

姜黄素对胰腺癌细胞上皮间质转化的影响

庞慧芳, 覃华, 赵秋, 许琮, 赵慧贞, 朱亮, 黎培员, 李德民

庞慧芳, 覃华, 赵秋, 许琮, 赵慧贞, 朱亮, 黎培员, 李德民, 华中科技大学同济医学院附属同济医院消化内科 湖北省武汉市 430030

庞慧芳, 包头医学院第二附属医院消化内科 内蒙古自治区包头市 014030

庞慧芳, 住院医师, 主要从事消化系肿瘤的临床与基础研究。

作者贡献分布: 此课题由庞慧芳与李德民设计; 研究过程由庞慧芳、覃华与赵慧贞操作完成; 研究所用新试剂与分析工具由赵秋提供; 数据分析由朱亮与黎培员完成; 本论文写作由庞慧芳与许琮完成。

通讯作者: 李德民, 副主任医师, 430030, 湖北省武汉市解放大道1095号, 华中科技大学同济医学院附属同济医院消化内科 deminli@126.com

电话: 027-83663334

收稿日期: 2014-03-27 修回日期: 2014-04-22

接受日期: 2014-04-30 在线出版日期: 2014-06-28

Curcumin inhibits TGF- β 1-induced epithelial-mesenchymal transition of pancreatic cancer cells

Hui-Fang Pang, Hua Qin, Qiu Zhao, Cong Xu, Hui-Zhen Zhao, Liang Zhu, Pei-Yuan Li, De-Min Li

Hui-Fang Pang, Hua Qin, Qiu Zhao, Cong Xu, Hui-Zhen Zhao, Liang Zhu, Pei-Yuan Li, De-Min Li, Department of Gastroenterology, Tongji Hospital, Tongji Medical College of Huazhong University of Science and Technology, Wuhan 430030, Hubei Province, China

Hui-Fang Pang, Department of Gastroenterology, the Second Affiliated Hospital of Baotou Medical College, Baotou 014030, Inner Mongolia Autonomous Region, China

Correspondence to: De-Min Li, Associate Chief Physician, Department of Gastroenterology, Tongji Hospital, Tongji Medical College of Huazhong University of Science and Technology, 1095 Jiefang Avenue, Wuhan 430030, Hubei Province, China. deminli@126.com

Received: 2014-03-27 Revised: 2014-04-22

Accepted: 2014-04-30 Published online: 2014-06-28

Abstract

AIM: To investigate the effect of curcumin on epithelial-mesenchymal transition (EMT) of pancreatic cancer cells and the implications for pancreatic cancer invasion and metastasis.

METHODS: Three pancreatic cancer cell lines PANC-1, AsPC-1 and BxPC-3, with various features of cell differentiation, were used. Total proteins extracted from them were used to determine protein expression of EMT mark-

ers E-cadherin and Vimentin by Western blot. PANC-1 cells, which have the capability of low differentiation and strong invasion and metastasis, were treated with transforming growth factor beta 1 (TGF- β 1) at a final concentration of 10 ng/mL for 24 h, and cellular morphological changes were observed under a microscope. PANC-1 cells were then treated with 10 ng/mL TGF- β 1, 10 μ mol/L curcumin + 10 ng/mL TGF- β 1, and 10 μ mol/L curcumin, respectively. Untreated PANC-1 cells were used as normal controls. Total RNA and proteins were extracted to assay the expression of E-cadherin and Vimentin by real-time PCR and Western blot.

RESULTS: Western blot results showed that, the expression of E-cadherin protein in pancreatic cancer cell lines PANC-1, AsPC-1 and BxPC-3 increased in the ascending order (1.00 \pm 0.00, 1.36 \pm 0.04, 2.14 \pm 0.06, P < 0.05), but Vimentin decreased gradually (1.00 \pm 0.00, 0.60 \pm 0.05, 0.49 \pm 0.04, P < 0.05), which indicated that poorly differentiated PANC-1 cells had the most remarkable mesenchymal phenotype and stronger potential ability of invasion and metastasis than moderately and well differentiated AsPC-1 and BxPC-3 cells. TGF- β 1 induced PANC-1 cells to present typical morphological changes of EMT. Real-time PCR and Western blot indicated that compared with the control group, the expression of E-cadherin in the TGF- β 1 group was down-regulated significantly at both mRNA and protein levels (P < 0.05), and Vimentin expression was up-regulated remarkably (P < 0.05), which suggested that TGF- β 1 can promote the EMT of PANC-1 cells. However, compared with the TGF- β 1 group, the mRNA and protein expression of E-cadherin was up-regulated gradually in the Cur + TGF- β 1 and Cur group (P < 0.05 for both), and that of Vimentin was down-regulated (P < 0.05 for both).

CONCLUSION: Curcumin can inhibit TGF- β 1-induced EMT of PANC-1 cells.

© 2014 Baishideng Publishing Group Inc. All rights reserved.

