• 药剂与工艺 •

鸢尾苷元胃内漂浮缓释片兔体内药动学及其体内外相关性研究

王金凤,王 芳,杨翠燕,王国玉,魏 颖,赵 楠,赵庆兰中国人民解放军第二〇八医院,吉林 长春 130062

摘 要:目的 评价鸢尾苷元胃内漂浮缓释片(TFSRT)的体外释药特性、兔体内药动学及其体内外相关性。方法 以人工胃液为介质,HPLC 法考察 TFSRT 的体外释放特性。以 6 只日本大耳白兔自身交叉对照,单剂量 ig 给予 TFSRT 和鸢尾苷元悬浮液各 200 mg,HPLC 法测定血浆鸢尾苷元质量浓度,并用 PKsolver 2.0 药动学软件进行数据处理。结果 TFSRT 体外 10 h 累积释放度大于 70%。兔体内药动学表明 TFSRT 和鸢尾苷元悬浮液均符合单室模型特征,药动学参数: t_{max} 分别为 (2.809 ± 0.371) 、 (0.442 ± 0.138) h, C_{max} 分别为 (6.317 ± 1.337) 、 (9.662 ± 2.759) μ g/mL,AUC $_{0-t}$ 分别为 (74.156 ± 10.420) 、 (57.059 ± 13.309) μ g·h/mL,两者比较均有显著性差异(P<0.05、0.01)。TFSRT 相对鸢尾苷元悬浮液的生物利用度为 (134.63 ± 27.94) %。结论 TFSRT 达到了缓慢释药、显著提高生物利用度的设计目的;其体内吸收与体外释药具有良好的相关性(r=0.987 9),表明可以采用体外释放度来控制其制剂质量。

DOI: 10.7501/j.issn.0253-2670.2017.02.008

In vivo pharmacokinetics of tectorigenin floating sustained-release tablets in rabbits and evaluation of in vitro-in vivo correlation

WANG Jin-feng, WANG Fang, YANG Cui-yan, WANG Guo-yu, WEI Ying, ZHAO Nan, ZHAO Qing-lan 208th Hospital of People's Liberation Army, Changchun 130062, China

Abstract: Objective To evaluate the release characteristics *in vitro*, pharmacokinetics in rabbits and *in vivo-in vitro* correlation of tectorigenin floating sustained-release tablets (TFSRT). **Methods** The release characteristics of TFSRT *in vitro* was detected with HPLC in the artificial gastric fluid. Six Japanese Giant Ear Rabbits as self-crossover control, which were given TFSRT and suspension liquid (200 mg). The concentration of tectorigenin in plasma was determined with HPLC and the data were processed with PKsolver 2.0 software. **Results** The cumulative release rate of TFSRT *in vitro* was over 70% in 10 h. The pharmacokinetics in rabbits showed that TFSRT and tectorigenin suspension liquid conformed to the single compartment model and the pharmacokinetic parameters were obtained: t_{max} : (2.809 ± 0.371) and (0.442 ± 0.138) h, C_{max} : (6.317 ± 1.337) and (9.662 ± 2.759) µg/mL, AUC_{0-i}: (74.156 ± 10.420) and (57.059 ± 13.309) µg·h/mL. The relative bioavailability of TFSRT was (134.63 ± 27.94)%, so there was significant difference between them. **Conclusion** TFSRT can release slowly, so it increase the relative bioavailability significantly. The correlation between the absorption *in vivo* and release *in vitro* is fine (r = 0.987 9), so the release rate *in vitro* can control the quality of TFSRT.

Key words: tectorigenin; floating sustained-release tablets; release rate; pharmacokinetics; *in vivo-in vitro* correlation; *in vitro* release characteristics; HPLC; single compartment model; bioavailability

葛花 Puerariae Flos 为豆科葛属植物野葛 Pueraria lobata (Willd.) Ohwi 或甘葛藤 Pueraria thomsonii Benth. 的花,主要用于伤酒发热烦渴、解

酒醒脾,是传统的解酒保肝中药^[1-3]。鸢尾苷元为葛花的主要生物活性成分,为三羟基异黄酮。因其多酚羟基结构,而具有强抗氧化活性,4′,7-羟基结构

收稿日期: 2016-08-30

基金项目: 吉林省科技发展计划项目(20140204040YY)

