乳源抗菌 - 免疫调节融合肽对卵巢癌细胞增殖、凋亡的影响

唐宜桂 李小勤 刘 琛 雷 婷 秦宜德

摘要 目的 研究乳源抗菌 - 免疫调节融合肽(AIFP)对卵 巢癌细胞增殖、凋亡的影响。方法 采用 MTT 法测定 AIFP 对卵巢癌细胞株 SKOV3 细胞和原代培养的卵巢癌细胞增殖 的影响; 流式细胞术测定 AIFP 对 SKOV3 细胞和原代卵巢癌 细胞凋亡、周期的影响; 并用 RT-PCR 检测 AIFP 对 SKOV3 细胞及原代癌细胞凋亡和周期相关基因表达水平的影响,以 探讨其可能机制。结果 MTT 法显示 ,AIFP 对卵巢癌细胞 的增殖具有抑制作用,且具有时间和剂量依赖性,与阴性对 照组比较差异有统计学意义(P < 0.05,P < 0.01)。流式细 胞术检测结果显示 AIFP 诱导卵巢癌细胞的凋亡 具有剂量 和时间依赖性,与阴性对照组比较差异有统计学意义(P< 0.05 P < 0.01)。RT-PCR 结果表明 AIFP 可以影响细胞凋 亡和细胞周期相关基因(Akt、CDC25C 和 cyclinB1)的表达。 结论 AIFP 上调卵巢癌细胞凋亡和周期相关基因 Akt、 CDC25C 和 cyclinB1 的表达 对卵巢癌细胞株 SKOV3 具有抑 制增殖和促进凋亡的作用。

关键词 AIFP; SKOV3; 增殖; 凋亡 中图分类号 R 392.11; R 392.12

文献标志码 A 文章编号 1000 - 1492(2014)06 - 0715 - 06

牛乳铁蛋白肽(bovine lactoferricin ,LfcinB)来源于牛乳铁蛋白 N 端的 25 个氨基酸残基 ,是一种具有抗菌活性的生物活性肽^[1]。乳源免疫调节肽是源于牛乳 β-酪蛋白第 63 ~ 68 氨基酸残基上的短肽 ,其氨基酸序列为 PGPIPN ,具有抑制肿瘤生长等活性^[2-4]。乳源抗菌 – 免疫调节融合肽(antibacterial-immunomodulating fusion peptide , AIFP) 是通过柔性连接臂将上述两种小分子肽连接形成的融合多肽。该实验室的前期研究^[3-4]显示 ,卵巢癌细胞株转染了该融合肽基因能明显抑制肿瘤细胞生长。该研究将探讨 AIFP 直接作用于卵巢癌细胞 ,分析其对卵巢癌细胞增殖的影响及其可能的作用机制。

1 材料与方法

1.1 细胞株、卵巢癌临床原代细胞 卵巢癌细胞株

2014-03-20 接收

基金项目: 国家自然科学基金(编号: 30872992)

作者单位: 安徽医科大学生物化学与分子生物学教研室,合肥

230032

作者简介: 唐宜桂 ,女 ,硕士研究生;

秦宜德 男 博士 教授 硕士生导师 ,责任作者 ,E-mail: qi-nyide@ hotmail. com

SKOV3 由本实验室保存。卵巢癌样本取自安徽医科大学第一附属医院妇产科手术室 ,由本实验室进行原代培养。

1.2 药物与试剂 AIFP(上海生工生物工程有限公司合成) 纯度 > 99.8%; 紫杉醇购自深圳万乐药业; 胰岛素样生长因子(insulin-like growth factor, IGF)、表皮生长因子(epidermal growth factor, EGF)、β-雌二醇(β-Estradiol) 购自美国 Peprotech 公司; MTT、1640 培养基和 DMEM 培养基购自美国 Gibco公司; 胎牛血清购自浙江天杭生物科技有限公司; I型、II型胶原蛋白酶购自美国 Life 公司; RT-PCR 试剂盒购自美国 Fermentas 公司。