■背景资料

胰腺癌是一种预后极差的消化系恶性肿瘤, 5年生存率低于5%, 它具有较强的侵袭转移能力和放化疗抵抗性。上皮间质转化(epithelial-mesenchymal transition, EMT)在许多恶性肿瘤的侵袭和转移过程中起到重要作用。

■同行评议者

谭晓冬, 教授, 中国医科大学附属盛京医院

■研发前沿

手术切除、放疗和吉西他滨为基础的化疗手段对治疗侵袭转移性胰腺癌都具有缺陷和不足，因此研发出更加有效的治疗药物是我们亟待解决的问题。

Key Words: Curcumin; Pancreatic cancer; Epithelial-mesenchymal transition

Pang HF, Qin H, Zhao Q, Xu C, Zhao HZ, Zhu L, Li PY, Li DM. Curcumin inhibits TGF- β 1-induced epithelial-mesenchymal transition of pancreatic cancer cells. Shijie Huaren Xiaohua Zazhi 2014; 22(18): 2565-2571 URL: <http://www.wjgnet.com/1009-3079/22/2565.asp> DOI: <http://dx.doi.org/10.11569/wcj.v22.i18.2565>

摘要

目的：探讨姜黄素(curcumin, Cur)抑制胰腺癌细胞上皮间质转化(epithelial-mesenchymal transition, EMT)及其影响胰腺癌侵袭转移的潜在机制。

方法：常规培养3种不同分化特征的胰腺癌细胞株PANC-1、AsPC-1、BxPC-3细胞，采用Western blot法检测其EMT标志物E-cadherin、Vimentin蛋白的表达。以终浓度10 ng/mL的转化生长因子- β 1(transforming growth factor beta1, TGF- β 1)处理低分化PANC-1细胞24 h后，在倒置显微镜下观察其形态变化。分别以10 ng/mL TGF- β 1、10 μ mol/L Cur+10 ng/mL TGF- β 1、10 μ mol/L Cur处理PANC-1细胞，另设空白对照组，分别采用Real-time PCR及Western blot法检测各组E-cadherin、Vimentin表达变化。

结果：Western blot结果显示，PANC-1、AsPC-1、BxPC-3细胞的E-cadherin蛋白表达依次增强(1.00 ± 0.00 、 1.36 ± 0.04 、 2.14 ± 0.06 , $P < 0.05$)，而Vimentin表达则依次减弱(1.00 ± 0.00 、 0.60 ± 0.05 、 0.49 ± 0.04 , $P < 0.05$)，这表明低分化的PANC-1细胞间质特性最强。TGF- β 1刺激PANC-1细胞发生典型的EMT形态变化。Real-time PCR和Western blot结果均显示，PANC-1细胞经姜黄素及TGF- β 1处理后，与对照组相比，TGF- β 1组E-cadherin mRNA及蛋白表达均明显下调(分别为 0.67 ± 0.05 、 0.47 ± 0.05 , $P < 0.05$ vs 对照组)，Vimentin基因mRNA及蛋白则明显上调(分别为 2.38 ± 0.14 、 1.43 ± 0.07 , $P < 0.05$ vs 对照组)，说明TGF- β 1促进PANC-1细胞EMT过程。而与TGF- β 1组相比，Cur+TGF- β 1及Cur组的E-cadherin表达具有上调趋势(mRNA分别为 0.98 ± 0.06 、 1.34 ± 0.08 , $P < 0.05$ vs TGF- β 1组；蛋白为 0.32 ± 0.04 、 0.68 ± 0.06 , $P < 0.05$ vs TGF- β 1组)，Vimentin却下调(mRNA分别为 0.63 ± 0.08 、 0.99 ± 0.07 , $P < 0.05$ vs TGF- β 1组；蛋白分别为 1.01 ± 0.14 、 0.57 ± 0.06 , $P < 0.05$ vs TGF- β 1组)，其蛋白与mRNA表达结果基本

一致。这表明姜黄素具有阻断TGF- β 1诱导的PANC-1细胞EMT效应。

结论：姜黄素能够阻断TGF- β 1诱导的PANC-1细胞的EMT过程，从而抑制其侵袭转移。

© 2014年版权归百世登出版集团有限公司所有。

关键词：姜黄素；胰腺癌；上皮间质转化

核心提示：上皮间质转化(epithelial-mesenchymal transition, EMT)是包括胰腺癌在内的多种肿瘤浸润、生长、侵袭和转移的重要机制之一，姜黄素具有抑制转化生长因子- β 1(transforming growth factor beta 1)诱导的胰腺癌PANC-1细胞的EMT过程，从而起到抗肿瘤作用。

庞慧芳，覃华，赵秋，许琼，赵慧贞，朱亮，黎培员，李德民. 姜黄素对胰腺癌细胞上皮间质转化的影响. 世界华人消化杂志 2014; 22(18): 2565-2571 URL: <http://www.wjgnet.com/1009-3079/22/2565.asp> DOI: <http://dx.doi.org/10.11569/wcj.v22.i18.2565>

