人参皂苷 Rh2抗白血病多药耐药细胞 K562/ VCR 作用研究

徐晓军,石淑文*,汤永民,沈红强,钱柏芹

(浙江大学医学院附属儿童医院 血液肿瘤科,浙江省新生儿疾病诊治重点实验室,浙江 杭州 310003)

摘 要:目的 通过观察人参皂苷 Rh₂对人白血病多药耐药 (MDR) 细胞 K 562/ V CR 生长、凋亡的作用和逆转耐 药的情况,探索该药在抗人白血病 MDR 方面的应用价值。方法 将人参皂苷 Rh₂ 与 K 562, K 562/ V CR 细胞共培 养 48 h 后采用 MTT 法分析其对细胞生长的抑制率;将其与 K 562/ V CR 细胞于 37 ℃ 孵育 30 min 后,采用 Amnexin V 和 PI 双染法在流式细胞仪上检测细胞凋亡情况;并观察其对 K 562/ V CR 细胞摄取柔红霉素 (DNR) 能力 及细胞表面 P 糖蛋白 (P gp) 表达的影响;在 DNR 与 K 562/ V CR 培养体系中加入不同质量浓度人参皂苷 R h₂, 孵 育 48 h 后观察人参皂苷 R h₂ 对 K 562/ V CR 细胞耐药的逆转情况。结果 人参皂苷 R h₂ 可明显抑制 K 562 和 K 562/ V CR 细胞的生长,并呈量效关系,人参皂苷 R h₂ 对 K 562 和 K 562/ V CR 的半数抑制浓度 (IC₅₀) 分别为 44 5, 59 4 µ g/mL。K 562/ V CR 经人参皂苷 R h₂ 对 K 562 和 K 562/ V CR 的半数抑制浓度 (IC₅₀) 分别为 44 5, 59 4 µ g/mL。K 562/ V CR 经人参皂苷 R h₂ 在 37 ℃ 作用 30 min 后,细胞的凋亡明显增加,随人参皂苷 R h₂ 质 量浓度的增加,凋亡细胞的比例明显增加[人参皂苷 R h₂ 300 µ g/mL, Annexin V⁺ 细胞 (51 5±6 9)%]。K 562 细 胞经长春新碱 (V C R) 诱导耐药后, P gp 表达率明显提高 (从 4 28% 到 93 80%), DN R 摄取率减少, 25 µ g/m L 以上质量浓度的人参皂苷 R h₂ 即可明显提高 K 562/ V C R 对 DN R 的摄取,但 P gp 的表达无明显改变。同时,它可 明显提高 DNR 对 K 562/ V C R 的杀伤率, 50 µ g/m L 人参皂苷 R h₂ 可使 K 562/ V C R 对 DN R 的敏感性提高到原来 的 6 30 倍。结论 人参皂苷 R h₂ 能抑制 K 562/ V C R 细胞生长,诱导其凋亡,还可以逆转 K 562/ V C R 的耐药,是一 种具有广阔开发前景的抗白血病药物。

关键词:人参皂苷 Rh₂;多药耐药;白血病;K 562/VCR 细胞 中图分类号:R286 91 文献标识码:A 文章编号:0253-2670(2010)07-113+05

Therapeutic effects of ginsenoside Rh₂ on multi-drug resistant leukemia cell line K562 / VCR

XU Xiao-jun, SHI Shurwen, TANG Yong-min, SHEN Hong-qiang, QIAN Barqin (Zhejiang Key Laboratory for Diagnosis and Therapy of Neonatal Diseases, Division of Hematology oncology, Children's Hospital of Zhejiang University, School of Medicine, Hangzhou 310003, China)

