

反相高效液相色谱法测定油类保健食品中混合生育酚

苏昭仑^{*}, 黄康惠, 张喜金, 陈彩云, 陈宏壁, 林贤邦
(汤臣倍健股份有限公司, 珠海 519040)

摘要: 目的 建立测定油类保健食品中混合生育酚的反相高效液相色谱法。方法 样品经氢氧化钾甲醇溶液皂化, 盐酸甲醇溶液中和; 用反相高效液相色谱: 色谱柱(SUPELCO, C₁₈, 4.6 mm×150 mm, 5 μm); 流速: 1.0 mL/min; 柱温: 40 °C; 进样量: 20 μL; 波长: 294 nm; 流动相: 水和甲醇, 梯度洗脱; 将 α-, γ- 及 δ- 生育酚分离; 外标法定量。结果 本方法标准曲线在 0.01~0.20 mg/mL 范围内有良好的线性关系, $r>0.9990$, 回收率为 93.5%~103.8%, RSD<4.0%, 检出限为 0.02 μg/kg, 定量限为 0.1 μg/kg。结论 该方法结果准确可靠, 节省样品前处理时间及试剂, 有利于降低检验成本, 适用于油类保健食品中混合生育酚含量的测定。

关键词: 混合生育酚; 保健食品; 反相高效液相色谱法; 维生素 E

Determination of mixed tocopherols in oil health food by reversed-phase high performance liquid chromatography

SU Zhao-Lun^{*}, HUANG Kang-Hui, ZHANG Xi-Jin, CHEN Cai-Yun,
CHEN Hong-Bi, LIN Xian-Bang

(By-Health Co., Ltd., Zhuhai 519040, China)

ABSTRACT: Objective To establish a method for determination of mixed tocopherols in oil health foods by reversed-phase high performance liquid chromatography. **Methods** The samples were saponified by potassium hydroxide methanol, and neutralized by hydrochloric acid methanol. The extracts were separated by RP-HPLC with the column of SUPELCO, C₁₈ (4.6 mm×150 mm, 5 μm), flow rate of 1.0 mL/min, column temperature of 40 °C, injection volume of 20 μL, wavelength of 294 nm, mobile phase of water and methanol, and with gradient elution to separate α-, γ- and δ-tocopherol; then were determined by external standard method. **Results** Tocopherols standard curve had a good linear relationship within 0.01~0.20 mg/mL range ($r>0.9990$), the recovery was 93.5%~103.8%, RSD < 4.0%, limit of determination was 0.02 μg/kg, and the limit of quantity was 0.1 μg/kg. **Conclusion** The method is accurate and reliable, saving pretreatment time and reagents, can reduce the test cost; it is suitable for the determination of mixed tocopherol in oil health food.

KEY WORDS: mixed tocopherols; health foods; reversed-phase high performance liquid chromatography; vitamin E

*通讯作者: 苏昭仑, 执业中药师, 主要研究方向为中药和保健食品安全检测。E-mail: suwheel@126.com

*Corresponding author: SU Zhao-Lun, Licensed Pharmacist, By-Health Co., Ltd., Zhuhai 519040, China. E-mail: suwheel@126.com

1 引言

维生素 E, 又名抗不育维生素, 是生育酚和生育三烯酚以及具有 *d*- α -生育酚活性的衍生物的总称。目前已有 8 种具有维生素 E 活性的化合物从生物资源中分离出来, 分别为 α -、 β -、 γ -及 δ -生育酚和 α -、 β -、 γ -及 δ -生育三烯酚。食品添加剂天然维生素 E 的 *d*- α -生育酚在食品工业中适用作营养强化剂、抗氧化剂; 混合生育酚适用作抗氧化剂; *d*- α -醋酸生育酚、*d*- α -琥珀酸生育酚适用作营养强化剂。因此, 在油类保健食品中一般添加了混合生育酚作抗氧化剂。

混合生育酚的测定方法较多, 目前常用的分析方法主要有比色法^[1-4]、气相色谱法^[5-6]、正相高效液相色谱法^[7-8]、反相高效液相色谱法^[9-15]。比色法操作简单, 但不能测定各生育酚的含量, 结果准确性不高; 气相色谱法, 不能对 β -、 γ -生育酚分离, 而且需要衍生; 正相高效液相色谱法, 对生育酚各异构体均能分离, 但所使用的正相试剂接触毒性大, 对实验人员健康造成一定的危害; 反相高效液相色谱法, 虽然不能将 β -、 γ -生育酚分离, 但综合精密度、回收率、分析时间和实验安全性等方面考虑, 优于气相色谱法和正相高效液相色谱法。本文优化国家标准^[15]的前处理方法, 建立了反相高效液相色谱法检测油类保健食品中的混合生育酚, 为该类保健食品制定质量标准提供参考依据。

