

I 研究 報告

[山梨衛公研年報 第30号 1~4頁, 1986]

食品中のビタミンAの分析法の検討

望月恵美子 深澤喜延 中山昭

Determination of Vitamin A in Foods

Emiko Mochizuki, Yoshinobu Fukasawa and Akira Nakayama

脂溶性ビタミンのうちで最初に発見されたビタミンAは、抗眼性ビタミンとも呼ばれる。古くから夜盲症に有効な物質として知られているが、食糧需給が安定した今日では、ビタミンA欠乏症はほとんど見られない。上皮細胞膜保護、感染防止作用などの生理作用¹⁾に加え、最近の研究ではビタミンAに制ガン作用のあることもわかつってきた²⁾。

ビタミンAは動物の肝臓、うなぎなどに多く含有されており、プロビタミンAと称されるカロチノイド色素もビタミンA効力を有する。ビタミンA油（油性ビタミンA脂肪酸エステル）、粉末ビタミンAは強化用として、食品添加物に指定されており、マーガリン、魚肉ハム、ソーセージ、みそ、育児用調製粉乳などに繁用されている³⁾。

ビタミンAの分析法としては、三塩化アンチモンによるカール・プライス比色法⁴⁾や吸収スペクトルによる方法⁵⁾が採用されているが、呈色妨害物質や着色物質を除去するために繁雑な前処理を必要とする。近年、高速液体クロマトグラフィー（HPLC）による分析が試みられるようになり、製剤⁶⁾、油脂およびマーガリン^{6~11)}、乳および乳製品^{10~15)}、乳児用製品^{11,15~17)}、穀物試料^{18~20)}についての報告が種々見られる。その多くは紫外外部吸収（UV）によるHPLC法をとり入れている。「衛生試験法・注解1980 追補（1983）」および「食品中の食品添加物分析法」では蛍光検出器を用いるHPLC法を採用している^{21,22)}。

今回、食品添加物摂取量調査を行なう機会を得て、ビタミンAの分析を担当した。そこで、衛生試験法および食品添加物分析法に記載されている方法を参考に、分析妨害物の除去と操作の簡略化を目標にHPLCを用いてビタミンAの分析法について検討したので報告する。

HPLCによるビタミンAの測定法

試料は市販のビタミンAを含む複数の食品を用いた。

試験法は、試料を抽出液とし、HPLCにより分離する。

試験方法

1. 試料および試薬

試料は山梨県内で市販されている食品を対象とした。

標準溶液：ビタミンAパルミテート 100 IU/g 油性（和光純薬製）50mg を精粹し、n-ヘキサン 50ml に溶解し標準原液とした。適宜希釈して、けん化してビタミンAアルコールを得た。

β-カロチン（Sigma 製）は、25mg を精粹し、ベンゼン 50ml に溶解し、標準原液とし、適宜希釈して用いた。

カートリッジカラムは、Sep-Pakシリカカートリッジ（Waters 製）を使用し、その他の試薬はすべて特級品あるいはHPLC用を用いた。

2. 装置および測定条件

高速液体クロマトグラフ：使用した HPLC 装置はすべて島津製作所製であり、LC-2に SPD-1型 UV 検出器および RF-510型蛍光検出器を接続した。測定は、UV 検出器が 325nm、蛍光検出器は励起波長 340nm、蛍光波長 460 nm に設定した。カラムは日本クロマト工業（株）製の Nucleosil 5 C₁₈ (250 × 4.0 mm i.d.) を使用し、移動相はメタノール、流速 0.5 ml/min とした。

自記分光光度計は、日立製作所製 240 型を用いた。

3. 分析操作

混合した食品群試料は 5 ~ 20 g を共通摺り合せフラスコにとり、エタノール 50 ml および 10% ピロガロール・エタノール溶液 2 ml を加えた。よく混和した後、KOH 溶液 (75 → 100) 5 ~ 10 ml を加え、還流冷却器をつけ、ホットプレート上でスターラーを用いて攪拌しながら 30 分間、けん化した。