0 引言

胰腺癌是胰腺导管上皮细胞来源的恶性肿瘤，其侵袭和远处转移能力较强。目前认为，上皮间质转化(epithelial-mesenchymal transition, EMT)是包括胰腺癌在内的多种肿瘤浸润、生长、侵袭和转移的重要机制之一^[1-3]。EMT是指上皮细胞在特定情况下失去其极性向间质细胞表型转变的过程，它具有促进肿瘤侵袭、转移播散和获得治疗耐受等作用^[1,4]，其特点为细胞黏附性下降或消失，极性丧失，细胞运动能力和侵袭力增强。EMT是胰腺癌具有高度转移潜能的基础。EMT发生的标志性事件是上皮标志物E-cadherin表达的缺失与减弱，而间质标志物Vimentin表达增强^[5]。

近年来人们围绕转化生长因子(transforming growth factor, TGF)/SMADs、Ras/ERK1/2、Wnt/ β -catenin等EMT相关信号通路及其信号靶点广泛开展研究，目的是寻找抑制或逆转肿瘤细胞EMT的分子机制，以便研发出控制肿瘤侵袭、转移的靶向药物。中药姜黄素的抗纤维化及抗肿瘤作用已被广泛证实，但以往的研究多集中在姜黄素对肿瘤细胞增殖、凋亡方面^[6,7]，关于针对其在肿瘤细胞EMT方面的研究甚少。

本研究选择3种不同分化特征的胰腺癌细胞株PANC-1、AsPC-1、BxPC-3，从蛋白水平检

测其上皮与间质标志物, 并选择其中一种间质表型最显著、潜在侵袭能力最强的一种细胞株作为主要研究对象。人们认为, TGF- β /SMADs是EMT最经典的信号通路, TGF- β 诱导胰腺癌细胞发生EMT是促进胰腺癌侵袭和转移的重要原因之一^[8]。本小组前期研究证实, 以10 ng/mL TGF- β 1处理胰腺癌BxPC-3细胞后, 其EMT相关分子E-cadherin表达下调, Vimentin表达上调, 促进胰腺癌细胞发生EMT^[9]。因此, 我们使用姜黄素与TGF- β 1处理潜在转移能力最强的胰腺癌细胞, 检测其上皮和间质标志物, 分析探讨姜黄素对TGF- β 1诱导的胰腺癌细胞EMT的影响。

1 材料和方法

1.1 材料 人胰腺癌细胞株PANC-1、AsPC-1、BxPC-3细胞由同济医院肝病研究所保存备用。RPMI 1640高糖培养基购自美国Gibco公司。胎牛血清购自美国Hyclone公司。姜黄素(curcumin, Cur)(纯度>95%)购自美国Sigma公司。TGF- β 1冻干粉购自美国Peprotech公司。E-cadherin兔抗人多克隆抗体、Vimentin兔抗人多克隆抗体购自美国Proteintech公司。 β -actin兔抗人单克隆抗体、辣根过氧化物酶标记山羊抗兔IgG购自武汉谷歌生物公司。BCA蛋白定量试剂盒购自武汉博士德生物公司。Western凝胶试剂盒购自武汉博士德生物公司。TRIzol试剂购自美国Invitrogen公司。Real-time PCR逆转录试剂盒及SYBR Green Master Mix购自日本TaKaRa公司。NanoDrop 2000微量分光光度计购自美国Thermo Fisher公司, PCR引物由上海生工生物有限公司合成。

1.2 方法

1.2.1 Western blot法检测胰腺癌PANC-1、AsPC-1、BxPC-3细胞E-cadherin、Vimentin蛋白表达: (1)常规培养3种不同分化特征的胰腺癌细胞株PANC-1、BxPC-3、ASPC, 以RIPA蛋白裂解液裂解细胞提取其总蛋白, BCA法测定样本蛋白浓度, 再将蛋白样品与5×SDS蛋白上样缓冲液按4:1混匀后, 于100 °C煮沸10-15 min使蛋白完全变性; (2)每个样本以等量蛋白(30 μ g)加样并进行10%SDS-PAGE凝胶电泳, 将蛋白转至PVDF膜上, 5%牛奶封闭液封闭后, 分别按比例稀释孵育E-cadherin(130 kDa, 1:1000)、Vimentin(54 kDa, 1:1000)、 β -actin(43 kDa, 1:1000)一抗以及相应的HRP标记二抗, ECL显色; (3)用BioDoc-It 220凝胶成像系统(美国UVP

公司)以及Image J分析软件对图像条带作半定量分析比较EMT标志物的表达, 并间接判断其细胞表型的潜在侵袭转移能力。

1.2.2 TGF- β 1处理胰腺癌PANC-1细胞形态学观察: (1)将常规培养的PANC-1细胞待生长融合度达到70%时, 用PBS清洗后以新鲜无血清培养基饥饿培养12 h; (2)实验组加入TGF- β 1使终浓度为10 ng/mL, 对照组无需加药, 继续培养24 h; (3)在倒置相差显微镜下观察两组细胞的形态变化并拍照记录。

1.2.3 姜黄素对胰腺癌PANC-1细胞EMT的影响:

(1)Real-time PCR检测PANC-1细胞E-cadherin、Vimentin的mRNA表达: 将胰腺癌PANC-1细胞先用无血清培养基饥饿培养12 h, 再分别以10 ng/mL TGF- β 1、10 μ mol/L Cur+10 ng/mL TGF- β 1、10 μ mol/L Cur处理, 未用药处理组设为对照组, 处理48 h后采用TRIzol试剂盒提取细胞总RNA。采用NanoDrop 2000微量分光光度计测定RNA浓度和纯度, 再以TaKaRa逆转录试剂盒将RNA逆转录为cDNA, 使用SYBR Green试剂盒配制PCR反应液, 在StepOne Real-time PCR systems(ABI, USA)上按反应条件进行Real-time PCR反应。每组设3个复孔, 设 β -actin为内参。E-cadherin上游引物序列为5'-ACAGCCCC-GCCTTATGATTCTC-3', 下游引物序列为5'-AAGCGATTGCCCATTCGTT-3'; Vimentin上游引物序列为5'-ACAGCCCCGCCTTAT-GATTCTC-3', 下游引物序列为5'-GACATGCT-GTTCCTGAATCTGAG-3'; β -actin上游引物序列为5'-GTTGCCTTACACCCTTCTTG-3', 下游引物序列为5'-GACTGCTGTCACCTCACCGT-3'。PCR反应条件为: 95 °C 30 s, 95 °C 5 s, 60 °C 30 s, 40个循环。将对照组mRNA表达量定为100%, 以 $2^{\Delta\Delta Ct}$ 法计算E-cadherin、Vimentin mRNA相对表达量, 并分析比较各组基因表达差异; (2)Western blot法检测PANC-1细胞E-cadherin、Vimentin的蛋白表达: 将PANC-1细胞以姜黄素和TGF- β 1如同上述处理48 h后, 以RIPA蛋白裂解液提取细胞总蛋白, 以BCA法对样本蛋白定量及常规变性处理。每组以30 μ g加样再进行电泳、转膜、封闭后, 分别孵育一抗E-cadherin(1:1000)、Vimentin(1:1000)、 β -actin(1:1000)及HRP标记二抗, ECL显色。再以BioDoc-It 220凝胶成像系统和Image J分析软件对图像条带作半定量分析并比较各组E-cadherin、Vimentin的蛋白表达。

■ 相关报道

人们广泛研究证实中药姜黄素的抗纤维化及抗肿瘤作用, 但以往的研究多集中在姜黄素对肿瘤细胞增殖、凋亡方面。近年来刘红军等首次报道了姜黄素通过阻断和逆转膀胱癌T24细胞EMT过程, 抑制其侵袭和迁移的能力。

■创新盘点

本研究结果初步认为姜黄素具有抑制并阻断转化生长因子- β 1诱导的胰腺癌PANC-1细胞的EMT过程，抑制其侵袭转移可能，并且其阻断机制可能通过介导TGF- β /SMADs信号通路起作用。

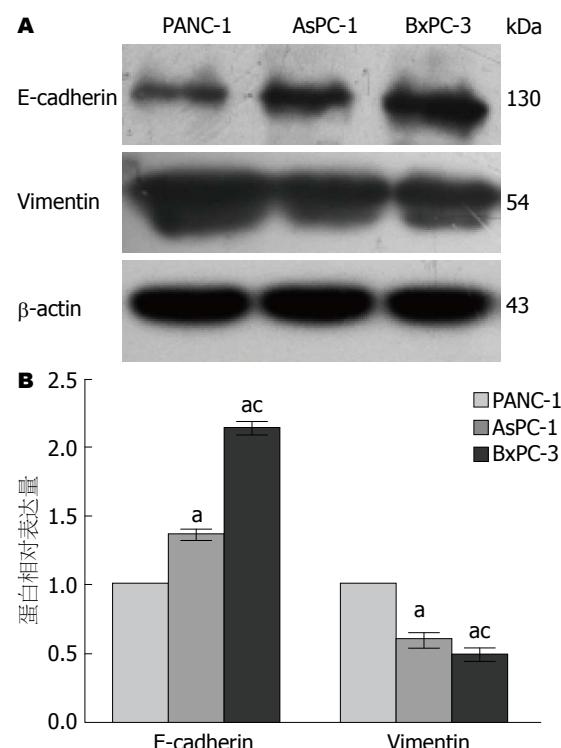


图1 胰腺癌PANC-1、BxPC-3、AsPC细胞E-cadherin、Vimentin的蛋白表达变化。A: Western blot蛋白条带; B: 蛋白相对表达量。^a $P<0.05$ vs PANC-1细胞; ^{ac} $P<0.05$ vs AsPC-1细胞。

变化。

统计学处理 实验数据均以mean±SD表示，应用SPSS17.0统计软件进行统计分析，多重均数比较采用单因素方差分析(one-way ANOVA)，组间比较采用LSD组间t检验， $P<0.05$ 为差异有统计学意义。