1.3 方法

1.3.1 细胞培养 人卵巢癌细胞株 SKOV3 培养在含 10% 胎牛血清 RPMI-1640 培养基(含 $100~\mu g/ml$ 青霉素和 $100~\mu g/ml$ 链霉素)中,在 $37~\%~5\%~CO_2$ 的细胞培养箱中培养,用 0.25% 胰蛋白酶消化传代 取对数生长期的细胞进行试验。从无菌临床手术室取人卵巢癌组织块,放于预先准备的无菌的盛有 PBS 缓冲液的培养瓶中,在无菌环境中用 PBS 缓冲液冲洗癌组织块,然后用无菌眼科剪剪成 $1~mm^3$ 左右的小块,放入无菌 15~ml 离心管中,用 0.05% 的 I 型胶原酶在 37~% 消化 20~30~min 后,取上层细胞悬液 800~r/min 离心 10~min ,收集细胞计数,配制成 10^5 个/ml 的细胞悬液,并用台盼蓝对细胞活力进行检测,将细胞培养在含有 EGF、IGE 和 β -雌二醇的 RPMI-1640~r10% 胎牛血清的培养基中 37~%~r5% $CO_2~r$ 1中培养,取对数生长期的细胞进行试验。

1.3.2 荧光免疫方法鉴定原代卵巢癌细胞 将无菌的细胞爬片放在 6 孔板孔底 ,培养的原代细胞用 4% 胰蛋白酶消化后 ,调整细胞浓度至 10~000 个 ,每孔加入 1 ml 细胞悬液 ,放于 $37~ \text{℃} 、5\%~ \text{CO}_2$ 中培养培养过夜 ,第 2 天 ,吸尽细胞培养液 ,加入新鲜配制的 2% 多聚甲醛固定细胞 10~min ,PBS 洗 3 次 ,每次 5 min。用 0.3% 的 Triton+00 对细胞透化处理 10~min ,PBS 洗 3 遍 ,每次 5 min。用 10% 二抗同源血清封闭 30~min ,PBS 洗 3 遍 ,每次 5 min。加入一抗CK7(1:200) 4~℃解育过夜(大于 18~h) ,PBS 洗 3 遍 ,每次 5 min。加入荧光二抗(1:100) 37~℃解育

- 1 h ,PBS 洗 3 遍 ,每次 5 min。加入 Hoechest 33258 染色细胞 10 min ,PBS 洗 3 遍 ,每次 5 min ,去除多余的 Hoechest 33258。取出细胞爬片 ,正面向下放在载玻片上封片。在荧光显微镜下观察。上述的试剂均用 PBS 配制。
- 1.3.3 MTT 法检测细胞增殖 对数生长期细胞配制成细胞悬液 ,按每孔 5 000 个细胞种于 96 孔板中 待细胞贴壁后 ,以紫杉醇作为阳性药物 ,每孔加入不同浓度的 AIFP ,分别培养 24、48、72 h 后每孔加入 MTT(5 mg/ml) 20 μ l ,继续孵育 4 h 后 ,终止培养 吸取孔内液体 ,每孔加入 150 μ l DMSO ,振荡 10 min μ 490 nm 波长下测定各孔吸光度(OD) ,每组 5 个复孔 , 计算 每组均值。细胞存活率(%) = [(OD_{实验组} OD_{空白})/(OD_{阴性对照组} OD_{空白})] × 100%。
- 1.3.4 AnnexinV/PI 双染检测细胞凋亡 用不含EDTA 的 0.4% 胰蛋白酶消化并收集对数生长期的细胞 调整细胞浓度 ,接种于 6 孔板中 ,每孔接种细胞 10^4 个 ,置 37 °C、5% CO $_2$ 中培养至细胞贴壁 ,每孔加入不同浓度的 AIFP ,分别培养 24、48、72 h 后收集细胞。用冷的 PBS 洗涤 2 次 ,每管加入 500 μ l Binding Buffer 悬浮细胞 ,每管加入 5 μ l AnnexinV-FITC 混匀 ,然后加入 5 μ l PI 混匀 ,室温避光反应 15 min 后 在流式细胞仪上进行检测 ,并以未处理的细胞为阴性对照 ,紫杉醇处理的细胞为阳性对照 ,用 Modfit 软件进行分析。
- 1.3.5 RT-PCR 检测凋亡相关基因的表达 设计基因 Akt、CDC25 C、cyclinB1 及内参 β-actin 引物序列和片段长度见表 1。PCR 目的基因引物及内参由上海生工生物工程有限公司合成。TRIzol 法提取总RNA 然后分别逆转录合成 cDNA ,再进行 PCR 扩增。PCR 条件: Akt 为 94 $^{\circ}$ 4 min ,94 $^{\circ}$ 30 s 59 $^{\circ}$ 退火 30 s ,72 $^{\circ}$ 30 s 。CDC25 C 为 94 $^{\circ}$ 4 min ,94 $^{\circ}$ 30 s ,60 $^{\circ}$ 记火 30 s ,72 $^{\circ}$ 30 s 。CDC25 C 为 94 $^{\circ}$ 4 min ,94 $^{\circ}$ 30 s ,72 $^{\circ}$ 30 s 。GDC25 C 为 94 $^{\circ}$ 4 min ,94 $^{\circ}$ 30 s ,72 $^{\circ}$ 30 s 。GDC25 C 为 94 $^{\circ}$ 4 min ,94 $^{\circ}$ 30 s ,72 $^{\circ}$ 30 s 。GDC25 C 为 94 $^{\circ}$ 4 min ,94 $^{\circ}$ 30 s ,56 $^{\circ}$ 记火 30 s ,72 $^{\circ}$ 30 s .60 $^{\circ}$ 记火 30 s ,72 $^{\circ}$ 30 s .60 $^{\circ}$ 记火 30 s .72 $^{\circ}$ 30 s .60 $^{\circ}$ 记火 30 s .72 $^{\circ}$ 30 s .60 $^{\circ}$ 日的基因与内参均扩增 35 个循环。
- **1.4** 统计学处理 采用 SPSS 13.0 统计软件分析,数据以 $\bar{x} \pm s$ 表示,用 t 检验进行差异分析。

