上皮-间质转化:肿瘤转移的重要调控机制

陈晓敏¹ 郭俊明¹ 乐东海² 夏 天¹ 李克强^{1,2*} (¹宁波大学医学院, 宁波 315211; ²宁波市第二医院, 宁波 315010)

摘要 上皮-间质转化(epithelial-mesenchymal transition, EMT)是指上皮细胞在特定生理或病 理情况下向间质细胞表型转变的过程。近年来发现, EMT与肿瘤转移密切相关, 已成为当前生命科 学研究的热点。研究证明, 激活TGF-β、Wnt/β-catenin、Notch、Hedgehog、IL-6/STAT3以及NF-κB 等信号通路, 调控Snail1、Snail2、Twist1、Twist2、ZEB1和ZEB2等转录因子, 可诱导EMT进程。此外, 许多非编码RNA(如microRNA和lncRNA)也参与肿瘤EMT调控。揭示EMT的分子调控机制以及其 与恶性肿瘤的关系, 对于预防和治疗癌症具有重要意义。

关键词 上皮-间质转化; EMT; 肿瘤; 转移; 机制

Epithelial-mesenchymal Transition: An Important Mechanism for Regulation of Tumor Metastasis

Chen Xiaomin¹, Guo Junming¹, Le Donghai², Xia Tian¹, Li Keqiang^{1,2*} (¹Medical School of Ningbo University, Ningbo 315211, China; ²Ningbo No.2 Hospital, Ningbo 315010, China)

Abstract The epithelial-mesenchymal transition (EMT) is a unique process in which cells lose epithelial characteristics and gain mesenchymal properties under special physiological or pathological situations. EMT is proved to be highly relevant to tumor metastasis, and has been a focus of recent biological research. The signaling pathways including TGF- β , Wnt/ β -catenin, Notch, Hedgehog, IL-6/STAT3 and NF- κ B can trigger EMT in tumor cells by inducing Snail1, Snail2, Twist1, Twist2, ZEB1 and ZEB2 expression. In addition, non-coding RNAs (such as microRNAs and lncRNAs) also play critical roles in the regulation of EMT. Thus, the identification of molecular mechanism of EMT in malignant cells might provide a tool to better prevent and treat cancers.

Key words epithelial-mesenchymal transition; EMT; tumor; metastasis; mechanism

肿瘤转移是导致恶性肿瘤患者死亡的主要原因。深入研究肿瘤转移机制,可为抗肿瘤转移治疗奠定基础。近年来,上皮-间质转化(epithelial-mesenchymal transition, EMT)在肿瘤转移中的作用受到越来越多的关注。

1 EMT概述

收稿日期: 2013-04-06

EMT是指上皮型细胞在特定生理或病理情况

接受日期: 2013-05-29

下向间质型细胞表型转变的过程^[1]。EMT的主要形态学特征:上皮细胞失去其典型的胞间连接结构,重组细胞骨架,由多边形变为梭形的纤维细胞样形态。细胞发生EMT后变得孤立,运动能力增强,耐凋亡。EMT的主要分子特征:E-钙黏蛋白(E-cadherin)、密封蛋白(occludin)等上皮标志物表达和功能缺失,同时N-钙黏蛋白(N-cadherin)、波形蛋白(vimentin)等间质细胞标志物过量表达(图1)^[2-3]。根据EMT参与

Received: April 6, 2013 Accepted: May 29, 2013

This work was supported by the Zhejiang Provincial Natural Science Foundation (Grant No.Y2110961)

*Corresponding author. Tel: +86-574-87600758, E-mail:chasejxmc@163.com

网络出版时间: 2013-08-21 10:36 URL: http://www.cnki.net/kcms/detail/31.2035.Q.20130821.1036.002.html

浙江省自然科学基金(批准号: Y2110961)资助的课题

^{*}通讯作者。Tel: 0574-87600758, E-mail: chasejxmc@163.com

的不同生物进程,现将其分为三大类(表1):胚胎形成和器官发育中的EMT,创伤修复和器官纤维化中的EMT,以及肿瘤中的EMT^[4]。

2 EMT与肿瘤转移

转移是恶性肿瘤细胞的基本生物学特征,是临

床上绝大多数肿瘤患者的致死因素。目前,虽然对 肿瘤转移的机制未完全明了,但已有的研究表明,肿 瘤转移是一个多因素、多阶段参与的复杂过程,依 赖于肿瘤细胞和促进肿瘤细胞生长、侵袭、转移以 及血管形成等内环境因素的相互作用^[5]。E-cadherin 是一种依赖Ca²⁺的黏附分子,具有同种分子亲和



Fig.1 The main characteristics of EMT (modified from references [3-4])

表1 EMT分类 Table 1 Classifications of EMT

EMT亚型	特征
EMT subtypes	Characteristics
Type 1	Associated with development, including implantation, gastrulation and neural crest formation
Type 2	Associated with wound healing, tissue regeneration and organ fibrosis
Type 3	Occurring during cancer progression, whereby EMT in epithelial cancer cells produces cells with increased invasive and
	metastatic capacity

