技术与应用 DOI: 10.3724/SP. J.1123.2013.12007

半制备型高速逆流色谱分离制备铁棒锤根中的一种咪唑生物碱

刘永玲¹², 陈 涛¹, 陈 晨¹, 邹登朗¹², 李玉林^{1*}

(1. 中国科学院西北高原生物研究所,青海西宁810008; 2. 中国科学院大学,北京100049)

摘要: 采用高速逆流色谱(HSCCC) 技术从铁棒锤根氯仿提取物中分离制备了一种高纯度咪唑类生物碱 1H-imidazole-2-carboxylic acid , butyl ester (ICABE)。采用高效液相色谱(HPLC) 测定目标化合物在两相溶剂中的分配系数,优化 HSCCC 分离 ICABE 的溶剂体系 确定了以正己烷-氯仿-乙醇-水(10:1:13:2 , v/v/v/v) 为 HSCCC 的两相溶剂系统 以上相为固定相 ,下相为流动相 ,流动相流速为 1.8 mL/min ,主机转速 850 r/min 检测波长为 230 nm 条件下进行分离制备 在 350 min 内从 100 mg 粗样品中一步分离得到 7.5 mg ICABE 经 HPLC 检测其纯度达 98% 以上(峰面积归一化法) 结构由 UV、 1 H-NMR 和 13 C-NMR 得以鉴定。该方法简便、快速 ,所得产物纯度高 ,适合于铁棒锤中 ICABE 的制备分离。

关键词: 半制备; 高速逆流色谱; 咪唑生物碱; 铁棒锤

中图分类号: 0658 文献标识码: A 文章编号: 1000-8713(2014) 05-0543-04

Isolation and preparation of an imidazole alkaloid from radix of Aconitum pendulum Busch by semi-preparative high-speed counter-current chromatography

LIU Yongling^{1,2}, CHEN Tao¹, CHEN Chen¹, ZOU Denglang^{1,2}, LI Yulin^{1*}
(1. Northwest Institute of Plateau Biology, Chinese Academy of Sciences, Xining 810008, China;
2. University of Chinese Academy of Sciences, Beijing 100049, China)

Abstract: A conitum pendulum Busch is rich C₁₉ diterpenoid alkaloids, but there is no report of imidazole alkaloid in A conitum pendulum Busch. In this study, an imidazole alkaloid named 1*H*-imidazole-2-carboxylic acid, butyl ester (ICABE) was successfully separated from A conitum pendulum Busch with semi-preparative high-speed counter-current chromatography (HSCCC). The partition coefficient was measured by HPLC to select the solvent systems for ICABE separation by HSCCC. The separation was performed with a two-phase solvent system composed of n-hexane-chloroform-ethanol-water (10:1:13:2, v/v/v/v). The upper phase was used as the stationary phase and the lower phase as the mobile phase. It was operated at a flow rate of 1.8 mL/min. The apparatus was rotated at 850 r/min, and the detection wavelength was set at 230 nm. Under the selected conditions, a high efficiency separation of HSCCC was achieved, and 7.5 mg of ICABE was obtained from 100 mg of the crude sample of A conitum pendulum in one-step separation within 350 min. The HPLC analysis showed that the purity of the compound was over 98%. The chemical structure was confirmed by UV, ¹H-NMR and ¹³C-NMR. The established method is simple, highly efficient and suitable for large scale separation of ICABE from radix of A conitum pendulum Busch.

Key words: semi-preparation; high-speed counter-current chromatography (HSCCC); imidazole alkaloid; *A conitum pendulum* Busch

铁棒锤是毛茛科乌头属植物铁棒锤(Aconitum pendulum Busch)的块根,气特异,味辛而麻舌,有毒,

为陕、甘、宁等省应用较广的一种民间草药。该药具 有祛瘀活络、止血镇痛等作用,可用于神经痛、风湿

基金项目: 中国科学院知识创新工程重要方向项目(KSC X2-EW -J-26).