2 结果

2.1 免疫荧光法检测原代细胞的纯度 特异性抗体 CK7 作为一抗,用带有 FITC 免疫荧光的二抗,对癌细胞膜进行染色,用 Hochest 33258 对细胞核进行

表 1 Akt、CDC25C、cyclinB1 及内参 β-actin 引物序列和片段长度

基因	引物序列(5´-3´)	片段长度(bp)
Akt	F: CGGGGTAGGGAAGAAACTATC	185
	R: TGACAGAGTGAGGGGACACA	
CDC25C	F: GCTAACAAGTCACCAAAAGACA	230
	R: TCCCTGAACCAATACAAATCTC	
cyclinB1	F: AGGTCCATCTCAGGTTCCACTT	296
	R: GAGTAGGCGTTGTCCGTGAT	
β-actin	F: CGGGAAATCGTGCGTGAC	434
	R: TGGAAGGTGGACAGCGAGG	

染色。荧光显微镜下 癌细胞膜带有绿色荧光 癌细胞核带蓝色荧光 ,见图 1。从图 1 可知 ,培养的细胞是卵巢癌细胞 ,其纯度为 84.61% ,可以进行下步实验。

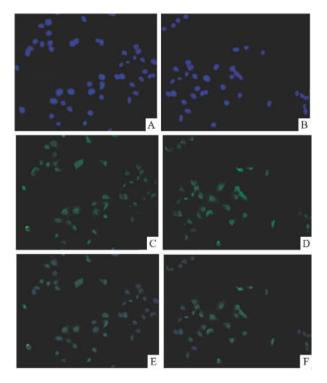


图 **1** 免疫荧光鉴定原代卵巢癌细胞的结果 ×200 A、B: Hochest 33258; C、D: FITC; E、F: 为 A、C 和 B、D 两张图片叠加的结果

2.2 AIFP 对 SKOV3 细胞增殖的影响 不同浓度的融合肽作用于 SKOV3 细胞不同时间 随着浓度的增加和作用时间的延长 ,细胞的存活率降低。以不处理作为阴性对照 ,以 $0.5~\mu g/ml$ 紫杉醇处理作为阳性对照 ,AIFP 组对 SKOV3 细胞增殖的抑制率随 AIFP 浓度增加和作用时间的延长而增加 ,与阴性对照组比较差异有统计学意义 (P < 0.05~P < 0.01)。根据数据作出生长抑制曲线 ,然后根据曲线求出 AIFP 作用于 SKOV3 细胞 24、48~a72~b 的 1050分别

