

文章编号 : 1006 - 2858(2004)02 - 0114 - 04

# 不同产地龙胆中龙胆苦苷的含量测定

魏 岚 , 陈晓辉 , 王晓辉 , 毕开顺

(沈阳药科大学药学院 , 辽宁 沈阳 110016)

**摘要:** 目的 建立龙胆中龙胆苦苷的 RP-HPLC 定量分析方法 , 并对 38 批不同产地的龙胆进行含量测定。方法 采用 Diamond C<sub>18</sub> 色谱柱 (5 μm, 200 mm × 4.6 mm i. d.) , 以乙腈 - 水 - 醋酸 (V/V/V = 10/80/1) 为流动相 , 流速为 1.0 mL · min<sup>-1</sup> , 紫外检测波长为 270 nm , 柱温为室温 , 内标物为对羟基苯甲酸 (100 mg L<sup>-1</sup>) 。结果 龙胆苦苷在 12.8 ~ 153.6 mg L<sup>-1</sup> 质量浓度内线性关系良好 ( $r = 0.9999$ ) , 方法回收率为 99.1% , RSD 为 0.4% (n = 9) 。 38 批龙胆中龙胆苦苷的含量差异较大。结论 该方法可用于质量控制 , 并为不同产地龙胆中龙胆苦苷的含量比较提供了依据。

**关键词:** 反相高效液相色谱法 ; 龙胆 ; 龙胆苦苷

中图分类号 : R 94 文献标识码 : A

龙胆 (Radix Gentianae) 为龙胆科植物条叶龙胆 (Gentiana manshurica Kitag.) 、龙胆 (G. scabra Bge.) 、三花龙胆 (G. triflora Pall.) 、坚龙胆 (G. rigescens Franch.) 的干燥根及根茎尚有非正品龙胆草龙胆 (Veronicastrum sibiricum (L.) Hara) 的根及根茎和红花龙胆 (Gentiana rhodantha Franch.) 的全草。龙胆苦、寒 ; 归肝、胆经 ; 具有清热燥湿、泻肝胆火的功效<sup>[1]</sup> ; 主要分布于黑龙江、吉林、辽宁、内蒙古、浙江、湖南、江西、福建、江苏、广东、新疆也有分布。龙胆苦苷 (gentiopicroside, GTP) 是龙胆的主要有效成分 , 具有强烈苦味活性 , 是龙胆药苦寒的物质基础<sup>[2]</sup> 。作者采用正交试验设计考察了龙胆中龙胆苦苷的提取工艺 , 建立了龙胆中龙胆苦苷的 RP-HPLC 定量分析方法 , 并对 38 批不同产地的龙胆进行含量测定 , 从而为龙胆的质量研究提供了科学依据。

## 1 仪器与试药

岛津 LC-10A 高效液相色谱仪 , SPD-10A 紫外检测器 , N2000 色谱工作站 , 岛津 UV-265FW 型紫外分光光度仪 , Sartorius BP210S 型电子分析天平 , ZFQ85A 型旋转蒸发仪。

甲醇、乙腈为色谱纯 , 其他试剂为分析纯。

龙胆样品共 38 批 , 由本校孙启时教授鉴定 , 粉碎过 40 目筛 , 置于干燥阴凉处备用 , 来源情况见表 2 。龙胆苦苷对照品 (770-200105) , 购于中

国药品生物制品检定所。

## 2 方法

### 2.1 提取工艺的考察

以龙胆苦苷含量为检测指标 , 选取溶剂种类、溶剂用量、提取时间、提取次数 4 个因素 , 每个因素 4 个水平 , 采用 L<sub>16</sub>(4<sup>5</sup>) 正交表进行试验 , 按“ 2.5 ”条制备样品溶液 , 按“ 2.6 ”条进行测定。综合直观分析和方差分析的结果 , 确定最佳提取工艺为 : 用 60 倍于药材量的甲醇回流提取 2 次 , 每次 2 h 。

### 2.2 检测波长的选择

取龙胆苦苷对照品适量 , 用甲醇配制成质量浓度为 25 mg L<sup>-1</sup> 的溶液 , 在 400 ~ 200 nm 内进行紫外扫描 , 结果显示最大吸收波长为 269.2 nm , 故选择 270 nm 为检测波长。

