



黄芪甲苷对大鼠肝微粒体酶活性影响

单文雅, 张玉峰, 朱捷强, 邵青, 范骁辉*

(浙江大学 药学院 中药科学与工程学系, 浙江 杭州 310058)

[摘要] 目的:研究黄芪甲苷对CYP450酶的影响,为制定合理用药方案提供科学依据。方法:以甲苯磺丁脲、氯唑沙宗、香豆素、硝苯地平、非那西丁为探针药,HPLC测定探针药与相应代谢产物的浓度,在体外的孵育体系中研究黄芪甲苷对CPY2C9,CPY2E1,CPY2A6,CPY3A4和CPY1A2酶活性的影响。结果:黄芪甲苷对CYP1A2,CYP2A6,CYP2E1酶的活性没有明显的影响,而对CYP2C9和CYP3A4酶的IC₅₀分别为35.40,88.22 μmol·L⁻¹。结论:黄芪甲苷对CYP2C9和CYP3A4酶有明显的抑制作用,在与经由CYP2C9,CYP3A4酶代谢的药物合用时,可能会产生药物相互作用。

[关键词] 黄芪甲苷;肝微粒体;甲苯磺丁脲;硝苯地平

细胞色素P450酶(cytochrome P450,CYP450)是参与体内药物代谢的重要酶系^[1]。某一药物对CYP450酶的抑制或诱导,可能会影响其他药物的代谢^[2],被认为是引起药物相互作用的重要因素^[3]。因此,研究药物的代谢途径,对了解药物相互作用、制定合理的临床用药方案等,具有重要指导意义^[4]。黄芪甲苷(astragaloside IV)是常用中药材黄芪的主要活性成分之一,具有多种药理作用,临床应用非常广泛,但也增加了其和其他药物合用的几率。迄今为止,已有多篇文献报道了黄芪甲苷的代谢动力学研究^[5-7],但鲜见黄芪甲苷代谢途径及代谢机制的报道。本实验旨在探讨黄芪甲苷的代谢途径,了解其对CYP450酶的影响,为含黄芪药材的临床合理用药提供科学依据。

1 材料

1.1 药物与试剂 黄芪甲苷(上海融禾医药科技发展有限公司,批号090310),甲苯磺丁脲、氯唑沙宗、香豆素、非那西丁(美国Alfa Aesar公司),硝苯地平(日本TCI公司),4-羟基甲苯磺丁脲、氧化硝苯地平、6-羟基氯唑沙宗、7-羟基香豆素(加拿大TRC公司),对乙酰氨基酚(美国Sigma公司)。磷酸(分析纯,浙江杭州高晶精细化工有限公司);其余试剂均为分析纯,水为超纯水。

[稿件编号] 20110627019

[基金项目] 国家“重大新药创制”科技重大专项(2009ZX09502-005);国家自然科学基金项目(81001687, 81173465)

[通信作者] *范骁辉,副研究员,博士生导师, Tel: (0571) 88208596, E-mail: fanxh@zju.edu.cn

1.2 动物 雄性SD大鼠,体重200~250 g,由浙江大学动物实验中心提供,合格证号SCXK(浙)2007-0029。

1.3 仪器 Avanti J-26 XPI高速离心机(美国Beckman公司),DK-8D型电热恒温水槽(上海精宏实验设备有限公司),Savant SPD121P离心式浓缩仪(美国Thermo公司),Agilent高效液相色谱仪HP 1100系列(美国Agilent公司)。

2 方法

2.1 大鼠肝微粒体的制备 取雄性SD大鼠肝脏,采用钙盐沉淀法制备肝微粒体^[8]。然后用Bradford法测定其中蛋白为13.36 g·L⁻¹。

2.2 肝微粒体体外孵育体系 体外孵育体系包括微粒体蛋白(1.3 g·L⁻¹),葡萄糖-6-磷酸脱氢酶(G-6-PDH,1 U·mL⁻¹),磷酸盐缓冲液(100 mmol·L⁻¹, pH 7.4)和不同浓度的药物,终体积为200 μL。在37 °C水浴中预孵育5 min后,加入含有6-磷酸葡萄糖(G-6-P,5 mmol·L⁻¹),NADPNa₂(1 mmol·L⁻¹)和MgCl₂(5 mmol·L⁻¹)的溶液启动反应。孵育结束后加入200 μL冰浴甲醇终止反应,涡旋后1万r·min⁻¹离心10 min。取上清液20 μL进样。甲苯磺丁脲的孵育体系则为400 μL,孵育后用400 μL乙腈终止反应。1万r·min⁻¹离心10 min,取上清。加700 μL乙酸乙酯萃取,取上清,离心浓缩挥干,再用100 μL甲醇复溶后进样。