为 2. 75×10^{-4} 、3. 96×10^{-5} 和 3. 96×10^{-6} mg/ml。 见图 2。

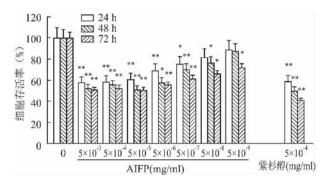


图 2 AIFP 对卵巢癌 SKOV3 细胞增殖的影响 与阴性对照组比较: $^*P < 0.05$, $^{**}P < 0.01$

2.3 **AIFP** 肽对原代卵巢癌细胞增殖的影响 不同浓度的 AIFP 作用于原代卵巢癌细胞 24.48.72 h后的细胞存活率 ,以 0.5 μ g/ml 的紫杉醇做为阳性对照 培养液作为阴性对照。根据数据作出生长抑制曲线 ,然后根据曲线求出 AIFP 作用于原代卵巢

癌细胞 $24 \times 48 \times 72 \text{ h}$ 的 ID_{50} 分别为 $1.74 \times 10^{-4} \times 2.33 \times 10^{-5}$ 和 3.12×10^{-6} mg/ml。与阴性对照组比较 AIFP 各浓度处理原代卵巢癌细胞存活率明显下降,差异有统计学意义(P < 0.05 ,P < 0.01) ,且有时间 和剂量依赖性 ,见图 3。

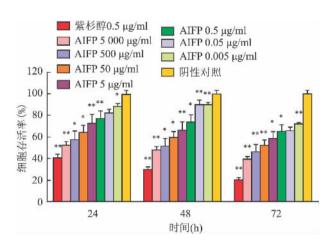
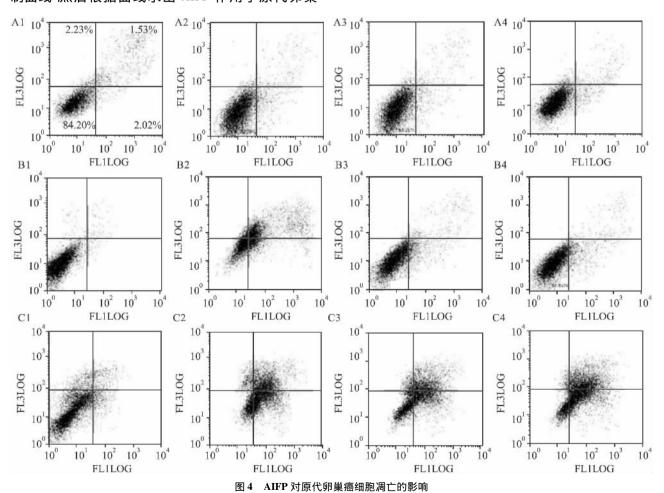


图 3 AIFP 对原代卵巢癌细胞增殖的影响与阴性对照组比较: $^*P < 0.05$, $^{**}P < 0.01$



A: 24 h; B: 48 h; C: 72 h; 1: 阴性对照组; 2: 阳性对照组; 3: 高浓度 AIFP 组(AIFP 的浓度为 5×10^{-3} mg/ml); 4: 低浓度 AIFP 组(AIFP 的浓度为 5×10^{-6} mg/ml)