2 材料与方法

2.1 仪器与试剂

仪器: 高效液相色谱仪(厂家: 安捷伦, 型号: 1260, 配 VWD); 分析天平(厂家: Mettler Toledo, 型号: XP205)。

材料: 辅助降血脂软胶囊、共轭亚油酸软胶囊、鲑鱼油软胶囊、鱼油 3322TG。(以上材料均来源于汤臣倍健股份有限公司)。

试剂与对照品: 甲醇(色谱纯, 德国 CNW); 无水乙醇(色谱纯, 德国 CNW); 抗坏血酸(分析纯, 广州化学试剂厂); 氢氧化钾(分析纯, 广州化学试剂厂); 浓盐酸(分析纯, 广州化学试剂厂); 纯化水; *d*- α -生育酚(来源: Dr, 批号: D0050, 纯度: 99.8%); *d*- γ -生育酚(来源: SUPELCO, 批号: LB95755V, 纯度: 99%); *d*- δ -生育酚(来源: SUPELCO, 批号: LB94736V, 纯度:

99%)。

2.2 仪器条件

色谱柱: SUPELCO, C₁₈, 4.6×150 mm, 5 μ m; 流速: 1.0 mL /min; 柱温: 40 °C; 进样量: 20 μ L; 波长: 294 nm; 流动相: A 为水, B 为甲醇, 梯度洗脱见表 1。

表 1 梯度洗脱比例
Table 1 Gradient elution ratio

| 时间(min) | A(%) | B(%) |
|---------|------|------|
| 0.00 | 10 | 90 |
| 7.40 | 10 | 90 |
| 7.41 | 0 | 100 |
| 16.00 | 0 | 100 |
| 16.01 | 10 | 90 |
| 20.00 | 10 | 90 |

2.3 标准溶液的制备

2.3.1 标准储备液的配制

精密称取 *d*- α -生育酚, *d*- γ -生育酚, *d*- δ -生育酚对照品约 50 mg 分别置于 50 mL 棕色容量瓶, 加无水乙醇定容(浓度 1.0 mg/mL), 储备液于 -18 °C 中储存备用。

2.3.2 标准储备液浓度校正

精密移取 *d*- α -生育酚, *d*- γ -生育酚, *d*- δ -生育酚储备液 1.00 mL, 分别用无水乙醇定容至 10 mL 容量瓶, 以无水乙醇为空白, 在 294 nm 波长处测定 *d*- α -生育酚吸光度、298 nm 波长处测定 *d*- γ -生育酚吸光度, 298 nm 波长处测定 *d*- δ -生育酚吸光度。

$$\text{校正公式 } C=A/E \times 100$$

其中 C 是维生素浓度(单位为 mg/mL), A 是维生素的平均紫外吸光度, E 是某维生素 1% 的比吸光系数。*(d*- α -生育酚比吸光系数为 71, *d*- γ -生育酚比吸光系数为 92.8, *d*- δ -生育酚比吸光系数为 91.2)

2.3.3 标准工作溶液配制

分别精密移取 *d*- α -生育酚, *d*- γ -生育酚, *d*- δ -生育酚的储备液 0.50、1.00、2.00、5.00、10.00 mL 于 50 mL 容量瓶中, 用甲醇定容至刻度, 摆匀, 得到 0.01、0.02、0.04、0.10、0.20 mg/mL 的混合标准工作溶液。

2.4 样品前处理

精密称取试样 1.0 g 于 50 mL 离心管, 加入约 0.2 g 抗坏血酸, 加入 10.00 mL 氢氧化钾甲醇溶液(0.5

mol/L), 65 °C水浴约 10 min, 震摇至油滴完全消失, 放冷至室温, 加入 10.00 mL 盐酸甲醇溶液(0.5 mol/L), 用无水甲醇定容至 25 mL, 过滤即得。

