RP-HPLC法同时测定石榴皮中4种多酚类成分的含量^Δ

刘振平1,2*,陈祥贵1*,彭海燕1,杨文字1,杨 潇1,何宇新1,李玉锋1(1.西华大学生物工程学院食品生物技术四 川省高校重点实验室,成都 610039;2.重庆安全技术职业学院,重庆 404000)

中图分类号 R284.1:R927.2 文献标志码 A 文章编号 1001-0408(2013)03-0238-03 **DOI** 10.6039/j.issn.1001-0408.2013.03.16

摘 要 目的:建立同时检测石榴皮中没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸含量的方法。方法:采用反相高效液相色谱法。 色谱柱为 Arcus EP-C₁₈(250 mm×4.6 mm,5 μm),流动相为甲醇-0.1%三氟乙酸(梯度洗脱),流速为 1.0 ml/min,检测波长为 254 nm (没食子酸)、377 nm(石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸)。结果:没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸的进样量分别在0.020~ 0.320、0.038~0.608、0.074~1.184、0.039~0.624 μg 范围内与各自峰面积积分值呈良好线性关系(r分别为 0.999 7、0.997 1、0.997 8、 0.999 4);平均加样回收率分别为93.22%、95.35%、98.00%、99.84%, RSD分别为2.75%、2.28%、2.11%、1.82%(n均为6)。结论: 本方法精密、可靠,可作为检测石榴皮中没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸4种有效成分的方法。

关键词 石榴皮;没食子酸;石榴皮鞣素;安石榴苷;鞣花酸;反相高效液相色谱法;含量测定

Content Determination of 4 Polyphenols in *Punica granatum* by RP-HPLC

LIU Zhen-ping^{1,2}, CHEN Xiang-gui¹, PENG Hai-yan¹, YANG Wen-yu¹, YANG Xiao¹, HE Yu-xin¹, LI Yu-feng¹ (1. Key Laboratory of Food Biotechnology of Sichuan Provincial University, School of Bioengineering, Xihua University, Chengdu 610039, China; 2. Chongqing Vocational Institute of Safety & Technology, Chongqing 40400, China)

ABSTRACT OBJECTIVE: To develop a method for the content determination of gallic acid, punicalin, punicalagin and ellagic acid in Punica granatum. METHODS: RP-HPLC method was used. The determination was carried out on Arcus EP-C18 (250 mm× 4.6 mm, 5 μm) with mobile phase consisted of methanol-0.1% TFA (gradient elution) at a flow rate of 1.0 ml/min. The detection wavelength of gallic acid was at 254 nm, and that of punicalin, punicalagin and ellagic acid were at 377 nm. RESULTS: The linear range was $0.020-0.320 \mu g$ for gallic acid (r=0.9997), $0.038-0.608 \mu g$ for punicalin(r=0.9971), $0.074-1.184 \mu g$ for punicalagin $(r=0.997\ 8)$, 0.039-0.624 µg for ellagic acid $(r=0.999\ 4)$. The average recoveries were 93.22% (RSD=2.75%, n=6), 95.35%(RSD=2.28%, n=6), 98.00% (RSD=2.11%, n=6) and 99.84% (RSD=1.82%, n=6), respectively. CONCLUSION: The method is accurate, reliable and suitable for the content determination of gallic acid, punicalin, punicalagin and ellagic acid in P. grana-

KEY WORDS Punica granatum; Gallic acid; Punicalin; Punicalagin; Ellagic acid; RP-HPLC; Content determination

版.北京:中国医药科技出版社,2010:97、附录34.

- [2] 蒋渝,武小赟,王欣,等.川白芷有机氯类农药残留量的检 测[J].中国药房,2012,23(19):1808.
- [3] 吴媛媛,蒋桂华,马逾英,等. 白芷的药理作用研究进展 [J]. 时珍国医国药,2009,20(3):625.
- [4] 张静,邓瑞,范刚,等.基于化学计量学的RRLC指纹图 谱在川白芷硫熏前后质量控制和识别中的应用[J].中国 药学杂志,2011,46(6):418.
- [5] Fan G, Deng R, Zhou L, et al. Development of a rapid resolution liquid chromatographic method combined with chemometrics for quality control of Angelicae Dahuricae radix[J]. *Phytochem Anal*, 2012, 23(4):299.
- Δ基金项目: 国家科技部星火计划重点项目资助(No.2010GA 810002);四川省科技攻关项目资助(No.05SG011-021)
- *硕士研究生。研究方向:天然产物与营养保健品的研发。 E-mail:nping305@126.com
- #通信作者:教授,硕士研究生导师,博士后。研究方向:天然产 物与营养保健品的研发。E-mail:chenxianggui@tom.com

