DOI: 10.3872/j.issn.1007-385X.2010.02.008

• 基础研究 •

# Raf 激酶抑制蛋白增强卵巢癌细胞的化疗敏感性

宋继文<sup>1</sup>,高 燕<sup>2</sup>,林璨璨<sup>1</sup>,李宏钊<sup>1</sup>,姚 智<sup>1</sup>,邓为民<sup>1</sup>(1. 天津医科大学 免疫学教研室,天津 300070; 2. 天津市中心妇产科医院 妇产科,天津 300070)

[摘 要]目的:探讨 Raf 激酶抑制蛋白(Raf kinase inhibitor protein, RKIP)对卵巢癌 SKOV-3 细胞化疗敏感性的影响。方法:以脂质体法将含有人全长 RKIP 基因的真核表达质粒 pcDNA3. 1-ssRKIP 转染人 SKOV-3 细胞中,Western blotting 检测 SKOV-3细胞中 RKIP 蛋白的表达。不同浓度顺铂作用转染后的 SKOV-3 细胞,MTS 法观察 RKIP 基因转染对顺铂处理后 SKOV-3细胞增殖的影响,流式细胞仪检测 RKIP 基因转染对顺铂诱导 SKOV-3 细胞凋亡及细胞周期的影响。结果: pcDNA3. 1-ssRKIP 转染的 SKOV-3 细胞 RKIP 表达明显升高。不同浓度顺铂处理细胞 24、48、72 h后,RKIP 基因转染细胞增殖 抑制率显著高于对照细胞(P < 0.05)。用 2.5  $\mu$ g/ml 顺铂作用 SKOV-3 细胞 24 h后,RKIP 转染细胞的凋亡率为(10.86 ± 0.73)%,明显高于未转染细胞的(4.27 ± 0.67)% 和空质粒转染细胞的(4.02 ± 0.43)%(P < 0.01);在无顺铂作用情况下,RKIP 转染细胞的凋亡率为(3.11 ± 0.78)%,仍然高于未转染细胞的(1.51 ± 0.13)% 和转染空质粒细胞的(1.97 ± 0.46)%(P < 0.01)。细胞周期检测结果显示,RKIP 转染细胞  $G_0/G_1$  期的比例下降,S 期的比例增加,转染的 SKOV-3 细胞发生 S 期阻滞。结论: RKIP 基因的转染可以增加卵巢癌SKOV-3细胞对化疗药物顺铂的敏感性。

[关键词] Raf 激酶抑制蛋白;卵巢癌;顺铂;化疗敏感性

「文献标志码」 A 「文章编号 ] 1007-385 X(2010)02-0155-06

# Raf kinase inhibitor protein enhances chemosensitivity of ovarian cancer cells

SONG Ji-wen<sup>1</sup>, GAO Yan<sup>2</sup>, LIN Can-can<sup>1</sup>, LI Hong-zhao<sup>1</sup>, YAO Zhi<sup>1</sup>, DENG Wei-min<sup>1</sup>(1. Department of Immunology, Tianjin Medical University, Tianjin 300070, China; 2. Department of Gynecology and Obstetrics, Central Maternity Hospital of Tianjin, Tianjin 300070, China)

[ Abstract ] Objective: To explore the effect of Raf kinase inhibitor protein ( RKIP ) on the chemosensitivity of ovarian cancer SKOV-3 cells. Methods: Eukaryotic expression plasmid pcDNA3. 1-ssRKIP containing full-length human RKIP cDNA was transfected into ovarian cancer cell line SKOV-3 by lipofect assay. Expression of RKIP in SKOV-3 cells was determined by Western blotting analysis. pcDNA3.1-ssRKIP-transfected SKOV-3 cells were treated with different concentrations of cisplatin, and the effect of RKIP on the proliferation of SKOV-3 cells treated with cisplatin was measured by MTS assay. Flow cytometry was used to detect the effect of RKIP on changes of apoptosis and cell cycle of SKOV-3 cells after cisplatin treatment. Results: The expression of RKIP in SKOV-3 cells was significantly increased after transfection with pcDNA3.1-ssRKIP. The growth inhibitory rate of SKOV-3 cells in pcDNA3.1-ssRKIP transfection group was significantly higher than that in the control group after treatment with different concentrations of cisplatin for 24 h, 48h or 72 h (P < 0.05). After treatment with cisplatin at 2.5 µg/ml for 24 hours, pcDNA3.1-ssRKIP-transfected SKOV-3 cells showed a significantly higher percentage of apoptosis ( 10.86 ± 0.73 )% than non-transfected cells ( 4.27 ± 0.67 )% and empty vector-transfected cells (4.02 ± 0.43)%. Without cisplatin treatment, the percentage of apoptosis for SKOV-3 cells transfected with pcDNA3.1-ssRKIP was (3.11 ±0.78)%, which was significantly higher than those of the non-transfected cells (1.51 ± 0.13)% and empty vector-transfected cells (1.97 ± 0.46)%. After cisplatin treatment, there were fewer cells in G<sub>0</sub>/G<sub>1</sub> phase and more cells in S phase in pcDNA3. 1-ssRKIP-transfected cells compared with the control cells, suggesting that cisplatin caused more S phase arrest in transfected cells. Conclusions: Over-expression of RKIP gene can increase chemosensitivity of ovarian cancer SKOV-3 cells to cisplatin.