3 结果与讨论

3.1 样品前处理方法的优化

本实验曾尝试国家标准^[15]的前处理方法, 使用氢氧化钾溶液(1+1)皂化、乙醚提取, 结果与本文前处理方法的结果基本一致。结果见表 2。但国家标准的前处理方法操作繁琐, 耗时长(约 3 h), 试剂用量大, 检验效率较低。本文采用氢氧化钾甲醇溶液(0.5 mol/L)皂化, 盐酸甲醇溶液(0.5 mol/L)中和, 甲醇定容, 过滤即得, 样品前处理变得简便(约 45 min)。

3.2 色谱条件的选择

3.2.1 色谱柱的选择

本实验选择了 150 mm 的 C₁₈柱分离 α-、γ-及 δ-生育酚, 实验表明 150 mm 的短柱有良好的分离效果, 能很好的把 α-、γ-及 δ-生育酚和杂质峰分离, 比 250 mm 的长柱能缩短分析时间。混合标准溶液的色谱图见图 1。

3.2.2 流动相的选择

本方法采用甲醇、水梯度洗脱, 让目标物得到有效的分离。本方法不能将 β-生育酚和 γ-生育酚分开, 故 γ-生育酚峰中包含有 β-生育酚峰。

3.3 方法的线性范围确认

在实验条件下, 对混合标准工作溶液进行测定, 结果表明, α-、γ-及 δ-生育酚在 0.01~0.20 mg/mL 范围内有良好的线性关系, $r > 0.9990$ 。

3.4 方法的回收率实验

称取 6 份样品, 分别添加 1.00 mL 各标准储备液进行加标回收实验, 结果见表 3。本方法回收率 93.5%~103.8%, 且 RSD < 4.0%, 说明该方法准确度和精密度可以满足混合生育酚的检测要求。空白样品图谱见图 2。

3.5 检出限

以标准溶液的色谱响应值计算, 当信噪比(S/N)为 3 时, 检出限为 0.02 μg/kg, 当信噪比(S/N)为 10 时, 定量限为 0.1 μg/kg, 能满足样品的测定需求。

表 2 结果对比($n=10$)
Table 2 Results comparison ($n=10$)

| 样品 | 国标方法(mg/100 g) | RSD(%) | 本文方法(mg/100 g) | RSD(%) |
|-----------|----------------|--------|----------------|--------|
| 辅助降血脂软胶囊 | 94.3~111.7 | 9.4 | 102.4~110.7 | 3.9 |
| 共轭亚油酸软胶囊 | 548.0~605.3 | 5.1 | 568.0~617.0 | 4.2 |
| 鲑鱼油软胶囊 | 669.9~738.2 | 5.0 | 691.0~749.0 | 4.1 |
| 鱼油 3322TG | 16.7~23.4 | 16.7 | 17.6~21.3 | 10.3 |

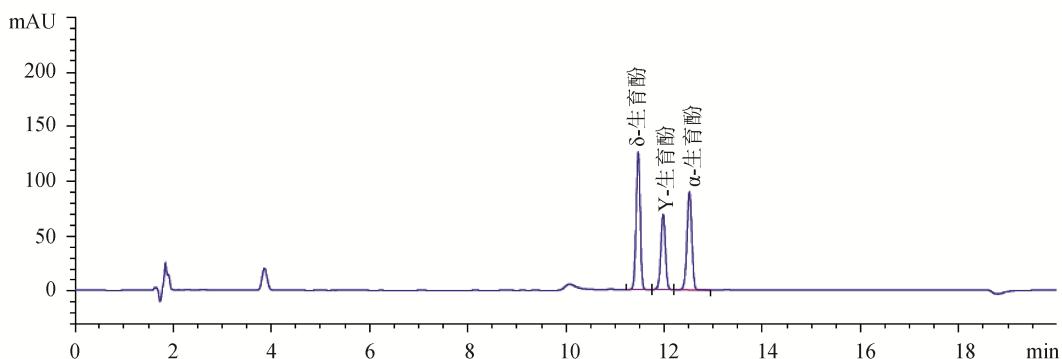


图 1 混合标准溶液色谱图
Fig. 1 The chart of mixed standard solution

表3 加标回收率和相对标准偏差($n=6$)
Table 3 The recovery and relative standard deviation ($n=6$)