作者简介:王金凤(1965—),女,主任医师,硕士生导师,研究方向为心血管疾病的新药研发。

与乙烯雌酚相似,拥有雌激素样活性。现代药学研究发现,鸢尾苷元具有抗氧化损伤、降血糖、调血脂、抗炎、抗过敏、抗动脉粥样硬化、抗肿瘤、心肌保护作用和防治糖尿病并发症等多种生物活性,有重要的保健和药用价值^[4-11]。

黄酮类化合物因水溶性差,生物利用度低^[12-13],限制了其临床应用。胃内滞留漂浮缓释制剂被称为"生物有效性制剂",是依据流体动力学平衡原理设计制备,口服后可漂浮在胃液之上,延长胃内滞留时间,逐渐溶蚀,缓慢释药,继而增加吸收,提高生物利用度^[14-16]。

笔者利用鸢尾苷元呈弱酸性,主要在胃内吸收的特性,制备鸢尾苷元胃内漂浮缓释片(tectorigenin floating sustained-release tablets, TFSRT),延长药物在胃内的滞留时间,以提高其生物利用度。本实验以鸢尾苷元悬浮液作为参比制剂,并以鸢尾苷元为检测指标,采用 HPLC 法测定体外累积释放度和兔体内血药浓度,从而评价该制剂体外释放与体内吸收的相关性,为利用体外释放度控制该制剂质量提供依据。

1 仪器与材料

LC-10AVT 高效液相色谱仪、SPD-10AV 检测器,日本岛津公司;N-2000 色谱数据工作站,浙江大学智能信息工程有限公司;CPA2P-F百万分之一电子分析天平,德国赛多利斯股份有限公司;ZRS-4G智能溶出试验仪,天津大学无线电厂;TDP型单冲压片机,上海轻工机械公司;78-X型片剂四用测定仪,上海黄海药检仪器厂。ZK-82B型真空干燥箱,上海市实验仪器厂。

鸢尾苷元对照品,自制,经质谱、氢谱和碳谱进行结构鉴定,质量分数>99.0%,批号 20130906; 鸢尾苷元,自制,批号 20131017,质量分数>96.75%; β-葡萄糖醛酸酶,Sigma 公司; 醋酸泼尼松龙注射液,浙江仙琚制药股份有限公司,批号150307,规格: 125 mg/5 mL; 羟丙甲基纤维素(HPMC_{K15M}),上海卡乐康包衣技术有限公司惠赠;预胶化淀粉、十八醇、交联聚乙烯吡咯烷酮(PVPP),上海化学试剂公司; 碳酸氢钠,北京化工厂; 水为重蒸水; 甲醇、乙腈为色谱纯,Tedia 公司; 其他试剂均为分析纯,北京化工厂。

日本大耳白兔,体质量 2.0~2.5 kg, 雌雄各半, 吉林大学实验动物中心提供, 合格证号: SCXK-(吉) 2011-007。

2 方法与结果

2.1 TFSRT 的制备^[15]

取鸢尾苷元干粉和十八醇过 80 目筛,按处方量称取主药及辅料,过 60 目筛,混合均匀。加润湿剂制软材,过 18 目筛制粒,60 ℃干燥 20 min,14 目筛整粒,加入 1%硬脂酸镁混匀,用直径 10 mm的冲头压片,压力控制在 4.0~5.0 kg,所得成品为外观光洁的浅黄色片剂,300 mg/片,含主药 100 mg。

2.2 体外释放度实验

2.2.1 色谱条件^[17] 色谱柱为 Agilent C_{18} 柱(250 mm×4.6 mm,5 μ m);流动相为甲醇-乙腈-水(2:1:2);体积流量 1.0 mL/min;检测波长 264 nm;柱温 25 °C;进样量 20 μ L。

2.2.2 系统适用性试验 取 TFSRT 持续漂浮 6 h 的人工胃液,0.45 μ m 滤膜滤过,取续滤液作为供试品溶液,按 "2.2.1" 项下色谱条件进样 20 μ L,见图 1。理论塔板数不低于 3 000,分离度大于 1.5,拖尾因子在 0.95~1.05,保留时间为 7.565 μ min。