### 2.3 对照品溶液的制备

取龙胆苦苷对照品约 6.4 mg , 精密称定 , 置 25 mL 量瓶中 , 甲醇超声溶解定容 , 摆匀 , 作为对照品贮备溶液。

### 2.4 内标溶液的制备

取对羟基苯甲酸约 5.0 mg , 精密称定 , 置 50 mL 量瓶中 , 甲醇超声溶解定容 , 摆匀 , 得到质量浓度为 100 mg L<sup>-1</sup> 的内标溶液。

### 2.5 供试品溶液的制备

取龙胆药材粉末 0.45 g , 加入 27 mL 甲醇 , 70 ℃ 水浴回流 2 次 , 每次 2 h , 合并提取液并过滤 ,

收稿日期 : 2003-08-28

作者简介 : 魏岚 (1978-) , 女 (汉族) , 辽宁沈阳人 , 硕士研究生 , 主要从事中药现代化研究 , Tel : (024) 23843711 - 3363 , E-mail : ksbi@mail.sy.ln.cn 。

回收溶剂后用甲醇溶解并转移至10 mL量瓶中,定容,摇匀,从中精密吸取0.5 mL溶液置于10 mL量瓶中,再精密加入2 mL内标溶液,定容并摇匀,经微孔滤膜(0.45 μm)滤过,作为样品溶液。

## 2.6 色谱条件

色谱柱:Diamonsil C<sub>18</sub>(5 μm, 200 mm × 4.6 mm i. d.);流动相:乙腈-水-醋酸( $V/V/V = 10/80/1$ );流速:1.0 mL·min<sup>-1</sup>;紫外检测波长:270 nm;柱温:室温;进样量:10 μL;内标:对羟基苯甲酸( $= 100 \text{ mg L}^{-1}$ )。

## 2.7 系统适用性实验

在上述色谱条件下,各峰的分离度均大于1.5,拖尾因子介于0.95~1.05之间,理论塔板数以龙胆苦苷计算不低于7 000。

# 3 结果

## 3.1 线性关系

从对照品贮备液中精密吸取0.5、1.0、2.0、3.0、4.0、5.0、6.0 mL,分别置于10 mL量瓶中,精密加入内标溶液2 mL,用甲醇定容摇匀,制成质量浓

度依次为12.8、25.6、51.2、76.8、102.4、128.0、153.6 mg L<sup>-1</sup>的标准溶液。经微孔滤膜(0.45 μm)滤过,按“2.6”条测定。以对照品溶液质量浓度为横坐标,对照品与内标峰面积比为纵坐标,得回归方程 $Y = 13.274 X + 0.0074$  ( $r = 0.9999$ )。龙胆苦苷在12.8~153.6 mg L<sup>-1</sup>内,线性关系良好。

## 3.2 仪器精密度实验

精密吸取同一对照品溶液10 μL,按“2.6”条测定,连续进样6次,测得结果的RSD为0.3% ( $n = 6$ )。

## 3.3 方法重复性实验

精密称取同一产地(黑龙江省依兰县)的龙胆药材粉末0.45 g,按“2.5”条制备6份样品溶液,按“2.6”条测定,测得结果的RSD为1.5% ( $n = 6$ )。

## 3.4 加样回收率实验

精密称取已测得含量的龙胆药材粉末(产于黑龙江省依兰县)9份各0.225 g,每3份分别准确加入高、中、低3个不同量的龙胆苦苷对照品,按“2.5”条制备样品溶液,按“2.6”条测定,结果见表1。

Table 1 The result of recovery

| Added/μg | Found/μg | Recovery/ % | Mean/ % | RSD/ % |
|----------|----------|-------------|---------|--------|
| 5600     | 5546     | 99.0        |         |        |
| 5600     | 5556     | 99.2        |         |        |
| 5600     | 5538     | 98.9        |         |        |
| 11200    | 11078    | 98.9        |         |        |
| 11200    | 11026    | 98.4        | 99.1    | 0.4    |
| 11200    | 11130    | 99.4        |         |        |
| 16800    | 16718    | 99.5        |         |        |
| 16800    | 16746    | 99.7        |         |        |
| 16800    | 16642    | 99.1        |         |        |

