

鬼臼乙叉甙对肺癌A549细胞生长特性及Fas/FasL表达的影响

徐梅¹ 李红艳¹ 徐波¹ 耿传营¹ 向青^{1,2}

摘要 目的:研究Vp16对人肺腺癌A549细胞生长特性及Fas/FasL表达的影响。方法:用MTT法检测细胞增殖特性,FCM观察细胞周期及凋亡,RT-PCR测定mRNA表达的变化。结果:Vp16以时间和剂量依赖方式作用于A549细胞的增殖;不同浓度的Vp16作用A549细胞,使其阻断在不同的细胞周期,且均能明显下调FasL的mRNA的表达($P<0.05$),而对Fas mRNA的表达差异无显著性意义($P>0.05$)。结论:Vp16直接作用A549细胞主要引起细胞坏死,Vp16可能通过下调FasL的mRNA的表达,防止肿瘤细胞免疫逃逸,该结果为临床合理联合用药提供了实验依据。

关键词 肺癌;鬼臼乙叉甙;Fas/FasL系统;免疫逃逸;细胞凋亡

中图分类号:R49, R734.2 文献标识码:A 文章编号:1001-1242(2006)-01-0237-03

Effects of Vp16 on the growth characteristics and Fas/FasL expression on human carcinoma A549 cells/XU Mei , LI Hongyan, XU Bo, et al//Chinese Journal of Rehabilitation Medicine,2006,21(3):237—239

Abstract Objective:To investigate the effects of Vp16 on the growth characteristics and Fas/FasL expression of A549 cells.**Method:**The growth rate, cell growth cycle and apoptosis were detected by MTT assay and FCM analysis respectively. The gene expression was determined by reverse transcription polymerase chain reaction (RT-PCR). **Result:**Vp16 inhibited the cell proliferation more effectively as dose and time increased. The cell cycle was arrested in dose-dependent manner, and FasL mRNA expression was dramatically decreased ($P<0.05$), meanwhile Fas mRNA expression was not significantly different ($P>0.05$) compared with the control. **Conclusion:**Vp16 can mainly induce necrosis of human lung carcinoma A549 cells and prevent the immune escape of tumor cell by retarding FasL mRNA expression, which is valuable in selecting anti-cancer drugs in clinic therapy.

Author's address Institute of Clinical Medical Sciences, China-Japan Friendship Hospital, Beijing, 100029

Key words lung carcinoma; VP16; Fas/FasL system; immune escape; apoptosis

肺癌是常见的恶性肿瘤,其发病率、死亡率在我国居前列。化疗是治疗肺癌的重要手段之一,设计合理有效的化疗方案须深入了解化疗药的作用机制,鬼臼乙叉甙(或足叶乙叉甙,Boposide,Vp16)是临幊上用于肺癌的一线药物。近年来有很多关于Vp16抑制肿瘤细胞增殖,诱导凋亡的研究^[1],Fas/FasL是凋亡的调控基因,但Vp16下调肺癌细胞FasL的表达却未见报道。有文献报道:有些肿瘤细胞是正常细胞凋亡丧失所致,而非细胞过度增殖所为^[2];Fas/FasL途径调控失常,引起细胞凋亡抑制,在肿瘤细胞逃避机体免疫监控中起重要作用^[3]。本研究用不同剂量的Vp16作用于人肺腺癌A549细胞,观察Vp16对其生长特性、细胞周期及Fas/FasL表达的影响,探索Vp16是否通过Fas/FasL表达调控诱导肿瘤细胞的凋亡、坏死或防止肿瘤细胞免疫逃避,以期为临床合理联合用药,协同抗癌提供实验依据。为肺癌恢复期小剂量化疗药的应用提供理论依据。

1 材料与方法

1.1 材料

人肺腺癌细胞A549由中国医学科学院基础医学研究所提供;RNA提取试剂盒购自Pharmacia公司;MTT、Vp16为Sigma产品。PCR引物由上海生工生物公司合成:

Fas引物 A:5'-CGGACCCAGAATACCAACTG-3';
B:5'-TGATGCCATTACGAAGCAG-3',
扩增片断长度为513bp;
FasL引物 A:5'-TGGCCTTGTGATCAATGAAA-3';
B:5'-CCTCCATTGTCTGGCTCAT-3',
扩增片断长度为505bp;
β-actin引物 A: 5'-ATCATGTTGAGACCTAACACC-3',
B: 5'-CATGGTGCCGCCAGACAG-3',
扩增片断长度为552bp。