Abstract: Objective To study the therapeutic effects and their mechanisms of ginsenoside Rh₂ on multidrug resistance of (MDR) leukemic cells by observing the effects of ginsenoside Rh₂ on proliferation, apoptosis, and resistance to Vincristine (VCR) of human erythroleukemia cell line K562/VCR. Methods First, ginsenoside Rh₂ with different concentration was co-cultured with K562 and K562/VCR cells in 96 wells cell culture plates. The inhibitory rates and 50% inhibitory concentration (ICso) were determined and calculated 48 h later by MTT assay. Second, ginsenoside Rh2 with different concentration was co-cultured with K562/VCR cells in water bath at 37 °C for 30 min, then the apoptosis rates were examined by Annexin V/PI apoptosis kit on flow cytometry. Third, ginsenoside Rh² with different concentration was $c\sigma cu$ tured with K562/VCR cells in water bath at 37 ℃ for 30 min followed by adding Daunorubicin (DNR) after washing with PBS. The intake of DNR and the expression of P-glycoprotein (P-gp) were analyzed 30 min later on flow cytometry. Finally, ginsenoside Rh₂ with different concentration was co-cultured with K562/VCR cells in 96 well cell culture plates, which were then treated by DNR. The inhibitory rates and reverse effects were evaluated 48 h later by MTT assay. Results K562 and K562/VCR cells' growth were obviously inhibited by ginsenoside Rh2 in a dose dependent manner. The ICso values of K562 and K562/ VCR were 44. 5 and 59.4 μ g/mL, respectively. Ginsenoside Rh₂ could induce apoptosis of K562/VCR [Rh₂ 300 μ g/mL, Annexin V⁺ cell (51.5 ±6.9)%]. The apoptosis rate of K562/VCR increased in accordance with the rise of ginsenoside Rh₂ concentration. The expression of P-gp increased (4. 28% to 93. 80%) and the intake of DNR decreased when K562 was resistant to VCR. However, ginsenoside Rh₂ with a corr centration of 25 µg/mL or higher could greatly enhance the intake of DNR. The inhibitory effects of DNR

* 收稿日期: 2009 11-12

基金项目:浙江省中医药科技计划项目(2005C168);浙江省教育厅科研项目(20061263)

作者简介:徐晓军(1981-),男,浙江龙游人,博士,研究方向为儿童白血病诊断与治疗。

T el: (0571) 87061007-32460 E mail: xu xiaoju n@ zju. edu. cn

^{*} 通讯作者 石淑文 E mail: sswhz@126.com

on K562/VCR could be greatly increased by Rh₂. The reverse index was 6.30 when Rh₂ concentration was $50 \,\mu$ g/mL. **Conclusion** Ginsenoside Rh₂ could inhibit the growth, induce the apoptosis, and reverse the MDR of K562/VCR. It could be an excellent anti-leukemic agent.

Key words: ginsenoside Rh2; multi drug resistance (MDR); leukemia; K562/VCR cells

多药耐药 (MDR) 是肿瘤化疗失败及肿瘤复发 的重要原因。目前,至少已发现 13 种与 MDR 相关 的 ATP 结合盒转运体, MDR P 糖蛋白 (简称 P gp) 是其中最重要的一员^[1]。维拉帕米、环孢霉素 等常见的耐药逆转剂,由于正常血药浓度难以达到 疗效或明显的不良反应而在应用上受到限制。某些 天然黄酮类化合物可逆转肿瘤细胞的 MDR^[2]。人 参皂苷 Rh₂ 是从红参中提取的天然成分,研究表明 其可以抑制小鼠黑色素瘤、胶质瘤及人肝癌、乳腺癌 等肿瘤细胞的增殖,促进其凋亡,逆转 P gp 介导的 细胞耐药^[3-5]。但人参皂苷 Rh₂ 对人白血病细胞的 作用有关资料尚不完善^[6,7]。本实验主要通过观察 人参皂苷 Rh₂ 对人白血病 MDR 细胞 K562/VCR 生长、凋亡的作用和逆转耐药的情况,探索该药在抗 人白血病 MDR 方面的应用价值。

