

# HMGB1 siRNA 对 HT-29 细胞侵袭转移能力的影响

刘彦华<sup>1</sup> 雷 宁<sup>2△</sup> 韩 威<sup>1</sup> 曾庆乐<sup>2</sup> 刘俊达<sup>2</sup>

(1 成都医学院医学检验系 四川成都 610083 2 成都理工大学 材料与化学化工学院 化工与制药系 四川成都 610059)

**摘要** 目的：观察干扰 HMGB1 表达对 HT-29 细胞侵袭转移能力的影响。方法：HMGB1 siRNA 通过脂质体转染 HT-29 细胞，western blot 和实时定量 RT-PCR 检测 HT-29 细胞中 HMGB1 蛋白和 mRNA 的表达，Transwell 小室观察 HT-29 的转移侵袭能力。结果：干扰 HMGB1 后 HMGB1 蛋白和 mRNA 的表达均减少，HT-29 的转移侵袭能力下降。结论：HMGB1 能促进 HT-29 的转移侵袭能力，干扰其表达可抑制 HT-29 的转移侵袭。

关键词 HMGB1；HT-29；侵袭力

中图分类号 R730.231 文献标识码 A 文章编号：1673-6273(2011)11-2110-03

## Effects of High Mobility Group Box-B1 on Invasive Ability of HT-29

LIU Yan-hua<sup>1</sup>, LEI Ning<sup>2△</sup>, HAN Wei<sup>1</sup>, ZENG Qing-le<sup>2</sup>, LIU Jun-da<sup>2</sup>

(1 Faculty of Laboratorial Examination, Chengdu Medical College Chengdu 610083;

2 Department of Chemical & Pharmaceutical Engineering, College of Material and Chemistry & Chemical Engineering, Chengdu University of Technology. Chengdu 610059)

**ABSTRACT Objective:** To study the effect of HMGB1 on invasive ability of HT-29. **Methods:** HT-29 cells were divided into blank group, control group and HMGB1 siRNA groups. The effects of HMGB1 siRNA on HT-29 cells invasive ability in vitro was measured by Boyden chamber invasive models. Contents of HMGB1 protein and mRNA were detected by western blot and realtime RT-PCR methods, respectively. **Result:** In HMGB1 siRNA group, contents of HMGB1 protein and mRNA were decreased markedly, the invasive ability was decreased markedly, too. **Conclusion:** HMGB1 could increase the invasive ability of HT-29 cell.

**Key words:** HMGB1; HT-29; Invasive ability

Chinese Library Classification(CLC): R730.231 Document code: A

Article ID:1673-6273(2011)11-2110-03

结肠癌是我国常见的恶性肿瘤之一，恶性程度高，易发生侵袭转移，预后较差。高迁移率族蛋白 B-1(high mobility group box-B1, HMGB1)是一种非组蛋白 DNA 结合蛋白，在正常情况下位于细胞内，参与多种生物学过程<sup>[1]</sup>。新近研究报道 HMGB1 与纤维蛋白溶酶催化剂系统、基质金属蛋白酶的活化和促进黏附细胞迁移有关<sup>[2-4]</sup>。这些与细胞侵袭、转移有关，本研究拟探讨 HMGB1 对 HT-29 细胞侵袭转移能力的影响。

## 1 材料与方法

### 1.1 细胞

HT-29 细胞株购自中科院上海细胞库。

### 1.2 试剂

胰蛋白酶 (Gibco 公司)，DMEM 高糖培养基、胎牛血清 (GIBCO 公司)。细胞培养池和 Matrigel 胶(人工基底膜)为 Becton Dickinson 公司产品。逆转录试剂盒、荧光定量 Realtime PCR 试剂盒 (TakaRa 公司) LipofectamineTM 2000 (Invitrogen 公司) HMGB1 一抗购自 Santa 公司。

### 1.3 仪器

二氧化碳培养箱 (Forma 公司)、低温离心机 (Eppendorf 公

作者简介 刘彦华，女，讲师，主要研究方向：分子医学检

验 E-mail: liuyanhua@sina.com

△通讯作者 雷宁，博士，讲师。E-mail: leining@cdut.edu.cn

电话 028-84078937

(收稿日期 2010-12-21 接受日期 2011-01-16)