1.2 方法

1.2.1 细胞培养: 将对数生长期的人肺腺癌细胞

1 中日友好医院临床医学研究所生化室,100029

2 通讯作者:向青(中日友好医院临床医学研究所生化室,100029)

作者简介:徐梅,女,副主任技师

收稿日期:2005-07-13

A549 腺酶消化后, 加入 Vp16, 终浓度分别为 0(对照组)、0.01、0.1、1、10、100 $\mu\text{g}/\text{ml}$, 用含 5% 的胎牛血清 1640 培养基接种于 96 孔细胞培养板, 每个浓度平行 6 孔, 600 个细胞/ $200\mu\text{l}^{-1}\cdot\text{孔}^{-1}$; 接种于 6 孔板, 每个浓度平行 3 孔, 10⁵ 个细胞· $3\text{ml}^{-1}\cdot\text{孔}^{-1}$, 37°C, 5% CO₂ 培养 3—6d 做以下实验。

1.2.2 细胞生长曲线: 连续 6d 在 96 孔板的待测孔内加入 20 μl MTT(5 $\mu\text{g}/\text{ml}$), 继续培养 4h, 弃培养液, 加入 150 μl 的 DMSO, 用酶标仪测定 492nm 吸光度值, 计算细胞抑制率。

抑制率=(对照组 OD 值-实验组 OD 值)÷对照组 OD 值×100%。

1.2.3 观察细胞凋亡及细胞周期: 分别收集 6 孔板内培养 72h 的各组细胞, 70% 乙醇固定, PI 染色, 流式细胞仪检测。

1.2.4 Fas/FasL mRNA 的 RT-PCR 半定量: 收集加药 72h 的 6 孔板各组细胞, 按 Trizol Reagent 试剂盒说明书提取 RNA 进行逆转录。取逆转录产物 cDNA 分别进行 Fas、FasL、 β -actin 的 PCR 扩增, (94°C, 30s; 94°C, 45s; 55°C, 45s; 72°C, 60s, 循环 30 次), 取 PCR 产物 5 μl , 2% 琼脂糖凝胶电泳, EB 染色, 紫外投射分析仪观察并拍照, 重复三批。用 NIH Scion Image 软件分析, 计算 Fas/ β -actin, FasL/ β -actin 比值。

1.3 统计学分析

采用 SPSS11.5 统计软件对实验数据进行分析, 进行 *t* 检验, 取 *P*<0.05 为差异有显著性意义。

2 结果

2.1 生长抑制

浓度 0.01、0.1、1、10、100 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 的 Vp16 对肺腺癌 A549 细胞的抑制率第 3 天分别为 0、0.8%、24%、40%; 第 4 天为 0、0.34%、40%、51%; 第 5 天为 0.15%、47%、59%、73%; 第 6 天为 4%、33%、62%、70%、80%。

2.2 细胞周期与凋亡

用 0.01 $\mu\text{g}/\text{ml}$ Vp16 处理的细胞周期与对照组比较差异无显著性意义; Vp16 浓度 0.1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 时, G1 期细胞增多, S 期细胞减少; Vp16 浓度 1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 时, 细胞阻断在 G2/M 期; Vp16 浓度 10 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 时, 细胞阻断在 S 期; Vp16 浓度为 100 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 时, 细胞阻断在 G1 期。Vp16 为 10 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 时, 细胞凋亡增加(表 1)。

2.3 RT-PCR 半定量结果

0.01—100 $\mu\text{g}/\text{ml}$ Vp16 均能明显下调 FasL 的 mRNA 的表达(各组与对照组相比均 *P*<0.05), 见图 1, 而对 Fas 的 mRNA 的表达差异无显著性意义(*t* 值

