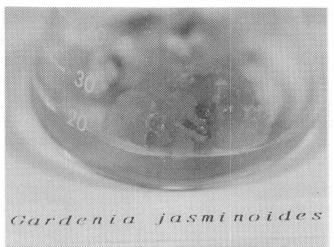
その結果N(3 mg/ ℓ)-K($0.1 mg/\ell$)のホル モン組成を添加した M&S 培地で継代培養した 所、一部に橙黄色に色づくカルスの生成が観察さ れた。このカルス細胞がcrocinを生成しているこ とが推測され、色素生成の多い細胞部分を選抜し て繰り返し継代培養を行った。その結果、濃い橙 黄色callus細胞が得られた(Fig. 2)。しかしcallus の成長が遅く、しかも約10ヵ月間繰り返し継代 培養を行ったが急速に色素生成が減少し始めた。 ために、その時点でカルスを収穫し(生重量 0.85g、乾燥重量 0.02g)、MeOHで徹底的に抽出 を行った。その濃縮エキスについてHPLC (60% MeOH) を用いて crocin の標品との比較により crocin と同定した (tr: 3.01min.)。 さらに HPLC を用いて定量を行った結果 crocin は 0.22×10-6g (Dry wt. 0.001%)を得た。原植物の果実では、最 大乾燥重量あたり約10%程度の crocin が生成す ることが報告されておりり、それに比べると今回 の定量結果は非常に低かった。

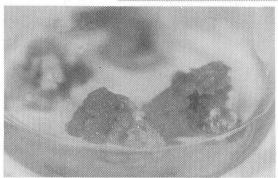
2.2 Triterpene, phytosterol 及びその配糖体の構造

monoterpene 系配糖体を検索のためにcallusの成長の良い 2 , 4 - D (1 mg $/\ell$) - K (0.1 mg $/\ell$) のホルモン組成を含むM&S培地用いて培養を行い生重量約 4 kgをMeOH抽出を行い、そのエキスについて、CHCl₃、n-BuOHにより分配を行い得られたそれぞれのエキスについて、カラムクロマトにより精製を繰り返し、CHCl₃層から 5 種(compounds $1 \sim 5$)、BuOH 層から 4 種(compounds $6 \sim 9$) の化合物が得られた(Fig. 3)。これらの化合物について機器(1 H、 13 CNMR、MS) データをもとに構造を解析した。

2.2.1 Ulsolic acid.

Compound 1 は白色粉末、TLC上で10%H₂SO₄を噴霧後加熱すると赤紫色を呈し Lieberman-

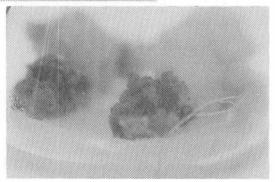




Solvent A; CHCb: MeOH = 10:1 Solvent D; Hexane: AcOEt = 1:1

Solvent B; CHCl3: MeOH = 1:1 SolventE; Hexane: AcOEt: CH2CN = 2:10:0.5

Solvent C; Hexane: AcOEt = 20: 1 Solvent F; Hexane: AcOEt: CH3CN = 3: 10: 0.5



Solvent G; CIICl3: MeOH: 112() = 20: 10: 1

Solvent II; II2O: CH3CN = 5.5: 4.5

Solvent I; 1120: CH3CN = 5.8: 4.2

Fig. 2 Production of Crocin from Callus tissue

Callus Tissue of Gardenia jasminoides Ellis (fresh weight 4012.14 g) extd. with MeOH hot MeOH / AcOEt hot AcOEt add. H2O extd. with CHCl3 1120 layer CHCl3 layer extd. with n-BuOII SiO2 columnchromat. (saturated with H2O) Selvent A; CHCh: McOH = 10:1 H2O layer SIO2 column **BuOH** laver LH-20 LH-20 column LI1-20 (Solvent B) SiO2 column chromat. chromat. HP-20 column chromat, (Solvent B) (Solvent A) (Solvent B) SiO2 column chromat. (Solvent C) L.H-20 column MeOH layer chromat. chromat. SiO2 column chromat. (Solvent G) (Solvent C) (Solvent D) (Solvent B) (Solvent D) (Solvent E) HP-20 column chromat. (Salvent F) MeOH layer Compound 3 Compound 4 Compound 5 1.11-20 Reversed column chromat. (Solvent H) (Solvent B) (Solvent I) St()2 column 1.H-20 column Reversed chromat. chromat. column chromat. (Solvent D) (Solvent I) (Solvent B) Compound 1 Compound 2 Compound 6 Compound 7 Compound 8 Compound 9