2.4 AIFP 对原代卵巢癌细胞和 SKOV3 细胞凋亡的影响 用不同浓度的 AIFP 作用于原代卵巢癌细胞和 SKOV3 细胞 24、48 和 72 h 后细胞凋亡的结果 培养液作为阴性对照 阳性对照用 0.5 μg/ml 紫

杉醇处理 ,与阴性对照组比较 AIFP 组对卵巢癌细胞凋亡的影响随 AIFP 浓度增加和作用时间的延长而增加 ,见图 4、5。

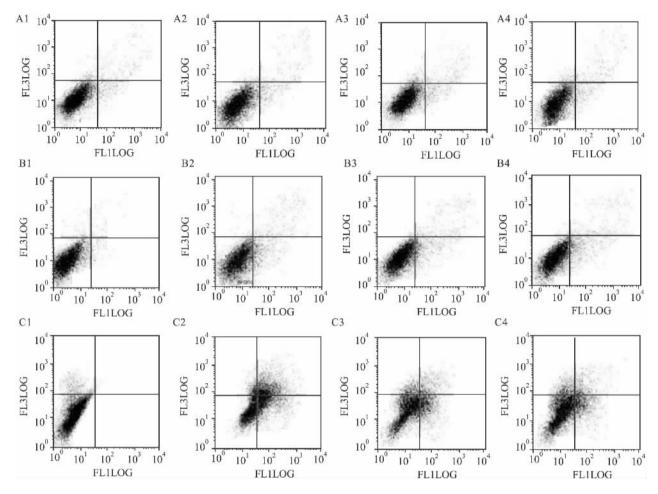


图 5 AIFP 对卵巢癌 SKOV3 细胞凋亡的影响

A: 24 h; B: 48 h; C: 72 h; 1: 阴性对照组; 2: 阳性对照组; 3: 高浓度 AIFP 组(AIFP 的浓度为 5×10^{-3} mg/ml); 4: 低浓度 AIFP 组(AIFP 的浓度 5×10^{-6} mg/ml)

2.5 RT-PCR 检测卵巢癌相关基因表达水平的变化 AIFP 下调 SKOV3 细胞中 $Akt \times CDC25C \times cyclin B1$ 基因的表达水平 ,且随 AIFP 浓度的增加和作用时间的延长而更加明显 ,与阴性对照组比较差异有统计学意义(P < 0.05 P < 0.01) ,见图 6×7 。

3 讨论

LfcinB 是一类富含色氨酸的小分子抗菌肽,由牛乳铁蛋白在消化道内经胃蛋白酶水解而产生。 LfcinB 具有抗菌、抑杀肿瘤细胞^[5-6]等多种生物学功能,可用于保健食品、化妆品、药品等。乳源免疫调节肽能促进机体的免疫、抗氧化、延缓机体衰老和抗疲劳等多种功能。本实验室前期研究^[7-8]显示,

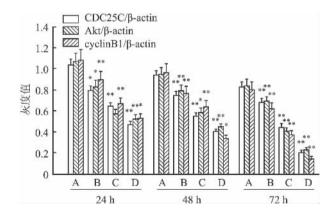


图 6 AIFP 对 SKOV3 细胞凋亡和周期相关基因表达的影响 A: 阴性对照组; B: AIFP 5×10^{-3} mg/ml; C: AIFP 5×10^{-6} mg/ml; D: AIFP 5×10^{-9} mg/ml; 与阴性对照组比较: * P < 0.05, ** P < 0.01

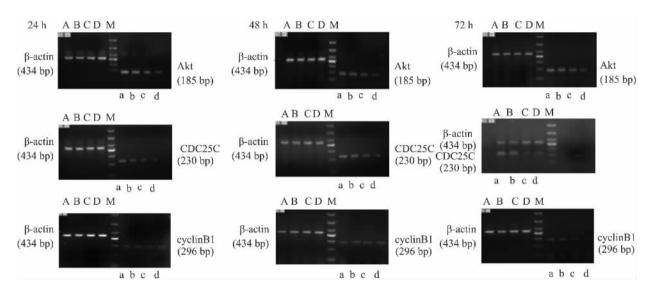


图 7 AIFP 对 SKOV3 细胞凋亡和周期相关基因表达的影响

Axa: 阴性对照组; Bxb: AIFP 的浓度为 5×10⁻⁹ mg/ml; Cxc: AIFP 的浓度为 5×10⁻⁶ mg/ml; Dxd: AIFP 的浓度为 5×10⁻³ mg/ml; M: DNA Marker DL1000

将 LfcinB 和免疫调节肽通过柔性连接臂^[9] (GGGGS)连接,形成融合肽,并在大肠杆菌表达系统中稳定表达。研究^[10]表明融合肽在抑制细胞增殖和抗菌方面有一定的效果,本实验将在前期研究结果中进一步研究融合肽对卵巢癌细胞株 SKOV3 细胞增殖和凋亡方面的影响。