2 结果

2.1 Western blot法检测胰腺癌PANC-1、AsPC-1、BxPC-3细胞E-cadherin、Vimentin蛋白表达 Western blot结果显示，胰腺癌PANC-1、AsPC-1、BxPC-3细胞中E-cadherin蛋白的相对表达量分别为 1.00 ± 0.00 、 1.36 ± 0.04 、 2.14 ± 0.06 ，其蛋白表达水平依次增强，各组间差异均具有显著性($P<0.05$)；而Vimentin蛋白表达量分别为 1.00 ± 0.00 、 0.60 ± 0.05 、 0.49 ± 0.04 ，其表达则依次减弱，组间差异均有显著性($P<0.05$)。这表明低分化的PANC-1细胞间质表型特征最显著，其潜在侵袭转移能力可能较中、高分化的AsPC-1、BxPC-3细胞强(图1)。

2.2 TGF- β 1处理胰腺癌PANC-1细胞形态学变化 倒置相差显微镜下可见，与对照组相比，TGF- β 1处理组胰腺癌PANC-1细胞的细胞间隙变宽，由原来的紧密连接变得排列松散，细胞形态由扁

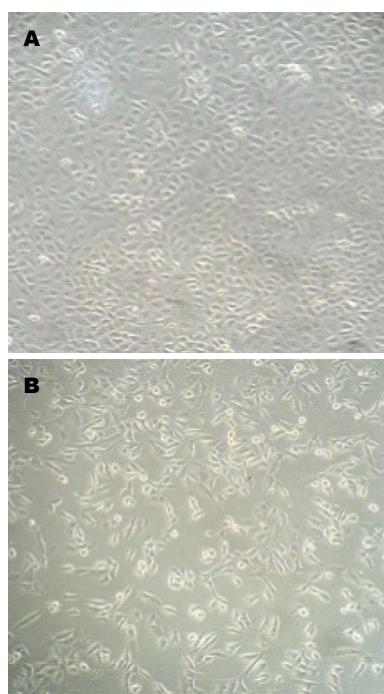


图2 10 ng/ml的TGF- β 1处理24 h后胰腺癌PANC-1细胞的形态学变化(×200)。A: Control; B: TGF- β 1。TGF- β 1: 转化生长因子- β 1。

椭圆形变为长梭形，细胞极性丧失，细胞由上皮向间质转化，即发生了典型的EMT形态变化(图2)。

2.3 姜黄素对TGF- β 1诱导的胰腺癌PANC-1细胞EMT的影响

2.3.1 胰腺癌PANC-1细胞E-cadherin、Vimentin的mRNA表达变化: Real-time PCR结果显示，胰腺癌PANC-1细胞经姜黄素及TGF- β 1处理后，各组E-cadherin的mRNA相对表达量分别为 1.00 ± 0.00 、 0.67 ± 0.05 、 0.98 ± 0.06 、 1.34 ± 0.08 ，而Vimentin mRNA相对表达量分别为 1.00 ± 0.00 、 2.38 ± 0.14 、 0.63 ± 0.08 、 0.99 ± 0.07 。与对照组相比，TGF- β 1组的E-cadherin表达下调，Vimentin表达则显著上调，差异均有统计学意义($P<0.05$)；而Cur+TGF- β 1组的E-cadherin表达无明显变化($P>0.05$)，Vimentin则明显下调($P<0.05$)；Cur组的E-cadherin显著上调($P<0.05$)，Vimentin则无明显变化($P>0.05$)。此外，与TGF- β 1组相比，Cur+TGF- β 1及Cur组的E-cadherin表达上调，Vimentin却下调，差异均有统计学意义($P<0.05$)。该结果表明，姜黄素对TGF- β 1诱导的胰腺癌PANC-1细胞具有抑制并阻断EMT作用(图3)。

2.3.2 胰腺癌PANC-1细胞E-cadherin、Vimentin的蛋白表达变化: Western blot结果显示，PANC-1细胞经姜黄素及TGF- β 1处理后，各组E-cadherin

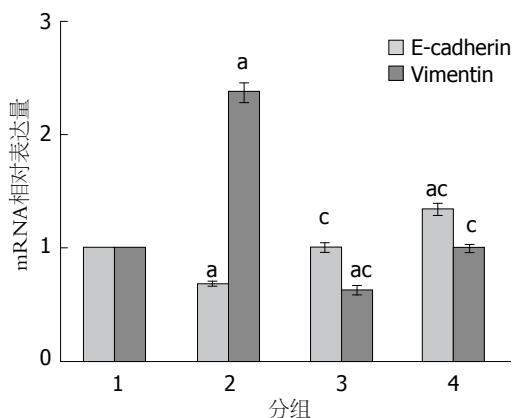


图 3 姜黄素对TGF- β 1诱导的胰腺癌PANC-1细胞E-cadherin、Vimentin mRNA表达变化。1: Control组; 2: TGF- β 1组; 3: Cur+TGF- β 1组; 4: Cur组。 $P<0.05$ vs Control组; $P<0.05$ vs TGF- β 1组。TGF- β 1: 转化生长因子- β 1; Cur: 姜黄素。