Fig. 3 Extraction of Gardenia jasminoides Ellis callus tissue

Burchard 反応により赤紫を呈する事から、triterpene化合物が推定され、MSより m/z 456に $[M^+]$ を示し、レトロディールスアルダー開裂による D/E 環由来のフラグメントイオン m/z 248,203 が更に、m/z 207 に A/B 環由来のフラグメントが観察された。 1 HNMRにより、2個分の2級Meを含む7個のMe基、更に、12位のオレフィニックプロトンが δ 5.47(1H、t、J=3.3Hz)に観察される事から、ulsolic acidが推定され、標品との比較により同定した(Fig. 4)。

2.2.2 Stigmasterol.

Compound 2 は無色粉末で Liebermann-Burchad反応により深緑色を呈し、MSより、m/z 412、[M+]を示した。更に ¹ H, ¹³CNMR から stigmasterolが推定され、標品のデーターとの比

較から同定した (Fig. 5)。8)

2 . 2 . 3 Brassica sterol, stigmasterol, β - sitosterol β - D - glycopyranoside.

Compound4、5 は淡黄色の粉末で、Liebermann-Burchard反応により深緑色を示し、MSより、糖鎖脱離のフラグメントイオン m/z398、396、382 (Fig. $6\sim8$) が観測され、3 種の混合物と推定された。同時にsterol化合物に特徴的な側鎖と糖鎖の脱離によるフラグメントイオンm/z255が観察された。又、文献値との比較から β -sitosterol β -D-glycopyranoside, stigmasterol β -D-glycopyranoside の混合物と同定した。 8)

これらの化合物は原植物からまだ報告の無い triterpene あるいはphytosterol及びその配糖体で

Fig. 4 Mass fragmentation of Ursolic acid

Fig. 5 Mass spectrum and fragmentation of stigmasterol

Brassicasterol β -D-glycopyranoside

Fig. 6 Mass spectrum and fragmentation of Brassicaterol β -D-glycopyranoside

Fig. 7 Mass spectrum and fragmentation of β -D-glycopyranoside

 β - Sitosterol β -D-glycopyranoside

Fig. 8 Mass spectrum and fragmentation of β -Sitosterol β -D-glycopyranoside

あった。compounds $6 \sim 9$ は構造は検討中である。

2.3 callus からの再分化による植物体の生成 $N(3 \text{ mg}/\ell)$ - $K(0.1 \text{ mg}/\ell)$ ホルモン組成で 色素生成を検討中に色素生成と同時に、shootの

形成が観察され、その shoot の部分を光照射下 (12/12hr、6000L) 継代培養を行った所、葉が緑化して、地上部、及び地下部を形成した小植物が得られた (Fig. 9)。今回は移植は行なわなかったがこの再分化植物が種苗として使用出来る可能性を示した。







Fig. 9 Differenciation from Gardenia jasminoides Callus Tissue

3 考 察

色素生成の少ない原因として、今回カルスの収穫時期を逸し、色が薄くなり始めた時期に抽出し、定量を行ったことが考えられる。現在、前回と同じ条件でクチナシの果実から $N(3 \text{ mg}/\ell)$ - $K(0.1 \text{ mg}/\ell)$ を用いてカルスを誘導したところ、callus化の過程で特に色素生成細胞を選抜する事なく色素生成が観察された。そこで今後は、色素

生成についてtime course を取り、カルスの収穫時期を設定したい。しかしながら、クチナシのカルスから、カルス化後、約1年近くcrocinを生成していたが、10カ月目位から急激に色素形成能が低下する事が観察された。この様に色素生成が継続しないため、カルスがcrocinを生成する能力を持続及び生産性の向上する条件を検討する必要がある。この色素形成能力の維持が今後の課題となろう。現在、再度同じ条件でカルスを誘導して、色素形成株を大量に選択中である。

更に、一般的にカルス培養において酵母エキス、あるいは重金属などエリシター処理を行うことにより、二次代謝産物の生成量を増加する事が知られいる。今後、このクチナシのカルスについても、このようなエリシター処理を加え、目的の色素化合物が生成されるかどうかについても検討を加える。一方、原植物で生成するmonoterpene系iridoid配糖体類が得られず、原植物から報告されていないtriterpeneあるいはphytosterol類が得られた事は、著者等⁹⁾が既にボタン科のカルスの生成成分の検索の結果、原植物で主成分のmonoterpene配糖体のpaeonifloin類が生成されず、triterpene類を主生成成分として生成した現象に類似しており、カルスにおけるterpenene生合成の能力の観点から興味ある(Fig. 10)。

