•论著•

微小 RNA-141 对人单核细胞合成 高迁移率族蛋白 B1 的调控作用

张振辉 陈晓辉 江子欣 陈伟燕 熊旭明

【摘要】目的 探讨微小 RNA-141(miR-141)对人单核细胞株 THP-1 高迁移率族蛋白 B1 (HMGB1)表达的调控作用。方法 体外培养 THP-1 细胞,化学合成人 miR-141 的拟似物和抑制剂。用脂质体 Lipofectamine RNAi MAX 转染 miR-141 的拟似物或抑制剂进入 THP-1 细胞,转染 48 h 后分别用实时荧光定量逆转录 - 聚合酶链反应 (RT-PCR) 和蛋白质免疫印迹试验 (Western blotting)检测 HMGB1 的 mRNA 和蛋白表达。结果转染 100 nmol/L miR-141 拟似物后,可提高 THP-1 细胞 miR-141 的表达水平(35.33 ± 7.24 比 1.21 ± 0.20,t=-8.408,P=0.010);转染 100 nmol/L miR-141 抑制剂后,可抑制 THP-1 细胞 miR-141 的表达水平(0.55 ± 0.12 比 1.09 ± 0.05,t=7.473,P=0.002)。与相应对照组比较,THP-1 细胞在过表达 miR-141 后,HMGB1 的mRNA 和蛋白表达明显下调(mRNA:0.43 ± 0.06 比 0.97 ± 0.08,t=9.760,t=0.001;蛋白:0.63 ± 0.12 比 1.00 ± 0.11,t=2.991,t=0.004);而抑制 THP-1 细胞中 miR-141 后,HMGB1 的 mRNA 和蛋白表达均明显上调(mRNA:2.13 ± 0.11 比 1.16 ± 0.13,t=-9.977,t=0.001;蛋白:1.78 ± 0.04 比 0.96 ± 0.09,t=-13.778,t=0.000)。结论 miR-141 能调控人单核细胞 HMGB1 的表达水平,提示 miR-141 在调控免疫细胞的炎症反应过程中具有重要的作用。

【关键词】 微小 RNA; 炎症因子; 高迁移率族蛋白 B1

Role of microRNA-141 in the regulation of synthesis of high mobility group protein B1 in THP-1 cells ZHANG Zhen-hui, CHEN Xiao-hui, JIANG Zi-xin, CHEN Wei-yan, XIONG Xu-ming. Department of Critical Care Medicine, the Second Affiliated Hospital of Guangzhou Medical University, Guangzhou 510260, Guangdong, China Corresponding author: XIONG Xu-ming, Email: xiongxuming9@126.com

[Abstract] Objective To investigate the regulatory effect of microRNA-141 (miR-141) on expression of high mobility group protein B1 (HMGB1) in human monocytes THP-1 cell line. Methods THP-1 cells were transfected with miR-141 mimic or inhibitor (100 nmol/L) for 48 hours with lipofectamine RNAi MAX. The levels of miR-141 and HMGB1 mRNA in the THP-1 cells were detected by real-time fluorescence quantitation reverse transcription-polymerase chain reaction (RT-PCR), and HMGB1 protein was determined with Western blotting. Results The levels of miR-141 could be up regulated (35.33 ± 7.24 vs. 1.21 ± 0.20, t=-8.408, P=0.010) or down regulated (0.55 ± 0.12 vs. 1.09 ± 0.05, t=7.473, t=0.002) after being transfected with 100 nmol/L miR-141 mimic or inhibitor for 48 hours by lipofectamine RNAi MAX in THP-1, and the level of HMGB1 mRNA and protein decreased (mRNA; 0.43 ± 0.06 vs. 0.97 ± 0.08, t=9.760, t=0.001; protein; 0.63 ± 0.12 vs. 1.00 ± 0.11, t=2.991, t=0.040) or increased (mRNA; 2.13 ± 0.11 vs. 1.16 ± 0.13, t=-9.977, t=0.001; protein; 1.78 ± 0.04 vs. 0.96 ± 0.09, t=-13.778, t=0.000) simultaneously compared with the control group. Conclusion miR-141 is involved in regulation of inflammation through HMGB1 gene and protein pathway, suggesting that miR-141 plays an important role in regulating immune cells during the inflammatory response.