蛋白表达量分别为 1.00 ± 0.00 、 0.47 ± 0.05 、 0.32 ± 0.04 、 0.68 ± 0.06 , 而Vimentin蛋白相对表达量分别为 1.00 ± 0.00 、 1.43 ± 0.07 、 1.01 ± 0.14 、 0.57 ± 0.06 。与对照组相比, TGF- β 1组和Cur+TGF- β 1组的E-cadherin蛋白表达下调, 而Cur组与前两者相比较E-cadherin蛋白表达量则明显上调, 差异均有统计学意义($P<0.05$); 与对照组相比, TGF- β 1组Vimentin表达显著上调($P<0.05$), Cur组Vimentin表达则下调($P<0.05$), Cur+TGF- β 1组的表达无明显差异($P>0.05$); 与TGF- β 1组比较, Cur+TGF- β 1及Cur组Vimentin表达依次下调, 差异均有显著性($P<0.05$)。因此, 从蛋白水平上, 进一步说明姜黄素具有阻断TGF- β 1诱导PANC-1细胞的EMT效应(图4)。

3 讨论

上皮来源的恶性肿瘤在侵袭转移过程中常常伴发上皮表型的缺失及具有较强侵袭转移能力的间质表型的获得, 即发生EMT。E-cadherin是典型的上皮标志物, 其表达减弱或消失在胰腺癌侵袭转移过程中起重要作用^[10,11]。Vimentin作为间质细胞最经典的表型蛋白, 其过表达被认为EMT较可靠的判断指标^[12]。本研究Western blot结果显示, 低分化特征的胰腺癌PANC-1细胞的E-cadherin表达最弱, 而Vimentin表达最强, 认为其间质表型最显著且潜在侵袭转移能力可能最强, 这与文献报道基本一致^[13]。以经典的EMT诱导因子TGF- β 1刺激PANC-1细胞后发生了典型的EMT形态变化, 镜下可见, 细胞间隙变宽, 由

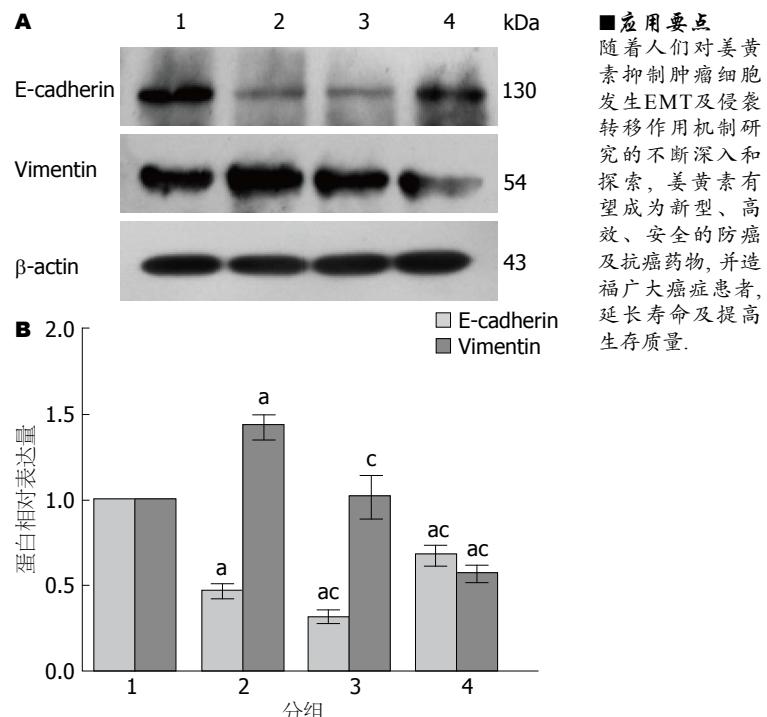


图 4 姜黄素对TGF- β 1诱导的胰腺癌PANC-1细胞E-cadherin、Vimentin的蛋白表达变化。A: Western blot蛋白条带; B: 蛋白相对表达量。1: Control组; 2: TGF- β 1组; 3: Cur+TGF- β 1组; 4: Cur组。 $P<0.05$ vs Control组; $P<0.05$ vs TGF- β 1组。TGF- β 1: 转化生长因子- β 1; Cur: 姜黄素。

原来的紧密连接变得排列松散, 细胞形态由扁椭圆形变为长梭形, 细胞极性丧失, 细胞由上皮向间质表型转化。这与本小组前期研究结果基本一致^[9]。

已有的研究显示, 姜黄素可阻断一些上皮细胞的EMT过程。赵爱青等^[14]报道, 姜黄素可能通过下调单侧输尿管梗阻(unilateral urethral obstruction, UUO)诱导的肾间质纤维化模型大鼠组织中TGF- β 1、 α -平滑肌激动蛋白(α -smooth muscle actin, α -SMA)及Vimentin蛋白表达, 从而抑制UUO大鼠肾小管EMT过程。杨丽霞等^[15]的研究显示, 姜黄素通过抑制 α -SMA及增强E-cadherin的表达, 下调胶原I、胶原III和纤连蛋白(fibronectin, FN)的表达, 从而抑制TGF- β 1诱导的HK-2细胞的转分化及肾间质纤维化过程。李彧等^[16]在此基础上证实, 姜黄素通过干预TGF- β 1/SMADs信号转导途径的多个位点阻断HK-2细胞的EMT过程。他们也在UUO模型大鼠肾组织中观察到 α -SMA表达增强, E-cadherin表达减弱; 姜黄素处理组的 α -SMA及TGF- β 1蛋白与UUO组比较显著下降, E-cadherin和Smad7蛋