1 材料

1.1 药物、试剂与仪器: 人参皂苷 Rh_2 为大连生生 绿谷生物工程公司生产, 质量分数> 98%, 溶于甲 醇, 制得 20 mg/mL 母液备用; 柔红霉素 (DNR) 为 意大利法玛西亚制药公司生产; PE 标记 P-gp 鼠抗 人单克隆抗体购自美国 BD 公司; RPMI 1640 培养 基为美国 Gibco 公司产品; 新生牛血清购自杭州四 季青 生物 工程 材 料研究所; MTT 购自 美 国 Ameresco 公司; Annexin V-FITC 细胞凋亡检测试 剂盒购自江苏碧云天生物技术研究所; ELx -800 型酶标仪为美国 Bio TEK 产品; 流式细胞仪为美国 BD 公司产品。

1.2 细胞株: K562 细胞购自美国 ATCC 公司, K562/VCR 为本实验室自行诱导建株^[8]。

2 方法

2 1 对细胞生长的抑制作用: 取对数生长期 K562 和 K562/VCR 细胞制成细胞悬液, 调节浓度至 5× 10^5 /mL, 按每孔 100 µL 的体积接种于 96 孔培养 板, 培养 12 h 后分别加入一定体积的 40、80、120、 160、200 µg/mL 的人参皂苷 Rh₂溶液 100 µL (将 20 mg/mL 的母液溶于 RPMI 1640 培养基中制备 而成), 各孔总体积均为 200 µL, 使其质量浓度分别 为 20、40、60、80、100 µg/mL。每一质量浓度均设 6 孔, 同时设有对照孔和调零孔。在加药 48 h 后采用 MTT 比色法检测各孔在 570 nm 波长下的吸光度 (A) 值, 计算人参皂苷 Rh²对 K562 和 K562/V CR 细胞生长的抑制率: 抑制率=(1- 给药孔平均 A 值/对照孔平均 A 值) × 100%。根据不同质量浓度 下的抑制率绘制量效曲线, 由此计算出半数抑制浓 度(IC₅₀)。

2 2 促进细胞凋亡实验:取对数生长期 K562/ VCR 细胞制成细胞悬液,调节细胞浓度至 5×10⁵/ mL,按每管 0 95 mL 加至 1.5 mL 离心管中。各管 分别加入质量浓度 1、2、4、6 mg/mL 的人参皂苷 Rhz溶液 50 µL (对照组加入 PBS 50 µL),使其终 质量浓度分别为 50、100、200、300 µg/mL,每个质 量浓度组设4 个复孔。37 ℃水浴中孵育 30 min 后 采用 Annexin V 和 PI 双染法在流式细胞仪上检测 细胞凋亡情况。

2 3 对 K562 和 K562/VCR 细胞摄取 DNR 的影 响: 取对数生长期 K562 和 K562/VCR 细胞制成细 胞悬液,调节细胞浓度至 5×10⁵/mL,按每管 0 95 mL 加至 1.5 mL 离心管中。各管分别加入质量浓 度 0 5、1.0、1.5、2.0 mg/mL 的人参皂苷 Rh₂溶液 50 μL (对照组加入 PBS 50 μL),使其终质量浓度 分别为 25、50、75、100 μg/mL,每个质量浓度组设 4 个复孔。37 ℃ 水浴中孵育 30 min,洗涤后加入 1 μg/mL 的 DNR 溶液 1 μL, 37 ℃ 水浴中再孵育 30 min,然后通过流式细胞术检测 K562/VCR 细胞内 DNR 的量和细胞表面 Pgp 表达的变化情况。

2 4 对 K562/VCR 细胞耐药的逆转实验: 取对数 生长期 K562/VCR 细胞制成细胞悬液, 调节浓度至 5×10^5 /mL, 按每孔 150 µL 的体积接种于 96 孔培 养板, 培养 12 h 后处理组分别加入质量浓度为 0 5、1.0、2 0 mg/mL 的人参皂苷 Rh₂溶液 50 µL (对照组和 DNR 组分别加入 PBS 50 µL), 各孔总 体积均为 200 µL, 使其终质量浓度分别为 12 5、 25、50 µg/mL。人参皂苷 Rh₂ 各质量浓度组及 DNR 组加入 0.2 mmol/L DNR 溶液 1 µL, 使 DNR 的终质量浓度为 0 5 µg/mL, 对照组不加 DNR。 每一质量浓度均设 6 孔, 同时设调零孔。在加药 48 h 后采用 MTT 比色法检测各孔在 570 nm 波长下 的 A 值, 计算人参皂苷 Rh₂对 K562/VCR 细胞生

