人参中ACE抑制蛋白的提取

宋 晶,李海涛,程海涛,张秋菊,张爱华,张连学 (吉林农业大学中药材学院,长春130118)

摘要:从人参粉中提取纯化人参蛋白,以检测人参蛋白对血管紧张素转换酶(ACE)的抑制活性。将人参粉加水(pH 9.0)搅拌,3000 r/min 离心 20 min。用连续的色谱柱分离:D101 大孔树脂分离色谱,离子交换色谱,凝胶过滤色谱。以体外 ACE 抑制率为指标确定提取的人参蛋白具有抑制 ACE 的作用。结果表明:人参蛋白对 ACE 酶具有很高的抑制效果,通过连续的色谱分离方法可将 ACE 抑制蛋白分离,得到具有较高抑制率的 ACE 抑制蛋白,该抑制蛋白的抑制率可达 92.5%。

关键词:人参;血管紧张素 [转换酶抑制剂;抑制率;活性蛋白

中图分类号:Q503 文献标志码:A

论文编号:2011-0180

Extraction of Angiotensin I-converting Enzyme Inhibitory Protein from Ginseng

Song Jing, Li Haitao, Cheng Haitao, Zhang Qiuju, Zhang Aihua, Zhang Lianxue (College of Tradition Chinese Medicine, Jilin Agricultural University, Changchun 130118)

Abstract: The ginseng protein was extracted from ginseng powder, and the inhibitory activity of angiotensin I–converting enzyme (ACE) was detected. Ginseng powder was prepared by stirring in water (pH 9.0), followed by centrifugation at 3000 r/m for 20 min. An ACE inhibitor was purified by using consecutive chromatographic methods, including: D101 macroporous resin chromatography, ion–exchange chromatography, and gel filtration chromatography. The inhibitory activity of ACE was determined as ACE inhibitory activity *in vitro* of ginseng protein. The ginseng protein had inhibitory activity for ACE, the ACE inhibitor could be extracted by using consecutive chromatographic methods, and the ACE inhibitory ratio could achieve 92.5%.

Key words: ginseng; angiotensin I-converting enzyme inhibitor; inhibitory ratio; bioactive peptide

0 引言

近年来,生物活性蛋白越来越受重视。生物体具有抗高血压活性是通过抑制血管紧张素 I 转换酶 (ACE)转换成 II,后者能使末梢血管收缩从而导致血压升高,抑制 ACE 酶就能降低血压^[1]。几乎所有的天然降血压 ACE 抑制剂都是肽类物质,是因为它具有和ACE 活性部位高度亲和性^[2]。1971年从巴西蝮蛇的蛇毒提取液中首次发现和分离了 ACE 抑制剂^[3]。随后Oshima 报道通过水解食物,从其蛋白中生产 ACE 抑制剂^[4]。之后在食物蛋白或酶解蛋白中发现抑制剂。这些食物包括鱼^[5],甘蓝^[6],燕麦麸^[7],大豆^[8],米糠^[9]和乳清

蛋白^[10]等。ACE用于体外降血压模拟的检测原理,早在1969年被Cushman和Cheung发现,主要利用ACE酶解三肽马尿酰组氨酰亮氨酸(HHL)生成马尿酸(hippuric acid, Hip)和二肽(His-Leu, HL)来定量的,其中多以马尿酸的生成量定量,1970年,他们建立了ACE活性紫外(228 nm)分光光度测定法^[11]。

人参为五加科植物人参(PanaxginsengC.A.Mey)的干燥根。人参主要化学成分为多种人参皂苷、挥发油、糖类、氨基酸、有机酸及酯、维生素以及多种微量元素等[12]。现代药理研究表明,人参在抢救休克、治疗心率失常、冠心病、糖尿病、扩张末梢血管、促进血液循

基金项目:国家科技支撑计划"平地栽参关键技术研究"(NO. 2007BAI38B01)。

第一作者简介:宋晶,女,1984年出生,内蒙古扎兰屯人,硕士研究生,研究方向:中药活性成分。通信地址:130118 吉林农业大学中药材学院224实验室,E-mail:songjingabc627@126.com。

通讯作者:张连学,男,1955年出生,吉林长春人,博士,教授,博士生导师,研究方向:中药材GAP规范化种植及中药活性成分的研究。通信地址: 130118 吉林农业大学中药材学院,Tel:0431-84533087,E-mail:zlx863@163.com。