性,能稳定相邻细胞的连接^[6]。脊椎动物上皮细胞 的胞间连接主要依赖于顶端(apical side)的紧密连 接(tight junction, TJ)以及外侧的黏附连接(adherens junction, AJ)和桥粒(desomosome)^[7]。紧密连接主要 由连接黏附分子(junctional adhesion molecule, JAM) claudin和occludin组成,它们通过ZO-1、ZO-2和 ZO-3与微丝骨架相联系。黏附连接主要由跨膜黏 附分子nectin和E-cadherin组成,它们分别通过afadin 和catenin与细胞骨架结合。EMT会导致上皮细胞 的E-cadherin、claudin、occludin等连接分子表达缺 失,破坏细胞极性。EMT也会促使一些参与细胞外 基质(主要包括胶原、层黏素和纤维结合素等)和基 底膜降解和破坏的溶解酶如基质金属蛋白酶(matrix metalloproteinase, MMP)高表达,破坏肿瘤细胞侵袭的组织学屏障,便于细胞从原发肿瘤分离脱落发生侵袭转移。通常认为EMT发生在肿瘤转移的起始阶段。除赋予肿瘤细胞迁移和侵袭能力外,EMT还可使肿瘤细胞获得干细胞特征,从而促进肿瘤干细胞(cancer stem cells, CSCs)的产生^[8-9]。而CSCs具有迁移性,是肿瘤浸润、转移和侵袭性生长的基础。由于牵涉一些阻碍细胞生长的转录因子,EMT常会产生许多不易增殖的细胞,而间质-上皮转化(mesenchymal-epithelial transition, MET)有助于侵入继发组织或器官基质的肿瘤细胞生长增殖形成转移瘤灶。此外,EMT可阻碍肿瘤细胞的早衰和凋亡,使它们逃脱机体免疫系统的监视,继而能在体内存

活^[10]。目前已发现, 乳腺癌、卵巢癌、宫颈癌、黑 色素瘤、胃癌、肝癌以及胰腺癌等恶性肿瘤细胞的 转移与EMT密切相关。

3 EMT在肿瘤中的重要调控机制

目前, 对肿瘤EMT的调控机制仍不明确, 根据 已有的研究表明, TGF-β、Wnt/β-catenin、Notch、 Hedgehog、IL-6/STAT3以及NF-κB等信号通路可诱 导EMT进程(图2)。EMT中所涉及的重要转录因子 有: Snail1、Snail2、Twist1、Twist2、ZEB1和ZEB2 等^[11-12]。此外, 还有许多非编码RNA(non-coding RNA, ncRNA)如微RNA(microRNA或miRNA)和长 链非编码RNA(long non-coding RNA, lncRNA), 也参 与肿瘤EMT调控^[13]。 E-cadherin表达缺失是EMT最重要的标志性变化。基因突变、表观遗传引起的基因沉默以及负调控的转录因子结合到*CDH1*(编码E-cadherin)启动子上都会导致E-cadherin表达下调。Snail1、Snail2、 ZEB1、ZEB2、Twist1和Twist2作为E-cadhein的重要阻遏蛋白是研究肿瘤细胞EMT分子调控机制网络的关键枢纽^[14]。

3.1.1 Snail1和Snail2 Snail是一类重要的转录因子,依赖C-末端的锌指结构域和N-末端的SNAG(Snail/Gfi)结构域调控靶基因的表达^[15]。脊椎动物体内存在3种Snail蛋白: Snail1(即通常称作的Snail)、Snail2(即Slug)和Snail3。研究表明, Snail1和Snail2异常表达与侵袭型肿瘤密切相关。*CDHI*启动子的E-box(CAGGTG)区上存在Snail结合位点, Snail蛋白结合到该位点后会招募其他蛋白共



图2 肿瘤EMT的关键调控机制 Fig.2 The critical mechanism for regulation of EMT in cancers

3.1 转录因子

同阻止CDH1转录,导致E-cadherin表达降低。Snail 也可抑制Crumbs3转录调控细胞极性[16]。上皮细 胞极性(polarity)的建立和维持主要通过PAR(Par3-Par6-aPKC)复合物、CRB(Crumbs-Pals-Patj)复合物 和SCRIB(Scribble-Dlg-Lgl)复合物3个极性复合物 之间的相互调节以及它们对细胞骨架和细胞间连 接的调节实现的[17]。前两个复合物负责上皮细胞 顶端区域(apical domain)的形成, 第三个负责基底 部区域(basolateral domain)的形成。胞间连接的建 立是上皮细胞极性形成的前提条件, PAR复合物在 此过程中起了关键作用,它会将CRB复合物与紧密 连接联系起来,并一起调控紧密连接的建立。Snail 诱导上皮细胞会导致紧密连接处的PAR复合物和 CRB复合物减少,细胞极性丢失,运动性增强。此 外, Snail1也可通过调控ZEB2影响细胞的EMT进 程。而Snail2具有独特的Slug区域,这使其有别于 Snail蛋白家族的其他成员。研究发现, Snail2能阻 抑E-cadherin、Claudin-1、Occludin等黏附分子的表 达,进而破坏细胞--细胞的连接,促使肿瘤细胞发生 侵袭、转移[18-19]。另外, Snail2可提高膜类基质金属 蛋白酶MT4-MMP(membrance-type 4 MMP, 即MMP-17)的表达水平^[20]。MMP是一类重要的Zn²⁺和Ca²⁺ 依赖的内源性蛋白水解酶,能降解细胞外基质中的 各种蛋白成分,其活性主要受3个水平的调节:基因 转录水平、无活性的酶前体经蛋白水解作用而激 活以及相应金属酶组织抑制剂TIMP(tissue inhibitor of metalloproteinases)作用^[21]。研究发现, MMP-3、 MMP-7、MMP-9和MMP-13能诱导细胞发生EMT, 使细胞获得更强的侵袭性[22-24]。Snail和Slug都是不 稳定的蛋白,其半衰期(half-life)<1 h。Snail被糖原 合成酶激酶-3β(glycogen synthase kinase-3β, GSK-3β)磷酸化后,会发生泛素化降解^[25]。启动受体酪 氨酸激酶、PI3K/Akt以及Wnt/β-catenin信号通路会 抑制GSK-3β的活性,上调Snail表达,促使细胞发生 EMT。Slug也可通过泛素-蛋白酶体降解途径维持 自身在细胞中的平衡状态。在非小细胞肺癌细胞中 发现,野生型的P53和泛素连接酶MDM2可与Slug形 成P53-MDM2-Slug复合物,导致Slug降解,进而削弱 细胞的侵袭能力[26]。

