由表 1 看出, 用 3 种不同材质的膜, 超滤同一种物质, 其相对通量的变化是不同的。对蛋白质和鞣质来说, 用聚砜膜相对通量衰减较缓慢, 而聚砜膜超滤果胶时, 相对通量则衰减得较快。

表 2 表明, 用 3 种孔径的聚砜膜超滤 5 种中药煮提液, 相对通量的变化趋势不一致, 对于 4 种植物药(2 个复方, 2 个单味药), 随截留值的增大, 相对通量的变化较缓慢, 即随着超滤的进行, 通量降低得较少。而对于动物药水蛭的煮提液, 用 3 种截留值的膜, 其相对通量变化的趋势较接近, 且截留值较大的膜, 相对通量衰减得似乎更快一些, 这可能是由于截留值较大的膜孔径较大, 超滤过程中膜孔内吸附增

多所致。水蛭煮提液含大量蛋白,研究表明⁴¹随着膜孔的增大,蛋白质对膜污染的程度增加,因为膜孔内吸附量随孔径增大而增加,结果膜通量降低较快。

本实验结果表明, 膜材质和孔径对中药超滤通量有重要影响。因此, 在应用超滤的第一步, 就要根据超滤体系的特点, 通过实验选择合适的超滤膜(材质及孔径), 以保证超滤能顺利地进行。

参考文献

- 1 欧兴长, 等. 水处理技术, 1999, 25(3):125
- 2 王列容, 等. 中草药, 1989, 20(4):15
- 3 贺立中.中草药,1996,27(12):719
- 4 陆晓峰, 等. 膜科学与技术, 1997, 17(1):37

(1999-09-08 收稿)

3 种饮片中川芎嗪含量的测定

 泰山医学院(泰安 271000)
 袁 伯勇

 泰山医学院附属医院
 袁 慧

 泰山医学院第一教学医院
 赵 铭

川 芎 为 伞 形 科 植 物 川 芎 Ligusticum chuanxiong Hort. 的干燥根茎,能活血行气、祛风止痛。国内对该中药在心血管系统的作用有较多的研究,临床上使用的川芎有生品、酒炙品、炒品 3 种饮片[1,2]。川芎嗪是川芎中主要有活性的生物碱,制剂中川芎嗪含量的测定已有报道[3,4]。为了探讨川芎炮制前后川芎嗪的变化,用 RP-HPLC 法测定了 3 种饮片中川芎嗪的含量。

1 试药与仪器

川芎: 购于滕州市药材公司, 经本院中医教研室 秦庆云鉴定为 *Ligusticum chuanxiong* Hort. 的干燥根茎。洗净处理后备用。

川芎炒品、酒炙品:参照文献[1,5]制备。上述各样品均粉碎过40目筛。

试剂: 盐酸川芎嗪对照品由中国药品生物制品检定所提供, 试剂均为分析纯; 重蒸水。

仪器: 岛津 LC-6A 高效液相色谱系统; SCL-6A 系统控制器, 7125 型进样阀, LC-6A 溶剂泵, CTO-6A 色谱柱箱, SPD-6A V 可见-紫外检测器, C-R3A 数据处理机。岛津 U V-265 型紫外分光光度计。

2 实验方法和结果

2. 1 样品液的制备: 精密称取样品粉末约 0.6_g , 置 10_{mL} 具塞试管中, 加无水乙醇 7_{mL} , 放置 12_h 以上, 超声提取 25_{min} , 离心 5_{min} (4_{000} r/ min), 上

清液移到 25 mL 量瓶中。按上法将残渣用无水乙醇再提取 2 次,上清液转入量瓶中,用无水乙醇定容。精取 6 mL 样品的提取液置 50 mL 烧杯中,加 1 moL/L 的盐酸甲醇溶液适量,混匀, pH = 1.2,置恒温水浴 45 蒸干。加 1 moL/L 盐酸 9 mL 溶解残渣,过滤。滤液用浓氨水(7.5 moL/L)调 pH = 9~10后,再用二氯甲烷提取 2 次(9 mL、7 mL)。将二氯甲烷提取液置 50 mL 烧杯中,用 1 moL/L 盐酸甲醇液调 pH = 1.2,置恒温水浴上 45 蒸干。精加甲醇 5 mL 溶解残渣,将溶解液转入 5 mL 具塞离心试管中,离心 5 min(4000r/min),得待测样品液。

- 2.2 色谱条件: 岛津 Shim-Pack CLC-ODS(150 mm × 6 mm, 5μ m) 柱, 流动相甲醇-0.1 moL/L 醋酸、醋酸钠缓冲液= 32 68(pH4.0, 比较实验确定), 流速 1.0 mL/min, 检测波长 278 nm, 灵敏度0.08AUFS, 纸速 2 mm/min, 柱温室温。
- 2.3 对照品纯度检查: 取对照品甲醇溶液 (18.30 $\mu_{\rm g}/_{\rm mL}$) 4.5 $\mu_{\rm L}$, 按上色谱条件测峰面积, 除去溶剂峰后, 用归一化法计算盐酸川芎嗪的含量为 100% (n=5), 对照品符合该色谱分析的要求。
- 2. 4 标准曲线: 称对照品 3. 66 mg, 置 10 mL 量瓶中, 用甲醇定容为 A 液(含川芎嗪 288. 6 μ g/ mL)。取 A 液 1. 25 mL, 置 25 mL 量瓶中, 用甲醇定容, 为 B 液。分别取 B 液 0. 25, 0. 75, 1. 25, 1. 75, 2. 25 mL