[基金项目] 国家自然科学基金资助项目(No. 30670801); 天津市科委基金资助项目(No. 06YFJMJC08300)。 Project supported by the National Natural Science Foundation of China (No. 30670801), and the Foundation from Tianjin Municipal Science and Technology Commission (No. 06YFJMJC08300)

[作者简介] 宋继文(1984 – ),男,河北省保定市人,硕士,主要从事肿瘤生物治疗研究。E-mail;songjiwen001@ hotmail.com

[通信作者] 邓为民(DENG Wei-min, corresponding author), E-mail; dengwm67@ yahoo. com. cn

[ Key words ] Raf kinase inhibitory protein( RKIP ); ovarian cancer; cisplatin; chemosensitivity

[ Chin J Cancer Biother, 2010, 17(2): 155-160]

Raf 激酶抑制蛋白(raf kinase inhibitor protein, RKIP)能与Raf-1结合,属于磷脂酰乙醇胺结合蛋 白( phosphatidylethanolamine binding protein, PEBP ) 家族4个亚类之一[1]。RKIP在许多癌症中被列为 肿瘤转移抑制因子之一,最近报道其在卵巢癌[2]和 乳腺癌[3]中亦发挥了这样的作用,且表达水平同肿 瘤转移能力呈负相关。Chatteriee 等[4]用 RKIP 基因 转染前列腺癌细胞系,观察到抵抗药物细胞株的化 疗敏感性有所提高。卵巢癌细胞株是否有同样效果 目前国内外均未见报道。顺铂(cisplatin, DDP)具 有抗癌谱广、作用强等特点,作为卵巢癌一线化疗药 物取得了良好的疗效。近年来顺铂与紫杉醇联合应 用已成为卵巢癌化疗的最佳组合,但是卵巢癌细胞 易对顺铂产生耐药,影响了临床的应用[5]。本实验 将 RKIP 基因转染卵巢癌 SKOV-3 细胞,检测其对化 疗敏感性的影响,旨在探索降低顺铂耐药的途径,为 卵巢癌的基因治疗开拓新的思路。

# 1 材料与方法

## 1.1 主要实验材料

pcDNA3.1(+)是一种带有巨细胞病毒(cytomegalovirus,CMV)启动子的质粒型真核表达载体,pcDNA3.1-ssRKIP是一种带有 sense RKIP cDNA 的表达载体,其上游含有 CMV 启动子,由美国 Michigan 大学 Keller 教授馈赠。顺铂购自山东齐鲁制药有限公司。G418、转染试剂 Lipofectamine 2000 为美国 Invitrogen 公司产品,RKIP 抗体、内参抗体购自 Santa 公司,曝光 ECL 显色液为天根公司产品,单溶液细胞增殖分析试剂(MTS)购自 Sigma 公司,凋亡检测试剂盒购自南京凯基生物技术公司。胎牛血清和含双抗、无双抗 RPMI 1640 培养基购自天润善达公司。菌种  $E.\ coli\ DH5_{\alpha}$ 、人卵巢癌 SKOV-3 细胞株由本教研室保存。SKOV-3 细胞株和其他本文涉及到的细胞株,均用含 10% 小牛血清的培养液置于 37  $^{\circ}$  C、5% CO<sub>2</sub> 培养箱培养。流式细胞仪是美国 BD 公司产品。

