doi:10.3969/j.issn.1000-9760.2014.04.005

丹参弥罗松酚的提取及总酚含量测定*

付英杰 王建安

(济宁医学院药学院,山东 日照 276826)

摘 要 目的 寻找从丹参中提取弥罗松酚的方法,并进行总酚含量测定方法学的研究。方法 首先根据 酚类的性质,尝试采用 pH 梯度提取方法。然后以芸香叶苷为对照品绘制标准曲线,并进行了方法学考察。结果 先用氯仿提取,后用 5% Na₂ CO₃ 萃取。所得黄色胶状物 1.402g。标准曲线为 Y=0.0334X+1.0413,R²=0.9984。取 0.00832g 样品溶于 100ml 蒸馏水中,测定其浓度为 $79.6\mu g/ml$ 。结论 提取方法简便可行;总酚含量测定方法学考察表明在当标准品浓度为 $0.638\sim3.828\mu g/ml$ 时线性关系良好。

关键词 丹参;弥罗松酚;总酚;含量测定

中图分类号:R284.1 文献标识码:A 文章编号:1000-9760(2014)08-248-03

The study of ferruginol extraction from Salviae Miltiorrhiza bge and the content determination method of the total phenolic

FU Ying-jie ,WANG Jian-an

(School of Pharmaceutical Sciences, Jining Medical University, Rizhao 276826, China)

Abstract: Objective To study the extraction method of ferruginol and determination methodology of total phenols in Salviae Miltiorrhiza Bge. Methods Based on the property of phenol, pH gradient extraction was applied, and then rutin was used as the reference to draw the standard curve, Finally the methodology was investigated. Results The method was: extracted by CHCl₃ and abstracted by 5% Na₂CO₃. 1. 042g yellow colloidal material was obtained. The standard curve was Y = 0.0334X + 1.0413, $R^2 = 0.9984$. The sample 0.00832g was taken and dissolved in 100ml distilled water. The concentration was 79.6 μ g/ml. Conclusion The method is feasible. The linearity is fine when the concentration of standard sample between 0.638 and 3.828 μ g/ml.

Key words: Salviae Miltiorrhizae Bge; Ferruginol; Total phenols; Content determination

弥罗松酚(Ferruginol, C₂₀ H₃₀ O)是从松柏纲或唇形科的新鲜植株或粗提物中进行分馏提取获得^[1],具有抗氧化、抗菌、保护心脏、抗疟原虫^[2-3]、抗肿瘤^[4]、抗溃疡、保护乙醇诱导的胃损害^[5]等药理作用。弥罗松酚治疗胃溃疡毒性小,可改善胃的抗氧化特性,可作为胃保护剂刺激胃前列腺系 E2合成,减少胃酸分泌,改善胃黏液的抗氧化特性。因此可显著改善因酒精所致的胃粘膜损伤。本文拟从来源之一唇形科鼠尾草属植物丹参中进行提取,并研究其提取及含量测定方法。

1 仪器与试剂

* [基金项目]2011 年济宁医学院青年基金项目(编号:JYQ2011K M026)

1.1 仪器

ZF7C 型三用紫外分析仪(上海康华生化仪器制造厂);LD4-2A 型低速离心机(北京医用离心机厂);HWSY11-K2 型电热恒温水浴锅(北京市长风仪器仪表公司);YBDX23D 型电动吸引器(上海医疗器械工业公司医用吸引器厂);TP311 型台式pH 计(北京时代新维测控有限公司)。

1.2 试剂

槲皮素(批号:20110127,上海远慕生物科技)、 芸香叶苷(批号:20100402,上海纯优生物科技)。 其他试剂均为分析纯。

2 方法与结果

2.1 提取方法的选择

根据丹参中酚酸的性质,拟选用 pH 梯度萃取

法进行粗提,取丹参药材 30g,分为 3 等份,各加入 H_2O 、1% NaOH 溶液、5% NaOH 溶液 100ml,加热回流提取,过滤,滤液加氯仿萃取,氯仿层各取 1ml 作为样品 $1 \pm 、2 \pm 、3 \pm 。$ 分别对各水层进行酸化:使用 HCl 调节 5% NaOH 水溶液 pH 至 13.4(约 1% NaOH 浓度)后用氯仿萃取,氯仿层作为样品 $4 \pm ;$ 通 CO_2 调节 1% NaOH 水溶液 pH 至 12.0(约 5% Na_2CO_3 浓度)后用氯仿萃取,氯仿层作为样品 $5 \pm ;$ 上述萃取后的水液继续通 CO_2 调节 pH 至 8.5(约 5% $NaHCO_3$ 浓度)后用氯仿萃取,氯仿层作为样品 $6 \pm .$ 将各样品减压回收溶剂,并用甲醇反复清洗蒸馏瓶,定容至 5ml。采用 2% $FeCl_3$ 溶液对酚类进行直接定性鉴别。溶液显蓝色为阳性(+),不变色为阴性(一)。结果见表 1.6