3.1.2 Twist1和Twist2 Twist家族是胚胎发育中
一类高度保守的碱性螺旋-环-螺旋(basic helix-loop-helix, bHLH)转录因子, 和E12或E47形成异源

二聚体与特异性的DNA序列相结合,具有相对的组 织特异性[27]。研究发现, Twist1-E12二聚体通过招 募Mi2/核小体重塑和去乙酰化酶(Mi2/nucleosome remodeling and deacetylase, Mi2/NuRD)蛋白复合物 到CDH1的启动子上,共同抑制E-cadherin的表达^[28]。 Mi2/NuRD包含Mi2、组氨酸去乙酰化酶2(histone deacetylase 2, HDAC2)、转移相关蛋白2(metastasisassociated protein 2, MTA2)以及Rb相关蛋白46(Rbassociated protein 46, RbAp46)等蛋白。Mi2具有染 色质依赖的ATP酶活性,有助于组蛋白八聚体与 DNA发生相对移动,改变核小体的位置,同时使核 小体的DNA得以暴露,促使转录因子与相应序列结 合。HDAC2使组蛋白去乙酰化,得以恢复自身的正 电荷, 增强了与DNA之间的引力, 使松弛的核小体 变得十分紧密,不利于基因的表达。Mi2和HDAC2 同时结合到CDH1上,加强了基因沉默。Twist1也能 通过BMI1增强对CDH1转录的抑制作用^[29]。BMI1 是一种重要的PcG(polycomb group)蛋白,该类蛋白 通过染色质修饰调控靶基因的转录抑制。PcG蛋 白在人体细胞内可形成2个重要的核心蛋白复合 体: PRC1(polycomb-repressive complex 1)和PRC2。 PRC2在转录抑制起始阶段发挥作用,而PRC1则维 持染色质的阻抑状态。根据以上认识推测: Twist1 是否招募了PRC1蛋白复合物来维持CDH1的转录 沉默? Twist1是否在Mi2/NuRD和PRC1的共同作用 下直接抑制CDHI的转录?目前仍无法解答上述问 题,需要深入的研究加以证实。另外,Twist1也可通 过Snail2调控EMT^[30]。而关于Twist2在肿瘤EMT进 程中的分子调控机制目前报道的并不多。研究发现, 乳腺癌细胞Twist2蛋白的定位与E-cadherin的失调 表达有关: 细胞质Twist2高表达不会改变细胞形态 和E-cadherin表达水平; 而细胞核内Twist2高表达会 导致E-cadherin蛋白缺失[31]。对于Twist2蛋白是什么 时候又是通过什么机制由胞质转入细胞核而后启动 EMT的,目前仍不能阐明。

3.1.3 ZEB1和ZEB2 ZEB是胚胎发育和细胞 分化过程中的重要转录因子。ZEB1和ZEB2(即 SIP1)末端都有锌指簇,可识别并结合CDH1的 E-box(CACCTG)序列。ZEB1募集CTBP和BRG1共 同抑制CDH1的转录,进而调控EMT进程^[32]。ZEB2 通过抑制编码E-cadherin(黏附连接)、ZO-3(紧密连 接)、plakophilin 2(桥粒)和connexin 26(间隙连接)等 基因的转录,进而削弱肿瘤细胞之间的连接作用,使 细胞获得更强的运动性,发生浸润、转移^[33]。

3.2 信号通路

3.2.1 TGF-β信号通路 转化生长因子-β(transforming growth factor- β , TGF- β)是一多功能蛋白, 可影响细胞的增殖、分化、凋亡、黏附和迁移。 TGF-β对不同的细胞有不同的效应: 它刺激成纤维 细胞分裂,抑制正常上皮细胞生长,而其诱导的上 皮肿瘤细胞却会发生EMT^[34]。TGF-β与肿瘤细胞膜 上具有丝氨酸/苏氨酸蛋白激酶活性的高亲和性受 体TβRI和TβRII相结合, 激活Smad2和Smad3, 并与 Smad4形成三聚体一同进入细胞核,与其他转录因 子共同调控靶基因(如Snail1、Snail2、ZEB)的表达, 最终导致细胞E-cadherin低表达,同时N-cadherin、 vimentin等间质细胞标志物高表达, 肿瘤细胞获得 较强的运动性^[35]。此外,还发现TGF-β可通过激活 Erk MAP激酶、Rho GTPases和PI3K/Akt等信号通 路,重组细胞骨架,调控细胞的生长、转移能力,经 非Smad途径诱导EMT。

3.2.2 Wnt/β-catenin信号通路 目前认为, β-catenin 是Wnt信号通路的枢纽分子,介导Wnt信号从膜至 胞浆进核的传递。正常生理状态下, β -catenin与 α -/ γ-catenin以及E-cadherin形成E-cadherin/catenin复合 体,桥接细胞骨架肌动蛋白(actin),维持上皮细胞之 间的黏附连接^[36]。而胞质中游离的β-catenin会被 APC(adenomatous polyposis)、GSK-3β和Axin形 成 的复合物磷酸化,发生泛素化降解^[37]。Wnt配体与 膜上的受体Frizzled和LRP5/6结合后会募集胞质中 的Dvl(Dishevelled)蛋白,活化的Dvl可抑制GSK-3β, 使β-catenin不被降解。大量游离的β-catenin进入核 内和TCF/Lef转录因子结合, 激活Wnt靶基因, 导致 下游与恶性肿瘤相关的基因的转录,最终影响细胞 的生理状态。研究发现, Wnt/β-catenin信号通路除 了上调Twist1、Snail1、Snail2以及ZEB1等转录因 子的表达外, β-catenin/TCF/Lef也能促使fibronectin 和vimentin基因转录,诱导肿瘤细胞EMT化^[38-39]。