冷後、水 30 ml を加え、褐色分液ろうとに移し、n-ヘ

n-ヘキサン40mlで3回抽出した。全n-ヘキサン抽出液を合わせて、水洗し、pHを7とした後、無水硫酸ナトリウムを加えて乾燥した。

n-ヘキサン抽出液は、45°Cの水浴中で約5mlに減圧濃縮した後、Sep-Pakシリカカートリッジに約5ml/minの速度で吸着した。n-ヘキサン5ml、4%アセトン含有n-ヘキサン5mlで洗滌した後、15%アセトン含有n-ヘキサン5mlで溶出した。溶出液は減圧下で溶媒を留去し、残留物をメタノールで定容(1~3ml)とし、その20μlをHPLCに注入した。

4. HPLCによる定量

ビタミンAパルミテート標準液5mlを分析操作に従って試料と同様に処理して、ビタミンAアルコールとした。ビタミンAアルコールは0.3~10IU/mlの範囲の濃度の標準溶液に調製した。その20μlをHPLCに注入して得られたクロマトグラムよりピーク高を求め、絶対検量線法により検量線を作成した。定量は蛍光法を採用したが、同時にUV吸収もモニターした。

結果および考察

1. けん化および抽出条件の検討

食品中のビタミンAの多くはビタミンAパルミテートであるが、ビタミンAアセテートも食品添加物として使用される²¹⁾ため、前処理として迅速な直接けん化操作を採用し、全ビタミンAをビタミンAアルコールとして定量した。試料採取量とKOH量は試料中のビタミンA含量および油脂含量を考慮して適宜増減した。脂質含量が低い試料をけん化する時、けん化フラスコ中のエタノール濃度が低いとビタミンAアルコールの溶媒移行率が極度に低下する²²⁾ため、けん化フラスコ中のエタノール量は試料および試液の合計量の50%以上になるようにした。又、群別試料中の塊状化を防ぐため、ホットプレート上でスターラーを用いて攪拌しながら加熱分解を行なった。

溶媒抽出は古くから行なわれている方法であるが、抽出溶媒について検討した報告はほとんどない。一般的には、エチルエーテル、石油エーテル、n-ヘキサンが採用されている。衛生試験法では石油エーテルを、食品添加物分析法ではエチルエーテルを採用している。エチルエーテルには過酸化物の存在が予想され²³⁾、かつ石けん分が溶解する²⁴⁾。石油エーテルでは定量的抽出が難しいがn-ヘキサンでは石けん分が抽出されない²⁵⁾とされている。石油エーテルは、炭素数5~6の飽和炭化水素(n-ヘキサン含量5~15%)を主成分とし、沸点範囲約30°~70°Cの石油留分であるが、高揮発性かつ引火性である²⁴⁾。n-ヘキサンも引火点の低い可燃物であるが、沸点

範囲が66°~69°Cと狭く、炭化水素化合物の中でも毒性が低いとされている²⁴⁾ことから、抽出溶媒にはn-ヘキサンを採用した。

[0881 真木一郎 森田義典・鈴木和也・山口和也]

2. クリーンアップ法の検討

UV法はビタミンAの極大吸収波長が325nmであることを利用した測定法であり、蛍光法はビタミンAが紫外線照射によって発する蛍光が、特異な蛍光極大波長を有することを利用した方法である²⁵⁾。しかし、高純度のビタミンA以外の試料では両法とも、色素等不けん化物により定量を妨害される²⁵⁾ことがあると指摘されている。

カロチン着色マーガリンや魚肉、ハム、ソーセージ等に含まれるビタミンAを分析する際、定量妨害物質の除去には、エチルエーテル/n-ヘキサン(1:9)の溶出液を用いてアルミニカラムクロマトグラフィーを行なう方法²²⁾がとられている。AOACでも同じくアルミニカラムクロマトグラフィーを採用し、β-カロチンとビタミンAアルコールをそれぞれ4%アセトン含有n-ヘキサン、15%アセトン含有n-ヘキサンで溶出し、分別定量している³⁾。

n-ヘキサン抽出液中の不けん化物の吸収曲線(図1)は2~6群とも、ほぼ同様の吸収傾向を示した。極大吸収波長は445nmと470nm付近にあった。β-カロチンの極大吸収波長は453nmと481nm²⁶⁾である。しかし、果実、野菜を含む群では、β-カロチンによる影響が著しいため、β-カロチンの除去を目的に、操作が簡便で、迅速な、Sep-Pakカートリッジカラムを用いてクリーンアップを検討した。

