研究报告(19~23)

翻白草中熊果酸的微波提取工艺研究

陈毅挺,何雷玉,陈卫华,黄 露,张于驰,林 棋

(闽江学院 化学与化学工程系,福建 福州 350108)

摘 要:采用单因素实验与正交实验法结合,以提取剂浓度、固液比、微波功率、微波提取时间为考察因素,以熊果酸提取率作为评价指标,优化了熊果酸的微波提取工艺.最优微波提取条件为:90%乙醇作为提取剂、料液比1:20 g/mL、微波功率 250 W、微波提取时间 120 s.

关键词:翻白草;熊果酸;微波提取

中图分类号: 0657.36

文献标识码:A

翻白草(Potentilla discolor),又名鸡腿儿、天藕 儿、独脚草等. 全草中含有黄酮、生物碱、萜类等化 合物,具有降血糖、治疗肺热咳喘、泻痢、咳血、便血、 崩漏等功效,近年来其药用价值不断为人们所发 现[1-3]. 熊果酸又名乌索酸、乌苏酸,属三萜类化合 物(分子结构式见图1),在自然界中分布很广,具有 镇静、抗氧化、抗炎、抗菌、抗糖尿病、抗溃疡、提高机 体免疫功能等多种生物效应,因而被广泛地用作医 药和化妆品原料. 目前,中药材中熊果酸的提取方 式有多种,如回流提取法[4,5]、渗漉法[6]、超临界流 体提取法[7]、超声波提取法[8,9]、沉淀吸附法[10]、微 波提取法[11]等. 其中微波提取技术 (Microwave assisted extraction, MAE)是近年来发展较快的一种 利用微波能来提高提取率的技术[12-15],该方法提取 效率高,所耗时间短,本研究即利用微波提取技术, 讨论并建立翻白草中熊果酸的微波提取工艺.

1 仪器与试剂

常压微波合成萃取仪(MCR-35, 巩义市予华仪器有限公司);分析用研磨机(IKA-All basic,德国IKA公司);电热恒温鼓风干燥箱(DHG-9140A,上海中友仪器设备有限公司);电子分析天平(BS-214D,北京赛多利斯仪器系统有限公司);循环水式

文章编号:1006-3757(2012)01-0019-05

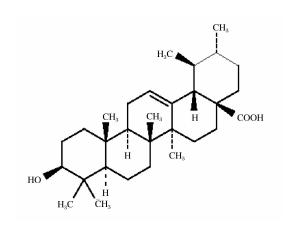


图 1 熊果酸结构式

Fig. 1 Chemical structure of ursolic acid

真空泵(SHZ-D(Ⅲ), 巩义市予华仪器有限公司);智能数显恒温水浴锅(HH-4, 巩义市予华仪器有限公司);可见分光光度计(721型, 上海宇隆仪器有限公司);傅里叶红外光谱仪(FTIR-8400S, 日本岛津公司).

翻白草(干燥全草),购自福建省源盛医药有限公司;熊果酸对照品,购自中国食品药品检定研究院.醋酸乙酯、冰乙酸、甲醇购自上海久亿化学试剂有限公司;石油醚、无水乙醇、丙酮购自天津市福晨化学试剂厂;高氯酸、香草醛购自广东汕头新宇化工厂;所用

收稿日期:2011-10-31; 修订日期:2011-12-21.

基金项目:福建省教育厅科技项目(JA10222, JA11194);食品安全教育部重点实验室(福州大学)开放基金(FS10002, FS10005);福建省大学生创新性实验计划(MJCX1101);闽江学院实践教学改革项目(MJW201142111);福建省高校杰出青年科研人才培育计划资助.

作者简介:陈毅挺(1978 -),男,副教授,博士,主要从事化学传感器研究. fjcyt@ foxmail. com

化学试剂均为分析纯:实验用水均为去离子水.

实验方法 2

2.1 翻白草的预处理

翻白草用水清洗干净,于30℃恒温干燥. 使用 研磨机充分粉碎后,搅拌混匀,置于塑料容器内密封 待用.