## 1.2 RKIP 真核表达载体对 SKOV-3 细胞的转染

采用脂质体法将质粒转染到 SKOV-3 细胞中,按照 Lipofectamine 2000 转染试剂的说明书操作。步骤如下:接种 SKOV-3 细胞(5×10<sup>5</sup>/孔)至6孔细胞培养板中,使其在转染时密度达80%左右。转染前1h更换为无抗生素的完全培养基,2.5 ml/孔。对于每孔细胞,使用250 μl 无抗生素无血清的RPMI

1640 稀释 4 μg 质粒 DNA,250 μl 无抗生素无血清的 RPMI 1640 稀释 10 μl Lipofectamine 2000 试剂。将稀释的 DNA 和稀释的 Lipofectamine 2000 混合在一起(总体为 500 μl),在室温保温 20 min。直接将500 μl 复合物加入到每孔中,摇动培养板,轻轻混匀。转染 48 h 后加入新鲜的 RPMI 1640 选择培养基(含 20% FBS,400 μg/ml G418),每 2 ~ 3 d 更换 1次,待至未转染的 SKOV-3 细胞(空白对照)全部死亡后,将 G418 浓度降至原浓度的 1/4(100 μg/ml),2 ~ 3 周后获得阳性克隆。挑取孤立良好的克隆,将其消化转移到 24 孔培养板并扩大培养,经鉴定后取RKIP 表达最高组进行后续实验。

1.3 Western blotting 检测 SKOV-3 细胞 RKIP 蛋白的 表达

转染 pcDNA3. 1( + )-ssRKIP 组筛选出 10 个单克隆,命名为 ssRKIP#1~ssRKIP#10,扩大培养并制备全细胞裂解液,经 BCA 蛋白定量后,各取 40 μg 蛋白进行鉴定。SDS-PAGE 总蛋白分离后,湿转到 PVDF膜上,5% 脱脂奶粉封闭 2 h 后,1:200 的 RKIP 抗体、1:5 000的 β-actin 抗体孵育,4 ℃过夜。ECL 液显色后曝光。胶片扫描后用 Totallab2.01 软件分析。

1.4 MTS 法检测顺铂对 SKOV-3 细胞体外增殖能力的影响

将对数生长期的细胞分为未转染对照组、转染 空载体 pcDNA3.1(+)对照组和转染质粒 ssRKIP 实验组(以下简称 SKOV-3 组,pcDNA3.1 组和 RKIP 组),调整细胞密度至1×10<sup>4</sup>/ml,接种于96孔细胞 培养板中,100 μl/孔,5% CO,、37℃下孵育 24 h。 弃上清,每孔分别加入 100 μl 培养基配置的不同浓 度的顺铂,使其终质量浓度分别为 0.625、1.25、 2.5、5、10 μg/ml。每种细胞的每个药物浓度设5个 平行不加药对照孔。5% CO、、37 ℃下分别孵育 24、 48、72 h 后检测。向 2 ml 的 MTS 溶液(2 mg/ml, DPBS 配置)中加入100 山的 PMS(0.92 mg/ml, DPBS 配置),混匀,制成 MTS 工作液。每孔加入 20 μl 的 MTS 工作液。5% CO<sub>2</sub>、37 ℃下孵育 2 h,检测 490 nm 处 D 值, 计算细胞生长抑制率(inhibition rate, IR ), IR(%) = (1 - 给药组 D 值/对照组 D 值) ×100%。实验重复3次。

1.5 流式术检测顺铂对 SKOV-3 细胞周期的影响 细胞分为同上 3 组,每组设置不加药对照。应用 血清饥饿法使卵巢癌细胞同步化于 G<sub>0</sub> 期。取细胞于

6 孔培养板,弃上清,PBS 洗 3 次,完全去除血清作用。 换用含 0.05% FBS 的 1640 培养基,5%  $CO_2$ 、37 ℃下 孵育 24 h。细胞的药物处理:弃去原培养基,PBS 冲 洗细胞 2 次,加入含 5% FBS 的 1640 培养基稀释的 顺铂,使其终质量浓度为 2.5  $\mu$ g/ml,每组 5 个平行 孔。药物分别作用 24 h,收集标本,PBS 离心洗涤 2 次,用 70% 冰乙醇(PBS 配置) – 20 ℃固定。上机前 加入 RNase A,水浴后 PI 染色,再加入 0.1% 的 Triton X-100。ModfitLT 软件进行细胞周期分析,全部标本 的 CV 值均控制在 5% 以下。实验重复 3 次。