收稿日期: 2013-12-10

^{*} 通讯联系人. E-mail: liyulin@ nwipb. cas. cn.

色.

关节痛、妇女痛经、胃痛、牙痛及跌打损伤等治疗。现代药理研究发现,该药具有抗炎、麻醉止痛、抗肿瘤等作用 $^{[1\ 2]}$ 。文献 $^{[3\ -6]}$ 报道其化学成分主要是 aconitine 型 $^{[1\ 2]}$ 。立献生物碱,该成分具有药用作用的同时还有较强的毒性;此外,还有甾体及糖苷等成分。咪唑类生物碱作为生物碱的一个重要组成部分 在抗菌、抗病毒、抗凝血、镇痛、抗炎症、抗肿瘤和抗心血管疾病等方面表现出很好的生物活性 $^{[7\ 8]}$ 。

但目前尚未见铁棒锤中咪唑类生物碱的相关报道。

有关铁棒锤化学成分分离的研究报道大多采用传统柱色谱方法^{[9],[0]} .该方法存在样品组分损失、污染、变性、失活、拖尾、分离困难及回收率低等不足。高速逆流色谱(high-speed counter-current chromatography, HSCCC)是一种不使用固态支撑体或载体的液液分配色谱技术,它克服了固相载体对样品的吸附损失、变性等缺点,因而在植物有效成分的分离与制备方面得到了广泛的应用^[11-13]。本课题组利用 HSCCC 技术从存放 3 年的铁棒锤根中分离得到了一种咪唑类生物碱成分 1*H*-imidazole-2-carboxylic acid, butyl ester (ICABE)(化学结构式见图 1),为铁棒锤化学成分的进一步开发利用奠定了基础。

图 1 咪唑类生物碱 ICABE 的化学结构 Fig. 1 Chemical structure of an imidazole alkaloid ICABE

1 实验部分

1.1 仪器、材料与试剂

Agilent 1260 高效液相色谱仪 配备 Chemstation for LC 3D system (B. 04. 03) 工作站、G1311C 四元泵(内置脱气机)、G1316 柱温箱、G1315D 二极管阵列检测器、G1316A 柱温箱、G1329B 自动进样器、色谱柱为 Eclipse XDB-C18 (250 mm × 4.6 mm ,5 μm) (美国安捷伦公司); N-1001 型旋转蒸发仪(上海爰朗仪器有限公司); TBE-300B 半制备型高速逆流色谱仪(上海同田生化技术有限公司),配有TBP-5002 泵、UV500 紫外检测系统、聚四氟乙烯管(PTFE)分离柱(内径2.6 mm ,分离柱体积290 mL)及 N2010 色谱工作站和溶剂选择系统(浙江大学智达信息工程有限公司); DC-0506 恒温循环器(上海舜宇恒平科学仪器有限公司); AM400 核磁共振仪(瑞士 Bruker 公司)。

铁棒锤根于 2009 年 8 月采集于青海省互助县

北山乡,由中国科学院西北高原生物研究所孙菁副研究员鉴定。萃取及 HSCCC 分离用的试剂氯仿、甲醇、乙酸乙酯、无水乙醇和正己烷均为分析纯,氨水(白银银环化学制剂厂),浓盐酸(含量 37%), HPLC 分析用甲醇为色谱纯(山东禹王公司),实验用水为超纯水。

1.2 实验方法

1.2.1 样品制备

取干燥的铁棒锤根 4 kg 粉碎 按 23 mL/g 液料比投料 ,于 $58 \text{ }^{\circ}\text{C}$ 下用 95% 的酸性乙醇 (精确量取 0.83 mL 浓盐酸 ,以 95% 的乙醇定容到 1 L ,得 pH 2 的酸性乙醇) 回流提取 2 次 ,每次 2 h ,合并提取液后减压浓缩至无醇味;加入使浸膏能充分溶解的最少量的水,置于分液漏斗中,用 2 倍体积的氯仿萃取除去杂质,然后用氨水调 pH 至 10 左右,再用氯仿萃取3 次,回收氯仿,得到提取物 22.2 g ,作为 HSC-CC 待分离样品,放置冰箱内备用。