司)、凝胶成像系统 (Bio-Rad)、LightCycler 型实时荧光定量基因扩增系统 (Bio-Rad)。

### 1.4 方法

1.4.1 实验分组 HT-29 细胞在 37℃、5% CO<sub>2</sub>、饱和湿度的条件下用含 10% 胎牛血清 DMEM 高糖培养基培养 24 h，然后换用不含胎牛血清的 DMEM 培养液同步化 24 h 后分为三组：空白组、对照组、HMGB1 siRNA 组。

1.4.2 RNA 的提取及荧光定量逆转录聚合酶链反应 取 5~10×10<sup>5</sup> 个细胞，加入 1 ml Trizol，用加样枪吹打混匀，室温静置 5~10 min，加入 0.2 ml 氯仿，摇匀，室温下静置 15 min，4℃ 12000 g 离心 15 min，将上层水相转移至新的离心管中，加入等体积的异丙醇，摇匀，20℃ 静置 2 h 后 4℃ 10000 g 离心 10 min，弃上清，75% 乙醇清洗 1 次，将 RNA 沉淀晾干，用 20 μl 无 RNA 酶去离子水溶解。逆转录按试剂盒说明书进行。荧光定量聚合酶链反应参见试剂盒说明书：取 1 μl cDNA 样本作为 PCR 扩增模板，阴性对照扩增模板为去离子水，扩增条件为 95℃ 预变性 2 min；随后 95℃ 30 s, 60℃ 30 s, 72℃ 45 s，共 40 个循环。采用 "primer premier 5.0" 软件设计引物(表 1)，引物由上海生工合成。

1.5.4 siRNA 合成及转染 根据 HMGB1 序列和 siRNA 的设计原则，针对 HMGB1 基因设计合成干扰序列 (Sense strand siRNA: UGUUACAGAGCGGAGAGAUU, Antisense strand siRNA: CUCUCUCCGCUCUGUAACAUU)。对照序列 (Sense strand siRNA: GAUGAUCUAAUGGC GAGAGGU, Antisense

strand siRNA: GUCUCACUCGCUCUUAU ACU)：转染操作按照试剂盒说明书进行。0.25%胰酶消化细胞，离心收集细胞，用无抗生素的DMEM高糖培养基(含10%胎牛血清)重悬，计数。6孔板中每孔接种2ml细胞(密度为 $2 \times 10^5/\text{ml}$ )，37℃培养24h，使转染时细胞密度达到70%~80%。第2天吸去原培养基，每孔加入1.5ml无血清、无抗生素DMEM高糖培养基培养基。取10μl siRNA，用240μl Opti-MEM I稀释，轻轻混合均匀。

匀，取5μl LipofectamineTM 2000，用245μl/孔Opti-MEM I稀释，轻轻混合后室温孵育5min后与稀释的siRNA轻轻混合，室温静置20min。将500μl混合液加入6孔板中，轻轻摇晃孔板，使混匀。37℃培养6h，用荧光显微镜检测荧光。吸去培养液，加入2ml新鲜高糖培养基(加10%胎牛血清)，37℃继续培养18h。对照组转染siRNA control，空白组同步培养，但不做任何处理。

表1 引物

Tab 1 primer

Gene	Length(bp)	Upstream primer	Downstream upstream	TM (°C)	Serial numobr
HMGB1	171	5' GTGATGTTGCGAAGAACTGG 3'	5' TTTCAAGCCTTGACAACCTCCCT 3'	58	NM_002128.4
GAPDH	117	5' CATCAAGAAGGTGGTGAAGCAG 3'	5' TCAAAGGTGGAGGAGTGGGT 3'	60	NM_002046.3