## 1.6 流式术检测顺铂对 SKOV-3 细胞凋亡的影响

分组、用药时间、剂量同上述。用不含 EDTA 的 胰酶消化并迅速收集细胞, PBS 洗涤细胞 2 次( 离心  $1~000\times g$ ,  $5~\min$ ), 加入  $500~\mu$ l 的 Annexin V 结合缓冲液悬浮细胞, 加入荧光标记的  $5~\mu$ l Annexin V-FTTC、 $5~\mu$ l 碘化丙啶并混匀,室温、避光孵育  $10~\min$ , 400~目筛网过滤,经流式细胞仪检测,每次检测  $1~\times~10^5~$ 个细胞。实验重复 3~次。

## 1.7 统计学处理

采用 SPSS13.0 统计软件包进行统计学分析,多 组数据比较采用单因素方差分析(one-way anova), 两两比较用 SNK( student-newman-keuls)法,两组数据采用 t 检验,P < 0.05 时为差异有统计学意义。

#### 2 结 果

#### 2.1 RKIP 基因真核细胞表达载体的转染和鉴定

在 G418 筛选 2 周后,转染入 *RKIP* 基因的细胞不再死亡。扩大培养后鉴定,结果如图 1 所示。用 Totallab2.01 软件进行蛋白分析,与未转染的对照组细胞相比,空载体 pcDNA3.1(+)转染组细胞的 RKIP 蛋白表达水平差别不显著,pcDNA3.1(+)ssRKIP 转染组细胞的 RKIP 蛋白表达水平明显增高,ssRKIP#1、ssRKIP#4、ssRKIP#10 分别增高为对照

组水平的 2.03、3.37 和 2.39 倍(图 1)。

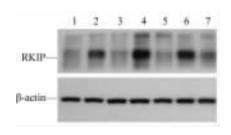


图 1 pcDNA3.1( + )-ssRKIP 转染后 SKOV-3 细胞 RKIP 蛋白的表达

Fig. 1 Expression of RKIP protein in SKOV-3 cells transfected with pcDNA3.1( + )-ssRKIP
1: SKOV-3 cells; 2,4,6: SKOV-3 cells transfected with pcDNA3.1( + )-ssRKIP; 3,5,7: SKOV-3 cells transfected with pcDNA3.1( + )

## 2.2 RKIP 加强顺铂对 SKOV-3 细胞增殖的抑制

由图 2 可见,在不同浓度顺铂的作用下,各组细胞增值均受抑制,但转染 RKIP 基因的细胞增殖能力明显低于其他组。除 72 h、10  $\mu$ g/ml 组外,在其他同等时间剂量条件下,pcDNA3.1 组细胞的 IR 值与 SKOV-3 组细胞之间差异无显著性(P>0.05), RKIP 组细胞与其他各组细胞的 IR 值差异均有统计学意义(P<0.05),细胞增殖抑制率上升。

#### 2.3 RKIP 对顺铂致卵巢癌细胞增殖周期阻滞的影响

RKIP 转染 SKOV-3 细胞、DDP 作用 SKOV-3 细胞均可使  $G_0/G_1$  期缩短、S 期延长( P < 0.05 )。 DDP 作用于 RKIP 转染的 SKOV-3 细胞( 即 RKIP + DDP ) 后, $G_0/G_1$  期缩短和 S 期延长更明显( P < 0.05 ),说明 RKIP 转染促进了 DDP 对 SKOV-3 细胞周期的 S 期阻滞作用。 DDP 作用于转染空质粒SKOV-3 细胞(即 pcDNA3.1 + DDP),其效果与普通 SKOV-3 细胞相似,说明空质粒本身不能增加 S 期阻滞作用(图 3,表 1)。