■应用要点
随着人们对姜黄素抑制肿瘤细胞发生EMT及侵袭转移作用机制研究的不断深入和探索, 姜黄素有望成为新型、高效、安全的防癌及抗癌药物, 并造福广大癌症患者, 延长寿命及提高生存质量。

■ 同行评价

本文针对姜黄素对胰腺癌细胞上皮间质转化的影响进行研究, 行文流畅, 具有一定的科学性和创新性。

白表达明显升高, 并进一步证实上述结论^[17]。

近年来有研究证实, 姜黄素能够阻断肿瘤上皮细胞的EMT过程。刘红军等^[18]的研究显示, 姜黄素通过阻滞G₁期细胞抑制膀胱癌细胞T24的细胞增殖及细胞周期, 促进细胞凋亡过程, 并用毒性较低浓度姜黄素干预后, 上皮标志物CK及E-cadherin表达上调, 间质标志物Vimentin及SMA表达下调, 从而逆转T24细胞的间质表型, 降低肿瘤侵袭和迁移能力, 起到抗肿瘤作用。该项研究表明姜黄素使膀胱癌细胞T24发生由间质向上皮转化, 也是国内首次报道姜黄素具有抑制肿瘤细胞EMT的作用。

然而, 为了证实姜黄素能够抑制胰腺癌的上皮间质转化过程, 本研究以姜黄素处理TGF-β1诱导的胰腺癌PANC-1细胞并从mRNA及蛋白水平检测其EMT指标。Real-time PCR与Western blot实验结果均提示姜黄素对TGF-β1诱导的PANC-1细胞具有抑制EMT作用。与对照组相比, TGF-β1组的E-cadherin表达下调, Vimentin表达则上调, 差异均有统计学意义($P<0.05$); 与TGF-β1组比较, Cur+TGF-β1及Cur组的Vimentin表达具有下调趋势, 而E-cadherin表达具有上调趋势。我们的研究结果进一步证实上述结论, 初步认为姜黄素具有抑制并阻断TGF-β1诱导的胰腺癌PANC-1细胞的EMT过程, 并且其阻断机制可能通过介导TGF-β/SMADs信号通路起作用, 有待进一步研究SMAD-依赖与非依赖途径中相关信号来证实。

总之, 低分化的胰腺癌PANC-1细胞的潜在侵袭转移能力较强, 姜黄素能够阻断TGF-β1诱导的胰腺癌PANC-1细胞的上皮向间质转化过程, 从而降低其侵袭及远处转移可能。因此, 姜黄素可能是胰腺癌潜在的治疗药物。