2.2 翻白草中熊果酸的提取

取2g翻白草粉末,按一定固液比加入适量的 提取剂,置于微波合成萃取仪中,控制适当的微波功 率进行微波提取. 将提取液抽滤、减压蒸干后,得到 黄绿色浸膏. 加石油醚浸提 3 次,每次时间 15 min. 除杂后浸膏加入 20 mL 无水乙醇, 并用适量的 NaOH 溶液调节 pH 为 8~9,抽滤. 所得滤液用适量 的活性炭粉末在80℃下回流30 min,过滤. 将滤液 的 pH 通过稀盐酸调节至 3~4, 用 20 mL 的乙酸乙 酯萃取,取上层液蒸干. 利用比色法确定其中熊果 酸的含量,以考察提取剂浓度、固液比、微波功率、微 波提取时间对提取效果的影响.

3 结果与讨论

3.1 最大吸收波长及标准曲线的绘制

精确称取熊果酸标准品 10 mg,溶解于无水乙 醇中,再定容至100 mL 的容量瓶中,得到熊果酸的 储备液. 准确吸取 1 mL 储备液于 10 mL 的容量瓶 中.70 ℃水浴加热挥去溶剂,加入 0.4 mL 5% 香草 醛-冰醋酸溶液以及 1.6 mL 高氯酸,在 70 ℃水浴 中加热 15 min 后,用冰水冷却 2 min,用冰醋酸定容 至刻度,摇匀,以随行试剂作参比,于波长400~ 800 nm处扫描溶液的吸收信号(见图 2),得到其最 大吸收波长为 548 nm.

配制一系列熊果酸的标准溶液,按以上显色方 法,测定548 nm 处的吸光度,绘制标准曲线,求得回 归方程为:A = 0.0341C - 0.0827,r = 0.9964.

3.2 提取物的红外检测

将所得提取物经红外光谱仪检测,所得谱图如 图 3 所示. 由图中可见,提取物的红外光谱图中具 有羟基强峰 3413.77、2927.74 cm⁻¹;羧酸羰基 1689.53 cm⁻¹及熊果酸型化合物的特征吸收峰.

3.3 单因素实验

3.3.1 提取溶剂的选择

使翻白草与提取溶剂的固液比为1:20、提取温 度为60 ℃,提取时间为10 min,分别用甲醇、乙醇、

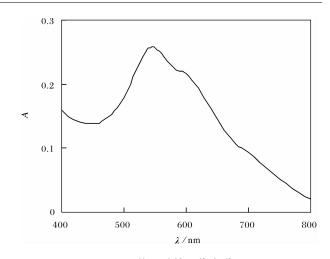


图 2 熊果酸的吸收光谱 Absorption spectra of ursolic acid

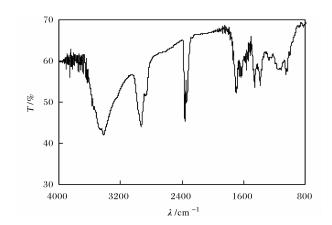


图 3 提取物的红外光谱 Fig. 3 Infrared spectrum of extract

乙酸乙酯、丙酮、氯仿作溶剂提取熊果酸,结果发现 乙酸乙酯、甲醇和乙醇的提取率较高,丙酮和氯仿相 对较低. 从经济、安全、环保的角度, 选择乙醇作为 提取溶剂.

3.3.2 乙醇浓度的选择

固定固液比为1:20、提取温度为60℃、提取时 间为10 min, 选取乙醇的浓度分别为60%、70%、 80%、90%、95%,考察乙醇浓度对提取效果的影响. 结果如图 4.

由图 4 可知,熊果酸的提取率随着乙醇浓度的 升高而增大,当乙醇浓度升高到90%后趋于平稳, 从提取效果和节约成本的角度出发, 选择90% 乙醇 作提取溶剂.