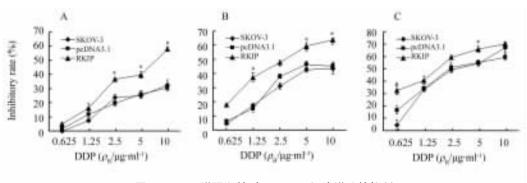


图 2 RKIP 增强顺铂对 SKOV-3 细胞增殖的抑制

Fig. 2 RKIP enhanced inhibitory effect of DDP on proliferation of SKOV-3 cells
A: 24 h; B: 48 h; C: 72 h. P < 0.05 vs pcDNA3.1 or SKOV-3

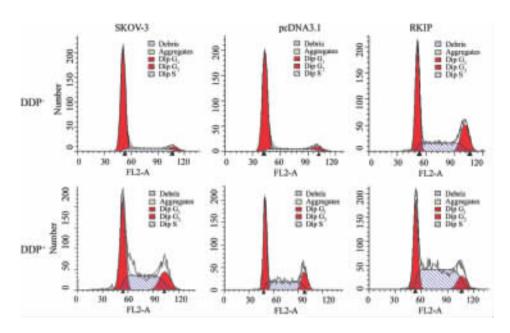


图 3 流式细胞术检测 pcDNA3.1(+)-ssRKIP 转染后 SKOV-3 细胞的周期

Fig. 3 Cell cycle of SKOV-3 cells transfected with pcDNA3.1( + )-ssRKIP as detected by flow cytometry

表 1 RKIP 增强 DDP 对 SKOV-3 细胞周期的阻滞(%)
Tab. 1 RKIP enhanced cell cycle arrest of
SKOV-3 cells induced by DDP(%)

| Group             | $G_0/G_1$        | S                | $G_2/M$                      |
|-------------------|------------------|------------------|------------------------------|
| SKOV-3            | $70.18 \pm 3.95$ | 16. 13 ± 0. 98   | 14.87 ± 0.82                 |
| SKOV-3 + DDP      | 40. 29 ± 1. 29   | △41.69 ± 1.87    | $^{\triangle}18.85 \pm 0.65$ |
| pcDNA3.1          | $65.59 \pm 0.55$ | $16.77 \pm 1.38$ | 19.16 $\pm$ 0.39             |
| pcDNA3. $1 + DDP$ | $39.77 \pm 1.11$ | $43.16 \pm 2.90$ | $19.61 \pm 0.83$             |
| RKIP              | 44. 12 ± 0. 48   | $33.29 \pm 1.12$ | $22.21 \pm 0.67$             |
| RKIP + DDP        | 31.22 ± 1.08     | *57.29 ±1.14     | * 10. 81 ± 1. 23             |

 $<sup>^{\</sup>Delta}$  P < 0.05 vs SKOV-3, \*P < 0.05 vs SKOV-3 + DDP

## 2.4 RKIP 增强顺铂对卵巢癌细胞的致凋亡作用

各组细胞凋亡经流式术检测(图4)显示,RKIP转染SKOV-3细胞凋亡率为(3.11±0.30)%,高于SKOV-3的(1.51±0.03)%及pcDNA3.1的(1.97±0.06)%(P<0.01,图5)。RKIP转染SKOV-3细胞后DDP作用下凋亡率为(10.56±0.53)%,明显高于相应的SKOV-3细胞的(4.29±0.67)%及pcDNA3.1的(4.02±0.43)%(P<0.01,图5),说明DDP作用下,RKIP转染的SKOV-3细胞(即RKIP+DDP)更促进了的细胞凋亡。DDP作用于空质粒转染SKOV-3细胞(即pcDNA3.1+

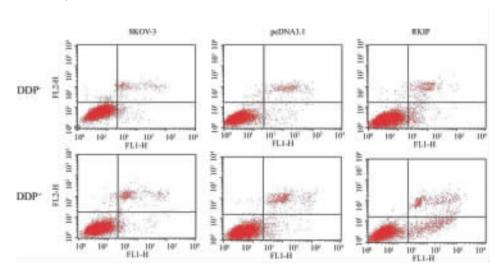


图 4 流式细胞术检测 pcDNA3.1( + )-ssRKIP 转染后 SKOV-3 细胞的凋亡

Fig. 4 Apoptosis of SKOV-3 cells transfection with pcDNA3.1( + )-ssRKIP as detected by flow cytometry