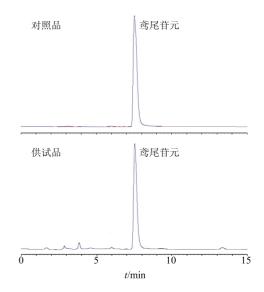


图 1 TFSRT 体外释放 HPLC 图 Fig. 1 HPLC of TFSRT in vitro

2.2.3 线性关系考察 精密称取干燥至恒定质量的 鸢尾苷元对照品 12 mg 置 100 mL 量瓶中,加人工 胃液适量,超声助溶 10 min,用人工胃液定容至刻度,摇匀,即得质量浓度为 120 μg/mL 的鸢尾苷元对照品溶液。精密吸取对照品溶液 0.1、0.2、0.5、1.0、2.0、4.0、6.0、8.0 mL,以人工胃液定容于 10 mL 量瓶中,摇匀,取 20 μL,HPLC 法测定峰面积。以对照品质量浓度为横坐标(X),峰面积为纵坐标(Y)进行线性回归,得回归方程为 Y=63 725 X一

- 33 233,r=0.999 8,表明鸢尾苷元在 1.2 \sim 120.0 μ g/mL 线性关系良好。
- **2.2.4** 精密度试验 取 12.0 μg/mL的鸢尾苷元对照品溶液连续进样 6 次,测得其峰面积的 RSD 为 1.09%,结果表明仪器精密度良好。
- **2.2.5** 重复性试验 精密吸取同一供试品溶液,重复进样 6次,测得峰面积的 RSD 为 1.48%,结果表明本方法重复性良好。
- 2.2.6 稳定性试验 精密吸取同一供试品溶液,室温放置 0、1、2、4、6、12 h 后取样测定,RSD 为 1.29%,结果表明供试品溶液在 12 h 内稳定。
- **2.2.7** 加样回收率试验 精密称取缓释片细粉 3 份 $(8.00、10.00、12.00 \, mg)$ 分别置 $100 \, mL$ 量瓶中,精密加入质量浓度为 $120 \, \mu g/mL$ 的鸢尾苷元对照品溶液 $20、25、30 \, mL$,加释放介质溶解,超声处理 $10 \, min$,并定容至刻度。经 $0.45 \, \mu m$ 微孔滤膜滤过,取续滤液,按 "2.2.1" 项下色谱条件,分别进样 $20 \, \mu L$,测定峰面积,计算加样回收率。平均回收率分别为 99.34%、97.58%、98.06%,其 RSD 分别为 3.23%、1.56%、1.75%。
- 2.2.8 体外释放度的测定 取本品照《中国药典》 2015 年版二部释放度测定法,采用浆法,以人工胃液^[18-19](十二烷基硫酸钠 5 g,用适量水分散,加热溶解,放冷,加入 16.4 mL 稀盐酸,加水稀释成 1 000 mL,模拟胃肠道的 pH 值变化,配制成满足漏槽条件的人工胃液)900 mL 为释放介质,转速 100 r/min,温度(37.0±0.5)℃,依法测定。分别于 2、4、6、8、10、12 h 取样 2 mL,并即时补加等量等温介质。经 0.45 μm 微孔滤膜滤过,取续滤液 20 μL 进样,按 "2.2.1" 项下色谱条件测定峰面积,代入回归方程,计算药物累积释放度,见表 1。结果表明,TFSRT在人工胃液中 10 s 内起漂,体外持续漂浮时间>12 h; 10 h 累积释放度在 70%以上;具有良好的漂

表 1 3 批样品累积释放度 $(\overline{x}\pm s, n=6)$ Table 1 Cumulative release percentage of three batches of samples $(\overline{x}\pm s, n=6)$

批号	累积释放度/%					
	2 h	4 h	6 h	8 h	10 h	12 h
1	22.58	37.58	50.00	60.76	70.25	80.36
2	21.84	38.42	51.73	62.34	71.68	81.42
3	20.36	38.14	53.67	61.66	72.87	83.61
平均值	21.59	38.05	51.80	61.59	71.60	81.80
RSD/%	5.23	1.12	3.54	1.29	1.83	2.03