收稿日期:2011-01-19,修回日期:2011-03-18。

环、促使组织再生和增加免疫作用等方面具有较好疗效^[13]。

国内外关于生物活性蛋白对 ACE 酶影响血压的 研究报道很多,但暂时没有人参蛋白对 ACE 酶的影响 的相关报道,国内虽有做人参肽对血管舒张的相应研究^[14],故研究人参蛋白对 ACE 酶的影响,以验证人参蛋白具有降血压的作用。

1 材料与方法

1.1 材料

1.1.1 样品 人参采自于吉林省集安县,均为6年生人参,经吉林农业大学中药材学院张连学教授鉴定为人参。

1.1.2 仪器与试药 RE-52-05 旋转蒸发器(上海亚荣生 化仪器厂);真空冷冻干燥机(德国 CHRIST 公司); DK-98- I 型电子恒温水浴锅(天津市泰斯特仪器有限 公司); HQ-60 旋涡混合器(北方同正生物技术发展公司); LG10-2.4A 型高速离心机(北京医用离心机厂); UV-754 型紫外可见分光光度计(山东高密彩虹分析仪器有限公司)。

ACE(家兔肺脏丙酮提取物)、HHL(Sigma公司,美国);香草醛(惠世生化试剂有限公司,中国);D101大孔树脂柱(上海摩速科学器材有限公司,中国);732型阳离子交换树脂(上海树脂厂有限公司,中国);Sephadex G-10(上海如吉生物科技发展有限公司,中国);Sephadex LH-20(上海如吉生物科技发展有限公司,中国);其他试剂均为分析试剂。

1.2 实验方法

1.2.1 人参提取物的制备 人参粉(100目)1 kg,加入10 L水(1 mol/L NaOH调整,pH为9.0),搅拌12 h,3000 r/min下离心20 min,取上清液,上清液经过冷冻干燥,用于ACE抑制蛋白分离的实验。

1.2.2 ACE 抑制活性测定 100 μ L 反应混合物包括: 20 mmol/L HHL 作为底物,溶于 0.2 mol/L 硼酸盐缓冲液 (pH 8.3)的 ACE 酶 (5 munit),50 μ L 样品溶液。在 37°C(水浴)下反应 3 h,加入 250 μ L 的 1 HCL 和 1.5 mL 乙酸乙酯(冷冻)结束反应。旋涡震荡 2 min,4000 r/min 离心 15 min。静置 10 min,用移液器吸取 1.0 mL 乙酸乙酯层液体于另外试管中,挥干溶剂,加入 3.0 mL 蒸馏水将其溶解,在 228 nm 处测定该溶液的吸光值 [15]。

ACE抑制率=
$$\frac{A-B}{A-C} \times 100\%$$

在公式中,A为不存在抑制剂时的吸光度,B为存在抑制剂与酶时的吸光度,C为抑制剂与酶都不存在时的吸光度。

1.2.3 分离 ACE 抑制蛋白 冷冻干燥后的人参提取物 依次经过连续色谱: D101 大孔树脂柱、732 型阳离子交换树脂、Sephadex G-10 和 Sephadex LH-20 进行分离。

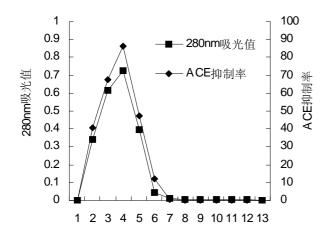
人参提取物依次经过D101大孔树脂柱(3.3× 40 cm),水平衡,流速5 mL/min。样品被以下洗脱液 依次洗脱: 1200 mL水和1500 mL 80%乙醇, 收集的成 分分别于280 nm 和228 nm 下检测吸光值。最高抑制 成分用732型阳离子交换树脂(3.0×16 cm)分离,水平 衡,流速5 mL/min。样品被以下洗脱液依次洗脱: 500 mL水,400 mL 1 mol/L 氨水,400 mL 1.5 mol/L 氨 水,400 mL 2 mol/L 氨水,收集的成分分别于280 nm 和 228 nm下检测吸光值。最高抑制成分继续用 Sephadex G-10(0.8×70 cm)分离,水洗脱,流速2 mL/min,收集的 成分分别于280和228 nm下检测吸光值。最高抑制 成分继续用 Sephadex LH-20(0.8×80 cm)分离,用 10% 甲醇平衡,甲醇洗脱,流速4 mL/h,收集的成分分别于 280 nm 和 228 nm 下检测吸光值。228 nm 下的吸光值 用于测定ACE的抑制活性,280 nm下的吸光值用于计 算蛋白的含量。