- [6] 张玉方,余红梅. 硫熏对白芷香豆素类成分含量的影响 研究[J]. 中国中药杂志,1997,22(9):536.
- [7] 马逾英,高颖,邹文莉,等. 熏硫川白芷药材对小鼠镇痛 作用的影响[J].华西药学杂志,2006,21(6):616.
- [8] 杨智海,宋莉,乔蓉霞,等.中药外源性有害残留物二氧化 硫的研究进展[J].药物分析杂志,2010,30(11):2 246.
- [9] 杨芳,万丽,胡一晨,等.一测多评法测定川白芷药材中3 种香豆素成分的含量[J].中国中药杂志, 2012, 37(7): 956.
- [10] Zheng XG, Zhang XW, Sheng XN, et al. Simultaneous characterization and quantitation of 11 coumarins in Radix Angelicae Dahuricae by high performance liquid chromatography with electrospray tandem mass spectrometry [J]. J Pharm Biomed Anal, 2010, 51(3):599.
- [11] 邓瑞,张静,罗维早,等. RRLC-UV同时测定川白芷中6 种香豆素类成分的含量[J].中国中药杂志,2010,35 (23):3 184.

(收稿日期:2012-05-15 修回日期:2012-10-15)

石榴(Punica granatum L.)在我国多个地区广泛种植,是一种药食两用的植物资源。其各部位含有多种功能性成分,具有广泛的药理活性。其中,石榴皮为传统中药,主要用于治疗久泻、出血、蛔虫等证。石榴皮多酚是影响石榴皮及其提取物质量的主要因素,国内、外大量的研究表明石榴皮多酚在预防和治疗心脑血管疾病、肿瘤、糖尿病等方面具有显著效果门,因此《中国药典》规定石榴皮中含多酚不得低于10%。但是,目前大多数研究主要测定石榴皮中含多酚不得低于10%。但是,目前大多数研究主要测定石榴皮中总多酚含量,少有对其特异性或特征性成分进行测定的报道。因此,笔者采用反相高效液相色谱(RP-HPLC)法,建立了同时检测石榴皮中4种主要的多酚类成分——没食子酸(Gallic acid)、石榴皮鞣素(Punicalin)、安石榴苷(Punicalagin)和鞣花酸(Ellagic acid)含量的方法。

1 材料

1.1 仪器

LC-20AB HPLC 系统、SPD-M20A 紫外检测器(日本岛津公司); KQ-100DE 超声波清洗器(昆山市超声仪器有限公司,功率:40 kHz,功率:100 W); Milli-Q Biocel 超纯水系统(美国Millipore 公司); TB-214 万分之一电子天平(美国 Denver instrument公司); RE-52B旋转蒸发器(上海亚荣生化仪器厂)。1.2 试剂

甲醇为色谱纯,水为 Milli-Q 超纯水,其他试剂均为分析纯;没食子酸对照品(四川省食品药品检验所,纯度≥98%,批号:110831-200803);石榴皮鞣素(纯度≥98%,批号:MUST-09101807)、安石榴苷(纯度≥98%,批号:MUST-09112806)对照品均购自成都曼斯特生物科技有限公司;鞣花酸对照品(山东中药化学标准品工程技术研究中心,纯度≥98%)。

13 药材

石榴皮购自成都荷花池中药专业市场,由西华大学天然 产物研究所杨文宇副教授鉴定为真品。

2 方法与结果

2.1 色谱条件

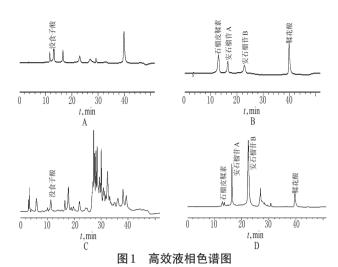
色谱柱: Arcus EP-C₁₈(250 mm × 4.6 mm, 5 μ m); 流动相: 甲醇(A)-0.1% 三氟乙酸(B), 梯度洗脱(0~10 min, 98% → 87% B; 10~20 min, 87% B; 20~20.5 min, 87% →60% B; 20.5~42 min, 60% B); 柱温:35 °C; 流速:1.0 ml/min; 进样量: 10 μ l; 没食子酸的检测波长:254 nm, 石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸的检测波长:377 nm。 在此色谱条件下, 没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸能很好的分离, 分离度均>1.5。色谱见图 1。

2.2 对照品溶液的制备

分别精密称取没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸对照品适量,以甲醇溶解并制成浓度依次为400、380、370、390μg/ml的对照品贮备液。依次精密吸取上述4种对照品贮备液50、100、200、100μl混合并稀释至1 ml,作为对照品溶液,其中没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸的质量浓度分别为20、38、74、39μg/ml。