1.4.5 Boyden小室法检测细胞侵袭力 取生长良好的HT-29细胞，将细胞浓度调整为 $1 \times 10^5/\text{ml}$ 的细胞悬液。取细胞悬液250ul，加入铺好基质凝胶的细胞培养池(即Boyden小室的上室)中，分为三组：①空白组，②对照组，③HMGB1 siRNA组，常规培养12h后进行转染。继续培养18h后把细胞培养池放入24孔板，24孔板的每孔(即Boyden小室的下室)中加入细胞培养液200ul，细胞继续培养12h，使细胞穿透Matrigel胶和PET膜，达到PET膜的下表面。12h后从Boyden小室中取出细胞培养池，用棉签轻轻拭去PET膜上表面残留的细胞和基质凝胶后，将其下表面浸泡于70%甲醇，固定30分钟，未结合型苏木素染色10分钟。在高倍镜下计数PET膜下面侵袭的细胞数，计数中间和四周5个视野，取平均值。

1.4.6 蛋白抽提及western blot (1)蛋白抽提：取 $5 \sim 10 \times 10^5$ 个细胞，吸取100ul蛋白裂解液，加入蛋白酶抑制剂后加入到细胞内，4℃旋转15分钟。12000rpm离心10min，吸上清。(2)Western blot：蛋白上样后80v电泳2h，100v恒压湿转1h，转膜

结束后脱脂奶粉封闭至少30分钟，根据抗体的稀释比将相应的一抗加入牛奶中，用封膜带封好后放入4℃冰箱过夜。TBST洗膜3遍，每次10min。然后加入二抗，二抗的稀释比一般为1:3000，方法和加一抗相同，封好口后放室温30-40min。TBST洗膜3遍，每次10min。显影液显影，凝胶成像仪获取图像。

1.4.7 统计学方法 所有数据以均数±标准差( $\bar{x} \pm s$ )表示，应用SPSS 11.0专业统计学软件对数据进行统计学处理，统计学方法采用 $\chi^2$ 检验，当P<0.05时认为有统计学意义。

## 2 结果

2.1 HMGB1 siRNA对HT-29细胞HMGB1 mRNA和蛋白表达的影响

本实验采用realtime RT-PCR法检测了HMGB1 siRNA对HT-29细胞HMGB1 mRNA和蛋白表达的影响。结果如表2、图1所示：HMGB1 siRNA能显著降低HT-29细胞HMGB1 mRNA和蛋白的表达。

表2 HMGB1 mRNA和蛋白表达( $\bar{x} \pm s, n=5$ )

Tab 2 The expression of HMGB1 mRNA and protein

Group	HMGB1/GAPDH (mRNA)	HMGB1/GAPDH (Protein)
Blank group	0.084±0.016	0.96±0.15
Control group	0.079±0.014	0.91±0.16
SiRNA group	0.029±0.005**	0.15±0.024**

\*\*P<0.01 vs control group

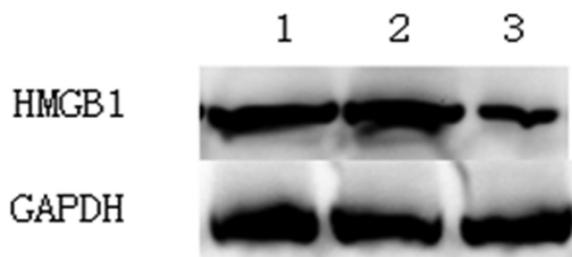


Figure 1 HMGB1 protein expression 1.blank group 2. control group 3. siRNA group

本实验采用Boyden小室法检测了HMGB1 siRNA对HT-29细胞侵袭转移能力的影响。结果如表3所示：干扰HMGB1后能明显降低HT-29细胞侵袭力。

表3 HT-29细胞侵袭力( $\bar{x} \pm s, n=5$ )

Tab 3 The invasiveness of HT-29

Group	Number of penetration
Blank group	138.97±22.35
Control group	135.49±22.92
SiRNA group	78.32±13.78**

\*\* P<0.01 vs control group

### 3 讨论

近年来,尽管结肠癌的外科治疗技术有了长足进步,但因结肠壁内有丰富的淋巴组织和血供,容易播散,临床治疗效果仍相当有限,预后不甚理想,病死率高。HMGB1最初发现时是一种广泛存在的DNA结合蛋白,主要参与炎症反应,特别是在炎症后期<sup>[5]</sup>,巨噬细胞、单核细胞受内毒素、IL-1和TNF刺激后释放HMGB1, HMGB1可再度激活巨噬细胞<sup>[6,7]</sup>。近年发现,其与肿瘤细胞的生长、浸润和转移有密切关系。HMGB1是一种抗凋亡结合蛋白,其过表达可抑制细胞凋亡,从而导致肿瘤的发生、生长<sup>[8-10]</sup>。HMGB1可促进血管内皮细胞的增加并诱导血管内皮生长因子(VEGF)表达,抑制HMGB1的表达可抑制新生血管形成<sup>[11-13]</sup>。HMGB1和其受体在大多数结直肠癌组织中共表达,有共表达的Duke B和C期患者预后明显比非共表达的患者差<sup>[14]</sup>。