2.3 色谱条件 采用Agilent SB-C₁₈柱(4.6 mm×250 mm,5 μm),流速0.8 mL·min⁻¹,柱温30 °C,进样量20 μL。4-羟基甲苯磺丁脲:流动相A为



0.005% 磷酸水, B 为乙腈, 梯度洗脱 0~30 min, 35%~70% B; 检测波长 235 nm。6-羟基氯唑沙宗: 流动相 A 为 0.005% 磷酸水, B 为乙腈, 等度洗脱 0~30 min, 30% B; 检测波长 287 nm。7-羟基香豆素: 流动相 A 为 0.005% 磷酸水, B 为乙腈, 梯度洗脱 0~30 min, 5%~80% B; 检测波长 310 nm。氧化硝苯地平: 流动相 A 为水, B 为乙腈, 梯度洗脱 0~21 min, 40%~53% B; 检测波长 235 nm。对乙酰氨基酚: 流动相 A 为水, B 为乙腈, 梯度洗脱 0~10 min, 5%~10% B; 10~30 min, 10%~60% B; 检测波长 254 nm。

经方法学验证,以上方法专属性良好。其中 4-羟基甲苯磺丁脲线性范围 0.297~5.94 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$ ($R^2 = 0.9999, n = 5$), 平均回收率 98.5%; 6-羟基氯唑沙宗线性范围 0.501~10.0 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$ ($R^2 = 0.9999, n = 5$), 平均回收率 97.2%; 7-羟基香豆素线性范围 2.47~49.3 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$ ($R^2 = 0.9999, n = 5$), 平均回收率 92.1%; 氧化硝苯地平线性范围 2.47~49.4 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$ ($R^2 = 0.9999, n = 5$), 平均回收率 101.3%; 对乙酰氨基酚线性范围 2.84~56.9 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$ ($R^2 = 0.9998, n = 5$), 平均回收率 106.4%。各方法的日间精密度 RSD 均小于 7% ($n = 6$), 日内精密度 RSD 均小于 3% ($n = 5$)。样品在 24 h 内浓度基本稳定, RSD 均小于 1% ($n = 6$)。

2.4 黄芪甲苷的半数抑制浓度(IC_{50})的测定 在孵育体系中, 各种探针药的浓度保持在 100 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$, 变化黄芪甲苷的终浓度至 0, 25, 50, 75, 100 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$ 。根据 2.2 项的步骤反应不同时间(甲苯磺丁脲 80 min, 氯唑沙宗 20 min, 香豆素 30 min, 硝苯地平 60 min, 非那西丁 20 min)。最后终止反应, 进液相测定探针药代谢产物的含量, 计算黄芪甲苷对各个酶的 IC_{50} 。

2.5 黄芪甲苷对各个代谢酶的抑制类型确定 选取 IC_{50} 小于 100 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$ 的探针药, 进一步分析黄芪甲苷对这些代谢酶的抑制类型。配制不同浓度的代谢产物溶液进行分析, 得出标准曲线。配制 3 个不同浓度的探针药溶液, 在孵育体系中, 分别加入不同浓度的探针药物和黄芪甲苷反应。反应一定时间后终止, 进液相测定探针药代谢产物的峰面积, 据此作 Dixon-Plot 图, 并计算 K_i 。

3 结果

3.1 黄芪甲苷对各个代谢酶的 IC_{50}

黄芪甲苷对

CYP2C9 和 CYP3A4 有一定的抑制作用^[9], 其 IC_{50} 分别为 35.40, 88.22 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$, 见表 1。

表 1 黄芪甲苷对 P450 酶的 IC_{50} 测定

Table 1 The IC_{50} values for the inhibition of astragaloside IV on CYP450 enzymes activities

酶类型	底物	代谢产物	$IC_{50}/\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$
CYP1A2	非那西丁	对乙酰氨基酚	>100
CYP2C9	甲苯磺丁脲	4-羟基甲苯磺丁脲	35.40
CYP2A6	香豆素	7-羟基香豆素	>100
CYP3A4	硝苯地平	氧化硝苯地平	88.22
CYP2E1	氯唑沙宗	6-羟基氯唑沙宗	>100

3.2 黄芪甲苷对 CYP2C9 酶的抑制类型 配制 4-羟基甲苯磺丁脲的不同浓度溶液, 进液相分析, 以浓度为横坐标, 峰面积为纵坐标的标准曲线方程为 $Y = 19205X - 0.4869$, $R^2 = 0.9998$, 线性范围 0.297~5.94 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$ 。