2 结果与分析

 $-\oplus$

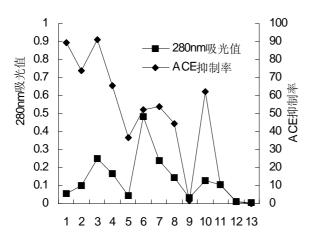
通常植物蛋白可以通过水提得到,之后检测其生 物活性指标。人参比较特殊,皂苷是人参最重要的活 性成分之一,也是水溶、醇溶性物质。故人参水提粗提 物通过 D101 大孔树脂滤过,用水和 80% 乙醇梯度洗 脱,将人参蛋白和皂苷成分分开(图1),水洗脱的成分 是人参的总蛋白(编号1-7),而80%乙醇洗脱的就是 人参总皂苷成分(编号7-13),同时包含部分多糖等 其他成分,收集此部分可用于皂苷的其他活性研究。 经过D101大孔树脂洗脱,分子量大的人参蛋白先被洗 脱,分子量小的人参蛋白后洗脱。从图1可看出人参 蛋白对 ACE 的抑制活性最高可达 86.5%, 并且低分子 量人参蛋白比高分子量人参蛋白的抑制活性高。经过 D101大孔树脂滤过的人参蛋白溶液(编号1-7),经过 真空冷冻干燥,浓缩。浓缩物经过732型阳离子交换 树脂柱进行分级洗脱,洗脱液主要分成4部分成分(图 2),分别为500 mL水洗脱液(编号1—6),400 mL 1 mol/L 氨水洗脱液(编号7-11),400 mL 1.5mol/L 氨 水洗脱液(编号11-16),400 mL 2 mol/L 氨水洗脱液 (编号16-20),其中1.5 M 氨水洗脱液(编号11-16) 部分具有最高的抑制活性,抑制率可达到89%,故收集 此部分,将其经过Sephadex G-10进行进一步除糖,除 杂质。洗脱物分成3部分,分子量大的人参蛋白先被 洗脱下来,图3可以看出,最高抑制活性的部分(编号 1一5)含有相对大分子量的蛋白,抑制率可达到91%,

其他两部分也有一定的抑制活性,但抑制率不高,故推测在分子量在一定范围内,分子量大的人参蛋白比分子量小的人参蛋白对 ACE 的抑制率要高。这也与Min-Suk Ma 关于荞麦蛋白 ACE 抑制剂的报道相符合^[16]。洗脱液中抑制率最高的部分经过 Sephadex LH-20 柱色谱,除盐,分子量大的部分先被洗脱下来。



粗提物滤过的总蛋白的抑制活性,阶梯式洗脱:1200 mL水,1500 mL 80%乙醇洗脱,流速5 mL/min

图1 D101 大孔树脂柱色谱图



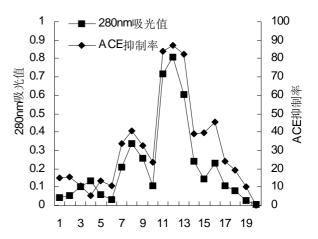
从732型阳离子交换树脂色谱柱洗脱下的11-16部分的抑制活性。 水洗脱,流速2mL/min

图3 Sephadex G-10色谱图

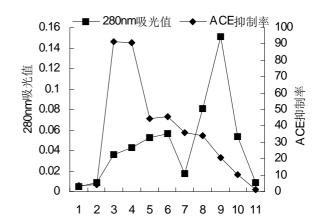
3 结论与讨论

本研究是首次研究人参蛋白对ACE酶的影响,其中得到的抑制结果与相关报道比较吻合,通过对ACE酶的抑制活性检测,验证了人参蛋白对ACE的确有很明显的抑制效果,为人参蛋白生物活性尤其是ACE酶的抑制活性方面的研究奠定了基础。

本研究采用一系列的色谱柱分离,最终分离得到 ACE抑制剂,且抑制率最高可达92.5%。其中加入 在洗脱的3个峰中,具有相对大分子量的部分(编号2—7)部分的抑制活性最高,可达92.5%。另一方面,低分子量的部分只有低的抑制活性,随着分子量的降低抑制活性也越来越低(图4)。此部分也证实分子量在一定范围内,对ACE的抑制效果,大分子量的人参蛋白较小分子量的人参蛋白抑制效果更好。