[Key words] microRNA; Inflammatory factor; High mobility group protein B1

微小 RNA (microRNA, miRNA)是一种内源性非编码 RNA 分子,由 21~25 个核苷酸组成[1-3]。研究显示, miRNAs 可通过参与调控多种致炎基因表达,从而影响炎性细胞增殖、分化及炎症因子的产生和释放等,参与脓毒症的发病过程[4-5]。高迁移率族蛋白 B1(HMGB1)为重要的晚期炎症因子,参与了

DOI: 10.3760/cma.j.issn.2095-4352.2013.10.007

基金项目: 广东省自然科学基金(10151018201000018,S2012 010008701,S2012010008971)

作者单位:510260 广东,广州医科大学附属第二医院重症医学科通信作者:熊旭明,Email: xiongxuming9@126.com

免疫细胞炎症因子的合成和释放^[6-10],并在脓毒症的延迟性致死效应中发挥了重要作用^[11-14]。尽管目前对 HMGB1 在脓毒症过程中的表达调控机制有了充分认识,但 HMGB1 是否受 miRNA 的调控目前仍缺乏报道。我们应用生物信息学软件匹配,发现微小RNA-141(miR-141)有可能直接作用于 HMGB1,参与 HMGB1 的表达调控。因此,本研究通过体外合成 miR-141 的拟似物(mimic)和抑制剂(inhibitor),采用细胞转染方法,在人单核细胞株 THP-1 细胞内上调或下调 miR-141 的表达,观察细胞中 HMGB1 的

mRNA 及蛋白表达变化,阐明 miR-141 与 HMGB1 的关系,以期进一步完善 HMGB1 的调控机制。

1 材料与方法

1.1 细胞株及实验试剂:人单核细胞株 THP-1 购自上海细胞库。DMEM 细胞培养基、Opti-MEM 细胞转染培养基、胎牛血清均购自美国 GIBCO 公司; HMGB1、内参照蛋白三磷酸甘油醛脱氢酶(GAPDH) 抗体购自美国赛信通公司;细胞转染试剂脂质体 Lipofectamine RNAi MAX、RNA 抽提裂解液 TRIzol、荧光定量逆转录 -聚合酶链反应(RT-PCR)试剂盒均购自美国 Invitrogen 公司。

1.2 实验方法

- 1.2.1 细胞培养及传代方法:将 THP-1 细胞置于含 10%胎牛血清的 RPMI1640 培养基中,于 37 ℃、5% CO₂培养箱静置培养。该细胞株属人类单核细胞株,在培养液中呈簇集状悬浮生长,细胞密度控制在 1×10%mL,每2天换液1次,每4天传代1次。
- 1.2.2 实验分组:将实验细胞分为 miR-141 拟似物转染组(miR-141 转染组)、miR-141 拟似物转染对照组(miR-141 转染对照组)、miR-141 抑制剂转染组(miR-141 抑制组)、miR-141 抑制剂转染对照组(miR-141 抑制对照组)。
- 1.2.3 寡核苷酸序列设计与合成:miR-141 拟似物根据其成熟体序列(miRNA 数据库,登记号:MIMAT 0000432)合成。miR-141 抑制剂用 miR-141 成熟体的反向互补序列,并对所有碱基进行 2' 甲氧修饰。RNA 的阴性对照序列为与哺乳动物基因组无同源性的序列,由上海吉玛公司设计与合成。所有 PCR 引物均由上海英骏生物公司合成(表 1)。
- 1.2.4 细胞转染: miRNA 的单独转染采用转染试剂 Lipofectamine RNAi MAX(按说明书操作)。主要步骤:6 孔板中 THP-1 细胞更换新鲜的 RPMI 1640 培养基(不含胎牛血清和抗菌药物),每孔 2 mL;将 miRNA 稀释于 200 μL Opti-MEM 培养基中,每管加入 8 μL Lipofectamine RNAi MAX,室温放置 15 min;将 RNAi MAX 与 miRNA 的稀释液加入到各孔细胞中,混匀后培养箱中培养 48 h,再按实验需要处理细胞。miRNA 的终浓度为 100 nmol/L。
- 1.2.5 实时荧光定量 RT-PCR 检测 HMGB1 mRNA 表达:细胞总 RNA 提取按 TRIzol 试剂盒说明书操作;使用逆转录反应试剂盒,对反应产物进行 PCR 扩增,在 ABI 7500 荧光定量 PCR 仪上进行操作,普通基因使用 18S 作为内参照,miRNA 采用 U6 作为内参照。获得循环阈值(Ct)后,应用比较 Ct 法进行