底物甲苯磺丁脲的终浓度为 100.8, 125.7, 151.2 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$, 黄芪甲苷的浓度则取 0, 25, 50, 75, 100 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$, 每份样品平行 3 份, 按照 2.2 项程序孵育。液相分析 4-羟基甲苯磺丁脲含量。按照 Lineweave-Burk(双倒数作图法)方程, 以 $1/[V]$ 做纵坐标, $1/[S]$ 做横坐标, 作 Dixon-Plot 图并计算 K_i 。黄芪甲苷对 CYP2C9 酶的抑制类型为竞争性抑制, K_i 为 42.88 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$, 见图 1。

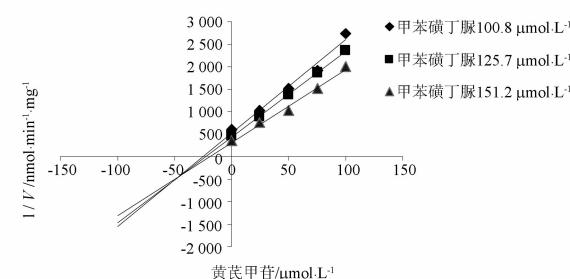


图 1 黄芪甲苷对甲苯磺丁脲的抑制作用

Fig. 1 Dixon plots of the effect of astragaloside IV on tolbutamide formation

3.3 黄芪甲苷对 CYP3A4 酶的抑制类型研究 配制氧化硝苯地平的不同浓度溶液, 进液相分析, 以浓度为横坐标, 峰面积为纵坐标的标准曲线方程为 $Y = 31.985X + 4.5314$, $R^2 = 0.9992$, 线性范围 2.47~49.4 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$ 。



底物硝苯地平浓度 50.0, 74.9, 99.9 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$, 黄芪甲苷的浓度则取 0, 25, 50, 75 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$, 每份样品平行 3 份, 按照 2.2 项程序孵育。液相分析氧化硝苯地平含量。作 Dixon-Plot 图并计算 K_i 。黄芪甲苷对 CYP3A4 酶的抑制类型为反竞争性抑制, K_i 为 33.31 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$, 见图 2。

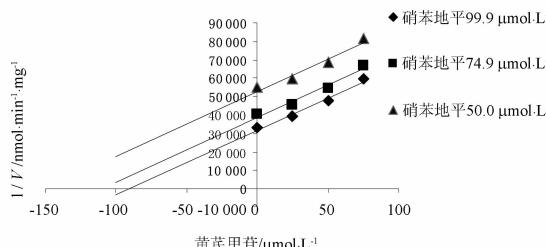


图 2 黄芪甲苷对硝苯地平的抑制作用

Fig. 2 Dixon plots of the effect of astragaloside IV on nifedipine formation

4 讨论

药物对 CYP450 的抑制情况主要有 4 种类型: 竞争性抑制、非竞争性抑制、反竞争性抑制、混合型抑制^[10]。本研究显示, 黄芪甲苷对 CYP2C9 和 CYP3A4 有一定的抑制作用, 其 IC_{50} 分别为 35.40, 88.22 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$ 。根据 Dixon-Plot 图可知, 前者为竞争性抑制, 后者为反竞争性抑制。抑制常数 K_i 分别为 42.88, 33.31 $\mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$ 。

合并用药是临床用药的常见形式, 药物之间可能发生一些相互作用, 从而引起药效的变化, 有时甚至会引起严重的毒副作用^[11]。近年来, 文献报道了一些药物对 CYP450 的影响^[12-13], 氯霉素、西米替丁、安替比林、磺胺^[14]等药物对 CYP2C9 都有一定的抑制作用。而槲皮素、山柰酚、桑黄素^[15]等化合物, 则是对 CYP3A4 有一定的抑制作用。Zhao X P 等^[16]发现, 长春氟宁是经由 CYP3A4 代谢的, 而原儿茶醛对 CYP3A4 有较弱的抑制作用, 丹参素和隐丹参酮则是对 CYP2C9 都有一定的抑制作用^[9]。因此, 在临床用药过程中, 当黄芪甲苷或含黄芪中药制剂与这些药物合用时, 有可能发生一些相互作用, 导致这些药物的代谢速率变化, 影响药效, 甚至可能引发一些不良反应。