长的抑制率和耐药的逆转倍数。

逆转倍数= 药物处理组抑制率/DNR 组抑制率 2 5 统计学处理:数据分析采用单因素方差分 析,组间两两比较采用 LSD 法。采用 Probit 法 计算 ICso,所有统计均在 SPSS 12 0 统计软件上 进行。

3 结果

3.1 K562 与 K562/VCR 细胞生物学特性的比较: K562/VCR细胞株是本实验室采用反复短期暴露 法,将K562 细胞与不同浓度的长春新碱 (VCR) 共 培养 90 d 左右制备而成。通过对 K562 细胞与 K562/VCR 细胞的比较可发现,两者在形态上并无 明显差别,但 K562/VCR 细胞的 P-gp 表达明显上 调(阳性率分别为 4.28%、93 80%),1 ^µg/mL DNR 分别与 K562 和 K562/VCR 孵育 30 min 后, 通过流式细胞术分析显示耐药细胞的 DNR 的摄取 率低于非耐药细胞[平均荧光强度指数(MFI)分别 为:280、616],见图 1。





A -D K562 cells E -H K562/VCR cells A and E, negative control; B and F, expression of P gp;

C and G, intake of DNR; D and H, effects of Rh_2 on intake of DNR

图 1 K562 及 K562/VCR 细胞生物学特性的比较



3 2 对 K562、K562/VCR 细胞生长的抑制作用: 人参皂苷 Rh₂处理 48 h 后, K562 和 K562/VCR 细胞的生长受到明显抑制, 在低于 100 μ_{g}/mL 的质量 浓度范围内, 抑制率随药物质量浓度增加呈升高趋势 (图 2、3)。药物作用 48 h 后, 人参皂苷 Rh₂对 K562 细胞的 IC₅₀为 44 5 μ_{g}/mL , 对 K562/VCR 细胞的 IC₅₀为 59.4 μ_{g}/mL 。从倒置显微镜下观察 细胞形态, 人参皂苷 Rh₂作用后, 肿瘤细胞除了增殖 受到抑制外, 也出现了大量的凋亡细胞, 表现为细胞 胞浆浓缩、体积缩小、核碎裂呈小块、形成明显的凋 亡小体, 且凋亡细胞的数量随着作用时间的延长而 增加 (图 3)。

3 3 诱导 K562/VCR 细胞的凋亡: K562/VCR 细胞经人参皂苷 Rh₂在 37 ℃ 作用 30 min 后, 该细胞的死亡明显增加。如表 1 所示, 根据流式细胞术结果, 将细胞分为3组: AnnexinV⁺ 组为凋亡细胞



- 图 2 不同质量浓度的人参皂苷 Rh_b处理 48 h 后 K562 和 K562/ VCR 细胞生长的抑制曲线 (x[±]s, n= 6)
- Fig. 2 Inhibitory curves of Rh₂ on growth of K562 and K562/VCR cells treated by ginsenoside Rh₂ at different concentrations for 48 h $(\bar{x} \pm s, n = 6)$



图 3 不同质量浓度的人参皂苷 Rh₂处理 48 h 后 K562/ VCR 细胞的形态

Fig. 3 Morphology of K562/ VCR cells treated by different concentrations of ginsenoside Rh₂ for 48 h

表1 K562/VCR 细胞经不同质量浓度的人参皂苷 Rh₂

处理 30 min 后的凋亡情况 $(x \pm s, n = 4)$

Table 1 Apoptosis of K562/ VCR cells treated by ginsenoside Rh₂ at different concentrations for 30 min