有关HMGB1对人结肠癌细胞(HT-29)侵袭转移能力的影响尚未见报道,因此本实验采用HT-29细胞为研究对象,观察了干扰HMGB1表达后对其侵袭转移能力的影响。发现,干扰HMGB1的表达能显著降低HT-29细胞的侵袭转移能力,说明HMGB1在HT-29细胞的侵袭转移中发挥了重要作用,有关这方面的机制值得我们进一步深入探讨。

#### 参考文献(References)

- [1] Stros M. HMGB proteins: interactions with DNA and chromatin. *Biochim Biophys Acta*[J]. 2010, 1799(1-2): 101-113
- [2] Luo Y, Ohmori H, Fujii K, et al. HMGB1 attenuates anti-metastatic defence of the liver in colorectal cancer[J]. *Eur J Cancer*, 2010, 46(4): 791-799
- [3] Kostova N, Zlateva S, Ugrinova I, et al. The expression of HMGB1 protein and its receptor RAGE in human malignant tumors [J]. *Mol Cell Biochem*, 2010, 337(1-2): 251-258
- [4] Naumnik W, Nilklinska W, Ossolinska M, et al. Serum levels of HMGB1, survivin, and VEGF in patients with advanced non-small cell lung cancer during chemotherapy [J]. *Folia Histochem Cytobiol*, 2009, 47(4): 703-709
- [5] Yang H, Tracey KJ. Targeting HMGB1 in inflammation [J]. *Biochim Biophys Acta*, 2010, 1799(1-2): 149-156
- [6] Yang H, Hreggvidsdottir HS, Palmlad K, et al. A critical cysteine is required for HMGB1 binding to Toll-like receptor 4 and activation of macrophage cytokine release[J]. *Proc Natl Acad Sci USA*, 2010, 107(26): 11942-11947
- [7] Levy RM, Mollen KP. Systemic inflammation and remote organ injury following trauma require HMGB1 [J]. *Am J Physiol Regul Integr Comp-Physiol*, 2007, 293(4): R1538-1544
- [8] Thorburn J, Horita H, Redzic J, et al. Autophagy regulates selective HMGB1 release in tumor cells that are destined to die [J]. *Cell Death Differ*, 2009, 16(1): 175-183
- [9] Rossini A, Zacheo A, Mocini D, et al. HMGB1-stimulated human primary cardiac fibroblasts exert a paracrine action on human and murine cardiac stem cells [J]. *J Mol Cell Cardiol*, 2008, 44 (4): 683-693
- [10] Thorburn J, Horita H, Redzic J, et al. Autophagy regulates selective HMGB1 release in tumor cells that are destined to die [J]. *Cell Death Differ*, 2009, 16(1): 175-183
- [11] Naumnik W, Nilklinska W, Ossolinska M, et al. Serum levels of HMGB1, survivin, and VEGF in patients with advanced non-small cell lung cancer during chemotherapy [J]. *Folia Histochem Cytobiol*, 2009, 47(4): 703-709
- [12] Kang HJ, Lee H, Choi HJ, et al. Non-histone nuclear factor HMGB1 is phosphorylated and secreted in colon cancers [J]. *Lab Invest*, 2009, 89(8): 948-959
- [13] Zhang CL, Shu MG, Qi HW, et al. Inhibition of tumor angiogenesis by HMGB1A box peptide[J]. *Med Hypotheses*, 2008, 70(2): 343-5
- [14] Kusume A, Sasahira T, Luo Y, et al. Suppression of dendritic cells by HMGB1 is associated with lymph node metastasis of human colon cancer. *Pathobiology*[J]. 2009, 76(4): 155-162