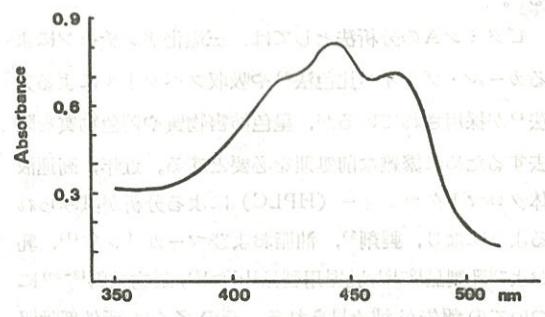


図1 n-ヘキサン抽出液(第5群、油脂・乳類)の不けん化物の吸収

まず、Sep-Pakアルミニ(N)カートリッジカラムを用いて、ビタミンAアルコールの吸着、溶出を検討した。n-ヘキサンに溶かしたビタミンAアルコールはカートリッジに吸着されたが、4%および15%アセトン含有n-ヘキサンでは全く溶出されなかった。井口ら⁷⁾は、Sep-Pakシリカカートリッジカラムを用いて、マーガリン中のビタミンAパルミテートをトリグリセライドなどの脂

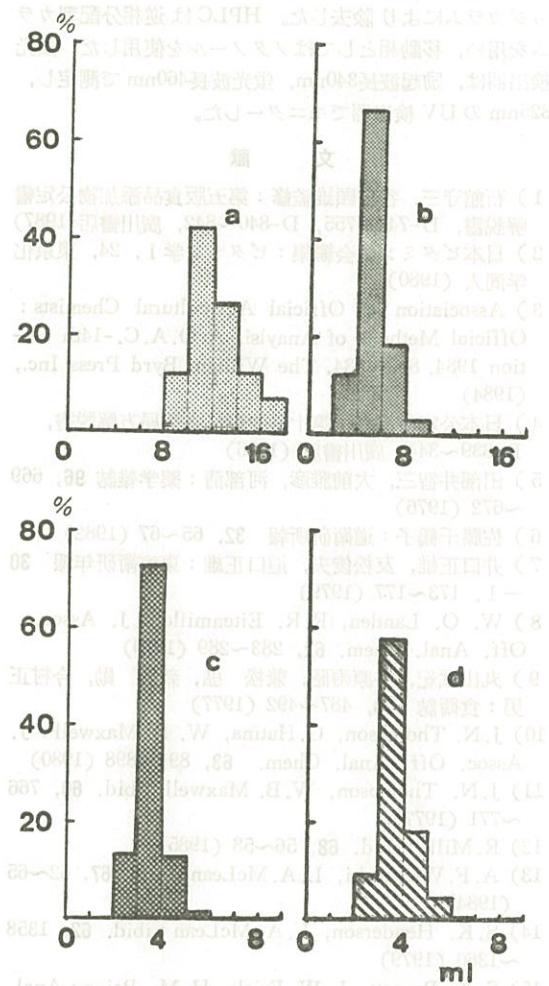


図2 Sep-PakシリカカートリッジカラムからのビタミンAアルコールの溶出
負荷量：30IU(a, b, c) 200IU(d)
溶出液：アセトン:n-ヘキサン(a=4:
96 b=10:90 c=d=15:85)

質と分別し、良い結果を得ている。そこで、Sep-Pakシリカカートリッジカラムを用いて、ビタミンAアルコールの吸着、溶出を調べた。ビタミンAアルコールはn-ヘキサンでSep-Pakシリカカートリッジに吸着され、n-ヘキサンのみでは全く溶出しなかった。n-ヘキサン中のアセトン含量を2, 4, 10, 15, 20%と変えて、Sep-Pakシリカカートリッジからの溶出を検討したところ、低濃度のアセトン含有n-ヘキサンでは多量の溶媒量を必要とした。15%アセトン含有n-ヘキサンでは5mlの溶出で十分であった(図2)。 β -カロチンは4%アセトン含有n-ヘキサン5mlで負荷量10 μ g, 200 μ gがほぼ全量溶出された(図3)。