## 3.5 样品测定

制备样品溶液,按“2.6”条测定,结果见表2,图1。

取各产地的龙胆样品粉末0.45 g,按“2.5”条

Table 2 The results of the sample determinations(mg g<sup>-1</sup>)

| No | Species                                  | Habitats             | GTP   |
|----|------------------------------------------|----------------------|-------|
| 1  | <i>Gentiana rigescens</i> Franch.        | Hebei                | 11.19 |
| 2  | <i>G. rigescens</i> Franch.              | Tianjin              | 26.02 |
| 3  | <i>G. rigescens</i> Franch.              | Guangzhou, Guangdong | 9.11  |
| 4  | <i>G. rigescens</i> Franch.              | Liaoning             | 20.27 |
| 5  | <i>Veronicastrum sibiricum</i> (L.) Hara | Anhui                | 7.22  |
| 6  | <i>G. rigescens</i> Franch.              | Dandong, Liaoning    | 10.29 |
| 7  | <i>G. rigescens</i> Franch.              | Datong, Shanxi       | 15.92 |
| 8  | <i>G. rigescens</i> Franch.              | Guizhou              | 30.72 |
| 9  | <i>G. rigescens</i> Franch.              | Guiyang, Guizhou     | 38.25 |
| 10 | <i>V. sibiricum</i> (L.) Hara            | Shanxi               | 7.80  |

(to be continued)

Continued Table 2

| No | Species                       | Habitats               | GTP   |
|----|-------------------------------|------------------------|-------|
| 11 | <i>G. rhodantha</i> Franch.   | Sichuan                | ND    |
| 12 | <i>G. scabra</i> Bge.         | Zhuanghe, Liaoning     | 8.16  |
| 13 | <i>G. scabra</i> Bge.         | Jiamusi, Heilongjiang  | 32.08 |
| 14 | <i>G. scabra</i> Bge.         | Heilongjiang           | 22.68 |
| 15 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Tongliao, Neimenggu    | 3.15  |
| 16 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Yuncheng, Shanxi       | 13.54 |
| 17 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Yunnan                 | 18.68 |
| 18 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Anhui                  | 14.64 |
| 19 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Heilongjiang           | 21.20 |
| 20 | <i>G. scabra</i> Bge.         | Qiqihaer, Heilongjiang | 59.44 |
| 21 | <i>G. scabra</i> Bge.         | Yilan, Heilongjiang    | 45.43 |
| 22 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Xinyang, Henan         | 15.95 |
| 23 | <i>V. sibiricum</i> (L.) Hara | Yunnan                 | 8.64  |
| 24 | <i>G. scabra</i> Bge.         | Huadian, Jilin         | 47.22 |
| 25 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Heilongjiang           | 10.72 |
| 26 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Shanghai               | 21.32 |
| 27 | <i>V. sibiricum</i> (L.) Hara | Huhehot, Nei Mongol    | 19.21 |
| 28 | <i>V. sibiricum</i> (L.) Hara | Bozhou, Anhui          | 14.07 |
| 29 | <i>V. sibiricum</i> (L.) Hara | Panjin, Liaoning       | 7.17  |
| 30 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Hubei                  | 14.88 |
| 31 | <i>V. sibiricum</i> (L.) Hara | Yangxin, Hubei         | 11.68 |
| 32 | <i>G. scabra</i> Bge.         | Jinan, Shandong        | 23.29 |
| 33 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Fujian                 | 16.73 |
| 34 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Anshun, Guizhou        | 17.58 |
| 35 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Yunnan                 | 9.60  |
| 36 | <i>V. sibiricum</i> (L.) Hara | Hebei                  | 8.55  |
| 37 | <i>G. rigescens</i> Franch.   | Qinghai                | 54.69 |
| 38 | <i>G. scabra</i> Bge.         | Jilin, Jilin           | 11.34 |

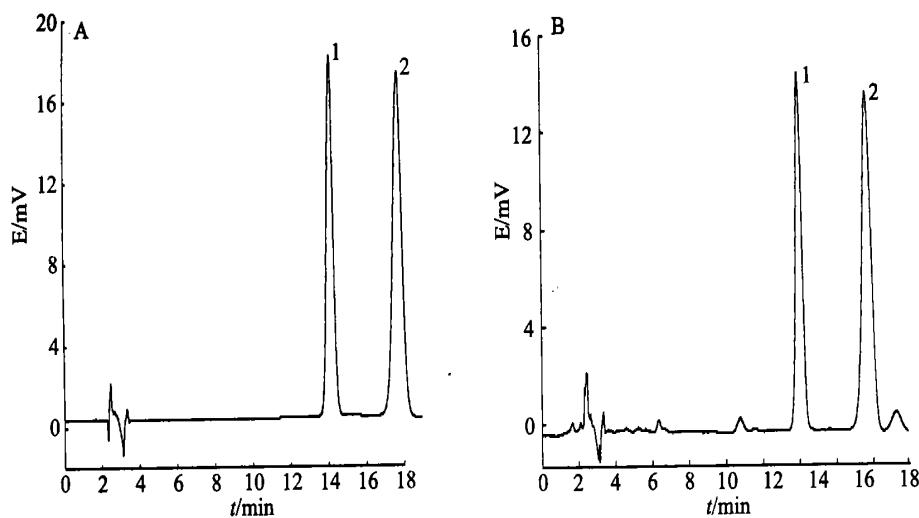


Fig. 1 HPLC chromatograms

A—Standard of gentiopicroside; B—Sample; 1—*p*-Hydroxybenzoic acid (internal standard); 2—Gentiopicroside