3.3.3 微波提取的条件选择

本研究中所使用的微波萃取仪有2种施加微波

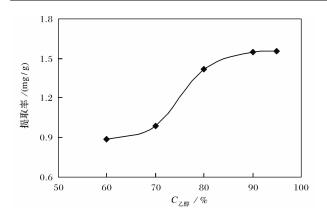


图 4 提取率与乙醇浓度的关系

Fig. 4 Relationship of extraction rate and ethanol concentration

的模式,一种是控制温度进行提取,此时维持溶液温度不变,而微波功率是不停变化的;另一种是控制微波功率进行提取,此时保持微波功率不变,而溶液的温度是在不停升高的.为获得效率高,成本低的提取效果,我们对这2种微波施加模式都进行了尝试.3.3.3.1 微波提取的温度选择

固定乙醇浓度为 90%、固液比为 1: 20、提取时间为 10 min,改变提取温度分别为 40、50、60、70、80℃,结果如图 5 所示.

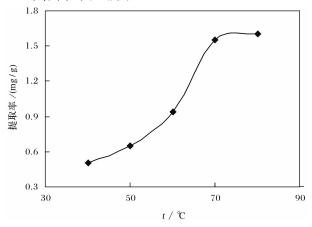


图 5 提取率与温度的关系

Fig. 5 Relationship of extraction rate and temperature

由图 5 可知提取率随温度的上升而提高,当温度到达 70 $^{\circ}$ 后提取率趋于稳定。可能是由于温度越高使翻白草内部细胞破碎更剧烈,这更有利于熊果酸的提取,当温度达到 70 $^{\circ}$,熊果酸的提取趋于饱和。故实验过程中应选择为 70 $^{\circ}$.

固定乙醇浓度为90%、固液比为1:20、提取温度恒定为70°C,考察微波提取时间对提取效果的影

响. 提取时间分别为 3、5、10、12、15 min, 结果如图 6 所示.

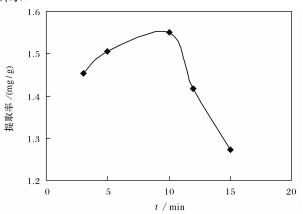


图 6 温度为 70 ℃时提取率与时间的关系

Fig. 6 Relationship of extraction rate and extraction time at 70 $^{\circ}\mathrm{C}$

由图 6 可看出,随着提取时间的增加,提取率随之增大,当提取时间为 10 min 时提取率达到最大值,此后随时间的增加而减小.这可能是由于随着时间的增加,熊果酸出现分解的现象,从而使提取率下降.因此温度控制下微波时间应选择 10 min 为宜.

3.3.3.2 微波提取功率的选择

固定乙醇浓度为90%、固液比为1:20、提取时间120 s、改变微波功率分别为120、190、250、320、380 W,结果如图7.

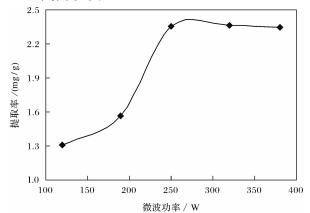


图 7 提取率与微波功率的关系
7 Relationship of extraction rate and microwave power

由图 7 可知,提取率随着微波功率的增大而增大,但增大到一定程度后出现下降的趋势. 这是因为微波功率越高,浸提物吸收微波能越多,强化了固液间的传质作用,因此提取率越高,但同时高功率微

波的持续施加使得体系的温度急剧升高,当温度升高到一定程度时,可能会导致部分熊果酸分解,反而使提取率出现轻微的下降. 因此选择微波功率为250 W.

此后,固定乙醇浓度为90%、固液比为1:20、微波功率恒定为250 W,提取时间分别为30、60、90、120、150 s 时,结果如图8.