1.2.2 分配系数的测定

取 $1 \sim 2$ mg 待分样品加入静置分层的两相溶剂系统中 剧烈振荡 1 min .待样品充分溶解、分层后 ,取上、下两相各 2 mL ,用高效液相色谱(HPLC)检测 ,上相峰面积为 A_1 ,下相峰面积为 A_2 ,分配系数 $K=A_1/A_2$ 。

1.2.3 溶剂体系及样品溶液的制备

在分液漏斗中按正己烷-氯仿-乙醇-水(10:1:13:2, v/v/v/v)配制两相溶剂系统共2080 mL,充分振摇后静置过夜。以上相为固定相,下相为流动相,使用前分别超声脱气30 min。将100 mg 待分离样品粉未完全溶解于10 mL上相溶液中,备用。

1.2.4 HSCCC 分离制备

以最大流速将溶剂系统上相泵入主机并充满分离螺线管,开启循环水浴并将温度设定为 25 ℃。开启主机电源以 850 r/min 正向旋转,待转速稳定后,泵入流动相,待流动相从管柱出口流出且基线稳定后,将样品溶液由进样圈注入。管柱出口处流出液在 230 nm 波长下连续检测 根据色谱图手动收集各色谱峰组分,用 HPLC 检测纯度。

1.2.5 HPLC 分析及结构鉴定

色谱柱: Eclipse XDB-C18 色谱柱(250 mm × 4.6 mm ,5 μ m)。流动相: 乙腈和水; 梯度洗脱程序: $0\sim30$ min ,59% 乙腈; $30\sim32$ min ,59% 乙腈 $\sim70\%$ 乙腈; $32\sim40$ min ,70% 乙腈 $\sim90\%$ 乙腈; $40\sim50$ min ,90% 乙腈。流速 1.0 mL/min; 柱温: 30 °C; 检测波长: 230 nm; 进样量: 10 μ L。

HSCCC 分离得到的化合物 ICABE 结构由¹H-NMR、¹³C-NMR 数据进行鉴定。

2 结果与讨论

2.1 HSCCC 溶剂系统的选择及分离条件的优化

在 HSCCC 中,溶剂体系的选择至关重要。主要考虑溶剂对分离物质的溶解性、分配系数 K、分离因子 α 、分层时间及分离过程中固定相保留率等的影响。 HSCCC 最合适的 K 值范围是 $0.5 \sim 2$,当 K < < 0.5 时,目标化合物与杂质峰重叠无法分离;当 K > > 2 时,会使分离时间延长、峰展宽严重,目标化合物的纯度降低 (14-16);分离因子 α 应大于 (1.5);另外,溶剂系统的乳化会将固定相带出,进而影响保留率,因此其分层时间应小于 (30.5)。

本实验根据文献和经验,选用了3种不同的溶剂系统,采用 HPLC 方法测定目标化合物在两相中的分配系数 K。从铁棒锤氯仿提取物的 HPLC 谱图可以看出,目标化合物邻近有3个峰干扰程度较大(见图2),因此我们分别分析比较了3种不同溶剂系统对目标化合物及邻近3个干扰峰的分配系数,结果见表1。

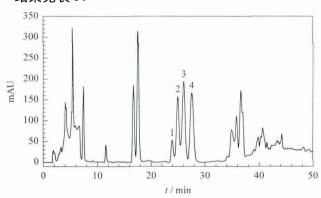


图 2 铁棒锤氯仿提取物的 HPLC 谱图 Fig. 2 HPLC chromatogram of chloroform extract from Aconitum pendulum

Peaks 1 – 3: interference compounds; peak 4: ICABE.