3.2.3 Notch信号通路 Notch受体激活后,会发生 2次剪切,其最关键的一步是γ-secretase蛋白酶剪切 受体的胞内区域,释放Notch细胞内结构域(Notch intracellular domain, NICD)^[40-41]。 NICD会转移到 核内与CSL(C protein binding factor 1/Suppressor of Hairless/Lag-1)蛋白共同调控靶基因的表达。CSL 是一类重要的DNA结合蛋白,是Notch信号通路的 关键调节因子。NICD未入核时,CSL与多种共抑 制因子(corepressor, CoRep)一起阻遏目的基因的表 达。一旦NICD与CSL结合,便会募集共激活因子 (coactivator, CoAct),促进靶基因转录。研究发现, Notch信号通路介导低氧诱导的肿瘤EMT采用2种不 同的机制调控Snail1表达:一是NICD结合到Snail1启 动子上直接促进Snail1表达;二是通过缺氧诱导因子 1α(hypoxia-inducible factor 1α, HIF1α)促进赖氨酰氧 化酶(lysyl oxidase, LOX)表达,而LOX能使Snail1稳 定表达^[42]。另外,该途径也可调控Snail2的表达,进 而影响细胞的EMT^[43]。

3.2.4 Hedgehog信号通路 Hedgehog信号通路 主要由配体Hedgehog、跨膜蛋白受体Ptc(Patched) 和Smo(Smoothened)以及下游的转录因子Gli(Gli1、 Gli2和Gli3)级联构成^[44-46]。当Hedgehog缺失时, Ptc 可抑制Smo的活性,使Hedgehog信号通路处于抑制 状态; 当Hedgehog激活时, Ptc结合Hedgehog, Smo 抑制被解除, Gli从微管上解离, Gli蛋白酶水解被抑 制,以全长的形式进入细胞核,诱导目的基因的转 录。Hedgehog通路主要通过与其他信号通路间的 交叉和级联反应,参与EMT的发展进程:上调JAG2 启动Notch信号通路,导致Snaill高表达;上调整合 素(Integrin)αvβ6活化TGF-β信号通路, 增强Snail2、 ZEB1和ZEB2的表达[47]。Hedgehog通路也会促使 Twist2高表达,但其机制还不明确。此外,该信号通 路还可通过调控FOXC2影响细胞的EMT。FOXC2 是EMT进程的重要调节分子, 它可直接抑制p120catenin表达, 间接调控E-cadherin^[48]。p120-catenin是 catenin家族的重要成员,可稳定膜上的E-cadherin, 和其他分子一起介导微管(microtubule)与E-cadherin 间的连接^[49]。p120-catenin缺失会导致E-cadherin内 化并降解,进而削弱细胞间的致密黏附,促使细胞发 生浸润、转移。

3.2.5 IL-6/STAT3信号通路 研究显示, EMT与 细胞因子如白介素-6(interleukin-6, IL-6)密切相 关。IL-6受体由特异性的配体结合蛋白和gp130信 号转导蛋白组成^[50]。当IL-6与受体结合后, Janus 激酶(Janus kinase, JAK)在gp130的胞质区募集, 引起gp130磷酸化,激活STAT3(signal transducer and activator of transcription 3)。活化的STAT3形成同源 二聚体,转移到核内与特异性核酸序列结合, 调节

靶基因转录。研究发现, IL-6通过激活STAT3, 促进 Twist1转录, 导致乳腺癌细胞发生EMT^[51-52]。此外, IL-6/STAT3信号通路也会调控Snail的表达^[53]。

3.2.6 NF-кB信号通路 NF-κB家 族 是 一 类 高 度保守的转录因子,包括5个亚单位:RELA(p65)、 RELB、REL、p50和p52^[54]。RELA、RELB和REL 的N端有REL同源区(REL homology domain, RHD), C端均有反式激活结构域(transactivation domain, TAD)。RHD负责与DNA结合、二聚体化以及核易位, 而TAD则与转录活化相关。p50和p52只有RHD缺乏 TAD,因此,p50和p52同源二聚体并不能激活基因转 录,而作为一种抑制分子,它们在细胞内通常各自以 其前体p105和p100的形式存在。在静息的细胞中, NF-кB二聚体与抑制蛋白IкB(inhibitor of NF-кB)结 合,以无活性的形式存在于胞浆中。IκB包括IκBα、 IκBβ和IκBγ。当细胞受细胞外信号刺激后, IκB激酶 (IKB kinase, IKK)复合体活化导致IKB磷酸化并降解, 促使NF-кB释放并移位入核,与特异性的DNA序列 结合,调节相关基因的转录。IKK复合体分为催化 亚基(IKK α 和IKK β)和调节亚基(IKK γ)。NF- κ B的活 化主要通过经典和非经典2条途径得以实现[55]。经 典的NF- κ B活化依赖于IKKβ和IKKγ的激酶活性,它 们会使IκBα磷酸化,最终以RELA:p50为主的异源 二聚体得以入核发挥其生物学功能。而非经典的 NF-κB活化依赖于IKKα,此过程中p100降解为p52, 最终RELB:p52二聚体转入细胞核调控靶基因的转 录。研究发现, NF-KB与vimentin、MMP-2及MMP-9 等间质细胞相关基因的异常表达密切相关: NF-KB 可结合到vimentin和MMP-9启动子上进而促进基因 转录; NF-кB也可诱导MT-MMP表达促使MMP-2前 体水解,间接活化MMP-2^[56]。另有研究发现,ZEB1 和Twist1的启动子上存在NF-кB结合位点, p65通过 该位点可促进靶基因的转录,进而调控下游基因的 表达,最终使上皮细胞获得间质细胞表型[57-58]。我 们知道IL-6是NF-κB信号通路的重要产物,由此推 测,NF-κB可通过激活IL-6/STAT3信号通路间接调控 EMT.