DDP),其效果与普通 SKOV-3 细胞相似,说明空质 粒本身不能增加细胞的凋亡。

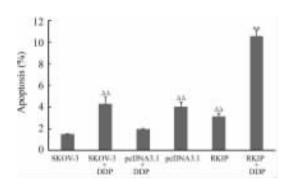


图 5 RKIP 增强 DDP 对 SKOV-3 细胞的致凋亡作用 Fig. 5 RKIP enhanced apoptosis of SKOV-3 cells induced by DDP

 $^{\triangle\triangle}P < 0.01 \ vs \ SKOV-3; **P < 0.01 \ vs \ SKOV-3 + DDP$ 

#### 3 讨论

RKIP 在多种组织不同类型的细胞中均有表达,定位于染色体 12q24. 23 <sup>[6-7]</sup>。在信号转导通路中,RKIP 能抑制性结合 Raf-1,干扰下游的 MAPK 通路<sup>[8]</sup>;它对 G 蛋白偶联受体信号转导通路具有正向调节作用<sup>[9]</sup>;抑制 RKIP 能增强 NF-κB 的转录,过表达 RKIP 能减少 NF-κB 基因水平的转录<sup>[10]</sup>。这些信号通路在细胞生长、增殖、分化和肿瘤发生等多个过程中都发挥着调节作用。本实验室同 Michigan大学合作对前列腺癌研究过程中,在寻找药物靶点的时候,发现了 RKIP 有抑制肿瘤转移的作用<sup>[11]</sup>。因此,RKIP 基因在肿瘤治疗中有潜在的价值。

凋亡的生物学意义极其广泛,其激活失控可以导致包括癌症以及自身免疫病等一系列的疾病<sup>[12]</sup>。目前大多数化疗药物就是通过诱导细胞凋亡清除肿瘤细胞,细胞凋亡路径的破坏导致了耐药的产生<sup>[13]</sup>。顺铂是卵巢癌治疗的一线用药,但临床和实验均证实肿瘤细胞易对其耐药,影响了疗效,这是临床亟待解决的问题。

本实验用携 RKIP 基因的真核细胞表达载体转染卵巢癌 SKOV-3 细胞株,构建了上调 RKIP 表达的卵巢癌细胞,以空载体对照排除了质粒载体的影响。应用  $0.2 \sim 10~\mu g/ml$  的顺铂处理各组细胞,药物浓度符合人体血浆环境[14]。MTS 检测细胞增殖较MTT 步骤简化,对细胞损伤较小,结果更加可靠[15]。本实验 MTS 结果表明,转染 RKIP 基因组与对照组数值有统计学差异(P < 0.05),增殖抑制明显。Lee [16]报道 RKIP的下调对肝癌细胞的增殖和转移

起到促进作用,事实上这同本研究上调 RKIP 表达 降低了细胞增殖的结论是一致的。本实验选取其中 药物浓度较低、时间较短的 2.5 µg/ml 剂量,对各组 细胞作用 24 h 后使用流式细胞仪分析它们的周期、 凋亡,发现转染组 Go/G, 期缩短、S 期延长。由此推 测,这可能是 RKIP 基因参与细胞周期的某个调控 点作用的结果。S期阻滞可以对细胞的增殖起到抑 制作用,也使细胞在 DNA 复制修复阶段更多的时间 暴露于顺铂中。转染组的凋亡率上升,说明 RKIP 对卵巢癌在顺铂作用下的凋亡起到了增敏作用。 Jazirehi 等[17]发现在霍奇金细胞系中用利妥昔单抗 上调 RKIP 的表达可以抑制  $NF-\kappa B$  途径,降低抗凋 亡基因的表达,改变了抗凋亡和促凋亡信号通路的 平衡。因此,药物抵抗的淋巴瘤 B 细胞系对药物介 导的凋亡敏感。Baritaki 等[18]认为 RKIP 通过抑制 核转录因子 YYI( yin yang 1)和上调 DR5( death receptor 5)表达,提高了肿瘤细胞对TRAIL(TNF-related apoptosis-inducing ligand )介导凋亡的敏感性。近 期的研究[19-21]表明,新蛋白抑制因子 NPI-0052 抑制 Snail 蛋白、诱导 RKIP 表达,调节了 RKIP-NF-κB-Snail 循环, 达到对癌细胞的化疗药物增敏作用。 RKIP 基因对卵巢癌细胞的药物增敏作用是否也由 此传导通路介导,有待进一步实验证实。