4 参考文献

- 1 Polyak K, Weinberg RA. Transitions between epithelial and mesenchymal states: acquisition of malignant and stem cell traits. *Nat Rev Cancer* 2009; 9: 265-273 [PMID: 19262571 DOI: 10.1038/nrc2620]
- 2 Rhim AD, Mirek ET, Aiello NM, Maitra A, Bailey JM, McAllister F, Reichert M, Beatty GL, Rustgi AK, Vonderheide RH, Leach SD, Stanger BZ. EMT and dissemination precede pancreatic tumor formation. *Cell* 2012; 148: 349-361 [PMID: 22265420]
- 3 Cano CE, Motoo Y, Iovanna JL. Epithelial-to-mesenchymal transition in pancreatic adenocarcinoma. *Sci World J* 2010; 10: 1947-1957 [PMID: 20890584 DOI: 10.1100/tsw.2010.183]
- 4 Arumugam T, Ramachandran V, Fournier KF, Wang H, Marquis L, Abbruzzese JL, Gallick GE, Logsdon CD, McConkey DJ, Choi W. Epithelial to mesenchymal transition contributes to drug resistance in pancreatic cancer. *Cancer Res* 2009; 69: 5820-5828 [PMID: 19584296 DOI: 10.1158/0008-5472.CAN-08-2819]
- 5 殷涛, 王春友, 赵刚, 刘涛, 周峰, 陶京. 转化生长因子-β1诱导的上皮向间叶转化对胰腺癌侵袭和转移的意义. 华中科技大学学报(医学版) 2007; 36: 67-70
- 6 Kunnumakkara AB, Guha S, Krishnan S, Diagaradjane P, Gelovani J, Aggarwal BB. Curcumin potentiates antitumor activity of gemcitabine in an orthotopic model of pancreatic cancer through suppression of proliferation, angiogenesis, and inhibition of nuclear factor-kappaB-regulated gene products. *Cancer Res* 2007; 67: 3853-3861 [PMID: 17440100]
- 7 Guo LD, Chen XJ, Hu YH, Yu ZJ, Wang D, Liu JZ. Curcumin inhibits proliferation and induces apoptosis of human colorectal cancer cells by activating the mitochondria apoptotic pathway. *Phytother Res* 2013; 27: 422-430 [PMID: 22628241 DOI: 10.1002/ptr.4731]
- 8 Thiery JP, Sleeman JP. Complex networks orchestrate epithelial-mesenchymal transitions. *Nat Rev Mol Cell Biol* 2006; 7: 131-142 [PMID: 16493418]
- 9 Zhu L, Qin H, Li PY, Xu SN, Pang HF, Zhao HZ, Li DM, Zhao Q. Response gene to complement-32 enhances metastatic phenotype by mediating transforming growth factor beta-induced epithelial-mesenchymal transition in human pancreatic cancer cell line BxPC-3. *J Exp Clin Cancer Res* 2012; 31: 29 [PMID: 22458379 DOI: 10.1186/1756-9966-31-29]
- 10 von Burstin J, Eser S, Paul MC, Seidler B, Brandl M, Messer M, von Werder A, Schmidt A, Mages J, Pagel P, Schnieke A, Schmid RM, Schneider G, Saur D. E-cadherin regulates metastasis of pancreatic cancer in vivo and is suppressed by a SNAIL/HDAC1/HDAC2 repressor complex. *Gastroenterology* 2009; 137: 361-371, 371.e1-5 [PMID: 19362090 DOI: 10.1053/j.gastro.2009.04.004]
- 11 Pryczynicz A, Guzińska-Ustymowicz K, Kemona A, Czyzewska J. Expression of the E-cadherin-catenin complex in patients with pancreatic ductal adenocarcinoma. *Folia Histochem Cytophisiol* 2010; 48: 128-133 [PMID: 20529828 DOI: 10.2478/v10042-008-0089-1]
- 12 Kokkinos MI, Wafai R, Wong MK, Newgreen DF, Thompson EW, Waltham M. Vimentin and epithelial-mesenchymal transition in human breast cancer—observations in vitro and in vivo. *Cells Tissues Organs* 2007; 185: 191-203 [PMID: 17587825]
- 13 殷涛, 王春友, 熊炯忻, 陶京, 赵刚. Vimentin在胰腺癌细胞中的表达及临床意义. 世界华人消化杂志 2007; 15: 3822-3825
- 14 赵爱青, 张晓明, 侯恒, 李荣山, 马存根. 姜黄素对单侧输尿管梗阻大鼠肾小管上皮细胞转分化影响的研究. 中国中西医结合急救杂志 2007; 14: 348-351
- 15 杨丽霞, 李彧, 王谦, 李健, 李亚东, 刘铜华, 牛建昭. 姜黄素对TGF-β1诱导人肾小管上皮细胞转分化及分泌细胞外基质成分的影响. 中国中西医结合肾病杂志 2008; 9: 1040-1043
- 16 李彧, 杨丽霞, 陈朝青, 李健, 李亚东, 牛建昭. 姜黄素对肾小管上皮细胞转分化Smad信号转导途径的影响. 北京中医药大学学报 2009; 32: 670-673
- 17 Li Y, Chen ZQ, Li YD. [Effects of curcumin on the epithelial mesenchymal transition and TGF-beta/Smads signaling pathway in unilateral ureteral ob-

struction rats]. *Zhongguo Zhongxiyijiehe Zazhi* 2011; 18(31): 1224-1228 [PMID: 22013801] 刘红军, 肖胜军, 莫曾南. 姜黄素促进膀胱癌细胞T24
间质-上皮转化. 现代预防医学 2011; 38: 2565-3567

编辑 郭鹏 电编 鲁亚静



ISSN 1009-3079 (print) ISSN 2219-2859 (online) DOI: 10.11569 2014年版权归百世登出版集团有限公司所有

• 消息 •

《世界华人消化杂志》再次入选《中文核心期刊要目总览》 (2011年版)

本刊讯 依据文献计量学的原理和方法, 经研究人员对相关文献的检索、计算和分析, 以及学科专家评审, 《世界华人消化杂志》再次入选《中文核心期刊要目总览》2011年版(即第六版)核心期刊。

对于核心期刊的评价仍采用定量评价和定性评审相结合的方法。定量评价指标体系采用了被索量、被摘量、被引量、他引量、被摘率、影响因子、被国内外重要检索工具收录、基金论文比、Web下载量等9个评价指标, 选作评价指标统计源的数据库及文摘刊物达到60余种, 统计到的文献数量共计221177余万篇次, 涉及期刊14400余种。参加核心期刊评审的学科专家达8200多位。经过定量筛选和专家定性评审, 从我国正在出版的中文期刊中评选出1982种核心期刊。

《世界华人消化杂志》在编委、作者和读者的支持下, 期刊学术水平稳步提升, 编校质量稳定, 再次被北京大学图书馆《中文核心期刊要目总览》(2011年版)收录。在此, 向关心、支持《世界华人消化杂志》的编委、作者和读者, 表示衷心的感谢!(《世界华人消化杂志》编辑部)。