2.3 供试品溶液的制备

参考文献²²方法:取石榴皮粉末1g,依次加入等体积的甲醇、乙醇、丙酮和水共100 ml,超声提取30 min,滤过,得提取液。共制备2份,其中一份以10 000 r/min离心3 min,取上清液,于377 nm波长下测定石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸;另



A. 没食子酸对照品; B. 石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸混合对照品; C.供试品(254 nm); D.供试品(377 nm)

Fig 1 HPLC chromatograms

A. gallic acid control; B. mixture of punicalin, punicalagin and ellagic acid; C. test samples (254 nm); D.test samples (377 nm)

一份以 $10\ 000\ r/min$ 离心 $3\ min$ 后取上清液,再用同样的溶剂重复洗涤沉淀 2次并收集上清液,合并上清液,在旋转蒸发器中于 $35\ \infty$ 蒸干有机溶剂,用 $25\ ml$ 醋酸乙酯萃取,重复 2次,收集并合并有机相,低压旋转蒸干,取蒸干后的固体溶于 $100\ ml$ 甲醇中,于 $254\ nm$ 波长下测定没食子酸。

2.4 线性关系考察

取各对照品溶液分别进样 1、2、4、6、8、10、12、16 μ l,按上述色谱条件测定。以进样量 (x) 为横坐标,峰面积积分值 (y) 为纵坐标,绘制标准曲线,得回归方程分别为没食子酸:y=2 353.15x-17 496 (r=0.9997,n=8);石榴皮鞣素:y=880.44x-23 405.09 (r=0.9971,n=8);安石榴苷 A:y=403.18x-11 971.98 (r=0.9968,n=8),安石榴苷 B:y=413.95x-12 127.42 (r=0.9978,n=8);鞣花酸:y=1 112.91x-18 658.51 (r=0.9994,n=8)。结果表明,没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸的进样量分别在0.020~0.320、0.038~0.608、0.074~1.184、0.039~0.624 μ g 范围内与各自峰面积积分值呈良好的线性关系。

2.5 精密度试验

取各对照品溶液适量,连续进样5次,每次10 μ l,按上述色谱条件测定。结果,设食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸峰面积的RSD分别为1.36%、1.51%、1.58%和0.91%(n均为5),表明仪器精密度良好。

2.6 稳定性试验

取同一供试品溶液适量,按上述色谱条件分别于0.3.6、9.16 h进样10 µl测定。结果,没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴 苷和鞣花酸平均含量的RSD分别为2.45%、1.92%、2.96%和0.72%(n均为5),表明供试品溶液在16 h内稳定。

2.7 重复性试验

取石榴皮粉末适量,共6份,分别按"2.3"项下方法制备供试品溶液,照上述色谱条件进样测定。结果,没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸平均含量的RSD分别为2.14%、2.52%、2.32%和1.97%(n均为6),表明本方法重复性良好。

2.8 加样回收率试验

精密称取石榴皮粉末 0.50 g (含没食子酸 0.215 mg/g、石榴皮鞣素 2.70 mg/g、安石榴苷 100.55 mg/g、鞣花酸 4.11 mg/g),共12份,其中6份分别精密加入质量浓度为 400 μg/ml 的没食子酸对照品溶液 0.28 ml,按"2.3"项下方法制备供试品溶液,用于测定没食子酸的加样回收率;另外6份分别精密加入1.35 mg石榴皮鞣素、50 mg安石榴苷对照品和质量浓度为 390 μg/ml 的鞣花酸对照品溶液 5 ml,按"2.3"项下方法制备供试品溶液,用于测定石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸的加样回收率。结果,没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸的平均加样回收率分别为 93.22%、95.35%、98.00%和 99.84%,RSD 分别为 2.75%、2.28%、2.11%和 1.82% (n 均为 6)。

2.9 样品含量测定

取3批样品,分别按"2.3"项下方法制备供试品溶液,照上述色谱条件进样测定,以外标法定量。结果,3批样品中每1g平均分别含没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸0.212、2.70、100.35、4.14 mg(n均为3)。

3 讨论

多酚类成分是石榴皮药理活性的重要物质基础,一般认 为以鞣花酸为代表。因此,相对于其他多酚类成分,鞣花酸的 药理学、提取和检测方法的研究报道较多[3-4]。 Jimenez Del Rio M 等同通过研究认为,安石榴苷是石榴皮多酚类成分的主 体,其含量远高于鞣花酸和石榴皮鞣素,因此应该用安石榴苷 和鞣花酸的含量来共同评价石榴皮提取物的质量。本试验结 果表明,石榴皮中安石榴苷含量最高,鞣花酸次之,石榴皮鞣 素含量较低,没食子酸含量最低,这与Jimenez Del Rio M等的 研究结果有一致之处。另外,本试验所测得安石榴苷的含量 与文献同报道的干燥石榴皮中含有10%左右的安石榴苷不谋 而合。目前,国内、外研究者虽然对石榴皮中石榴皮鞣素、安 石榴苷和鞣花酸都建立了相应的定量检测方法,笔者也曾建 立石榴皮提取物中多种鞣质成分含量的测定方法[6],但是尚未 见到同时检测石榴皮药材中多种多酚类成分的报道。由于产 地不同会导致石榴皮的质量差别很大四,因此笔者建立的同时 检测石榴皮中没食子酸、石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸的定 量方法对于全面评价石榴皮的质量具有实践意义。