基因治疗与其他治疗手段如化疗、放疗等联合应用,可以更大程度杀伤肿瘤细胞。分子靶向治疗有高度的针对性,可引起癌症细胞凋亡,现代肿瘤学对其十分重视。RKIP参与了不同路径的信号转导,其编码基因和通路中其他蛋白基因可能就是潜在的治疗靶点。本实验结果表明了过表达 RKIP 能增强肿瘤细胞对化疗药物的敏感性,其机制有待继续深入探讨。

#### [参考文献]

- [ 1 ] Zeng L, Imamoto A, Rosner MR. Raf kinase inhibitory protein (RKIP): a physiological regulator and future therapeutic target [ J ]. Expert Opin Ther Targets, 2008, 12(10): 1275-1287.
- [2] Li HZ, Wang Y, Gao Y, Shao J, Zhao XL, Deng WM, et al. Effect of Raf kinase inhibitor protein expression on metastasis and progression of human epithelial ovarian cancer [J]. Mol Cancer Res, 2008, 6(6): 917-928.
- [3] Li HZ, Gao Y, Zhao XL, Liu YX, Sun BC, Yang J, et al. Effects of Raf kinase inhibitor protein expression on metastasis and progression of human breast cancer [J]. Mol Cancer Res, 2009, 7(6): 832-840.
- [4] Chatterjee D, Bai Y, Wang Z, Beach S, Mott S, Roy R, et al. RKIP sensitizes prostate and breast cancer cells to drug-induced apoptosis [J]. J Biol Chem, 2004, 279(17): 17515-17523.

- [5] Mandic A, Vujkov T, Malbasa Z. Paclitaxel or docetaxel combined with platinum in advanced ovarian cancer [J]? J BUON, 2003, 8(1): 19-22.
- [6] Vallée BS, Tauc P, Brochon JC, Maget-Dana R, Lelièvre D, Metz-Boutigue MH, et al. Behaviour of bovine phosphatidyle-thanolamine-binding protein with model membranes. Evidence of affinity for negatively charged membranes [J]. Eur J Biochem, 2001, 268(22): 5831-5841.
- [7] Odabaei G, Chatterjee D, Jazirehi AR, Goodglick L, Yeung K, Bonavida B. Raf-1 kinase inhibitor protein: structure, function, regulation of cell signaling, and pivotal role in apoptosis [J]. Adv Cancer Res, 2004, 91: 169-200.
- [8] Yeung K, Janosch P, McFerran B, Rose DW, Mischak H, Sedivy JM, et al. Mechanism of suppression of the Raf/MEK/extracellular signal-regulated kinase pathway by the Raf kinase inhibitor protein [J]. Mol Cell Biol, 2000, 20(9): 3079-3085.
- [9] Kroslak T, Koch T, Kaba E, Höllt V. Human phosphatidylethanolamine binding protein facilitates heterotrimeric G proteindependent signaling [J]. J Biol Chem, 2001, 276(43): 39772-39778.
- [ 10 ] Tang H, Park S, Sun SC, Trumbly R, Ren G, Tsung E, et al.

  RKIP inhibits NF-kappaB in cancer cells by regulating upstream signaling components of the IkappaB kinase complex [ J ]. FEBS Lett, 2010, 584(4): 662-668.
- [ 11 ] Fu Z, Peter CS, Zhang LZ, Rubin MA, Dunn RL, Yao Z, et al. Effects of Raf kinase inhibitor protein expression on suppression of prostate cancer metastasis [ J ]. J Natl Cancer Inst, 2003, 95 (12): 878-889.
- [ 12 ] Solary E, Dubrez L, Evmin B. The role of apoptosis in the pathogenesis and treatment of diseases [ J ]. Eur Respir J, 1996, 9(6): 1293-1305.
- [13] 曾益新. 肿瘤学 [M]. 2版. 北京:人民卫生出版社, 2004:228.
- [14]李 杰,安鸿志,刘彩玉. 高效液相色谱法测定人血浆中顺铂