浮性能和释药特征。

2.3 兔体内药动学研究

- 2.3.1 给药方法 采用交叉试验设计,自身对照进行实验。将6只日本大耳白兔,分为2组,分别ig 给予 TFSRT2片和鸢尾苷元混悬液200 mg^[20-21]。实验前禁食12h,自由饮水。ig 后给水约100 mL。实验共分2个周期,洗净期7d。
- 2.3.2 血样采集 给药前用桡动脉穿刺套针行耳中央动脉穿刺,穿刺成功后,拔出针芯,充分固定针套,用肝素帽封针并取血。给药后 5 min 及 0.25、0.5、1、2、3、4、6、10、12 h 于耳中央动脉取血,置肝素化离心管中,3 000 r/min 离心 10 min,分离血浆,−20 ℃保存待测。
- **2.3.3** 血浆预处理 家兔禁食 12 h, 自由饮水。耳中央动脉取血 20 mL, 置肝素化离心管中, 3 000 r/min 离心 10 min, 分离血浆, 备用。
- 2.3.4 线性关系考察 精密称取干燥至恒定质量的 鸢尾苷元对照品 8 mg,加无水乙醇溶解并定容于 100 mL 量瓶中, 充分混匀。等比稀释得到 0、0.625、 1.25、2.5、5.0、10.0、20.0、40.0、80.0 μg/mL 不同 质量浓度的对照品溶液。各取 200 μL, 每管加入空 白兔血浆 0.8 mL 和含有内标(醋酸泼尼松龙 12.5 μg/mL)的无水甲醇溶液 200 μL,混匀。加入醋酸 乙酯 1.2 mL, 涡旋震荡 3 min, 10 000 r/min 离心 5 min, 分离上层有机相 1.0 mL 转入另一试管中。再 加入醋酸乙酯 1.0 mL, 涡旋震荡, 离心取上层有机 相 1.2 mL。合并有机相,于通风橱中水浴挥干,残 渣加 100 μL 流动相溶解,取 20 μL 进样 HPLC 分析, 色谱条件同"2.2.1"项。测定鸢尾苷元与内标峰面 积之比。以对照品质量浓度为横坐标(X),对照品 与内标峰面积之比为纵坐标(Y)进行回归,得回 归方程为 Y=0.4172X+0.4241, r=0.9996, 结果 表明鸢尾苷元在 $0.16\sim20.00~\mu g/mL$ 线性关系良好。 **2.3.5** 精密度试验 取 0.8 mL 空白血浆, 分别加入 2.5、5.0、10.0 μg/mL 鸢尾苷元对照品溶液 200 μL, 制成低、中、高 3 个质量浓度,加入 12.5 μg/mL 醋 酸泼尼松龙甲醇溶液 200 µL,涡旋混匀,按标准曲 线方法处理并测定,重复进样6次,分别记录鸢尾 苷元与内标峰面积比,计算精密度,结果低、中、 高 3 个质量浓度的 RSD 分别为 2.66%、1.62%、 1.22%, 表明所用分析方法符合要求。
- **2.3.6** 稳定性试验 取 $0.8 \, \text{mL}$ 血浆样品,加入 $6.25 \, \mu \text{g/mL}$ 醋酸泼尼松龙甲醇溶液 $400 \, \mu \text{L}$,涡旋混匀。

按标准曲线方法处理。室温放置,分别在 0、2、4、6、8 h 取样,按上述色谱条件检测。结果 RSD 为 2.30%,表明室温放置 8 h 稳定性良好。

2.3.7 提取回收率试验 取 0.8 mL 空白血浆共 9 份,分别加入质量浓度为 2.5、5.0、10.0 μg/mL 鸢尾苷元对照品溶液 200 μL,制成低、中、高 3 个质量浓度的血浆样品,加 12.5 μg/mL 醋酸泼尼松龙甲醇溶液 200 μL,涡旋混匀。按标准曲线方法处理并测定,记录样品与内标的峰面积之比,代入标准曲线,计算提取回收率。结果表明低、中、高 3 个质量浓度的平均提取回收率均在 96.44%~103.36%,

RSD 为 0.85%~1.95%, 说明该方法准确可靠。

2.3.8 专属性试验 按"2.2.1"项色谱条件下测得空白血浆、空白血浆加鸢尾苷元对照品和内标及血浆样品的 HPLC 图谱。可见多次进样,含药血浆及内标的峰形及保留时间重现性好,保留时间分别为7.865、11.932 min,空白血浆中内源性物质不干扰测定。结果见图 2。