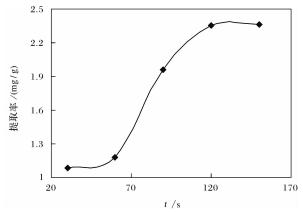


图 8 微波功率为 250 W 时提取率与时间的关系 Fig. 8 Relationship of extraction rate and extraction time with 250 W

由图 8 可知,在恒定微波的持续施加下,提取率随时间的增多而增大,当时间到达到 120 s 后提取率没有明显的上升.

2 种提取模式相比较,微波功率控制模式可获得更高的提取率(得率提高了近50%),更短的时间(从10 min 缩短为2 min). 这估计是由于温度控制模式下,微波的作用是不连续的,物系得不到持续的微波能,不利于熊果酸的提取. 而在微波功率控制下,微波的持续施加更有利于熊果酸的提取.

3.3.4 固液比的选择

固定乙醇浓度为90%、微波功率为250W、提取时间120s,改变固液比分别为1:5、1:10、1:15、1:20、1:25,结果如图9.

由图 9 可知,随着溶剂量的增大,提取率呈现增大的趋势,当固液比增大到 1:20 时,提取率的升高开始变缓,故为了避免资源的浪费,实验选取固液比为 1:20.

3.4 正交实验

在单因素实验的基础上,以熊果酸的得率为指标,设计了四因素三水平的正交表,选取微波提取时间、固液比、微波功率为前3个因素,第4个因素作为误差项,实验得到的数据如表1所示.

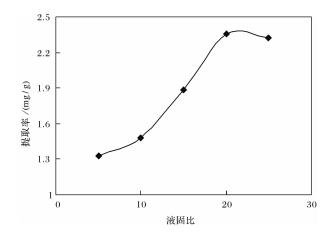


图 9 提取率与液固比的关系
Fig. 9 Relationship of extraction rate and
liquid – solid ratio

表 1 正交水平表及实验结果

Table 1 Orthogonal table and results of orthogonal tests

Table 1 Orthogonal table and results of orthogonal tests					
因素	时间	固液比	微波功率	误差项	得率
	/s		$/\mathrm{W}$		$/\left(\text{mg/g}\right)$
实验1	90	1:15	180		1.036
实验 2	90	1:20	250		1.963
实验3	90	1:25	320		1.792
实验4	120	1:15	250		1.930
实验5	120	1:20	320		2.342
实验6	120	1:25	180		1.841
实验7	150	1:15	320		1.935
实验8	150	1:20	180		1.799
实验9	150	1:25	250		2.210
均值1	1.597	1.634	1.559	1.863	
均值2	2.038	2.035	2.034	1.917	
均值3	1.981	1.948	2.023	1.840	
极 差	0.441	0.401	0.475	0.073	
F 值	43.125	33.375	55.250	1.000	

由表 1 中极差值可知 3 个因素影响熊果酸提取率的主次关系是:微波功率 > 微波提取时间 > 固液比;方差分析结果表明,微波提取时间、固液比、微波功率这 3 个因素的影响都有显著性意义(P < 0.05).最佳组合是:提取时间 120 s、固液比1:20、微波功率 250 W,这与单因素实验的结果正好吻合,在此最佳条件下的提取率为 2.355 mg/g.

3.5 翻白草根茎叶中熊果酸含量的比较

由于在植物的不同部位,熊果酸的含量并不相同,因此在以上得到的最优条件下,分别对翻白草的

根、茎与叶中的熊果酸进行了提取,结果发现翻白草各部位中熊果酸的提取率不等,其中根、茎、叶中熊果酸含量分别为 2.118、0.930、2.664 mg/g. 叶中熊果酸的含量最大,这可能与熊果酸在翻白草中的合成、运输、积累有关^[16],因此在提取翻白草中的熊果酸时应当注意叶部的利用.

4 结论

通过单因素实验以及正交实验相结合,优化了微波提取翻白草中熊果酸的工艺条件,其最佳的工艺条件是:90%乙醇为提取溶剂,固液比1:20,微波功率250 W,提取时间120 s.

微波功率控制的提取模式相比较于温度控制的 提取模式,提取率更高,提取时间更短,因此,采用该 模式可节约生产成本.