3.3 ncRNA的调控

3.3.1 microRNA microRNA是真核生物中一类高度保守的、内源性非编码小分子RNA,其长度约为22个核苷酸^[59]。miRNA本身不具备编码蛋白质的功能,但其参与基因的转录后调控。研究发现,miR-

200家 族(miR-200a、miR-200b、miR-200c、miR-141和miR-429)、miR-138、miR-205等多种miRNA 参与EMT的调控,这里主要介绍一下miRNA-200 和miR-138^[60]。miRNA-200是最早被发现参与 EMT调控的miRNA。miR-200a和miR-200b可通过 抑制ZEB1和ZEB2的转录,阻止细胞的EMT^[61-62]。 miRNA主要由位于基因间隔区的核苷酸序列编码, 经核苷酸聚合酶(主要是RNA聚合酶II)作用生成 RNA初级转录本(primary transcript)即pri-miRNA, 然 后转变成具有茎环结构的pre-miRNA,最后形成成熟 的miRNA。miR-200b、miR-200a和miR429拥有相 同的pri-miRNA, 而miR-200c和miR-141具有相同的 pri-miRNA。ZEB蛋白结合到编码miR-200c~141和 miR-200b~a~429基因的启动子上会阻碍它们的primiRNA生成^[63-64]。由此可见, 打破miR-200和ZEB之 间负反馈回路调节的平衡,会使ZEB在细胞中异常 表达,进而导致肿瘤的发生。研究发现, vimentin、 ZEB2和EZH2 (enhancer of zeste homolog 2)的mRNA 上存在miR-138的作用靶序列^[65]。因此, miR-138可 通过3种不同机制抑制肿瘤EMT: (1)直接对vimentin 进行转录后调控; (2)通过ZEB2在转录水平调控 E-cadherin的表达; (3)通过EZH2从表观遗传学角度 调控E-cadherin表达。EZH2是PRC2的重要成员,参 与组蛋白H3的第27位赖氨酸三甲基化(trimethylation of histone H3 lysine 27, H3K27me3)^[66]。EZH2既可直 接使CDH1启动子处发生H3K27me3,导致CDH1基 因沉默;也可通过Nkd1(Wnt信号通路的拮抗物)启动 子处的H3K27me3, 活化Wnt/β-catenin信号通路, 阻 遏E-cadherin的表达。

3.3.2 lncRNA lncRNA是一类长度大于200个核 苷酸的非编码RNA^[67]。研究表明, lncRNA主要通过 基因印迹(genetic imprinting)、染色质重塑、细胞 周期调控、剪接调控、mRNA降解和翻译调控等主 要机制发挥生物学功能^[68]。因此, lncRNA异常表达 会引发肿瘤。据报道, 膀胱癌细胞内lncRNA-H19高 表达, 会促使EZH2表达, 下调E-cadherin, 进而增强 细胞的转移性^[69]。据此我们推测, lncRNA可能参与 EMT调控。另外, 在Snail1诱导细胞EMT的实验中 发现, ZEB2蛋白增加, 伴随大量ZEB2天然反义转录 物(natural antisense transcript, NAT)生成^[70]。NAT是 一类重要的lncRNA, 与其互补的RNA通过碱基配 对, 形成RNA双链(dsRNA),导致靶mRNA降解或翻 译抑制^[71]。研究发现, ZEB2蛋白质合成必需的内部 核糖体进入位点(internal ribosome entry site, IRES) 位于ZEB2 mRNA的5'-非翻译区(UTR)的一个内含 子上,该内含子剪接会使ZEB2翻译受阻。高表达的 *NAT与ZEB2* mRNA结合,会覆盖5'-UTR内含子的5' 剪接位点,使IRES不被剪切,因此,核糖体可以高效 地合成ZEB2蛋白。目前, lncRNA研究正处于起步 阶段,它们在肿瘤中的功能和分子调控机制还不十 分清楚。随着科学技术的进步和研究的深入,人类 终会揭开它的神秘面纱。

4 EMT的抗癌价值

外科手术、放疗、化疗和生物靶向治疗是肿瘤 治疗的主要策略,虽然这些治疗可使肿瘤在近期内 缩小或移除,但仍有一部分患者即使已消除肿瘤原 发灶,也会因肿瘤的复发和转移而死亡。肿瘤EMT 的研究对于预防和治疗癌症具有重要意义。(1)肿瘤 诊断。E-cadherin和vimentin等关键分子可作为肿瘤 风险评估、检测和诊断的分子标志物。(2)肿瘤治 疗。一是药物治疗。针对信号传导通路中某些特定 的靶分子设计药物,阻断肿瘤细胞的EMT进程。研 究发现, TβR I抑制剂SD-208和LY2157299能高效阻 遏TGFβ诱导的肿瘤转移^[72-73]。长期服用高效低毒的 分子靶向药物,有可能使恶性肿瘤转化为一种类似 于高血压、糖尿病的慢性病。二是生物治疗。目前、 常用的生物治疗策略就是改变基因在肿瘤细胞的表 达水平来影响肿瘤的发生与发展。当特定的基因低 表达或不表达,可采用基因治疗方法导入相应的外 源基因;当特定的基因高表达,可采用多种方法下调 或抑制相应基因的表达。但如何使外源性基因靶向 导入肿瘤细胞发挥最大药物学效应,同时不会对机 体产生毒副作用,是临床药物开发所要解决的重大 问题。

