# 高效液相色谱法制备胡黄连中胡黄连甙 Ⅱ 的对照品

# 薄 涛, 赵长家, 李克安, 刘虎威

(北京大学化学与分子工程学院,北京 100871)

摘要 运用高效液相色谱法 HPLC 制备了胡黄连中胡黄连甙 II 的对照品 ,色谱条件为  $C_{18}$ 制备柱  $300~\text{mm} \times 20~\text{mm}$  i.d. ,  $10~\mu\text{m}$  ) 流动相为甲醇-水 体积比为 1:1 ) 流速 8~mL/min 265~nm 紫外检测 进样量  $100~\mu\text{L}$ 。用 HPLC 和毛细管区带电泳法 CZE 测定了自制对照品的纯度 ,结果表明 ,自制对照品的纯度在 99.0% 以上 稳定性好 ,且 2~种方法测定的结果具有可比性。

关键词 高效液相色谱法 毛细管区带电泳 制备 胡黄连甙 Ⅱ 胡黄连

中图分类号 :0658

文献标识码:A

文章编号:1000-8713(2003)03-0242-03

# Preparation of Picroside **I** Control from *Rhizoma Picrorhizae* by High Performance Liquid Chromatography

BO Tao, ZHAO Changjia, LI Kean, LIU Huwei

(College of Chemistry and Molecular Engineering, Peking University, Beijing 100871, China)

Abstract: A high performance liquid chromatographic (HPLC) method was developed for the preparation of picroside [I] control from  $Rhizoma\ Picrorhizae$  using a  $C_{18}$  column (300 mm  $\times$  20 mm i.d. ,10  $\mu m$ ) and methanol-water (1:1 , v/v) as mobile phase at a flow rate of 8 mL/min. This method provided great improvements over some conventional chromatographic methods which often suffered from instability , tedious steps and low purity of picroside [I]. The purity of the prepared picroside [I] determined by the HPLC method was compared against that obtained by a capillary zone electrophoretic (CZE) method. A  $C_{18}$  column and a mobile phase of methanol-water-acetic acid (40:60:0.3, v/v) were adopted in the HPLC analysis with UV detection at 265 nm while 100 mmol/L boric acid (pH 9.5), 30 kV of applied voltage and 25 °C of temperature were selected for the CZE analysis with an uncoated fused silica capillary of 58.5 cm  $\times$  50  $\mu m$  i.d. and UV detection at 210 nm. The linearity , repeatability and recovery of both methods were satisfactory. The study demonstrated that the results from the HPLC method and the CZE method were comparable , while the speed of analysis by the CZE method was faster than by the HPLC method. Moreover , the stability of picroside [I] control was investigated , and the result showed that the control was stable for at least twelve months.

**Key words**: high performance liquid chromatography; capillary zone electrophoresis; preparation; picroside []; *Rhizoma Picrorhizae* 

类化合物 热稳定性差。运用经典柱色谱方法分离、纯化胡黄连甙 Ⅱ 的过程中 ,常常需要回流、回收溶剂、干燥等操作 ,洗脱时间长 ,胡黄连甙 Ⅲ 易分解 ,收率低 □ 。因此 ,常常将胡黄连甙 Ⅲ 乙酰化衍生后再纯化 ,但最后需要脱乙酰化 ,操作繁琐 □ ,且脱乙酰化时样品易分解。

本文采用制备型高效液相色谱(HPLC)制备胡黄连中胡黄连甙Ⅱ的对照品,运用分析型HPLC和毛细管区带电泳(CZE)测定其纯度,并测定了胡黄

图 1 胡黄连甙 II 的分子结构式 Fig. 1 Structure of picroside II

连药材中胡黄连甙 II 的含量 ,对两种分析方法的测定结果进行了比较研究。对自制的胡黄连甙 II 对照品的稳定性进行了考察。

### 1 实验部分

#### 1.1 仪器、试剂与材料

仪器:JASCO HPLC 1580 高效液相色谱仪; DYNAMAX  $C_{18}$ 制备柱(300 mm×20 mm i.d.,10  $\mu$ m) Zobax ODS(150 mm×4.6 mm i.d.  $5 \mu$ m)分析柱 安捷伦 3D 毛细管电泳仪;十万分之一分析天平(日本岛津); $AR \times 400$  核磁共振仪;Philips Pye Unicam 型紫外光谱仪;Perkin-Elmer 983G 型红外光谱仪;AEI S-50 质谱仪;X-4 型显微熔点仪;ADP220 型旋光仪。

试剂和材料:胡黄连药材由中国医学科学院药用植物研究所提供。胡黄连甙 II 对照品由 Sigma 公司提供。乙醇、甲醇和冰醋酸均为分析纯,水为双蒸水。活性碳(60 目,柱色谱用)由北京化工厂提供。石英毛细管(58.5  $cm \times 50~\mu m$  i.d.)购自河北永年光导纤维厂。