表 1 pH 梯度萃取法定性鉴别结果

样品	1#	2#	3#	4 #	5#	6#
反应	_	_	_	±	+	_

注:4 # 弱阳性为浅绿色(土),因蓝色与淡黄色药液叠加所致。

结果表明,丹参中酚类成分酸性较弱,不能溶于 5% NaHCO3,但基本可溶于 1% NaOH。丹参中存在的羧酸类成分由于酸性较强、极性较大可直接被 5% NaHCO3 或氯仿去除。普通酚类可直接溶于 5% Na2CO3,而弥罗松酚仅有的一个酚羟基连接在结构巨大的菲环内侧,极性较小,酸性更弱,仅可溶于 1% NaOH,因此可采用氯仿提取,然后用 5% Na2CO3 萃取去除其他酚的方法进行提取。最终提取方法如下:取丹参 100g 粉碎,加入至索氏提取器中,用氯仿回流提取至回流液无颜色,放冷,加入 5% Na2CO3 萃取,弃去碱水层,氯仿层减压回收溶剂后获得粗品 1.402g,为黄色胶状物质 A。

2.2 对照品溶液的选择

参考相关文献^[6],首先配制显色液,为 0.1 mol/L FeCl₃ 和 0.008 mol/L K₃ [Fe(CN)₆]混合液(1:1),现用现配。然后精密称取样品 A、槲皮素对照品、芸香叶苷对照品各 10mg,加蒸馏水定容至1L。精密量取上述 3 种溶液各 1 ml,置 10 ml容量瓶中,加入显色液 0.8 ml,暗处放置 5 min,再加 0.1 mol/L 的 HCl 至刻度,暗处放置 30 min。以蒸馏水为空白,于 200~800 nm 扫描,结果见表 2,最大吸收波长分别为 755、728、750nm,芸香叶苷与样品更相似,故选其为标准品。

表 2 各溶液最大吸收波长与吸光度值

	最大吸收波长(Amax)	吸光度(A)
样品A	755	1.094
槲皮素	728	1.227
芸香叶苷	750	0.989

2.3 标准曲线的绘制

取已配制的芸香叶苷 $6.38\mu g/ml$ 的对照品水溶液。精密吸取对照品溶液 1,2,3,4,5,6ml 置 10ml 量瓶中,分别加入显色液 0.8 ml,暗处放置 5min,再加 0.1 mol/L 的 HCl 至刻度,暗处放置 30min。以蒸馏水为空白,在 755 nm 波长处测定 吸光度。以吸光度为纵坐标,质量浓度 ($\mu g/ml$)为 横坐标,结果见表 3,绘制标准曲线,计算回归方程。结果 A=0.0334C+1.0413,R=0.9992,对照品浓度为 $0.638\sim3.828\mu g/ml$ 时线性关系良好。

表 3 标准品浓度与吸光度值

对照品序号	浓度 C(μg/ml)	吸光度(A)
1	0.638	1.076
2	1.276	1.110
3	1.914	1.138
4	2.552	1.172
5	3. 190	1. 121
6	3.828	1.243

2.4 稳定性试验

精密吸取 1ml 对照品溶液于 10ml 容量瓶中,加显色液后在 755 nm 波长处测定其吸光值。结果见表 4。

表 4 稳定性试验结果表

	•			
序号	实验时间	吸光度	$\bar{x} \pm s$	RSD(%)
	(min)	(A)	λ ± 3	K3D(70)
1	0	1.105		
2	5	1.099		
3	10	1.097		
4	15	1.091	1.0914 \pm 0.0093	0.85
5	20	1.085		
6	25	1.084		
7	30	1.079		

RSD=0.85%,对照品溶液显色后在30min内稳定性良好。

2.5 精密度试验

精密吸取 1ml 样品 A 溶液,显色后重复测定 6

次,结果吸光度 RSD=0.41%,表明精密度符合要求。结果见表5。

表 5 精密度试验

编号	吸光度(A)	$\bar{x} \pm s$	RSD(%)
1	1.089		
2	1.078		
3	1.078	1 0000 0 0044	0.41
4	1.080	1.0823 ± 0.0044	0.41
5	1.084		
6	1.085		