| 样品 | 目标化合物 | 回收率(%) | RSD(%) |
|-----------|---------------|------------|--------|
| 辅助降血脂软胶囊 | α -生育酚 | 95.4~101.3 | 2.3 |
| | γ -生育酚 | 94.2~99.3 | 1.9 |
| | δ -生育酚 | 96.1~102.8 | 2.7 |
| 共轭亚油酸软胶囊 | α -生育酚 | 95.1~99.5 | 2.1 |
| | γ -生育酚 | 93.6~97.4 | 1.5 |
| | δ -生育酚 | 94.4~103.8 | 3.8 |
| 鲑鱼油软胶囊 | α -生育酚 | 96.9~99.2 | 0.9 |
| | γ -生育酚 | 93.5~100.1 | 2.4 |
| | δ -生育酚 | 96.4~97.8 | 1.4 |
| 鱼油 3322TG | α -生育酚 | 95.1~99.4 | 1.9 |
| | γ -生育酚 | 94.5~100.4 | 2.3 |
| | δ -生育酚 | 95.3~99.8 | 1.8 |

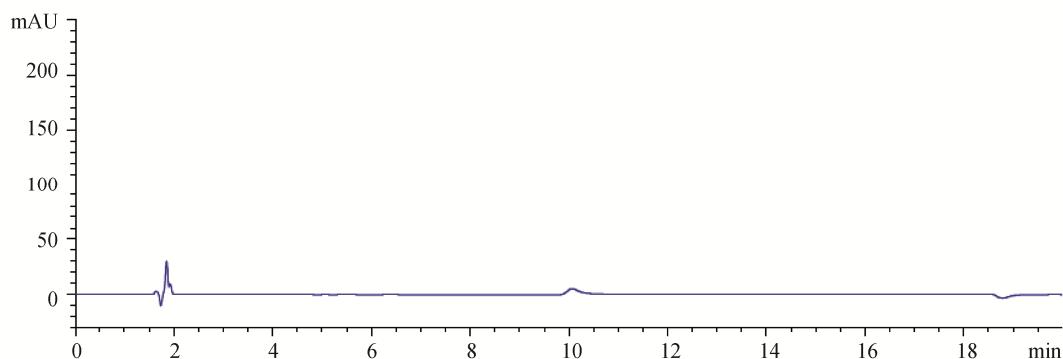


图2 空白样品色谱图
Fig. 2 The chromatogram of blank samples

3.6 样品的测定

用本方法, 对辅助降血脂软胶囊、共轭亚油酸软胶囊、鲑鱼油软胶囊、鱼油 3322TG 进行总生育酚含量的测定, 共测定了 40 份样品, 结果均符合规定要求, 表明此方法能用于日常检验。样品的总生育酚的含量见表 4, 样品的图谱见图 3~6。

4 结 论

国家标准^[15]采用苯并[e]芘为内标, 氢氧化钾溶液皂化, 乙醚提取, 无水乙醇为溶剂, 测定样品的混合生育酚。但苯并[e]芘和乙醚接触毒性大, 对实验人员健康造成一定的危害; 而且试剂用量大, 样品前处理时间长(约 3 h), 检验成本较高。而本文

方法操作简捷, 结果准确可靠, 安全环保, 节省试剂, 节省样品前处理时间(约 45 min), 有利于降低检验成本, 特别适用于含有油类的保健食品检测混合生育酚。

表4 总生育酚的含量($n=10$)
Table 4 The content of tocopherols ($n=10$)

| 样品 | 结果(mg/100 g) | 理论值(mg/100 g) |
|-----------|--------------|---------------|
| 辅助降血脂软胶囊 | 102.4~110.7 | 105.0 |
| 共轭亚油酸软胶囊 | 568.0~617.0 | 600.0 |
| 鲑鱼油软胶囊 | 691.0~749.0 | 700.0 |
| 鱼油 3322TG | 17.6~21.3 | 20.0 |