由表1可知,在所选溶剂系统中,采用氯仿-甲

醇-0.08 mol/L 盐酸和正己烷-氯仿-乙醇-水(10:1:11:2, v/v/v/v) 时,干扰峰的分配系数与目标成分的分配系数接近,不利于目标成分的分离;正己烷-氯仿-乙醇-水(10:1:13:2,10:1:14:2,v/v/v/v)及正己烷-乙酸乙酯-乙醇-水(10:1:11:2,10:1:13:2,v/v/v/v)可以给出满足条件的 K 值。采用上述 4个溶液系统时干扰峰与目标成分的分离因子 α (以最小的 α 计)分别为 2. 1、1. 4 、1、1 、5 4。考虑到样品成分复杂,为尽量减小干扰峰的影响,故选择正己烷-氯仿-乙醇-水(10:1:13:2,v/v/v/v)作为HSCCC 分离的溶剂系统。

实验同时对流动相流速、主机转速和分离温度进行了优化 结果发现 在流速为 1.8 mL/min、转速为 850 r/min、温度为 25 ℃条件下 固定相保留率达到 75% 分离结果令人满意。在此分离条件下 ,从 100 mg 待分离样品中一次性分离得到 7.5 mg ICABE。HSCCC 分离谱图见图 3。经峰面积归一化法测定 ICABE 的纯度大于 98% (见图 4)。

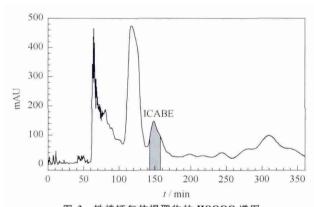


图 3 铁棒锤氯仿提取物的 HSCCC 谱图 Fig. 3 HSCCC chromatogram of chloroform extract from Aconitum pendulum

2.2 HSCCC 制备组分的结构鉴定

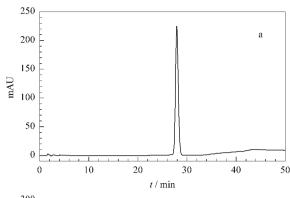
HSCCC 制备获得的化合物为淡黄色油状物,其 H-NMR (400 MHz, CDCl₃)数据: 7.71 (m, 1H, H-4), 7.52 (m, 1H, H-5), 4.31 (t, J = 6.0 Hz, 2H, H-1), 1.72 (m, 2H, H-2), 1.45 (m,

表 1 目标化合物在不同溶剂系统中的分配系数(K)

Table 1 Partition coefficients (K) of the targeted compound in three solvent systems

| Solvent system | Volume ratio | K_1 | K_2 | K_3 | K_4 |
|--|--------------|-------|-------|-------|-------|
| Chloroform-methanol-0.08 mol/L HCl | 4:1.0:2 | 0.29 | 0.37 | 0.37 | 0.31 |
| | 4:0.8:2 | 2.05 | 1.58 | 1.38 | 2.18 |
| | 4:0.5:2 | 2.58 | 2.14 | 2.08 | 2.72 |
| $n	ext{-Hexane-chloroform-ethanol-water}$ | 10:1:11:2 | 3.60 | 5.00 | 2.20 | 2.00 |
| | 10:1:13:2 | 3.00 | 3.20 | 2.10 | 1.00 |
| | 10:1:14:2 | 2.10 | 2.30 | 1.30 | 0.90 |
| $n	ext{-Hexane-ethyl}$ acetate-ethanol-water | 10:1:11:2 | 4.80 | 5.90 | 3.80 | 2.10 |
| | 10:1:13:2 | 2.00 | 3.00 | 2.90 | 1.30 |

 K_1 , K_2 , K_3 and K_4 represent the partition coefficients of corresponding peaks shown in Fig. 2.