Akt 又称蛋白激酶 B(protein kinases B ,PKB) ,是一种丝氨酸/苏氨酸蛋白激酶 ,是磷脂酰肌醇-3-激酶(phosphatidylinositol 3-kinases ,PI3K) 下游的靶蛋白 ,是 PI3K/Akt 信号途径的中心环节 ,该信号途径参与调节细胞的存活、凋亡、扩增、恶性肿瘤的发生及化疗耐药等[11]。 PI3K/Akt 卵巢癌中高表达 ,与卵巢癌细胞的凋亡相关[12]。

CDC25C 即细胞分裂周期蛋白 25 同源蛋白 是一种细胞分裂周期蛋白 ,在真核细胞有丝分裂中期重要作用 ,是调控细胞周期进入 M 期的关键因子之一。CDC25C 是 CDC2/cyclinB 的主要激活物 , CDC2/cyclinB 是一个主要的 G_2 /M 期转变在 G_2 期检查点的总开关 G_2 别检查点的总开关 G_2 别检查点的总开关处于"关闭"状态 ,发生 G_2 /M 期阻滞。

cyclinB 即细胞周期蛋白 B ,分为 6 中亚型 ,cyclinB1-6 在 S 期开始表达 在 G_2/M 期达到峰值 ,到 有丝分裂中后期消失 G_2/M 期转换 ,甚至导致细胞增生失控以及恶性转化。研究 G_2/M 期转换 ,甚至导致细胞增生失控以及恶性转化。研究 G_2/M 制制 G_2/M 以一

clinB 表达 结果造成 G_2/M 期阻滞 ,细胞生长被抑制 ,并诱导细胞凋亡。

本实验用 MTT 法检测显示 AIFP 作用卵巢癌细胞株 SKOV3 细胞后 ,细胞的增殖减少 ,RT-PCR 检测结果显示 ,AIFP 作用后的 SKOV3 细胞的 Akt、CDC25C 和 cyclinB1 在一定范围内随时间和剂量的增加表达水平降低 ,说明 AIFP 对 SKOV3 细胞增殖和凋亡的影响可能是通过影响 Akt、CDC25C 和 cyclinB1 而发挥作用 ,为深入研究 AIFP 抗肿瘤的作用机制提供了可靠的依据。

参考文献

- [1] Ellman M B ,Kim J ,An H S ,et al. Lactoferricin enhances BMP7– stimulated anabolic pathways in intervertebral disc cells [J]. Gene , 2013 524(2):282 –91.
- [2] Wei W , Fang G , Cai W , et al. PGPIPN , a therapeutic hexapeptide , suppressed human ovarian cancer growth by targeting BCL2
 [J]. PLoS One 2013 & (4): e60701.
- [3] 魏 彩 秦宜德 郑 欣 等. 乳源免疫调节肽体外抑制人卵巢 癌细胞侵袭和转移[J]. 中国药理学通报 2013 29(1):42 – 8
- [4] 郑 欣 何晓光 张文晓 等. 免疫调节肽对卵巢癌 skov3 细胞 凋亡及相关基因表达的影响[J]. 安徽医科大学学报 2013 48 (7):758-62.
- [5] Fiat A M ,Samour D ,Jolles P ,et al. Biologically active peptides from milk proteins with emphasis on two examples concerning antithrombotic and immunomodulating activities [J] Dairy Sci ,1993 , 76(1):301-10.
- [6] Mader J S Richardson A Salsman J et al. Bovine lactoferricin causes apoptosis in Jurkat T-leukemia cells by sequential permeabili-

- zation of the cell membrane and targeting ofmitochondria [J]. Exp Cell Res 2007 313(12): 2634 50.
- [7] 李素萍 秦宜德 董琼珠 等. 饲喂乳源免疫调节肽对大鼠生长 和免疫的影响 [J]. 安徽医科大学学报 ,2005 ,40(6): 499 501.
- [8] 顾 芳 秦宜德 董华胜 等. 乳源免疫调节肽对小鼠抗氧化和抗疲劳作用研究[J]. 营养学报 2006 28(4):326-8.
- [9] Ikeda M Nozaki A Sugiyama K et al. Characterization of antiviral activity of lactoferrin against hepatitis C virus infection in human cultured cells [J]. Virus Res 2000 66(1):51-63.
- [10] 张文晓 秦宜德 何晓光 等. 乳铁蛋白抗菌 乳源免疫调节肽的载体构建及在大肠杆菌中的表达和纯化[J]. 安徽医科大学学报 2012 47(6):641-4.
- [11] Levine D A, Bogomolniy F, Yee C J, et al. Frequent mutation of the PI3KCA gene in ovarian and breast cancers [J]. Clin Cancer