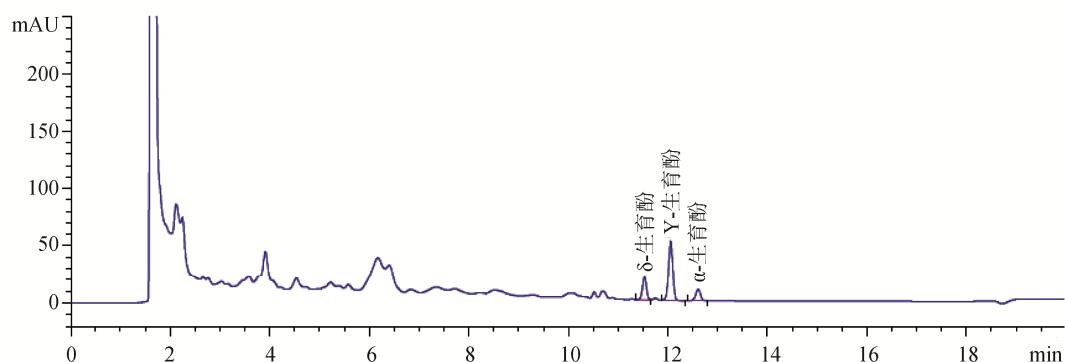


图3 辅助降血脂软胶囊样品色谱图
Fig. 3 The chromatogram of auxiliary lowering soft capsule sample

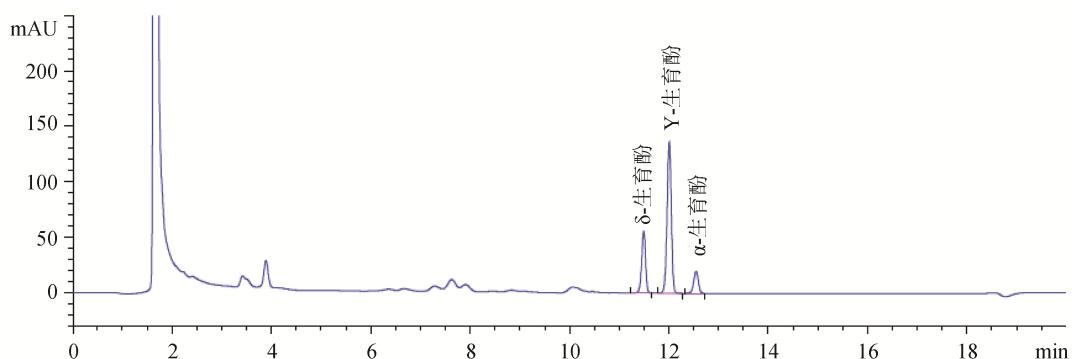


图4 共轭亚油酸软胶囊样品色谱图
Fig. 4 The chromatogram of conjugated linoleic acid soft capsule sample