2.6 回收率实验

取同一样品 A 水溶液 5 份,精密量取 0.50ml $(80\%\sim120\%)$,(据总酚含量测定结果算其浓度)准确加入芸香叶苷标准品 $(63.8\mu g/ml)$ 0.40ml,显色后依标准曲线进行含量测定,结果见表 6。

表 6 加样回收率试验结果

样品	样品量	样品中 酚含量	加入量	测得量	回收率	$\bar{x} \pm s$	RSD
号	(ml)	財否里 (g)	(g)	(g)	(%)	$X \perp S$	(%)
1	0.40	31.84	31.9	64.20	100.72		
2	0.45	35.82	31.9	67.32	99.41		
3	0.50	39.80	31.9	72.03	100.46	99.64 \pm 0.96	0.96
4	0.55	43.78	31.9	75.12	99.26		
5	0.60	47.76	31.9	78.35	98.35		

2.7 总酚含量测定

精密称取样品 A 8.3mg, 定容至 100ml 容量瓶, 再取 1ml 溶于 10ml 容量瓶中, 取 1ml 加显色剂后, 于 755nm 测吸光度, 得吸光度为 1.083。据标准曲线计算待测的 10ml 容量瓶中样品浓度为 $0.796\mu g/ml$ 。根据稀释度换算原样品浓度为 $79.6\mu g/ml$ 。纯度为 95.7%(7.96/8.3),结果见表 7。

表 7 验证性试验结果

批次	吸光度(A)	$\bar{x} \pm s$	RSD(%)
1	1.082		
2	1.083	1.0833 \pm 0.0015	0.14
3	1.085		

3 讨论

预实验中曾采用如下方法:用5%碳酸钠溶液

加热回流提取丹参,过滤。用氯仿萃取。氯仿层再用1%氢氧化钠溶液萃取。把上层溶液调 pH为6~8。把氢氧化钠层倒入蒸发皿,加热至蒸干,后用乙醇溶解,过滤,除去不溶物。乙醇溶液用蒸馏装置蒸干,用水溶解后放蒸发皿中,水浴锅蒸干,5%碳酸钠直接提取可除去提取物中含羧基的酚酸类,再用 NaOH 萃取,是为了把所需酚类中的酚转化为酚盐,经调 pH 值萃取后,除去水溶性的非酚类。至此,所得酚类大部分为弥罗松酚。但步骤繁杂,且需要去除 NaCl,导致成分损失。经后续研究,发现弥罗松酚极性较小,碱水提取效果较差,采用低极性的氯仿提取,可直接避免极性较大的酚酸类物质被提取到,收率也有较大提升。

在对弥罗松酚含量测定方法的选择上,文献^[7] 采用 GC-MS 法过于繁琐,考虑到后续制剂工艺试验需要多次进行含量测定,故采用更为简单快速的可见分光光度法,以总酚含量测定方法来代替。后续实验拟采用 GC 或 LC 来进一步测定纯度。

参考文献:

- [1] Inoue N. Purification of ferruginol [P]. Japan Patent: JP 3294632.1993-11-09.
- [2] De Jesusa MB, Zambuzzia WF, De Sousaa RR, et al. Ferruginol suppresses survival signaling pathways in androgen-independent human prostate cancer cells[J]. Biochimie, 2008, 90 (6):843-854.
- [3] Flores C, Alarcón J, Becerra J, et al. Bark of Prumnopytis andina (Podocarpaceae) and Austrocedrus chilensis (Cupressaceae). [J]. Bol Soc Chil Quím, 2001, 46(1):61-64.
- [4] Son KH.Oh HM.Choi SK, et al. Anti-tumor abietane diterpenes from the cones of Sequoia sempervirens. [J]. Bioorg Med Chem Lett, 2005, 15 (8): 2019-2021.
- [5] Areche C, Theoduloz C, Yáñez T, et al. Gastroprotective activity of ferruginol in mice and rats; effects on gastric secretion, endogenous prostaglandins and non-protein sulfhydryls.

 [J]. J Pharm Pharmacol, 2008, 60(2): 245-251.
- [6] 翟小玲,倪健,谷雨龙. 地稔总酚胃内漂浮片制备工艺的研究 [J]. 中国中药杂志 2008,33(1):31-34.
- [7] Adams RP, Nguyen S. Infra-specific variation in Juniperus deppeana and fsperryi in the Davis Mountains of Texas: Variation in leaf essential oils and random amplified polymorphic DNAS (RAPDS)[J]. Phytologia, 2005, 87(2): 96-108.

(收稿日期 2014-04-21)