- Res , 2005 , 11(8): 2875 8.
- [12] Arboleda M J, Lyons J F, Kabbinavar F F, et al. Overexpression of Akt2 protein kinase beta leads to up-regulation of betal integrins increased invasion, and metastasis of human breast and ovarian cancer cells [J]. Cancer Res., 2003, 63(2): 196-206.
- [13] Shibuya E K. G₂ cell cycle arrest-a direct link between PKA and Cdc25C[J]. Cell Cycle , 2003 , 2(1): 39 - 41.
- [14] Jean C S , Se J J , Fadlo R K , et al. Overexpression of cyclin B1 in early-stage non-small cell lung cancer and its clinical implication [J]. Cancer Res , 2000 , 60(1): 4000 4.
- [15] Ho Y S , Duh J S , Jeng J H , et al. Griseofulvin potentiates antitumorigenesis effects of no odazole through indution of apoptosis and G₂/M cell cycle arrest in human coloredal cancer cells [J]. Int J Cancer , 2001 , 91(3): 393 401.

Effect of antibacterial-immunomodulating fusion peptide on proliferation and apoptosis

Tang Yigui , Li Xiaoqin , Liu Chen ,et al

(Dept of Biochemistry and Molecular Biology Anhui Medical University Hefei 230032)

Abstract *Objective* To study the effect of immunomodulating fusion peptide (AIFP) on human ovarian cancer cell proliferation and apoptosis. *Methods* The ovarian cancer cell proliferation of both the SKOV3 and primary treading with AIFP *in vitro* were assayed by MTT method. Apoptotic ratios of these cells were measured by flow cytometry (FCM) *in vitro*. The mRNAs of genes (Akt ,CDC25C and cyclinB1) related to cell apoptotis and proliferation were assayed by RT-PCR. *Results* Compared with the control group , AIFP had significant effect on inhibiting cell proliferation and promoted its apoptosis (P < 0.05, P < 0.01), which were similar in primary ovarian cancer cells (P < 0.05, P < 0.01). By RT-PCR analysis , AIFP could significantly decrease the expressions of genes (Akt ,CDC25C and cyclinB1) related to cell apoptosis and proliferation in SKOV3 cell line. *Conclusion* AIFP can decrease the proliferation of human ovarian cancer cell and induce their apoptosis. AIFP can down-regulate Akt ,CDC25C and cyclinB1 genes expressions , which may affect ovarian cancer cell proliferation and apoptosis.

Key words AIFP; SKOV3; proliferation; apoptosis

(上接第714页)

(CTRL group) . After 4 months the body weight and serum lipid profiles were detected. Leydig cells were evaluated by 3 β -HSD immunohistochemical staining. Expressions of steroidogenic acute regulatory protein (StAR) and cytochrome P450 Cholestero side chain lyase (P450scc) were determined by RT-PCR and Western blot. **Results** The high-fat diet led to a significant increase in body weight total cholesterol (TC) and low density lipoprotein cholesterol (LDL-C) in HL group and SIMV group as compared to CTRL group (P < 0.05). A significant decrease in body weight and serum TC was noticed in SIMV group in comparison with HL group (P < 0.05). The decreased mRNA and protein expressions of testicular StAR and P450scc were observed in hyperlipidemic mice as compared to CTRL group (P < 0.05). The StAR and P450scc expressions were significantly improved in SIMV group in comparison with the HL group (P < 0.01). There were no significant differences of Leydig cells number among these experimental groups. **Conclusion** SIMV may have a role in protecting Leydig cell function against metabolic damage caused by HL.

Key words testis; StAR; P450scc; hyperlipidemia; simvastatin