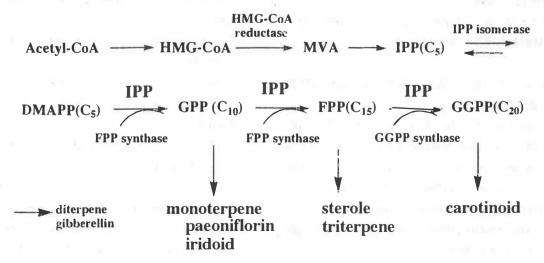


Fig. 10 Biosynthesis of Terpenoids

4 実験

4.1 カルス誘導及び継代培養

カルスは、結実後の果実及び茎を水道水で良く洗った後、Tween20を数滴たらした蒸留水中で、撹拌しながら徐菌後、20%NaOClにより数分間滅菌し洗浄した後、 $1\sim 1.5 \,\mathrm{cm}$ に切り分けたものを M & S 培地上に置床し、 $25\pm 1 \,\mathrm{C}$ 、暗所下で2週間D($3\,\mathrm{mg}/\ell$)-K($0.1\,\mathrm{mg}/\ell$), N($3\,\mathrm{mg}/\ell$)-K($0.1\,\mathrm{mg}/\ell$)のホルモン組成のそれぞれの組み合わせを含むM & S 培地を用いて培養を行いカルスを誘導した。継代培養はD($1\,\mathrm{mg}/\ell$)-K($0.1\,\mathrm{mg}/\ell$) の組み合わせを用いて行った。

4.2 crocin の同定及び定量

3NKで培養したクチナシのカルスから燈黄色 に色づいたものを特に選抜してメタノールで乳鉢 を用いて抽出を行った。

(検量線の作製)

メタノーに溶かして $0.125 \, \mathrm{mg} / \, m\ell$ に調整した crocinの標品を用いて、 HPLC により検量線を作製した。crocinを、2.5、5.0、 $10.0 \, \mu\ell$ の 3 種類の 濃度について測定し、最小二乗法により回帰方程式を算出した。

《HPLCの条件》

(UV) 382nm、(流速) 1.0 mℓ/min、(温度) 30℃、(移動相溶媒系) 60%MeOH

4.2 クチナシのカルスからの成分抽出及び構造決定

D(1 mg/ℓ)-K(0.1 mg/ℓ)のホルモン組成を用いてカルスの大量培養を行いクチナシのカルス(fr. wt. 4.1kg、dry、wt. 86.9g)を収穫し、MeOH中ポリトロンにより磨砕し、吸引ろ過後、残渣にMeOHを加え同様の操作を3回繰り返した。更にその後、MeOHで還流抽出を3回行い、その濃縮エキスを水に懸濁した後、CHCl3で分配してCHCl3可溶画分を得た。水層は更に水飽和n-

BuOH で分配しn-BuOH 可溶画分を得た。これら画分について,順相・逆相のオープン、中圧カラムクロマトグラフィーおよびセファデックスカラムクロマトグラフィーを繰り返し行い、Compound $1 \sim 5$ を CHCl $_3$ 可溶画分から、Compound $6 \sim 9$ を BuOH 可溶画分から単離した。

文 献

- 1) Fukui H, Yoshikawa N, Tabata M, Phytochemistry, 22, 241 2453,1983.
- 奈女良、田田中、小山、ほか1名、クチナシ 培養細胞による有用色素生産、生薬学雑誌、
 42、252-255 (1988) 梅谷、福井、田端、薬 誌、100,920-924,1980.
- 3) Nawa Y, Ohtani T,: Induction of callus from Flesh of *Gardenia jasminoides* ELIS Fruit and Formation of Yellow Pigment in the callus, Biosci. Biotech. Biochem., 56, 1732 1736, 1992.
- 4) George P. S, Ravishamkar G. A,: Induction of crocin and crocetins in callus cultures of *Gardenia jasminoides ELLIS*. Food Biotecnology, 9, 29 38, 1995.
- 5) Ueda S, Kobayashi K, Muramatsu T, 他 1 名: Studies on monoterpene glycosides and related natural products. Planta Medica, 41, 186-91, 19981.
- 6) 日本薬局方第二部広川書店、東京、1991, D -389-D-392.
- 7) 梅谷、福井、田端、クチナシ果実の発育にと もなう成分含量の変化、薬学雑誌、100,920-924,1980.
- 8) 児島: ウツボグサ(*Purunella vulgaris* Lvar. lilacina Nakai)のトリテルペノイド及びステロイド成分に関する研究. 博士論文 pp39-48,1983.
- 9) Ikuta A, Kamiya K, Satake T, そのた1名: Triterpenoids from callus tissue cultures of *Paeonia* species.Phytochemistry,38,1203-1207, 1995.