分别为 0.3930, 0.2656, 0.4757, 0.2557, 0.8459, 各组与对照组相比 *P*>0.05)(图 2)。

表 1 Vp16 对 A549 细胞周期的影响

VP16 浓度 ($\mu\text{g}/\text{ml}$)	G1(%)	S(%)	G2+M(%)	凋亡细胞数(%)
0(对照组)	65.00±1.081	26.40±0.493	8.57±0.907	0.987±0.5163
0.01	64.83±1.006	25.90±0.436	9.23±0.723	0.753±0.2853
0.1	80.33±1.960 ^①	12.6±1.845 ^①	7.03±3.170	1.253±0.0802
1	7.33±0.929 ^①	6.23±0.709 ^①	86.66±1.877 ^①	1.060±0.2100
10	55.57±15.350 ^①	44.4±15.350 ^①	0	3.690±0.8425 ^①
100	95.83±0.800 ^①	5.17±1.810 ^①	0.5±0.450 ^①	1.506±0.2402

①与对照组相比 *P*<0.05

图 2 Vp16 对 A549FasL mRNA 表达的影响

M: Marker; 1-6: Vp16 浓度 0(对照组)、0.01 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 、0.1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 、1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 、10 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 、100 $\mu\text{g}/\text{ml}$; 与对照组相比各组均 *P*<0.05

图 3 Vp16 对 A549Fas mRNA 表达的影响

M: Marker; 1-6: Vp16 浓度 0(对照组)、0.01 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 、0.1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 、1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 、10 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 、100 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 与对照组相比各组均 *P*>0.05

3 讨论

肿瘤发生是机体自稳态破坏, 正常调控机制丧失、细胞异常过度增生, 避免免疫监控的结果^[4]。肿瘤的特性之一是细胞周期异常, 其治疗的中心环节是干扰细胞周期, 使肿瘤细胞增殖速度减慢, 导致其坏死或凋亡。Vp16 是一种半合成的鬼臼毒的昔类化合

物,与DNA拓扑异构酶II及DNA行成稳定的三元结合,引起DNA断裂。它在细胞内产生的自由基与其细胞毒有关,对细胞类型缺乏选择性。本研究结果发现:随着Vp16浓度增加,作用时间延长,对肺腺癌A549细胞的抑制率明显递增;不同浓度的Vp16作用A549细胞,使其阻断在不同的细胞周期。与对照组相比浓度10 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 的Vp16作用于A549细胞,凋亡率有差异,但变化范围小。推测:Vp16直接作用A549细胞主要不是引起细胞凋亡,而是引起细胞坏死。Vp16可能直接抑制拓扑异构酶II,使线粒体氧化磷酸化受阻、ATP耗尽和活性氧(ROS)增加等使细胞坏死^[5]。

肿瘤细胞的发生发展不仅同肿瘤细胞异常增殖、分化及停滞有关,而且同细胞凋亡基因变化有关。Vp16可直接杀伤肿瘤细胞,也可以通过诱导细胞凋亡而杀伤肿瘤细胞^[6]。Fas与FasL及相关调控因子组成Fas系统在传递细胞凋亡信号,发挥免疫监控中起重要作用。已有的研究表明:在许多肿瘤细胞膜表面存在Fas/FasL表达^[2],91%的小细胞肺癌的FasL表达高于正常肺组织^[7],分化低的肺癌患者Fas表达下调明显,FasL表达上调明显;当肿瘤细胞表面Fas的水平下调至低于Fas/FasL途径诱导凋亡的阈值时,肿瘤细胞凋亡受到抑制,当肿瘤细胞表面FasL表达使Fas升高的激活的淋巴细胞凋亡增加时,肿瘤细胞逃逸^[8]。近有的研究表明:肿瘤不仅是通过Fas的低表达被动性逃避机体的免疫监控,还通过FasL表达主动杀伤与之接触的活性免疫细胞^[9],表达FasL的肿瘤细胞能诱导侵入肿瘤组织表达Fas的淋巴细胞凋亡^[10]。本文中,用Vp16(0.01~100) $\mu\text{g}/\text{ml}$ 处理过的A549细胞的Fas mRNA的表达与对照组相比没有显著性差异,但是FasL mRNA的表达显著下调。推测:Vp16直接作用于肺腺癌A549细胞不是通过上调Fas的表达,增加A549细胞的凋亡,而是通过下调FasL表达,防止诱导Fas敏感的淋巴细胞发生凋亡,消除或减弱肿瘤对机体活性淋巴细胞的杀伤作用,从而使机体对肿瘤杀伤的免疫潜能被激活,防止了A549细胞逃避免疫监控,进而达到治疗肿瘤的目的。