 $(\overline{x}\pm s, n=4)$

人参皂苷 Rh ₂ /	Annex in V^+ /	Annexin V ⁺ PI^+ /	Annexin V ^{$-$} PI ^{$-$} /
$(\mu_g \bullet \mathrm{m} \mathrm{L}^{-1})$	%	%	%
0(対照)	3. 2±3. 5	13. 7±4 0	76.7±3.8
50	6.2±1.3	15. 0±3 9	70.6±13.0
100	14.9±5.0 [*]	13. 9±5 4	69.5±5.8
200	27.8±8.7 ^{***}	14.5±1.7	$60.3 \pm 8.6^{*}$
300	51.5±6.9* **	13. 7±5 2	45.6±13.5**

与对照组比较: * P< 0 05 * * P< 0 01 **** P< 0 001 * $P < 0 \ 05$ ** $P < 0 \ 01$ *** $P < 0 \ 001$ vs control group

(包括早期凋亡和晚期凋亡), Annex in V^+ PI^+ 为坏 死细胞, Annexin V⁻ PI⁻ 为活细胞。可以发现, 随 着人参皂苷 Rh2质量浓度的增加,周亡细胞的比例 明显增加,活细胞的比例明显下降,但坏死细胞的数 量并无明显改变。通过 Probit 回归分析,该条件 下,人参皂苷 Rh2杀伤 K562/VCR 细胞(包括坏死 和凋亡)的 IC50值为 273.5 µg/mL。

3.4 对 K562/VCR 细胞耐药的逆转: 通过研究不 同质量浓度人参皂苷 Rh2对 K562 及 K562/VCR 细胞摄取 DNR 的影响发现, K562 细胞的 DNR 摄 取率无明显改变 (图 1-C、D), 但 K562/VCR 的 DNR 摄取率明显增加 (MFI: 280 vs 941) (图 1-G、 H)。对人参皂苷 Rh2 增强 K562/ VCR 对 DNR 摄 取进行量效关系研究显示, 25 µg/mL 的人参皂苷 Rh2即可明显提高 K562/VCR 对 DNR 的摄取,但 50 µg/mL 以上时,随着质量浓度的进一步增加,DNR 的 摄取率并无明显增加。而人参皂苷 Rh2 对 K562/ VCR 细胞表面 P_{gp} 的表达并无明显影响 (表 2)。

本实验还同时观察了人参皂苷 Rh2逆转 K 562/ VCR 细胞对 DNR 耐药的情况。0.5 µg/mL 的 DNR 与 K562/VCR 共孵育 48 h 后, 对其无明显杀 伤作用 (MTT 结果 A 值 1.64 ± 0.17 vs 1.42 ± 0 13, P > 0 05), 但在培养体系中加入不同质量 浓度的人参皂苷 Rh2, K562/VCR 对 DNR 的敏感 性明显增强, 50 µg/mL 人参皂苷 Rh2 可使 K 562/ VCR 对 DNR 的敏感性提高到原来的 6 30 倍 (表3)。

表 2 K562/VCR 细胞经不同质量浓度的人参皂苷 Rb-处理后

P gp 表达量及摄取 DNR 能力的变化 ($x \pm s$, n = 4) Table 2 K562/VCR Cells expression of P-gp and intake of DNR treated by ginsenoside Rh₂ at different с

concentrations	$(x \pm s,$	n=	4)
oncentrations	(n - 3)		

	\mathbf{P}_{gp}		DNR	
$(\mu_g \cdot mL^{-1})$	阳性率/%	MFI	阳性率/%	MFI
0(对照)	89.5±7.3	54.0±9.1	98.3±1.1	74.5±9.9
25	95.5±0.3	79.5±3.8	99.4±0.3	129.7±19.7 ^{**}
50	95.8±1.4	82.1±14.3	99.4±0.6	194. 2±34. 8 ^{***}
75	93. 3±4. 5	73.9±16.7	99.2±1.2	202.0±21.1***
100	93. 2±4. 0	69.5±10.6	99.5±0.7	213.3±4.1***

与对照组比较: ** P< 0 01 **** P< 0 001

** P < 0 01 *** P < 0 001 vs control group

表 3 人参皂苷 Rh₂对 K562/VCR 细胞耐药的逆转($\bar{x}\pm s$, n= 6)