#### 1.2 胡黄连甙 Ⅱ 的提取、纯化

将胡黄连根茎粉碎 ,用 70%(体积分数 ,下同) 乙醇浸润 2 h后 ,用 70% 乙醇渗漉 ,收集 8 倍柱体积的渗漉液 ,于 60 ℃以下减压真空干燥 ,用无水乙醇转溶 ,弃掉不溶物 ,将乙醇溶液于 60 ℃以下减压(约 2 000 Pá 15 mmHg))干燥即得粗提物。

取活性炭,于  $150 \, \mathbb{C}$  下活化  $4 \, \mathrm{h}$  后装柱。取胡黄连粗提物(与活性炭质量比为 1:10),配制成  $25 \, \mathrm{g/L}$ 的水溶液,上柱(  $120 \, \mathrm{cm} \times 30 \, \mathrm{cm}$  i.d.)进行吸附色谱分离。依次以水、 $50\% \, \mathrm{Z}$  营、 $95\% \, \mathrm{Z}$  醇洗脱,收集  $95\% \, \mathrm{Z}$  醇洗脱液,于  $60 \, \mathbb{C}$  下减压浓缩并干燥,即得胡黄连甙  $\Pi$  粗品。

将胡黄连甙 II 粗品用 50% 甲醇溶液溶解 质量浓度为 80~g/L),进行 HPLC 制备。色谱条件:流动相甲醇-水(体积比为 1:1),流速 8~mL/min;检测波长 265~nm,进样量  $100~\mu L$ 。 收集相应的组分(见图

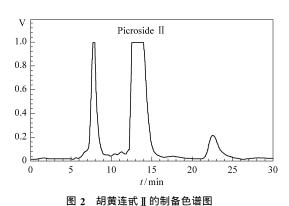


图 2 的 與注 N II 的 即 由 色 国 图 Fig. 2 Preparative chromatogram of picroside II

2)60 ℃下减压除去甲醇,水溶液经冷冻干燥,即得胡黄连甙Ⅱ对照品。

#### 1.3 对照品溶液和样品溶液制备

对照品溶液:精密称取经五氧化二磷减压干燥至恒重的胡黄连甙 || 对照品 5 mg ,置于 10 mL 容量瓶中 ,甲醇溶解并稀释至刻度 ,摇匀 ,从中精密量取 1.0 mL ,置于 10 mL 容量瓶中 ,甲醇稀释至刻度 ,即得。自制胡黄连甙 || 对照品溶液同此法配制。

样品溶液:分别精密称取胡黄连药材 80~mg,置于 10~mL 具塞试管中,加入甲醇 7~mL,室温下超声提取 20~min,离心( 3~000~r/min ) 取上清液。重复提取步骤  $2~\chi$ ,合并  $3~\chi$ 上清液,用  $0.45~\mu m$  的微孔滤膜过滤,取续滤液,即得。

#### 1.4 色谱条件

HPLC 法 柱温为室温 ;检测波长 265 nm ;流动相组成为甲醇-水-冰醋酸( 40:60:0.3 ,体积比) ;流速 1 mL/min ;进样量  $10~\mu$ L。

CZE 法:100 mmol/L硼酸缓冲液(pH 9.5),电压 30 kV 柱温 25  $\mathbb C$  ,检测波长 210 nm;在此条件下,分析物的分离时间短且与样品中其他成分完全分离;为了提高分析的重现性,每次进样前,毛细管分别用 1 mol/L NaOH 溶液冲洗 1 min,双蒸水冲洗 2 min,运行缓冲液冲洗 3 min。

#### 2 结果与讨论

2.1 自制胡黄连甙 II 的物理常数及结构鉴定性状:白色片状结晶 易溶于甲醇。

熔点和比旋度 :熔点为 141~143 ℃ ,比旋度为 - 115°

紫外光谱最大吸收波长  $\lambda_{max}$ ( 甲醇溶液 ) 220, 263 和 292 nm。

红外光谱 σ<sub>max</sub>( KBr 压片 ) 3 418 ,1 707 ,1 654 , 1 598 ,1 505 cm<sup>-1</sup>。

核磁共振光谱(NMR) 溶剂:CD3OD) 结构式

#### 参照图1)如下:

 $^{1}$ H 谱:H-1 ,5.22 (1H ,d , $J=9.1~{\rm Hz}$  ); H-3 , 6.40 (1H  $d_{1}J = 7.3 \text{ Hz}$ ); H-4 5.01 (1H  $_{1}m$ ); H-5 和 H-9 2.65~2.69(2H,m); H-6 5.15(1H,bd,J = 7.7 Hz); H-7,3.77(1H,bs); H-10,3.87和4.20 (2H ,AB J = 13.1 Hz); H-1", 4.82 (1H ,d J = 7.9Hz); H-2'', H-3'', H-4'', H-5'',  $3.27 \sim 3.43$ (4H, m, sugar-H); H-6", 3.66(1H, m), 3.94(1H, m); H-2' 7.59 (1H d J = 1.7 Hz); H-5', 6.88 (1H d J=8.2 Hz); H-6', 7.62 (1H, dd, J = 1.7 Hz  $\approx 1.2$ Hz); H-11, OCH<sub>3</sub> 3.93 (3H s)

<sup>13</sup>C 谱:C-1,95.07;C-3,142.42;C-4,102.96; C-5 36.77; C-6 81.72; C-7 61.30; C-8 66.88; C-9 *A*3.24 ; C-10 *6*2.96 ; C-11 *,*167.87 ; C-12 *,*56.48 ; C-1',122.08; C-2',113.66; C-3',153.19; C-4', 148.83; C-5',116.01; C-6',125.32; C-1",99.72; C-2" 74.87; C-3" 78.68; C-4" 71.80.