水平衡, D101 大孔树脂滤过的蛋白液的抑制活性。 阶梯式洗脱: I:500 mL水, II:400 mL 1 mol/L 氨水, Ⅲ:400 mL 1.5 mol/L 氨水, IV:400 mL 2 mol/L 氨水,流速 5 mL/min 图 2 732型阳离子交换树脂色谱图



从 Sephadex G-10 色谱柱洗脱下的 1-5 部分的抑制活性。 甲醇洗脱,流速 4 mL/h

图 4 Sephadex LH-20 色谱图

D101大孔树脂将人参皂苷分离用于人参皂苷的研究,可以减少人参资源的浪费。实验的色谱分离过程对人参蛋白逐级纯化,但是得到的抑制蛋白成分中仍有少部分杂质,还需要对其进行进一步纯化、鉴定且应对蛋白质的分子量和结构做出进一步分析。本研究只是对ACE酶的抑制活性紫外分光法进行了研究,还需通过细胞实验和动物体内实验予以证明,该抑制蛋白在体内仍具有抑制ACE的能力。

参考文献

- [1] Ondetti M A, Rubin B, Cushman D W. Design of specific inhibitors of angiotensin converting enzyme: a new cLass of oraLLy active antihypertensive agents[J]. Science,1997, 196:441 444.
- [2] 吴炜亮,吴国杰,梁道双,等.ACE抑制肽的生理功能和研究进展[J]. 现代食品科技,2006,89(3):251-254.
- [3] Ondetti M A, Williams N J, Sabo E F, et al. Angiotensin-converting enzyme inhibitors from the venom of Bothrops jararaca: isoLation, eLucidation of structure and synthesis [J]. Biochemistry 1971,10: 4033 – 4039.
- [4] Oshima G, Shimabukuro H, Nagasawa K. Peptide inhibitors of angiotensin I-converting enzyme in digests of geLatin by bacteriaL coLLagenase [J].Biochimica et Biophysica Acta 1979,566:128-137.
- [5] Zhang F X, Wang Z, Xu S Y. Macroporous resin purification of grass carp fish (*Ctenopharyngodon ideLLa*) scaLe peptides with in vitro angiotensin-I converting enzyme (ACE) inhibitory abiLity [J]. Food Chemistry 2009,117:387-392.
- [6] Lee J E, Bae I Y, Lee H G. Tyr-Pro-Lys, an angiotensin I-converting enzyme inhibitory peptide derived from broccoLi (Brassica oLeracea ItaLica) [J]. Food Chemistry 2006,99:143-148.
- [7] 管骁,姚惠源.燕麦麸蛋白ACE抑制肽的制备及性质研究[J].中国

- 粮油学报,2007,22(6):58-63.
- [8] 张晓梅.降血压和降胆固醇大豆肽的分离纯化[D].镇江:江南大学, 2006,24-32.
- [9] 赵志国,吴琼,吕铃肖,等.酶解米糠蛋白分离提取ACE 抑制肽及其结构研究[J].食品科学, 2007, 28(3): 223-227.
- [10] 李朝慧,罗永康,王全宇.乳清蛋白酶解制备ACE抑制肽的研究[J]. 中国乳品工业,2005,33(2):8-11.
- [11] Cushman D W, Cheung H S. Spectrophotometric assay and properties of the angiotensin converting enzyme of rabbit lung [J]. Biochemical Pharmacology, 1971, 20:1637-1648.
- [12] 郑宏钧,詹亚华.现代中药材鉴别手册[M].北京:中国医药科技出版社, 2001:33.
- [13] 阴健,郭力弓.中药现代研究与临床应用[M].北京:学苑出版社, 1994:1.
- [14] 王德彬.人参肽的提取分离及活性研究[D].长春:吉林大学,2005, 20-43.
- [15] 玄国东.米糟蛋白提取及酶法制备抗氧化活性肽及降血压活性肽的研究[D].杭州:浙江大学,2005:63.
- [16] Ma M S, Bae I Y, Lee H G, et al. Purification and identification of angiotensin I-converting enzyme inhibitory peptide from buckwheat [J]. Food Chemistry, 2006,96:36-42.