Table 3 Reverse effects of ginsenoside Rh₂ on drug

resistance of K562/VCR cells ($\overline{x} \pm s$, n= 6)

组别	A	抑制率/%	逆转倍数
对照	1.64±0.17	-	-
DNR	1. 42±0. 13	13 ± 3	-
DNR+ 12 5µg•mL ⁻¹ 人参皂苷 Rh ₂	0.97±0.30	41 ± 15	3 07
DNR+ 25 µg• mL ⁻¹ 人参皂苷 Rh ₂	0.65±0.31	60±14	4 48
DNR+ 50 µg• mL ⁻¹ 人参皂苷 Rh ₂	0.28±0.04	84±10	6 30

* 经单因素方差分析及组间两两 LSD 检验, 仅对照组与 DNR 组比较无统计学差异,其他各组两两比较均有显著差异 (P< 0 05)

* As tested by one way ANOVA among all groups and LSD test between every two groups, every comparison shows significant difference (P < 0.05) between each two groups except comparison of control group and DNR group

4 讨论

人参是我国传统的名贵中药材, 人参皂苷是人 参抗肿瘤作用的主要有效成分。目前发现,人参皂 苷的多种单体,如 Rg3、Rh2、Rh3 等都具有抗肿瘤作

用^[9]。人参皂苷 Rh₂是人参中提取的天然活性成 分,具有很高的抗肿瘤活性,而对正常细胞无毒性, 它具有抑制细胞增殖、诱导细胞凋亡、诱导分化、抑 制肿瘤 DNA 合成、提高荷瘤机体的免疫功能、抑制 肿瘤转移和抗肿瘤耐药性增强等多重作用^[3,4]。

本研究表明, 人参皂苷 Rh₂对 K562 及 K562/ VCR 的生长具有明显的抑制作用, 且在一定的质量 浓度范围内表现出较好的量效关系。100 μ g/mL 人参皂苷 Rh₂作用两种细胞 48 h 后, 其抑制率接近 90%。但它对两种细胞的抑制能力却并不相同, 对 K562 及 K562/VCR 的 IC⁵⁰分别为 44 5、59. 4 μ g/ mL, 表明 K562/VCR 细胞株对人参皂苷 Rh₂的耐 受能力更强, 考虑可能 K562/VCR 的耐药机制对人 参皂苷 Rh₂ 也有一定的作用。

人参皂苷 Rh2具有较强的诱导 K562/VCR 细 胞凋亡的能力,较低质量浓度的人参皂苷 Rh2 与 K562/VCR 共培养 48 h 可明显引起细胞生长的抑 制和凋亡, 而即使在 37 ℃ 作用 30 min, 通过流式细 胞术也可检测到凋亡细胞,但其 IC50 明显高于长期 培养实验。本研究同时显示,随着人参皂苷 Rh2剂 量的增加,周亡细胞的比例(包括早期周亡和晚期 周亡) 明显增加,但坏死细胞的数量并无明显改变, 提示人参皂苷 Rh2主要通过细胞凋亡途径引起 K562/VCR 细胞的死亡。Ham 等^[10] 通过对 HeLa 细胞、MCF10A-ras 细胞和 MCF7 细胞的研究证实 人参皂苷 Rh2主要是通过 Ca²⁺ 和活性氧 (reactive oxygen species, ROS) 等信号分子上调 c JNK, 引 起线粒体膜去极化诱发细胞凋亡。Kim 等^[11]则发 现人参皂苷 Rh2 能激活 caspase 1、3 和上调 Bax, 从 而诱发神经母细胞瘤细胞株的凋亡。