## 4 讨论

a. 采用正交试验设计考察最佳提取工艺前，

首先比较了回流提取法、索氏提取法、超声法、室温浸渍法这四种提取方法对龙胆苦苷提出率的影响。若以回流提取法的含量为 100% 计，索氏提

取法和室温浸渍法为其含量的 90% (*w*) 左右 , 超声法为其含量的 80% (*w*) 左右。因此 , 回流提取法提取效率最高。

b. 流动相的选择 : 曾实验比较了甲醇 - 水、乙腈 - 水、甲醇 - 乙腈 - 水、乙腈 - 水 - 醋酸等不同比例流动相的分离效果 , 结果表明当以甲醇 - 水 (*V* : *V* = 3 : 7) 为流动相时<sup>[3]</sup> , 龙胆苦苷与相邻峰的分离度小于 1.5 , 并且峰形不对称 ; 而以乙腈 - 水 - 醋酸 (*V* : *V* : *V* = 10 : 80 : 1) 为流动相时 , 保留时间适中、分离效果好 , 故选其为流动相。

c. 实验结果表明 , 38 批龙胆样品中龙胆苦苷的含量差异很大。龙胆苦苷含量最高的四个产地依次为齐齐哈尔市、吉林市、桦甸市和黑龙江省依兰县 , 且均高于 45 mg · g<sup>-1</sup>; 而四川的龙胆中未检

出龙胆苦苷。这与形态学鉴定结果一致 , 含量最高的 4 个产地的龙胆样品是龙胆 *Gentiana scabra* Bge. , 属于道地药材 , 且均来源于主产地 ; 四川的龙胆样品为红花龙胆 *Gentiana rhodantha* Franch. , 且为全草 , 与药典规定的有效部位不符 , 因此推测红花龙胆的全草中不含龙胆苦苷或者龙胆苦苷的含量很低。

#### 参考文献 :

- [1] 国家药典委员会 . 中华人民共和国药典 :一部 [Z]. 北京 : 人民出版社 , 2000. 72 - 73.
- [2] 郑虎占 , 董泽宏 , 余靖 . 中药现代研究与应用 : 第二卷 [M]. 北京 : 学苑出版社 , 1997. 1398 - 1408.
- [3] 高海 , 金惠敏 , 孙文基 , 等 . 龙胆药材中龙胆苦苷的 HPLC 法测定 [J]. 西北药学杂志 , 1998, 13(3) : 140.

## Determination of the contents of gentiopicroside of Radix Gentianae from different habitats

WEI Lan , CHEN Xiao-hui , WANG Xiao-hui , BI Kai-shun

(School of Pharmacy, Shenyang Pharmaceutical University, Shenyang 110016, China)

**Abstract : Objective** To establish a RP-HPLC method for the determination of the content of gentiopicroside in 38 samples of Radix Gentianae from different habitats. **Methods** A Diamonsil-C<sub>18</sub> column (5 μm, 200 mm × 4.6 mm i. d.) was used with the mobile phase being acetonitrile-water-acetic acid (*V* : *V* : *V* = 10 : 80 : 1), the flow rate being 1.0 mL · min<sup>-1</sup>. The detection wavelength was set at 270 nm, the column temperature was room temperature and the internal standard was *p*-hydroxybenzoic acid (100 mg · L<sup>-1</sup>).

**Results** The calibration curve was linear (*r* = 0.999 9) in the range of 12.8 ~ 153.6 mg · L<sup>-1</sup> for gentiopicroside , the average recovery of the method was 99.1 % , with RSD 0.4% (*n* = 9). The contents in 38 samples of Radix Gentianae of gentiopicroside differ greatly. **Conclusions** This method can be used for the quality study of Radix Gentianae and for the contrast of contents of gentiopicroside from different habitats.

**Key words :** RP-HPLC; Radix Gentianae; gentiopicroside