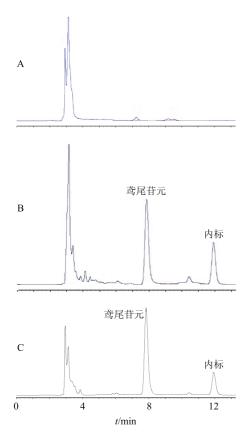


图 2 兔空白血浆 (A)、空白血浆加鸢尾苷元对照品和内标 (B) 和 0.5 h 血浆样品加内标 (C) 的 HPLC 图 Fig. 2 HPLC of rabbits blank plasma (A), blank plasma

added with tectorigenin reference and internal standard (B), and 0.5 h plasma sample added with internal standard (C)

2.3.9 血药浓度测定 取血浆样品 0.8 mL, 加 200 μL β-葡萄糖醛酸酶(4 000 U/mL),充分混匀后,37 ℃水浴 24 h。加入 6.25 μg/mL 醋酸泼尼松龙甲醇溶液 400 μL 混匀,按血浆中标准曲线法处理并测定,记录鸢尾苷元与内标峰面积比,计算血浆中不同时间点的药物质量浓度,结果药物质量浓度-时间曲线见图 3。

2.3.10 药动学参数 所得兔血药浓度数据采用 PK solver2.0 药动学程序软件进行拟合分析,主要药动学参数见表 2。结果 TFSRT 的达峰时间(t_{max})滞

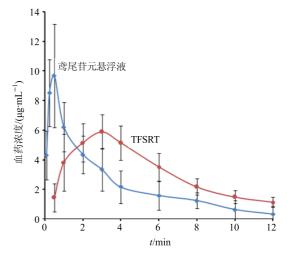


图 3 鸢尾苷元在家兔体血浆中的平均血药浓度-时间曲线 $(\overline{x} \pm s, n = 6)$

Fig. 3 Average concentration-time curve of tectorigenin in rabbits ($\bar{x} \pm s$, n = 6)

表 2 鸢尾苷元悬浮液及 TFSRT 在兔体内的主要药动学参数 $(\overline{x} \pm s, n = 6)$

Table 2 Main pharmacokinetic parameters of tectorigenin suspension liquid and sustained-release tablets in rabbits $(\bar{x} \pm s, n = 6)$

参数	单位	悬浮液(参比制剂)	TFSRT(受试制剂)
$t_{1/2}$	h	1.883 ± 0.751	2.807 ± 1.257
$K_{\rm e}$	h^{-1}	0.432 ± 0.199	$0.280 \pm \ 0.091$
$t_{\rm a1/2}$	h	0.102 ± 0.034	$1.566 \pm 0.449^{**}$
$K_{\rm a}$	h^{-1}	7.899 ± 4.314	$0.482 \pm \ 0.168^{**}$
$t_{\rm max}$	h	0.442 ± 0.138	$2.809 \pm \ 0.371^{**}$
$C_{ m max}$	$\mu g{\cdot}mL^{-1}$	$9.662 \pm \ 2.759$	$6.317 \pm 1.337^*$
$AUC_{0^\sim t}$	$\mu g{\cdot} h{\cdot} mL^{-1}$	57.059 ± 13.309	$74.156 \pm 10.420^*$
$AUC_{0^\sim\infty}$	$\mu g{\cdot} h{\cdot} mL^{-1}$	59.999 ± 12.144	$83.755 \pm 7.650^{**}$
MRT	h	1.779 ± 0.237	$2.689 \pm 0.483^{**}$
F	%		134.000 ± 27.94

与悬浮液比较: *P<0.05 **P<0.01

^{*}P < 0.05 **P < 0.01 vs suspension liquid group

后于悬浮液 2 h 以上,峰浓度仅为悬浮液的 65.38%。 TFSRT 的吸收速率常数 (K_a) 显著小于悬浮液 (P< 0.01),体内平均滞留时间(MRT)显著延长(P< 0.01),具有明显的缓释特征。以鸢尾苷元悬浮液为 参比制剂,TFSRT 的相对生物利用度为(134.63± 27.94)%,相对于鸢尾苷元悬浮液具有较大程度的提高(P<0.05)。

2.4 TFSRT 体内外相关性研究

采用 Wagner-Nelson 法^[22]计算 TFSRT 体内吸收分数(吸收百分数),同批号的 TFSRT 的体外累积释放百分率(Y)对体内吸收分数(X)回归,回归方程为 $Y=1.062\ 2\ X+8.791\ 9$, $r=0.987\ 9$ 。

3 讨论

胃内滯留漂浮制剂可延长药物胃内滯留时间,减少给药次数,增加患者依从性^[23]。鸢尾苷元为葛花异黄酮有效成分,呈弱酸性,主要在胃内吸收,吸收速度快,半衰期短,适宜制备胃内滯留漂浮缓释制剂。