油脂食品に使用される添加物としては、ビタミンA, β -カロチン以外に保存料、着色料、抗酸化剤などがある

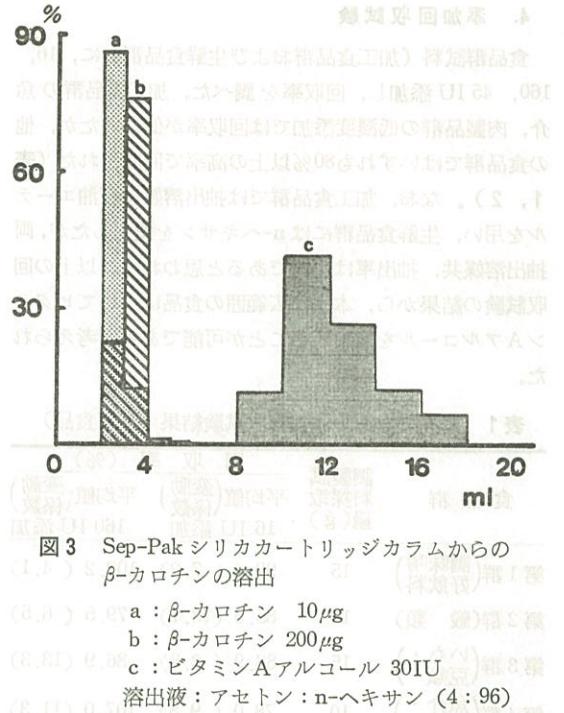


図3 Sep-Pakシリカカートリッジカラムからの
 β -カロチンの溶出

a : β -カロチン 10 μ g

b : β -カロチン 200 μ g

c : ビタミンAアルコール 30IU

溶出液：アセトン:n-ヘキサン(4:96)

が、不けん化物層へ移行するBHA, BHT, α -, γ -, δ -トコフェロールは、UV吸収法でのビタミンAの定量に影響を及ぼさない¹⁹⁾とされている。本分析条件下(励起波長340nm, 蛍光波長460nm)では、BHA, BHT, トコフェロール類とも蛍光を示さなかった。

3. HPLC 移動相の検討

衛生試験法では逆相分配型カラム、移動相として、エタノール・水(95:5)を使用している²¹⁾。食品添加物分析法では、順相型カラム、移動相としてn-ヘキサン・イソプロパノール・酢酸(194:5:1)を用いている²²⁾。佐藤⁶⁾はレチノール、ビタミンAアセテートおよびパルミテートの分離をNucleosil C₁₈カラムで試み、移動相として、メタノール、アセトニトリル・メタノール・水(54:36:10)およびアセトニトリル・テトラヒドロフラン・水(45:45:10)を検討し、前二者の移動相で、ビタミンAアルコールの分離定量が可能だとしている。吉田ら²⁰⁾の報告では、メタノール水系におけるビタミンAアルコールの保持時間の検討を行なっている。メタノール中の水含量を10%まで上げても、ビタミンAアルコールの保持時間はほとんど変化していない。そこで、エタノール・水(95:5)とメタノールを用いて、ビタミンAアルコールの保持時間、ピーク形状、感度および分離能を比較検討したところ、両二者の移動相の間に差はみられなかったため、移動相として、メタノールを使用した。

4. 添加回収試験

食品群試料（加工食品群および生鮮食品群）に、16, 160, 45 IU 添加し、回収率を調べた。加工食品群の魚介、肉製品群の低濃度添加では回収率が低かったが、他の食品群ではいずれも80%以上の高率で回収された（表1, 2）。なお、加工食品群では抽出溶媒に石油エーテルを用い、生鮮食品群にはn-ヘキサンを使用したが、両抽出溶媒共、抽出率は良好であると思われた。以上の回収試験の結果から、本法は広範囲の食品についてビタミンAアルコールを定量することが可能であると考えられた。

表1 ビタミンAの添加回収試験結果（加工食品）

食品群	調製試料採取量(g)	回収率(%)	
		平均値(変動係数)	16 IU 添加
第1群(調味嗜好飲料)	15	99.4 (7.2)	102.2 (4.1)
第2群(穀類)	15	85.0 (13.7)	79.5 (6.5)
第3群(豆類)	15	88.9 (2.8)	86.9 (13.3)
第4群(魚介類)	10	78.0 (9.8)	107.0 (11.3)
第5群(油脂類)	4	83.7 (3.7)	93.3 (6.6)
第6群(砂糖類)	15	81.2 (11.1)	97.6 (11.7)
第7群(果実類)	15	102.3 (6.2)	84.7 (13.8)
第8群(野菜・海藻類)	10	89.3 (3.9)	91.4 (3.2)