所有理化常数和光谱数据都与文献数据 2 3 ]— 致 且购得的胡黄连甙 Ⅱ 对照品和自制对照品的 HPLC 保留时间及 CZE 迁移时间一致 采用标准加 入法测定 峰重叠 表明本品确为胡黄连甙 Ⅱ。

# 2.2 HPLC 和 CZE 测定胡黄连甙 Ⅱ 的含量及纯度

#### 2.2.1 CZE 和 HPLC 法的方法学考察

以峰面积(Y)对浓度(X,g/L)作图,HPLC和 CZE 法的标准曲线分别为  $Y = 7.717 \times 10^{-8} X + 1$ 0.003498 ( r = 0.9995 ) AT Y = 5.615X - 34.36 ( r=0.9913),线性区间分别为 $0.0184\sim0.166$  g/L 和  $0.028 \sim 0.432$  g/L ;峰面积的相对标准偏差 (RSD)分别为 0.93% 和 0.74%(n=5),保留时间 和迁移时间的 RSD 分别为 0.54% 和 0.22%( n =5);回收率分别为 97.2%(RSD=0.50%, n=5)和 99.2% (RSD=2.38%, n=5).

# 2.2.2 胡黄连药材和自制胡黄连甙 Ⅱ 对照品的含 量和纯度测定

运用 HPLC 和 CZE 法对胡黄连药材和自制胡 黄连甙  $\parallel$  对照品进行了含量和纯度测定(n=5) 结 果表明、运用 HPLC 和 CZE 法、药材中胡黄连甙Ⅱ 的含量分别为 8.84%(RSD = 1.33%)和 9.13% (RSD=4.21%),自制胡黄连甙 Ⅱ 的纯度分别为 99.6% (RSD=0.89%)和99.1% (RSD=1.27%), 二者的结果具有可比性。CZE 法比 HPLC 法更加 快速 适合于高通量样品的分析。

图 3 是对照品和药材样品的典型色谱图 :图 4 是对照品和药材样品的电泳图。

#### 2.2.3 胡黄连甙 ∏ 对照品稳定性的研究

实验表明自制胡黄连甙 Ⅱ 的纯度高于 99.0% ,

可作为对照品使用。运用 HPLC 法对其稳定性进 行了考察 结果表明 胡黄连甙 Ⅱ 在密闭容器中、避 光、低温和干燥的条件下保存 12 个月 在 0.1.2.3 , 6,12 个月时,分别测定其纯度,结果为99.6%, 99.9%,99.5%,99.6%,99.7%和99.7%,说明其 稳定性良好。

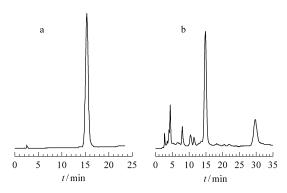


图 3 自制对照品(a)和胡黄连药材(b)的色谱图 Chromatograms of prepared picroside I control (a) and Rhizoma Picrorhizae sample (b)

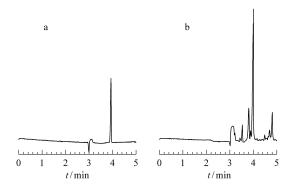


图 4 自制对照品(a)和胡黄连药材(b)的电泳图 Fig. 4 Electropherograms of prepared picroside I control (a) and Rhizoma Picrorhizae sample (b)

## 3 结论

谱

该法采用渗漉法提取、活性炭吸附柱色谱、高效 液相色谱法纯化以及减压回收溶剂和减压干燥等步 骤进行制备 克服了以前用常规方法提取、纯化过程 中胡黄连甙 || 不稳定、操作繁琐和纯度低的缺点。

自制胡黄连甙Ⅱ的纯度高于99.0%,可作为对 照品使用。

#### 参考文献:

- [1] Zheng Huzhan, Dong Zehong, She Jing. Research and Application of Herbal Medicine Modernization. Beijing: People 's Medical Publishing House, 1995. 3 230
  - 郑虎占,董泽宏,佘靖.中药现代研究与应用.北京:人民 卫生出版社,1995.3230
- [2] Iwagawa T, Nakamura S, Masuda T. Phytochemistry, 1990, 29 (6):1913
- [3] Wang Daqi. Acta Botanica Yunnanica, 1993, 15(1):83 王答祺. 云南植物研究,1993,15(1):83