置于 5 个 10 mL 量瓶中, 用甲醇定容后混匀, 在前述色谱条件下进样 20μ L, 得进样量在 $0.007 22 \sim 0.064 9 \mu$ g 间川芎嗪量(Y) 和峰高(X) 呈良好的线性 关系, 回归方程为: $Y = 1.080 5 \times 10^{-3} + 0.019 829X$, r = 0.999 8。

2.5 回收率及精密度试验: 取盐酸川芎嗪甲醇液 (A液) 1.5 mL, 用甲醇稀释到 10 mL, 取该液 0.3 mL 加入已精密称取的川芎生品粉末约 0.3 g 中, 用 2.1 项的方法制备样品液, 进样 20 μ L, 测定回收率 为 99.1%, RSD=1.66% (n=5)。

制备炒品样品液,进样 $20~\mu$ L,在 2.2 项的色谱条件下重复进样 8 次,样品中川芎嗪的含量(μ g/g)分别为 44.93, 44.07, 44.07, 44.93, 44.93, 44.93, 44.93, 44.93, 44.93, 计算川芎嗪含量的 RSD 为 0.89%。 2.6 检测限: 称取酒炙品粉末约 0.3~g 4 份,按 2.1 项方法制备样品液,进样 $20~\mu$ L,取信噪比为 4 时川芎嗪量作为检测限,结果为 5.07~ng,样品液中川芎嗪最低检测浓度为 $0.255~\mu$ g/mL。

2. 7 样品分析: 分别取 3 种饮片样品液进样 20 μ L, 按前述色谱条件进行定量分析, 结果见表 1, 色谱图见图 1, 川芎嗪的保留时间为 23. 318 \min 。

3 讨论

3.1 溶剂的极性及 pH 值对碱性物质的紫外光谱影响比较大。用流动相配制盐酸川芎嗪对照品溶液 (含盐酸川芎嗪 $12.81~\mu g/mL$),在波长 200~nm~

表 1 3 种饮片中川芎嗪的含量($\mu g/g$)

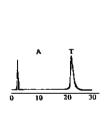
样	品	含	量	$\frac{1}{x}$	RSD	P^*
		_	_		(%)	

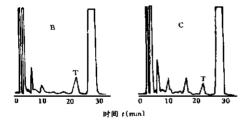
生品 60.40 59.60 59.77 59.80 60.28 59.97 0.58 酒炙品 54.30 55.22 55.69 54.81 59.74 55.15 1.11 < 0.001 炒 品 44.92 44.72 44.23 45.27 45.37 44.90 1.02 < 0.001

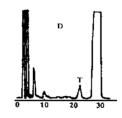
* 炒品、酒炙品分别与生品作 t 检验

400 nm 处扫描, 紫外光谱图见图 2。 $\lambda_{\text{max}} = 278 \text{ nm}$,故本研究选择 278 nm 检测川芎嗪。

3.2 分别对生品的第 3, 4, 5 次提取液进川芎嗪含量测定, 第 3 次提取液中川芎嗪含量在 LC-6A 检测限以上, 第 4、第 5 次提取液中川芎嗪含量在 LC-6A 检测限以下。第 4、第 5 次提取从每克川芎生品中提出的川芎嗪量占 5 次提取总量的百分比小于4.0%, 说明提取 3 次生品中96.0% 以上的川芎嗪已被提取出。故本法采用样品粉末加入无水乙醇放置 12 h 以上后超声提 3 次, 每次 25 min 的方法。







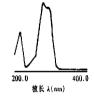


图 2 盐酸川芎嗪 紫外光谱

- A-对照品 B-生品 C-炒品 D-酒炙品 T-川芎嗪 图 **1 3** 种饮片和对照品色谱图
- 3. 3 由结果知,和生品相比,酒炙品川芎嗪含量降低 8.04%,炒品中川芎嗪含量降低 25.13%,3 种饮片川芎嗪含量之间有显著差异。生品酒炙或炒后,川芎嗪含量下降,说明川芎炮制前后川芎中部分川芎嗪分子发生了变化。
- 3.4 根据对病人的辨证诊断选择适宜的中药饮片组方调剂,才会有好的疗效。川芎中的川芎嗪、挥发油有抗血小板聚集、扩张动脉、改善微循环脑血流、溶栓、止痛等作用,故发挥川芎祛风除湿止痛的功效时宜用生品。酒炙时加入的黄酒有活血通络的作用.

故发挥川芎活血止痛的功效时宜用酒炙品,但在酒炙时温度以低为好,尽量减少川芎嗪的损失。

参考文献

- 1 颜正华. 中药学. 北京: 人民卫生出版社, 1991: 529
- 2 成都中医学院主编.中药学.上海:上海科学技术出版社,1978: 247
- 3 赵志春, 等,中国中药杂志, 1991, 16(12): 729
- 4 蒋芝荣.中草药,1994,25(9):459
- 5 国家药政管理局编.全国中药炮制规范.北京:人民卫生出版 社,1988:14,420

(1999-03-02 收稿)