n=3

表2 ビタミンAの添加回収試験結果（生鮮食品）

食品群	調製試料採取量(g)	回収率(%)	
		平均値(変動係数)	45 IU 添加
第1群(穀類等)	10	108 (2.7)	
第2群(果実類)	10	102 (3.9)	
第3群(野菜等)	10	99.5 (5.7)	
第4群(魚介類)	6	94.0 (17.7)	
第5群(肉卵類)	6	88.4 (9.7)	
第6群(乳類)	6	100 (6.9)	

n=3

まとめ

食品中のビタミンAの定量法について、高速液体クロマトグラフィーで分析する方法を検討した。
食品中のビタミンAをけん化し、n-ヘキサンで抽出しビタミンAアルコールとして検出した。けん化物、これに色素由来する妨害物を Sep-Pak シリカカートリ

ッジカラムにより除去した。HPLC は逆相分配型カラムを用い、移動相としてはメタノールを使用した。蛍光検出器は、励起波長340nm、蛍光波長460nmで測定し、325nm の UV 検出器でモニターした。

文 献

- 1) 石館守三、谷村顕雄監修：第五版食品添加物公定書解説書、D-745～755, D-840～842、廣川書店(1987)
- 2) 日本ビタミン学会編集：ビタミン学 I, 24, 東京化学同人(1980)
- 3) Association of Official Agricultural Chemists : Official Methods of Analysis-A.O.A.C.-14th edition 1984, 830～834, The William Byrd Press Inc., (1984)
- 4) 日本国定書協会：第十一改正日本薬局方解説書、B-339～344、廣川書店(1986)
- 5) 田部井智三、大前雅彦、河部清：薬学雑誌 96, 669～672 (1976)
- 6) 佐藤千鶴子：道衛研所報 32, 65～67 (1982)
- 7) 井口正雄、友松俊夫、道口正雄：東京衛研年報 30-1, 173～177 (1979)
- 8) W. O. Landen, R. R. Eitenmiller : J. Assoc. Off. Anal. Chem. 62, 283～289 (1979)
- 9) 丸山武紀、牛原寿昭、兼松弘、新谷助、今村正男：食衛誌 18, 487～492 (1977)
- 10) J. N. Thompson, G. Hatina, W. B. Maxwell : J. Assoc. Off. Anal. Chem. 63, 894～898 (1980)
- 11) J. N. Thompson, W. B. Maxwell : ibid. 60, 766～771 (1977)
- 12) R. Mills : ibid. 68, 56～58 (1985)
- 13) A. F. Wickroski, L. A. McLean : ibid. 67, 62～65 (1984)
- 14) S. K. Henderson, L. A. McLean : ibid. 62, 1358～1360 (1979)
- 15) S. A. Barnett, L. W. Frick, H. M. Baine : Anal. Chem. 52, 610～614 (1980)
- 16) W. O. Landen, D. M. Hines, T. W. Hamill, J. I. Martin, E. R. Young, R. R. Eitenmiller, A. M. Soliman : J. Assoc. Anal. Chem. 68, 509～511 (1985)
- 17) W. O. Landen : ibid. 65, 810～816 (1982)
- 18) W. O. Landen : ibid. 63, 131～136 (1980)
- 19) W. A. Widicus, J. R. Kirk : ibid. 62, 637～641 (1979)
- 20) 吉田俊一、小塚信一郎、花井潤師、西野茂幸、白石由美子、青木襄、高杉信男：札幌市衛研年報 9, 81～85 (1981)
- 21) 日本薬学会編：衛生試験法・注解1980 追補版 (1983) 1288～1289 金原出版 (1983)
- 22) 厚生省環境衛生局食品化学課編：食品中の食品添加物分析法 346～358 講談社 (1982)
- 23) J. N. Thompson : J. Assoc. Off. Anal. Chem. 69, 727～738 (1986)
- 24) 浅倉照三、戸倉仁一郎、大河原信、熊野豊徳、妹尾学：溶剤ハンドブック 232～234, 149～152 講談社 (1982)
- 25) 日本薬学会編：衛生試験法・注解1980 196～200 金原出版 (1980)
- 26) 同上, 202