提取方法的选择对石榴皮中各成分的定量是否准确存在直接关系,笔者曾用单一溶剂提取石榴皮中的多酚类成分,经过反复比较,其提取效率均不如多种溶剂混合提取。另外,料液比是提取效率的一个重要参数,取1g石榴皮粉末分别用20、40、60、80、100 ml混合溶剂提取,经过足够长时间的超声提取之后发现用80 ml混合溶剂提取的效率与60 ml混合溶剂比较无显著差异,但为了更加充分、准确地对样品中待测成分进行提取,故选择100 ml混合溶剂。

检测波长的选择是建立同时检测多种成分的 HPLC 方法 的关键。在待测的 4 种成分中, 没食子酸、安石榴苷和石榴皮 鞣素具有非常相似的性质, 而安石榴苷由一对同分异构体(A、B)组成, 这些特点都给本检测方法的建立带来了挑战。参考 文献[8-10] 中的 HPLC 条件, 发现在 377 nm 波长下石榴皮鞣素、

安石榴苷和鞣花酸均有较强吸收峰,且无干扰物质出现,因此选用在377 nm波长下检测石榴皮鞣素、安石榴苷和鞣花酸。而没食子酸在377 nm波长下没有吸收,故对其采取特殊的前处理,经过醋酸乙酯萃取以后使其在254 nm波长下能很好的与其他杂质分开且回收率可达到试验要求。

在本检测方法下,安石榴苷的一对同分异构体(A、B)呈现 双峰。采用硼氢化钠还原的方法可将双峰变换为一个新的单 峰进行检测,但对于要同时检测多种成分,硼氢化钠的加入可 能会影响其他待检测成分。岛津LC-20AB HPLC系统不能将 安石榴苷2个峰的峰面积之和作为纵坐标来绘制一条标准曲 线,故本试验将安石榴苷的2个同分异构体单独绘制标准曲线 (将安石榴苷的2个同分异构体看作2种独立的物质,按2个峰 的峰面积之比将所进样中安石榴苷的量分成2份分别作标准 曲线),所得标准曲线较精确,符合试验要求。

参考文献

- [1] Jurenka JS. Therapeutic applications of pomegranate (*Punica granatum* L.): a review[J]. *Altern Med Rev*, 2008, 13 (2):128.
- [2] Li Yunfeng, Guo Changjiang, Yang Jijun, *et al.* Evaluation of antioxidant properties of pomegranate peel extract in comparison with pomegranate pulp extract[J]. *Food Chem*, 2006, 99(1):254.
- [3] 周本宏,吴振华,刘春,等.高效液相色谱法测定石榴皮中鞣花酸的含量[J].广东药学院学报,2005,21(6):693.
- [4] 周本宏,吴振华,李小军,等.高效毛细管电泳法测定石榴皮中鞣花酸的含量[J].中国药房,2005,16(24):1893.
- [5] Jimenez Del Rio M, Ramazanov A, Sikorski S, et al. A new method of standartization of health-promoting pomegranate fruit (*Punica granatum*) extract[J]. *Georqian Me*d News, 2006, 140:70.
- [6] 刘振平,陈祥贵,杨潇,等. RP-HPLC法同时测定石榴皮提取物中的3种鞣质成分[J].中国中药杂志,2011,36 (19):2645.
- [7] 周本宏,吴玥,王慧媛,等. 石榴皮药材 HPLC 指纹图谱研究[J]. 中国药房,2008,19(30):2 351.
- [8] 李海霞,张红玲,刘延泽,等.RP-HPLC法测定石榴皮中 安石榴苷[J].中草药,2006,37(5):780.
- [9] Zhou Honghao, Lv Jiao, Yuan Qipeng. Preparative isolation and purification of punicalin from pomegranate husk by high-speed countercurrent chromatography[J]. SEP PU-RIF TECHNOL, 2010, 72;228.
- [10] Lu J, Wei Y, Yuan Q. Preparative separation of punicalin from pomegranate husk by high-speed countercurrent chromatography[J]. *J Chromatogr B Analyt Technol Biomed Life Sci*, 2007, 857(1):175.

(收稿日期:2012-02-09 修回日期:2012-03-27)