本实验建立了兔体内 TFSRT 血药浓度的分析方法,并进行了兔体内药动学的初步评价。采用甲醇沉淀蛋白,醋酸乙酯萃取法提取药物,可减少内源性物质对药物测定的干扰,该法操作简便,能明显提高回收率。鸢尾苷元吸收后主要以葡萄糖醛酸结合形式存在^[24],通过β-葡萄糖醛酸酶酶解将结合型鸢尾苷元转化为游离型,增加血浆中总鸢尾苷元血药浓度,提高检测的敏感性和准确性。HPLC 法测定兔体内鸢尾苷元血药浓度,操作简便,分析方法的准确度和精密度较高,方便快捷。

经兔口服 TFSRT 和鸢尾苷元悬浮液后,检测不同时间点的血浆中鸢尾苷元质量浓度,计算药动学参数如下: TFSRT 的 t_{max} 、 C_{max} 和 AUC 分别为 (2.809 ± 0.371) h、 (6.317 ± 1.337) μg/mL 和 (74.156 ± 10.420) μg·h/mL。鸢尾苷元悬浮液的 t_{max} 、 C_{max} 和 AUC 分别为 (0.442 ± 0.138) h、 (9.662 ± 2.759) μg/mL 和 (57.059 ± 13.309) μg·h/mL。t 检验结果表明,2 种制剂的 t_{max} 、 C_{max} 和 AUC 均有显著差异 (P<0.05)。TFSRT 的 t_{max} 滞后于悬浮液 2 h 以上,峰浓度仅为悬浮液的 65.38%。TFSRT 的吸收 K_a 显著小于悬浮液 (P<0.01),体内 MRT 显著延长 (P<0.01),具有明显的缓释特征。

 t_{max} 、 C_{max} 和 AUC 数据经对数转换后进行双单侧 t 检验,以鸢尾苷元悬浮液为参比制剂,TFSRT的相对生物利用度为(134.63±27.94)%,相对于

鸢尾苷元悬浮液具有较大程度的提高(P<0.05)。 分析其原因可能是由于鸢尾苷元主要在胃内吸收, 悬浮液胃内停留时间短,部分药物未被吸收即排入 肠道,肠道吸收能力差,而以原型随粪便排出体外 有关。TFSRT 达到了延长药物胃内滞留时间、提高 生物利用度的剂型设计要求。其体内吸收与体外释 放具有良好的相关性(r=0.987 9),提示可用体外 释放度来控制其制剂质量。

参考文献

- [1] 国家中医药管理局《中华本草》编委会. 中华本草 (4) [M]. 上海: 上海科技出版社, 1999.
- [2] 卢叶枫. 葛花对酒精性肝损伤的影响及其毒性研究 [D]. 福州: 福建中医药大学, 2016.
- [3] 田代华. 实用中药辞典 (下卷) [M]. 北京: 人民卫生出版社, 2002.
- [4] 王胜鹏, 陈美婉, 王一涛. 葛花化学成分和药理活性研究进展 [J]. 中药药理与临床, 2012, 28(2): 193-196.
- [5] Mosihuzzman M, Naheed S, Hareem S. Studies on α-glucosidase inhibition and anti-glycation potential of *Iris loczyi* and *Iris unguicularis* [J]. *Life Sci*, 2013, 92(3): 187-192.
- [6] 林金德. 鸢尾苷元对大鼠肝脏缺血再灌注损伤的保护作用 [D]. 杭州: 浙江大学, 2013.
- [7] Amin A, Wani S H, Mokhdomi T A. Investigating the pharmacological potential of Iris kashmiriana in limitinggrowth of epithelial tumors [J]. *Pharm J*, 2013, 5(4): 170-175.
- [8] 王金凤,杨翠燕,张艳萍,等. 鸢尾苷元抗血管平滑肌 细胞增殖及抗动脉粥样硬化机制的研究 [J]. 解放军药 学学报, 2010, 26(3): 203-205.
- [9] Tamura S, Yoshihira K, Tokumaru M. Inhibitors for expression of IgE receptor on human mast cell from *Puerariae Flos* [J]. *Bioorg Med Chem Lett*, 2010, 20(13): 3872-3875.
- [10] 王金凤, 薄华本, 孟祥颖, 等. 鸢尾苷元对急性心肌梗死小鼠心肌的保护作用 [J]. 中国新药与临床杂志, 2010, 29(2): 99-103.
- [11] 王金凤,杨翠燕,张艳萍,等. 鸢尾苷对高脂血症大鼠血清脂质的影响 [J]. 基础医学与临床,2010,30(9):925-929.
- [12] 王 维,徐小平,卿 钦,等. 鸢尾苷元在小鼠体内的 组织分布 [J]. 华西药学杂志, 2013, 28(6): 601-603.
- [13] Thilakarathna S H, Rupasinghe H P. Flavonoid bioavailability and attempts for bioavailability enhancement [J]. *Nutrents*, 2013, 5(9): 3367-3387.
- [14] 王 焱, 宋小玲, 陈银芳, 等. 龙胆总苷胃漂浮微丸制 备及其体外释药特性研究 [J]. 中草药, 2012, 43(9):