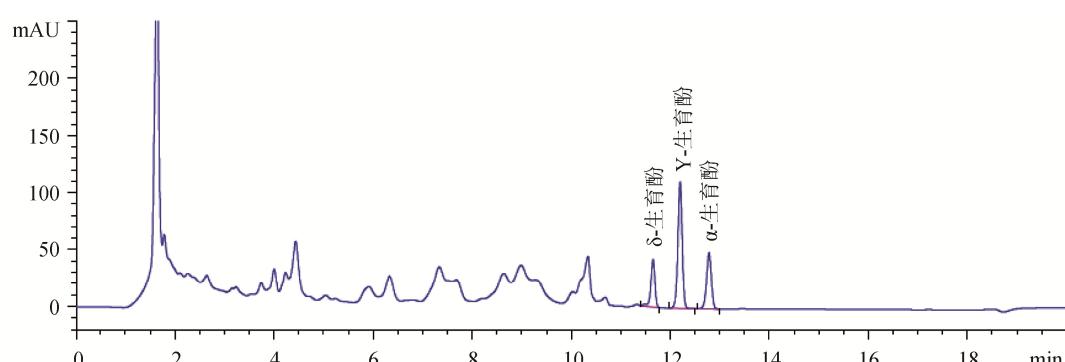


图5 鲑鱼油软胶囊样品色谱图
Fig. 5 The chromatogram of salmon fish capsules sample

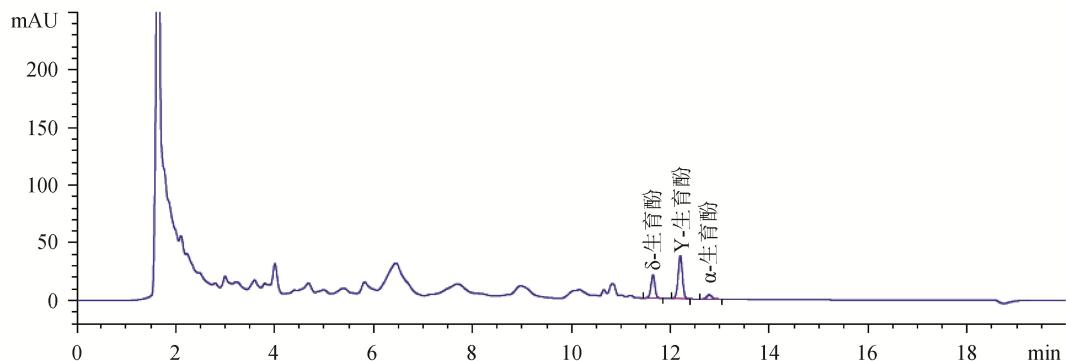


图6 鱼油3322TG样品色谱图
Fig.6 The chromatogram of fish oil 3322TG sample

参考文献

- [1] Tütem E, Apak R, Günayd E, et al. Spectrophotometric determination of vitamin E (α -tocopherol) using copper (II) neocuproine reagent [J]. *Talanta*, 1997, 44: 249–255.
- [2] Proepf P, Pineda M, Aguilar M. Spectrophotometric quantitation of antioxidant capacity through the formation of a phosphomolybdenum complex: specific application to the determination of vitamin E [J]. *Anal Biochem*, 1999, 269: 337–341.
- [3] Amin AS. Colorimetric determination of tocopheryl acetate (Vitamin E) in pure form and in multi-vitamin capsules [J]. *Eur J Pharm Biopharm*, 2001, 51: 267–272.
- [4] Jadoon S, Waseem A, Yaqoob M, et al. Flow injection spectrophotometric determination of vitamin E in pharmaceuticals milk powder and blood serum using potassium ferricyanide-Fe (III) detection system [J]. *Chin Chem Lett*, 2010, 21: 712–715.
- [5] 中华人民共和国药典第二部[M]. 中国医药科技出版社, 2010. “Pharmacopoeia of the People's Republic of China”2010 edition [M]. Chinese Medical Science and Technology Press, 2010.
- [6] GB 19191-2003 食品添加剂 天然维生素E [S]. GB 19191-2003 Food additive-natural vitamin E [S].
- [7] Kamal A, Gorgen S, Pettersson J, et al. Normal-phase high performance liquid chromatography of tocopherols and tocotrienols comparison of different chromatographic columns [J]. *J Chromatogr A*, 2000, 881: 217–227.
- [8] Nagy K, Courtet MC, Holst B, et al. Comprehensive analysis of vitamin e constituents in human plasma by liquid chromatography-mass spectrometry [J]. *Anal Chem*, 2007, 79: 7087–7096.
- [9] GB/T 17812-2008 饲料中维生素E的测定高效液相色谱法 [S]. GB/T 17812-2008 Determination of vitamin E in feeds by high-performance liquid chromatography [S].
- [10] 王晖, 刘红河, 尹江伟. HPLC 用于食品中维生素A和维生素E的测定 [J]. 中国热带医学, 2006, 6(5): 856–857. Wang H, Liu HH, Yin JW. Determination of vitamin A and vitamin E by HPLC in foods [J]. *China Tropical Med*, 2006, 6(5): 856–857.
- [11] Paliakov EM, Crow BS, Bishop MJ, et al. Rapid quantitative determination of fat-soluble vitamins and coenzyme Q-10 in human serum by reversed phase ultra-high pressure liquid chromatography with UV detection [J]. *J Chromatogr B*, 2009, 877: 89–94.
- [12] Gliszczyńska AS, Sikorska E. Simple reversed-phase liquid chromatography method for determination of tocopherols in edible plant oils [J]. *J Chromatogr A*, 2004, 1048: 195–198.
- [13] Tasioula MM, Okogeri O. Simultaneous determination of phenolic compounds and tocopherols in virgin olive oil using HPLC and UV detection [J]. *Food Chem*, 2001, 74: 377–383.
- [14] Gimeno E, Calero E, Castellote AI, et al. Simultaneous determination of α -tocopherol and β -carotene in olive oil by reversed-phase high-performance liquid chromatography [J]. *J Chromatogr A*, 2000, 881: 255–259.
- [15] GB/T 5009.82-2003 食品中维生素A和维生素E的测定 [S]. GB/T 5009.82-2003 Determination of retinol and tocopherol in foods [S].

(责任编辑: 白洪健)

作者简介



苏昭仑, 执业中药师, 主要研究方向为中药和保健食品安全检测。

E-mail: suwheel@126.com