在最优提取条件下,对翻白草不同部位中的熊 果酸含量进行了比较,发现叶中熊果酸的含量最高, 其次是根和茎,这对于更高效、合理的利用翻白草具 有一定的指导作用.

参考文献:

- [1] Jin Q, Nan J X, Lian L H. Antitumor activity of leaves from potentilla discolor on human hepatocellular carcinoma cell line HepG 2 [J]. Chinese Journal of Natural Medicines, 2011, 9(1): 61 64.
- [2] 孙海峰,杨婷,郭冷秋,等. 翻白草降糖作用有效部位的研究[J]. 植物研究, 2010,30(3):360-364.
- [3] 马瑛,温少珍. 翻白草治疗 II 型糖尿病 50 例疗效观察[J]. 中草药,2002,33(7):644.
- [4] 王建明,马灵,刘春凤. 山檀中熊果酸的提取纯化工 艺考察[J]. 中国药师,2011,14(1):52-54.

- [5] 李钐,王亚楠,万梓龙,等.山楂中熊果酸与齐墩果酸 提取和纯化工艺的研究[J].食品科学,2007,28 (7):141-144.
- [6] 罗宪堂,陈丽华,李昶. 山香圆含片的制备工艺研究 [J]. 中成药,2003,25(4):276-278.
- [7] 蒋盛岩,赵良忠,余有贵,等. 夏枯草叶熊果酸超临界流体萃取工艺的研究[J]. 食品科学,2008,29(11): 294-297.
- [8] 冷桂华. RP HPLC 测定烧仙草不同部位中的齐墩 果酸和熊果酸[J]. 光谱实验室,2011,28(4):2111 2114.
- [9] 李大伟,毕良武,赵振东,等.迷迭香叶中鼠尾草酸超声波辅助提取的优化[J].林产化学与工业,2011,31(3):60-64.
- [10] 任秀莲,魏琦峰,周春山,等. 沉淀吸附法提取苦丁茶中的熊果酸[J]. 中南大学学报(自然科学版), 2004,35(4):599-603.
- [11] 喻苏青,陈凯,娄家豪,等.正交设计优化山茱萸总苷的微波提取工艺[J].浙江工业大学学报,2011,39(4):403-406.
- [12] 马长雨,杨悦武,祝国光,等. 微波萃取在中药提取和 分析中的应用[J]. 中草药,2004,35(11):附8-10.
- [13] 傅荣杰,冯怡. 微波萃取技术在中药及天然产物提取中的应用[J]. 中国中药杂志,2003,28(9):804 807.
- [14] 黄旭初,侯娟,张建军,等.金银花中绿原酸的微波 预处理提取及检测[J].分析测试技术与仪器,2008, 14(1):14-18.
- [15] 汪艳娟,朱倩倩,叶蕻芝,等. 微波提取龙须藤多糖的最佳条件研究[J]. 分析测试技术与仪器,2011,17 (2):92-96.
- [16] 邹俊利. 翻白草的研究进展[J]. 黑龙江医药科学, 2006,29(4):104-105.

Microwave - assisted Extraction of Ursolic Acid in Potentilla Discolor

CHEN Yi - ting, HE Lei - yu, CHEN Wei - hua, HUANG Lu, ZHANG Yu - chi, LIN Qi (Chemistry and Chemical Engineering Department of Minjiang University, Fuzhou 350108, China)

Abstract: The single factor experiment and orthogonal experiment were used to optimize the process, using extractant concentration, solid – liquid ratio, microwave power and extraction time as the investigation factors, and the extraction rate of ursolic acid in *Potentilla discolo* as the assessment index. The optimum conditions for the process were as follows: 90% ethanol was used as the extractant, the ratio of raw material to extractant was 1:20, and the extraction time was 120 s at a microwave power level of 250 W.

Key words: Potentilla discolor; ursolic acid; microwave extraction

Classifying number: 0657.36