1751-1755.

- [15] 杜 倩, 印晓星, 汤道权, 等. 银杏叶提取物胃漂浮滞留缓释片的制备及其体外释放度评价 [J]. 中国实验方剂学杂志, 2012, 18(22): 25-29.
- [16] 张晓琳. 戊己丸胃漂浮微丸制备工艺及血清图谱研究 [D]. 青岛: 青岛科技大学, 2016.
- [17] 王金凤, 魏 颖, 王 芳, 等. HPLC 法快速测定葛花 提取物中 4 种异黄酮类化合物的含量 [J]. 中国药师, 2014, 17(9): 1496-1498.
- [18] 杨立平, 邓桂明, 欧阳荣. 乌药胃内漂浮片的制备及体外释放研究 [J]. 中南药学, 2010, 8(7): 493-496.
- [19] 中国药典 [S]. 一部. 2015.

- [20] 郑彩美, 卢 毅, 张 彤, 等. 葛根总黄酮经鼻和口服 给药的药代动力学研究 [J]. 中成药, 2009, 31(8): 1194-1198.
- [21] 向大雄, 张 杰, 李焕德, 等. HPLC 法测定犬血浆中 葛根素含量 [J]. 药物分析杂志, 2004, 24(6): 599-601.
- [22] 张继稳, 李 川. 正确使用 Wagner-Nelson 法评价缓释、控释制剂吸收度 [J]. 中国药学杂志, 2007, 42(3): 236-238.
- [23] 赵 强, 陈建明. 胃滞留缓释片的研究进展 [J]. 华西 药学杂志, 2012, 27(6): 718-721.
- [24] 裴利宽, 郭宝林. 黄酮类化合物吸收和代谢研究进展 [J]. 中国药学杂志, 2006, 41(8): 568-572.

• 封面图片介绍 •



草芍药花

草芍药为多年生草本。根粗壮,长圆柱形。茎高 30~70 cm, 无毛,基部生数枚鞘状鳞片。茎下部叶为二回三出复叶;叶片长 14~28 cm;顶生小叶倒卵形或宽椭圆形,长 9.5~14.0 cm,宽 4~10 cm,顶端短尖,基部楔形,全缘,表面深绿色,背面淡绿色,无毛或沿叶脉疏生柔毛,小叶柄长 1~2 cm;侧生小叶比顶生小叶小,同形,长 5~10 cm,宽 4.5~7.0 cm,

具短柄或近无柄;茎上部叶为三出复叶或单叶;叶柄长 5~12 cm。单花顶生,直径 7~10 cm;萼片 3~5,宽卵形,长 1.2~1.5 cm,淡绿色,花瓣 6,白色、红色、紫红色,倒卵形,长 3.0~5.5 cm,宽 1.8~2.8 cm;雄蕊长 1.0~1.2 cm,花丝淡红色,花药长圆形;花盘浅杯状,包住心皮基部;心皮 2~3,无毛。蓇葖卵圆形,长 2~3 cm,成熟时果皮反卷呈红色。花期 5—6 月中旬;果期 9 月。

草芍药在中国分布于四川东部、贵州(遵义)、湖南西部、江西(庐山)、浙江(天目山)、安徽、湖北、河南西北部、陕西南部、宁夏南部、山西、河北、东北。在朝鲜、日本及俄罗斯远东地区也有分布。草芍药以根入药,具有活血散瘀、凉血止痛、败毒抗癌等效。