表 1 寡核苷酸序列

	20 2 30 K B BK/1/1
基因名称	寡核苷酸序列
hsa-miR-141	正义链:5'-UAACACUGUCUGGUAAAGAUGG-3'
拟似物	反义链:5'-AUCUUUACCAGACAGUGUUAUU-3'
hsa-miR-141 抑制剂	5'-CCAUCUUUACCAGACAGUUA-3'
miRNA 拟似物	正义链:5'-UUCUCCGAACGUGUCACGUTT-3'
阴性对照	反义链:5'-ACGUGACACGUUCGGAGAATT-3'
miRNA 抑制剂 阴性对照	5'-CAGUACUUUUGUGUAGUACAA-3'
18S- QPCR	正义链:5'-ACCGCAGCTAGGAATAATGGA-3'
	反义链:5'-GCCTCAGTTCCGAAAACCA-3'
HMGB1- QPCR	正义链:5'-TTCAAGGAAGAGAAAACAACAA-3'
	反义链:5'-ATGGCAGGTATTATTAAGGAGG-3'
U6 RT 引物	5'-CGCTTCACGAATTTGCGTGTCAT-3'
U6-PCR 引物	正义链:5'-GCTTCGGCAGCACATATACTAAAAT-3'
	反义链:5'-CGCTTCACGAATTTGCGTGTCAT-3'
hsa-miR-141	5'-GTCGTATGTTGGCGTGTCGTGGAGTCG
RT引物	GCAATTGCACTGGATACCTCTCCATAA-3'
hsa-miR-14	正义链:5'-GCCTGTAGCTTTTCCTACT-3'
PCR 引物	反义链:5'-CACGGCGGTTCGTCGAGT-3'
	The state of the s

注; hsa-miR-141 为人微小 RNA-141, QRCT 为荧光聚合酶链 反应, HMCB1 为高迁移率族蛋白 B1, RT 为逆转录

相对定量,目标基因的相对定量用 2-ΔΔα 计算。

- 1.2.6 蛋白质免疫印迹试验(Western blotting)检测HMGB1蛋白表达:收集细胞悬液,离心去上清液,在细胞沉渣中加入蛋白裂解液,BCA 法进行蛋白定量后用于凝胶电泳(恒压电泳,电泳时间根据 Marker位置确定);恒流 276 mA 转膜 2.5 h;室温封闭 1 h;一抗 4 ℃孵育过夜;二抗室温孵育 1 h;用化学发光试剂盒显影 X 线片,洗片机冲洗胶片,扫描仪扫描胶片后用 Bio-Rad 的胶片灰度分析软件分析。
- **1.3** 统计学分析:使用 SPSS 15.0 统计软件,所有计量资料以均数 ± 标准误($\bar{x} \pm s_x$)表示,组间比较采用 t 检验,P<0.05 为差异有统计学意义。

2 结 果

- **2.1** 寡核苷酸转染效率:图 1 结果显示,用脂质体 Lipofectamine RNAi MAX 转染体外合成的 miRNA 拟似物阴性对照序列(用 Dy547 荧光标记)能顺利进入 THP-1 细胞。
- 2.2 过表达或抑制 miR-141 的效率验证:在转染 $100 \, \text{nmol/L miR-141}$ 拟似物后,THP-1 细胞 miR-141 表达水平较对照组明显增加(35.33 ± 7.24 比 1.21 ± 0.20,t=-8.408,P=0.010)。转染 $100 \, \text{nmol/L miR-141}$ 抑制剂后,miR-141 表达水平较对照组明显下降(0.55 ± 0.12 比 1.09 ± 0.05 ,t=7.473,P=0.002)。
- **2.3** 过表达 miR-141 对 HMGB1 的 mRNA 和蛋白水平的影响:THP-1 细胞转染 100 nmol/L miR-141 拟似物 48 h 后,与对照组比较,HMGB1 的 mRNA 表

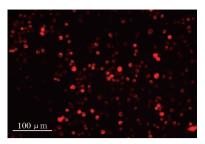
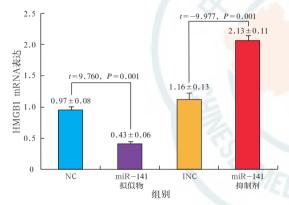


图 1 微小 RNA(miRNA)转染 THP-1 细胞的转染效率 采用 100 nmol/L 脂质体 Lipofectamine RNAi MAX 转染体外合成的 miRNA 拟似物阴性对照序列(用 Dy547 荧光标记)至 THP-1 细胞,48 h 后荧光显微镜下可观察到 miRNA 成功转染至细胞中, 着红色部分为细胞质,其内或旁边的黑色空泡(未着红色)部分为细胞核

达水平明显下降,提示过表达 miR-141 能下调 HMGB1 的 mRNA 水平 (图 2),同时也能下调 HMGB1 的蛋白水平(图 3)。



注:RT-PCR 为实时荧光定量逆转录 - 聚合酶链反应, THP-1 为人单核细胞株,miR-141 为微小 RNA-141,HMGB1 为 高迁移率族蛋白 B1,NC 和 INC 分别为 miR-141 拟似物 和 miR-141 抑制剂的阴性对照

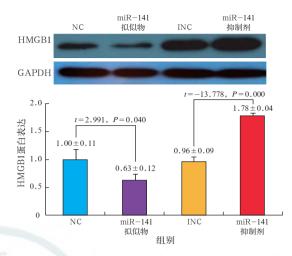
图 2 RT-PCR 检测 THP-1 细胞转染 miR-141 拟似物或抑制剂 100 nmol/L 48 h 后的 HMGB1 mRNA 表达水平