- 的含量[J]. 中国药房, 2006, 17(18):1399-1400.
- [15] 王 琳, 贾 琴, 范能全. 评价细胞毒性方法的探讨[J]. 泸州医学院学报, 2005, 28(2): 132-134.
- [ 16 ] Lee HC, Tian B, Sedivy JM, Wands JR, Kim M. Loss of Raf kinase inhibitor protein promotes cell proliferation and migration of human hepatoma cells [ J ]. Gastroenterology, 2006, 131(4): 1208-1217.
- [ 17 ] Jazirehi AR, Vega MI, Chatterjee D, Goodglick L, Bonavida B. Inhibition of the Raf-MEK1/2-ERK1/2 signaling pathway, Bcl-xL down-regulation, and chemosensitization of non-Hodgkin's lymphoma B cells by rituximab [ J ]. Cancer Res, 2004, 64(19): 7117-7126
- [ 18 ] Baritaki S, Katsman A, Chatterjee D, Yeung KC, Spandidos DA, Bonavida B. Regulation of tumor cell sensitivity to TRAIL-induced apoptosis by the metastatic suppressor Raf kinase inhibitor protein via Yin Yang 1 inhibition and death receptor 5 up-regulation [ J ]. J Immunol, 2007, 179( 8 ): 5441-5453.
- [ 19 ] Wu K, Bonavida B. The activated NF-kappaB-Snail-RKIP circuitry in cancer regulates both the metastatic cascade and resistance to apoptosis by cytotoxic drugs [ J ]. Crit Rev Immunol, 2009, 29(3): 241-254.
- [ 20 ] Bonavida B, Baritaki S, Huerta-Yepez S, Vega MI, Chatterjee D, Yeung K. Novel therapeutic applications of nitric oxide donors in cancer: roles in chemo-and immunosensitization to apoptosis and inhibition of metastases [ J ]. Nitric Oxide, 2008, 19(2): 152-157.
- [ 21 ] Baritaki S, Yeung K, Palladino M, Berenson J, Bonavida B. Pivotal roles of Snail inhibition and RKIP induction by the proteasome inhibitor NPI-0052 in tumor cell chemoimmunosensitization [ J ]. Cancer Res, 2009, 69(21): 8376-8385.

[ 收稿日期 ] 2009-11-29 [ 修回日期 ] 2010-02-08 [ 本文编辑 ] 王 莹

读者•作者•编者•

# 化学元素和核素符号规范书写的要求

化学符号虽然是化学专业的学术交流语言,但在生物医学领域也有很广泛的使用。化学符号的书写有其特殊的规律和要求,生物医学论文中必须重视化学符号书写的规范化。根据 GB3102.8 - 93《物理化学和分子物理学的量和单位》的规定,把化学元素和核素符号书写的规范要求介绍如下:

- (1) 元素或核素的单字母符号均用正体大写,双字母符号首字母正体大写,第二个字母用正体小写。
- (2)核素的核子数(质子数)应标注在元素符号的左上角,例如: ${}^{60}$ Co, ${}^{32}$ P, ${}^{99m}$ Tc, ${}^{125}$ I等;过去习惯把核子数标注在元素符号右上角的写法是错误的,例如: ${}^{N14}$ ,Co ${}^{60}$ 等。
- (3)离子价态的字符应标注在元素符号的右上角,例如: $H^+$ , $Cl^-$ , $O^{2-}$ , $Mg^{2+}$ , $Al^{3+}$ , $PO_4^{3-}$ 等,不应写成 $O^{-2}$ , $O^{--}$ , $Mg^{+2}$ ,  $Mg^{++}$ , $Al^{+++}$ , $PO_4^{-3}$ 等。
- (4)激发态的字符(电子激发态用\*;核子激发态用正体 m,也可用\*)标注在元素或核素符号的右上角,例如: $^{110}$  Ag $^{\rm m}$ , $^{110}$  Ag $^{\rm *}$ ,He $^{\rm *}$ ,NO $^{\rm *}$ 等。
- (5)分子中核素的原子数标注在核素符号右下角,例如:H,,FeSO,等。
- (6)质子数(原子序数)标注在元素符号左下角,例如:82Pb,26Fe等。
- (7)对于形状相似的元素符号、化合物的化学式符号,书写时应注意区分,如:Co(钴)—CO(一氧化碳),No(锘)—NO(—氧化氮),Ba(钡)—Ra(镭),Nb(铌)—Nd(钕)—Np(镎),HF(氟化氢)—Hf(铪)等。 (本刊编辑部)