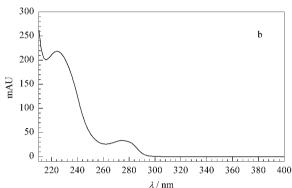


图 4 HSCCC 制备组分 ICABE 的(a) HPLC 谱图 及(b) 紫外光谱图

Fig. 4 (a) HPLC chromatogram and (b) UV spectrum of ICABE prepared by HSCCC

3 结语

本研究利用高速逆流色谱技术,以正己烷-氯仿-乙醇-水(10:1:13:2, v/v/v/v)为两相溶剂系统,从铁棒锤醇提物的氯仿提取物中分离到了

一种咪唑类生物碱 IC ABE ,经峰面积归一化法测定 纯度达到 98% 以上。本研究不仅弥补了铁棒锤咪 唑类生物碱分离研究的空白 ,而且提供了一种高效 的分离制备方法 ,与传统分离方法相比 ,该方法具有简便、快速、节省溶剂的特点 ,具有较好的实际应用价值。

参考文献:

- [1] Zhang Y W , Dong L , Ma X Q , et al. Journal of Ningxia Medical University (张义伟,董琳,马学琴,等.宁夏医科大学学报),2009,31(1):9
- [2] Chen F E. Journal of Anhui Agricultural Sciences (陈凤娥. 安徽农业科学), 2007, 35(32): 10353
- [3] Ai C, Zhu Y, Zhao C, Q. Natural Product Research and Development (艾嫦,朱妍妍,赵长琦. 天然产物研究与开发), 2012, 24(2): 248
- [4] Liu M Z , Zhang S J , Yang C H , et al. Chinese Journal of Chromatography (刘敏卓 , 张思佳 , 杨春华 , 等. 色谱) , 2011 , 29 (5): 430
- [5] Zhang P P , Zhang F C , Wang Z H , et al. Chinese Journal of Chromatography (张盼盼,张福成,王朝虹,等. 色谱), 2013,31(3):211
- [6] Cai C Q , Yang C H , Liang J Y , et al. Strait Pharmaceutical Journal (蔡超群 , 杨春华 , 梁敬钰 , 等. 海峡药学) , 2013 , 25 (3): 1
- [7] Beck G, Heitzer H, Eue L, et al. European Patent, EP31086A1, 1981-07-01
- [8] Hassan W H B , Al-Taweel A M , Proksch P. Saudi Pharm J , 2009 , 17(4): 295
- [9] Zhang F, Wang X M, Peng S L, et al. Chinese Pharmaceutical Journal (张帆,王兴明,彭树林,等.中国药学杂志), 2006, 41(24): 1851
- [10] Wang Y J, Zeng C J, Yao Z, et al. Chinese Traditional and Herbal Drugs (王毓杰,曾陈娟,姚喆,等.中草药), 2010, 41(3): 347
- [11] Zhang S J , W ang M Y , W ang C H. Sep Purif Technol , 2011 , 76(3): 428
- [12] Sutherland I A , Fisher D. J Chromatogr A , 2009 , 1216 (4): 740
- [13] Liu Y, Yu G X. Chinese Journal of Chromatography (刘云,俞桂新.色谱), 2007, 25(5): 735
- [14] Wang Y Y. [MS Dissertation]. Hangzhou: Zhejiang University (王颖滢. [硕士学位论文]. 杭州: 浙江大学), 2012
- [15] Guan R Q , Zhang M D , Shi X P , et al. Science and Technology of Food Industry (关荣琴 , 张鸣镝 , 石雪萍 , 等. 食品工业科技) , 2011 , 32(7): 257
- [16] Zhang N S, Wang J B, Wang X Y, et al. Chinese Journal of Chromatography (章能胜,王金彬,汪小艳,等.色谱), 2010,28(1):68
- [17] Dai D S , Wang Y M , Luo G A. Chinese Journal of Analytical Chemistry (戴德舜,王义明,罗国安. 分析化学), 2001, 29 (5): 586