通过对黄芪甲苷的代谢机制的研究, 了解其对

CYP2C9 和 CYP3A4 的抑制作用和抑制类型, 为含黄芪中药制剂临床合理用药提供了科学数据。

参考文献

- [1] 潘莹, 邓颖, 毕惠娟, 等. 隐丹参酮对大鼠肝微粒体 CYP 酶的影响[J]. 中药新药与临床药理, 2009, 20(4): 331.
- [2] 况晓东, 李新华, 熊玉卿. 川芎嗪在大鼠肝微粒体系统中的代谢研究[J]. 中药中药杂志, 2006, 31(23): 1971.
- [3] 徐斌, 赵刚, 位华, 等. 20 味中成药对 5 个人肝微粒体酶活性的影响[J]. 药学实践杂志, 2009, 27(5): 353.
- [4] 郭喻, 汪晖. 人细胞色素 P450 同工酶探针底物特异性的研究进展[J]. 中国药理学通报, 2007, 23(7): 851.
- [5] 陈宁, 张琪, 杜宇, 等. 黄芪甲苷在大鼠体内的药代动力学和组织分布研究[J]. 生物加工过程, 2006, 4(3): 67.
- [6] 顾泳川, 王广基. HPLC-MS 法测定大鼠尿中黄芪甲甙的含量及其尿动力学研究[J]. 中国药科大学学报, 2002, 33(3): 222.
- [7] Zhang Weidong, Zhang Chuan, Liu Runhui, et al. Preclinical pharmacokinetics and tissue distribution of a natural cardioprotective agent astragaloside IV in rats and dogs[J]. Life Sci, 2006, 79: 808.
- [8] 徐叔云, 卞如谦, 陈修. 药理实验方法学[M]. 北京: 人民卫生出版社, 2001: 511.
- [9] Qiu F, Zhang R, Sun J, et al. Inhibitory effects of seven components of danshen extract on catalytic activity of cytochrome P450 enzyme in human liver microsomes[J]. Drug Metab Dispos, 2008, 36(7): 1308.
- [10] Cornish-Bowden A. A simple graphical method for determining the inhibition constants of mixed, uncompetitive and non-competitive inhibitors[J]. Biochem J, 1974, 137(1): 143.
- [11] Rodrigues A D. Drug-drug interactions[M]. 2nd ed. New York: Informa Healthcare, 2008: 688.
- [12] Liu Y T, Hao K, Liu X Q, et al. Metabolism and metabolic inhibition of gambogic acid in rat liver microsomes[J]. Acta Pharmacol Sin, 2006, 27(9): 1253.
- [13] Xia C H, Sun J G, Wang G J, et al. Herb-drug interactions: *in vivo* and *in vitro* effect of Shenmai injection, a herbal preparation, on the metabolic activities of hepatic cytochrome P450 3A1/2, 2C6, 1A2, and 2E1 in rats[J]. Planta Med, 2010, 76(3): 245.
- [14] 陈騤, 王睿. 药物代谢酶细胞色素 P450 2C9 研究进展[J]. 中国临床药理学与治疗学, 2004, 9(6): 601.
- [15] 郑姣, 周宏灏. 黄酮类化合物对细胞色素 P450 CYP1, 2E1, 3A4 和 19 的影响[J]. 药学学报, 2007, 42(1): 8.
- [16] Zhao X P, Zhong J, Liu X Q, et al. CYP3A4 mediated *in vitro* metabolism of vinflunine in human liver microsomes[J]. Acta Pharmacol Sin, 2007, 28(1): 118.



Inhibitory effects of astragaloside IV on cytochrome P450 enzyme of rat liver microsomes

SHAN Wenyang, ZHANG Yufeng, ZHU Jieqiang, SHAO Qin, FAN Xiaohui*

(College of Pharmaceutical Sciences, Zhejiang University, Hangzhou 310058, China)

[Abstract] **Objective:** To provide a scientific basis for the drug-combination and aim to examine whether astragaloside IV has the impact on the cytochrome P450 enzymes. **Method:** Tolbutamide, chlorzoxazone, coumarin, nifedipine, and phenacetin were as probe substrates of rat CYP2C9, CYP2E1, CYP2A6, CYP3A4, and CYP1A2, and were incubated in rat liver microsomes with astragaloside IV. Triplicate samples were run to generate IC_{50} value by incubating P450 probe substrates in the presence of five concentrations of astragaloside IV in the incubation mixture. The K_i values were determined by fitting the probe substrate at various inhibitor concentrations to the equations for competitive inhibition, noncompetitive inhibition, noncompetitive inhibition, and mixed-type inhibition.

Result: IC_{50} and K_i values were estimated, and the types of inhibition were determined. Among the five probe substrates, astragaloside IV might not significantly affect CYP2E1, CYP2A6 and CYP1A2-mediated metabolism in rats, but was a competitive inhibitor of CYP2C9 ($IC_{50} 35.40 \mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$, $K_i 42.88 \mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$), and was a uncompetitive inhibitor of CYP3A4 ($IC_{50} 88.24 \mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$, $K_i 33.31 \mu\text{mol} \cdot \text{L}^{-1}$). **Conclusion:** These results suggested that astragaloside IV inhibited CYP2C9 and CYP3A4, which provided useful information for safe and effective use of astragaloside IV.

[Key words] astragaloside IV; liver microsomes; tolbutamide; nifedipine

doi:10.4268/cjcm20120118

[责任编辑 张宁宁]