了解Vp16对Fas系统的影响对肺癌的治疗具有指导意义,抑制肿瘤组织表达FasL或强化Fas的表达可能成为治疗肺癌的有效方法^[11]。0.01 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 到100 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 的Vp16均能下调FasL的表达且无显著性差异,这表明应用低于正常剂量的Vp16并非取其对肿瘤的直接杀伤作用,而是通过抑制肿瘤组织的FasL的表达,增强机体的免疫功能,防止肿瘤细

胞的免疫逃避,同时低于正常剂量的Vp16减轻了化疗药的毒副作用,与免疫制剂联合应用能起到减毒增效的作用^[12],减轻了化疗患者的痛苦,提高了康复患者的生存质量^[13]。

4 结论

Vp16以依赖于时间和剂量的方式作用于肺腺癌A549细胞的增殖,主要引起细胞坏死。不同浓度的Vp16作用于A549细胞,使其阻断在不同的细胞周期,提示:在临床选择作用于不同细胞周期的化疗药联合应用时,Vp16药物剂量不仅与抑瘤率有关,与细胞周期同样相关;不同剂量Vp16均引起A549细胞的FasL下调,提示:低于正常剂量的Vp16,在减轻化疗药物对人体毒副作用的同时,同样可以保护机体的免疫系统,起到减毒增效的作用。Fas/FasL可成为基因治疗或免疫治疗的新靶点。

参考文献

- [1] 周军民,曹建国,廖瑞芳,等.鬼臼乙叉甙对人结肠癌细胞的增殖和凋亡的影响[J].癌症,2000,19(4):328~330.
- [2] Rajashekhar G, Loganath A, Roy AC, et al. Co-expression of Fas (APO-1,CD95)/Fas ligand by BeWo and NJG choriocarcinoma cell lines [J]. Gynecol Oncol, 2003, 91(1): 101~111.
- [3] Bernstorff WV, Spanggaard RA, Chan AK, et al. Pancreatic cancer cells can immune surveillance via nonfunctional Fas (APO/CD95) receptors and aberrant expression of functional Fas ligand[J]. Surgery, 1999, 125(1):73~84.
- [4] Sejima T, Isoyama T, Miyagawa I. Alteration of apoptotic regulatory molecules expression during carcinogenesis and tumor progression of renal cell carcinoma [J]. Int J Urol, 2003, 10(9): 476~484.
- [5] 韩锐,陈晓光,周龙恩,等.抗肿瘤药物的分子药理学.见:周宏颖主编.分子药理学[M].哈尔滨:黑龙江科学技术出版社,1999.144~160.
- [6] Shimizu M, Kondo M, Ito Y, et al. Soluble Fas and Fas ligand provide new information on metastasis and response to chemotherapy in SCLC patients[J]. Cancer Detect Prev, 2005, 29(2):175~180.
- [7] Dong Xilin,Dong Lei,Li Xiaxia,et al.The expression and clinical significance of fas and fasl in lung cancer[J]. J Med University, 2003, 17(3):122~128.
- [8] Cho D, Song H, Kim YM, et al. Endogenous interleukin-18 modulates immune escape of murine melanoma cells by regulating the expression of Fas ligand and reactive oxygen intermediates[J]. Cancer Res, 2000, 60(10):2703~2709.
- [9] Li JH, Rosen D, Sondel P, et al. Immune privilege and FasL: two ways to inactivate effector cytotoxic T lymphocytes by FasL-expressing cells[J]. Immunology, 2002, 105(3): 267~277.
- [10] Ken-Lchiro Seino, Nobuhiko Kayagaki, Ko Oku-Mura. Antitumor effect of locally produced CD95 ligand [J]. Nature Medicine, 1998, 3:165~170.
- [11] Meng Y, Kang S, So J, et al. Translocation of Fas by LPA prevents ovarian cancer cells from anti-Fas-induced apoptosis [J]. Gynecol Oncol, 2005, 96(2):462~469.
- [12] Zagordzow R, Golab J. Immunomodulation by anticancer chemotherapy: more is not always better(review) [J]. Int J Oncol, 2001, 18(2):417~424.
- [13] 张丽辉,黄带发,唐建华.紫杉醇合并放疗对老年晚期非小细胞肺癌患者近期生存质量的影响[J].中国康复医学杂志,2002,17(5):300~301.