5 结语

除了生物个体外,外界环境与肿瘤EMT的形成 也密切相关。近期发现,幽门螺旋杆菌(Helicobacter pylori, H.poly)可诱导胃癌上皮细胞发生EMT^[74]。虽 然最近的十几年来对EMT的认识取得了令人瞩目的 进展,但由于肿瘤的异质性、个体的差异性,EMT的 调控机制、生理病理意义乃至生物医学科学中的应 用等诸多方面尚有诸多问题有待于进一步阐明和修 正。随着对这些问题认识的不断深入,将大大推动 基于EMT机制的肿瘤治疗策略的快速发展,使我们 在更高的层面及时准确地预测肿瘤的转移和复发, 并采取有效的防治措施。

参考文献 (References)

- Zavadil J, Haley J, Kalluri R, Muthuswamy SK, Thompson E. Epithelial-mesenchymal transition. Cancer Res 2008; 68(23): 9574-7.
- 2 Scanlon CS, van Tubergen EA, Inglehart RC, D'Silva NJ. Biomarkers of epithelial-mesenchymal transition in squamous cell carcinoma. J Dent Res 2013; 92(2): 114-21.
- 3 Turley EA, Veisch M, Radisky DC, Bissell MJ. Mechanisms of disease: Epithelial-mesenchymal transition-does cellular plasticity fuel neoplastic progression? Nat Clin Pract Oncol 2008; 5(5): 280-90.
- 4 Kalluri R, Weinberg RA. The basics of epithelial-mesenchymal transition. J Clin Invest 2009; 119(6): 1420-8.
- 5 Valastyan S, Weinberg RA. Tumor metastasis: Molecular insights and evolving paradigms. Cell 2011; 147(2): 275-92.
- 6 Gheldof A, Berx G. Cadherins and epithelial-to-mesenchymal transition. Prog Mol Biol Transl Sci 2013; 116: 317-36.
- 7 曹景利,朱学良. 上皮细胞极性的建立和维持. 中国细胞生物学 学报(Cao Jingli, Zhu Xueliang. The epithelial cell polarity. Chinese Journal of Cell Biology) 2010; 32(2): 163-8.
- 8 Mani SA, Guo W, Liao MJ, Eaton EN, Ayyanan A, Zhou AY, *et al*. The epithelial-mesenchymal transition generates cells with properties of stem cells. Cell 2008; 133(4): 704-15.
- 9 Medema JP. Cancer stem cells: the challenges ahead. Nat Cell Biol 2013; 15(4): 338-44.
- 10 Thiery JP, Acloque H, Huang RY, Nieto MA. Epithelialmesenchymal transitions in development and disease. Cell 2009; 139(5): 871-90.
- 11 Yang J, Weinberg RA. Epithelial-mesenchymal transition: at the crossroads of development and tumor metastasis. Dev Cell 2008; 14(6): 818-29.
- 12 de Craene B, Berx G. Regulatory networks defining EMT during cancer initiation and progression. Nat Rev Cancer 2013; 13(2): 97-110.
- 13 Ceppi P, Peter ME. MicroRNAs regulate both epithelial-tomesenchymal transition and cancer stem cells. Oncogene 2013; doi: 10.1038/onc.2013.55.
- 14 Zheng H, Kang Y. Multilayer control of the EMT master regulators. Oncogene 2013; doi: 10.1038/onc.2013.128.
- 15 Qiao M, Sheng S, Pardee AB. Metastasis and AKT activation. Cell Cycle 2008; 7(19): 2991-6.
- 16 Whiteman EL, Liu CJ, Fearon ER, Margolis B. The transcription factor snail represses Crumbs3 expression and disrupts apicobasal polarity complexes. Oncogene 2008; 27(27): 3875-9.
- 17 Moreno-Bueno G, Portillo F, Cano A. Transcriptional regulation of cell polarity in EMT and cancer. Oncogene 2008; 27(55): 6958-69.
- 18 Wang Z, Wade P, Mandell KJ, Akyildiz A, Parkos CA, Mrsny RJ, et al. Raf 1 represses expression of the tight junction protein occludin via activation of the zinc-finger transcription factor slug.

Oncogene 2007; 26(8): 1222-30.