将 K562 细胞诱导成耐药的 K562/VCR 细胞 后, 它对 DNR 的摄取明显降低, 其细胞表面的 P_{gp} 的数量显著增加, 提示 P_{gp} 可能是 K562/VCR 耐 药的重要机制。若将耐药细胞同时与人参皂苷 Rh₂ 作用, 则细胞对 DNR 的摄取明显提高, 也对 DNR 的杀伤作用更为敏感, 证实人参皂苷 Rh₂ 可以逆转 K562/VCR 的耐药, 且低质量浓度的人参皂苷 Rh₂ (12 5~ 50 μ g/mL) 就能达到明显的效果, 而剂量 进一步增加后, 该效应提高不明显, 但人参皂苷 Rh₂ 本身可以对 K562/VCR 细胞产生毒性作用。在 DNR 摄取率提高的同时, 流式细胞术检测 K562/ VCR 细胞表面的 Pgp 的数量并没有下降。该结果 与张晖等^[12]发现的人参皂苷 Rh2能够逆转人乳腺 癌耐药细胞株 MCF-7/ADM 的耐药, 但并不影响其 Pgp 和 MDR-1 mRNA 表达的结果相似。人参皂 苷 Rh2 在不下调 Pgp 数量的状态下可以逆转 K562/VCR 细胞的耐药, 考虑可能是: ①人参皂苷 Rh2对 Pgp 外排泵的功能影响更为明显。 ②抑制 了非 Pgp 的耐药途径。具体机制还有待于进一步 研究。

本研究提示, 人参皂苷 Rh² 对人白血病细胞 K562 及其耐药株 K562/VCR 具有多重作用, 不仅 能抑制肿瘤细胞生长, 诱导细胞的凋亡, 还可以逆转 耐药细胞的耐药, 是一种具有广阔开发前景的抗白 血病药物。

参考文献:

- Jabr Milane L S, van Vlerken, Yadav S, et al. Multifunctional nanocarriers to overcome tumor drug resistance [J]. Cancer Treat Rev, 2008, 34(7): 592 602
- [2] 朱荣鑫,张赛龙,金永生.黄酮类化合物抗肿瘤作用研究进 展[J].现代药物与临床,2010,25(1):510
- [3] 赵 越, 苏 适. 人参皂苷 Rhr 2 抗肿瘤作用的研究 [J]. 微 生物学杂志, 2003, 23(2): 61-63
- [4] 王占峰, 罗毅男, 洪新雨, 等. 人参皂苷 Rh 2 抗肿瘤作用机制的研究 [J]. 北华大学学报: 自然科学版, 2005, 6(1): 50 52
- [5] 韩 颖,姜彬慧,胡筱敏,等. Fusarium sacchari 转化三七
 叶皂苷的稀有抗肿瘤成分 [J]. 中草药,2007,38(16):830
 832
- [6] 侯毅鞠, 袁忠海, 田 晶, 等. 人参皂苷单体 Rh2诱导髓性 白血病细胞株凋亡的时效与量效 [J]. 中国组织工程研究与 临床康复, 2008, 12(12): 2331-2334
- [7] 袁忠海,侯毅鞠,扈昕虹,等.人参皂苷单体 Rlr 2 对人 K 562 白血病细胞增殖和凋亡的时效和量效分析 [J].中国临 床康复,2006,10(47):39-41.
- [8] 石淑文,郭淑芬. 多药耐药细胞系 K562/HHT 和 K562/ VCR 的建立及耐药性逆转的研究 [J]. 中华儿科杂志, 1998
 (1): 15-18
- [9] 黎 阳,张铁军,刘素香,等.人参化学成分和药理研究进 展[J].中草药,2009,40(1):164附2
- [10] Ham Y M, Lim J H, Na H K, et al. Ginsenoside Rh₂-irr duced mitochondrial depolarization and apoptosis are associar ted with reactive oxygen species and Ca²⁺⁻mediated c Jun NH 2 terminal kinase 1 activation in HeLa cells [J]. J Pharmacol Exp Ther, 2006, 319(3): 1276-1285
- [11] Kim Y S, Jin S H. Ginsenoside Rh₂ induces apoptosis via activation of caspase 1 and -3 and up regulation of Bax in human neuroblastoma [J]. Arch Pharm Res, 2004, 27 (8): 834 839
- [12] 张 晖, 王华庆, 张会来, 等. 人参皂苷 Rh 2 逆转 P gp 介
 导的 MCF 7/ ADM 多药耐药性的基础研究 [J]. 肿瘤, 2007, 5: 365 369.