- 19 Suh Y, Yoon CH, Kim RK, Lim EJ, Oh YS, Hwang SG, et al. Claudin-1 induces epithelial-mesenchymal transition through activation of the c-Abl-ERK signaling pathway in human liver cells. Oncogene 2012; doi: 10.1038/onc.2012.505.
- 20 Huang CH, Yang WH, Chang SY, Tai SK, Tzeng CH, Kao JY, et al. Regulation of membrane-type 4 atrix metalloproteinase by SLUG contributes to hypoxia-mediated metastasis. Neoplasia 2009; 11(12): 1371-82.
- 21 Szarvas T, vom Dorp F, Ergun S, Rubben H. Matrix metalloproteinases and their clinical relevance in urinary bladder cancer. Nat Rev Urol 2011; 8(5): 241-54.
- 22 Cowden Dahl KD, Symowicz J, Ning Y, Gutierrez E, Fishman DA, Adley BP, *et al.* Matrix metalloproteinase 9 is a mediator of epidermal growth factor-dependent e-cadherin loss in ovarian carcinoma cells. Cancer Res 2008; 68(12): 4606-13.
- 23 Yin Y, Grabowska AM, Clarke PA, Whelband E, Robinson K, Argent RH, *et al.* Helicobacter pylori potentiates epithelial: Mesenchymal transition in gastric cancer: Links to soluble HB-EGF, gastrin and matrix metalloproteinase-7. Gut 2010; 59(8): 1037-45.
- 24 Yang CC, Zhu LF, Xu XH, Ning TY, Ye JH, Liu LK. Membrane type 1 matrix metalloproteinase induces an epithelial to mesenchymal transition and cancer stem cell-like properties in SCC9 cells. BMC Cancer 2013; 13: 171.
- 25 Shih JY, Yang PC. The EMT regulator slug and lung carcinogenesis. Carcinogenesis 2011; 32(9): 1299-304.
- 26 Wang SP, Wang WL, Chang YL, Wu CT, Chao YC, Kao SH, et al. p53 controls cancer cell invasion by inducing the MDM2-mediated degradation of slug. Nat Cell Biol 2009; 11(6): 694-704.
- 27 Qin Q, Xu Y, He T, Qin C, Xu J. Normal and disease-related biological functions of Twist1 and underlying molecular mechanisms. Cell Res 2012; 22(1): 90-106.
- 28 Fu J, Qin L, He T, Qin J, Hong J, Wong J, et al. The TWIST/Mi2/ NuRD protein complex and its essential role in cancer metastasis. Cell Res 2011; 21(2): 275-89.
- 29 Yang MH, Hsu DS, Wang HW, Wang HJ, Lan HY, Yang WH, *et al.* Bmi1 is essential in Twist1-induced epithelial-mesenchymal transition. Nat Cell Biol 2010; 12(10): 982-92.
- 30 Mao Y, Zhang N, Xu J, Ding Z, Zong R, Liu Z. Significance of heterogeneous Twist2 expression in human breast cancers. PLoS One 2012; 7(10): e48178.
- 31 Casas E, Kim J, Bendesky A, Ohno-Machado L, Wolfe CJ, Yang J. Snail2 is an essential mediator of Twist1-induced epithelial mesenchymal transition and metastasis. Cancer Res 2011; 71(1): 245-54.
- 32 Sanchez-Tillo E, Lazaro A, Torrent R, Cuatrecasas M, Vaquero EC, Castells A, *et al.* ZEB1 represses E-cadherin and induces an EMT by recruiting the SWI/SNF chromatin-remodeling protein BRG1. Oncogene 2010; 29(24): 3490-500.
- 33 Vandewalle C, Comijn J, De Craene B, Vermassen P, Bruyneel E, Andersen H, *et al.* SIP1/ZEB2 induces EMT by repressing genes of different epithelial cell-cell junctions. Nucleic Acids Res 2005; 33(20): 6566-78.
- 34 Saitoh M, Miyazawa K. Transcriptional and post-transcriptional regulation in TGF-beta-mediated epithelial-mesenchymal

transition. J Biochem 2012; 151(6): 563-71.

- 35 Xu J, Lamouille S, Derynck R. TGF-beta-induced epithelial to mesenchymal transition. Cell Res 2009; 19(9): 156-72.
- 36 Valenta T, Hausmann G, Basler K. The many faces and functions of beta-catenin. EMBO J 2012; 31(12): 2714-36.
- 37 Anastas JN, Moon RT. WNT signalling pathways as therapeutic targets in cancer. Nat Rev Cancer 2013; 13(1): 11-26.
- 38 Gradl D, Kuhl M, Wedlich D. The Wnt/Wg signal transducer beta-catenin controls fibronectin expression. Mol Cell Biol 1999; 19(8): 5576-87.
- 39 Gilles C, Polette M, Mestdagt M, Nawrocki-Raby B, Ruggeri P, Birembaut P, *et al.* Transactivation of vimentin by beta-catenin in human breast cancer cells. Cancer Res 2003; 63(10): 2658-64.
- 40 Kopan R, Ilagan MXG. The canonical notch signaling pathway: Unfolding the activation mechanism. Cell 2009; 137(2): 216-33.
- 41 Fortini ME. Notch Signaling: the core pathway and its posttranslational regulation. Dev Cell 2009; 16(5): 633-47.
- 42 Sahlgren C, Gustafsson MV, Jin S, Poellinger L, Lendahl U. Notch signaling mediates hypoxia-induced tumor cell migration and invasion. Proc Natl Acad Sci USA 2008; 105(17): 6392-7.
- 43 Wang Z, Li Y, Kong D, Sarkar FH. The role of Notch signaling pathway in epithelial-mesenchymal transition (EMT) during development and tumor aggressiveness. Curr Drug Targets 2010; 11(6): 745-51.
- 44 Rubin LL, de Sauvage FJ. Targeting the Hedgehog pathway in cancer. Nat Rev Drug Discov 2006; 5(12): 1026-33.
- 45 Robbins DJ, Hebrok M. Hedgehogs: la dolce vita. Workshop on Hedgehog-Gli Signaling in Cancer and Stem Cells. EMBO Rep 2007; 8(5): 451-5.
- 46 Yang L, Xie G, Fan Q, Xie J. Activation of the hedgehog-signaling pathway in human cancer and the clinical implications. Oncogene 2010; 29(4): 469-81.
- 47 Katoh Y, Katoh M. Hedgehog target genes: Mechanisms of carcinogenesis induced by aberrant hedgehog signaling activation. Curr Mol Med 2009; 9(7): 873-86.
- 48 Kume T. The role of FoxC2 transcription factor in tumor angiogenesis. J Oncol 2012; 2012: 204593.
- 49 Harris TJ, Tepass U. Adherens junctions: From molecules to morphogenesis. Nat Rev Mol Cell Biol 2010; 11(7): 502-14.
- 50 Nishimoto N, Kishimoto T. Interleukin 6: From bench to bedside. Nat Clin Pract Rheumatol 2006; 2(11): 619-26.
- 51 Sullivan NJ, Sasser AK, Axel AE, Vesuna F, Raman V, Ramirez N, et al. Interleukin-6 induces an epithelial-mesenchymal transition phenotype in human breast cancer cells. Oncogene 2009; 28(33): 2940-7.
- 52 Cheng GZ, Zhang WZ, Sun M, Wang Q, Coppola D, Mansour M, et al. Twist is transcriptionally induced by activation of STAT3 and mediates STAT3 oncogenic function. J Biol Chem 2008; 283(21): 14665-73.
- 53 Huang C, Yang G, Jiang T, Zhu G, Li H, Qiu Z. The effects and mechanisms of blockage of STAT3 signaling pathway on IL-6 inducing EMT in human pancreatic cancer cells in vitro. Neoplasma 2011; 58(5): 396-405.
- 54 Perkins ND. The diverse and complex roles of NF-kappaB subunits in cancer. Nat Rev Cancer 2012; 12(2): 121-32.
- 55 Bollrath J, Greten FR. IKK/NF-kappaB and STAT3 pathways: Central signalling hubs in inflammation-mediated tumour

promotion and metastasis. EMBO Rep 2009; 10(12): 1314-9.

- 56 Min C, Eddy SF, Sherr DH, Sonenshein GE. NF-kappaB and epithelial to mesenchymal transition of cancer. J Cell Biochem 2008; 104(3): 733-44.
- 57 Teng Y, Mei Y, Hawthorn L, Cowell JK. WASF3 regulates miR-200 inactivation by ZEB1 through suppression of KISS1 leading to increased invasiveness in breast cancer cells. Oncogene 2013; doi: 10.1038/onc.2012.565.
- 58 Li CW, Xia W, Huo L, Lim SO, Wu Y, Hsu JL, *et al.* Epithelialmesenchymal transition induced by TNF-alpha requires NFkappaB-mediated transcriptional upregulation of Twist1. Cancer Res 2012; 72(5): 1290-300.
- 59 Iorio MV, Croce CM. MicroRNA dysregulation in cancer: Diagnostics, monitoring and therapeutics. A comprehensive review. EMBO Mol Med 2012; 4(3): 143-59.
- 60 Xia H, Hui KM. MicroRNAs involved in regulating epithelialmesenchymal transition and cancer stem cells as molecular targets for cancer therapeutics. Cancer Gene Ther 2012; 19(11): 723-30.
- 61 Gregory PA, Bert AG, Paterson EL, Barry SC, Tsykin A, Farshid G, *et al.* The miR-200 family and miR-205 regulate epithelial to mesenchymal transition by targeting ZEB1 and SIP1. Nat Cell Biol 2008; 10(5): 593-601.
- 62 Lee JY, Park MK, Park JH, Lee HJ, Shin DH, Kang Y, *et al.* Loss of the polycomb protein Mel-18 enhances the epithelialmesenchymal transition by ZEB1 and ZEB2 expression through the downregulation of miR-205 in breast cancer. Oncogene 2013; doi: 10.1038/onc.2013.53.
- 63 Bracken CP, Gregory PA, Kolesnikoff N, Bert AG, Wang J, Shannon MF, *et al.* A double-negative feedback loop between ZEB1-SIP1 and the microRNA-200 family regulates epithelialmesenchymal transition. Cancer Res 2008; 68(19): 7846-54.
- 64 Burk U, Schubert J, Wellner U, Schmalhofer O, Vincan E, Spaderna S, *et al.* A reciprocal repression between ZEB1 and members of the miR-200 family promotes EMT and invasion in cancer cells. EMBO Rep 2008; 9(6): 582-9.
- 65 Liu X, Wang C, Chen Z, Jin Y, Wang Y, Kolokythas A, et al.

MicroRNA-138 suppresses epithelial-mesenchymal transition in squamous cell carcinoma cell lines. Biochem J 2011; 440(1): 23-31.

- 66 Cao Q, Yu J, Dhanasekaran SM, Kim JH, Mani RS, Tomlins SA, et al. Repression of E-cadherin by the polycomb group protein EZH2 in cancer. Oncogene 2008; 27(58): 7274-84.
- 67 Spizzo R, Almeida MI, Colombatti A, Calin GA. Long non-coding RNAs and cancer: A new frontier of translational research? Oncogene 2012; 31(43): 4577-87.
- 68 夏 天,肖丙秀,郭俊明. 长链非编码RNA的作用机制及其研究方法. 遗传(Xia Tian, Xiao Bingxiu, Guo Junming. Acting mechanisms and research methods of long noncoding RNAs. Yi Chuan) 2013; 35(3): 269-80.
- 69 Luo M, Li Z, Wang W, Zeng Y, Liu Z, Qiu J. Long non-coding RNA H19 increases bladder cancer metastasis by associating with EZH2 and inhibiting E-cadherin expression. Cancer Lett 2013; 333(2): 213-21.
- 70 Beltran M, Puig I, Pena C, Garcia JM, Alvarez AB, Pena R, *et al.* A natural antisense transcript regulates Zeb2/Sip1 gene expression during Snail1-induced epithelial-mesenchymal transition. Genes Dev 2008; 22(6): 756-69.
- 71 骞爱荣,李迪杰,商 澎. 天然反义转录物生物学功能及其 意义. 中国细胞生物学学报(Qian Airong, Li Dijie, Shang Peng. Biological function and significance of natural antisense transcripts. Chinese Journal of Cell Biology) 2013; 35(4): 536-42.
- 72 Mohammad KS, Javelaud D, Fournier PG, Niewolna M, McKenna CR, Peng XH, *et al.* TGF-beta-RI kinase inhibitor SD-208 reduces the development and progression of melanoma bone metastases. Cancer Res 2011; 71(1): 175-84.
- 73 Bhola NE, Balko JM, Dugger TC, Kuba MG, Sanchez V, Sanders M, et al. TGF-beta inhibition enhances chemotherapy action against triple-negative breast cancer. J Clin Invest 2013; 123(3): 1348-58.
- Baud J, Varon C, Chabas S, Chambonnier L, Darfeuille F, Staedel
 C. Helicobacter pylori initiates a mesenchymal transition through
 ZEB1 in gastric epithelial cells. PLoS One 2013; 8(4): e60315.