2.4 抑制 miR-141 对 HMGB1 的 mRNA 和蛋白水平的影响: THP-1 细胞转染 100 nmol/L miR-141 抑制剂 48 h后,与对照组比较,HMGB1 的 mRNA 表达水平明显升高,提示使用 miR-141 抑制剂下调 miR-141 后,能上调 HMGB1 的 mRNA 水平(图 2),同时也能使 HMGB1 的蛋白水平上调。

3 讨论

近年来研究发现,HMGB1是一种重要的脓毒症 "晚期炎症因子",可作为脓毒症防治研究的一个潜在分子靶点[11-14]。HMGB1发挥着促炎以及调节神经细胞轴突生长、肿瘤转移、动脉粥样硬化和血管损伤后再狭窄等多种病理生理效应[15-19]。

miRNAs 可通过识别靶基因 mRNA 的 3' 端非编



注:Western blotting 为蛋白质免疫印迹试验,THP-1 为人单核细胞株,miR-141 为微小 RNA-141,HMGB1 为高迁移率族蛋白 B1,GAPDH 为三磷酸甘油醛脱氢酶,NC 和 INC 分别为miR-141 拟似物和 miR-141 抑制剂的阴性对照

图 3 Western blotting 检测 THP-1 细胞转染 miR-141 拟似物或抑制剂 100 nmol/L 48 h 后的 HMGB1 蛋白表达水平

码区(3'UTR),并与之结合阻止翻译或导致 mRNA 降解,从而抑制靶基因表达[1-3]。Taganov等[4]以脂多 糖诱导 THP-1 细胞后用 miRNA 芯片筛选发现, miR-146a、miR-155 和 miR-132 的表达上调;对 miR-146a 的进一步研究发现, 脂多糖诱导的细胞内 miR-146a 水平升高,可抑制白细胞介素 -1 受体相 关激酶 1(IRAK-1)和肿瘤坏死因子受体相关因子 6 (TRAF6)合成,下调核转录因子-κB(NF-κB)活性 以抑制 Toll 样受体 4/ 白细胞介素 -1(TLR4/IL-1)信 号途径,从而抑制炎症反应。Bhaumik 等[20]研究发 现,在人成纤维细胞中,通过过表达 miR-146a/b 可 下调 IRAK-1,从而抑制白细胞介素(IL-6、IL-8)释 放。以上研究表明,部分 miRNA 是通过在转录后水 平下调炎症因子信号通路靶点来调控炎症失衡的。 HMGB1作为脓毒症的重要炎症介质,在脓毒症发病 中起重要作用[21-26], miRNA 能否通过调控 HMGB1 水平,进而影响炎症反应的强度,目前仍缺乏报道。

有研究显示,miR-141参与了调节肿瘤细胞生长迁移、肝纤维化过程,以及血管内皮细胞增殖等反应^[27-30]。本实验应用生物信息学软件,寻找可能作用于 HMGB1 靶点的 miRNA,结果提示,miR-141 有可能与 HMGB1 mRNA 序列中 3'UTR 非编码区结合, HMGB1 可能是 miR-141 的作用靶点,因此本实验用体外化学合成 miR-141 的拟似物和抑制剂进行细胞实验,采用分子生物学中的功能获取和功能缺失实验,验证 HMGB1 与 miR-141 的关系。实验首先

通过细胞转染的方法,将合成的携带荧光标记的 miRNA 拟似物对照片段导入 THP-1 细胞中,结果 发现导入的效果良好, miRNA 均匀分布于 THP-1 细胞的胞质中, 提示体外合成的 miRNA 寡核苷酸能 够通过脂质体转染的方法导入 THP-1 细胞, 在细胞质中发挥效应, 且具有很高的转染效率。进而, 我们将化学合成的 miR-141 拟似物和抑制剂采用同样的转染方法导入 THP-1 细胞中, 在转染 48 h 后收集细胞, 检测细胞内 miR-141 的变化, 结果显示 miR-141 表达水平明显升高或下降, 证实采用该方法能够成功过表达或抑制细胞内的 miR-141 水平。

本实验结果显示,THP-1 细胞过表达 miR-141后,HMGB1 mRNA 表达下调;而使用 miR-141 抑制剂后,HMGB1 mRNA 表达上调,其不仅在 mRNA 水平受影响,在蛋白水平也发生了一致的变化,提示过表达 miR-141 能减少 HMGB1 蛋白在细胞内的合成,而下调 miR-141 能增加 HMGB1 蛋白的合成。证实通过改变细胞内 miR-141 的水平,能直接调控 HMGB1 的 mRNA 和蛋白表达变化。

综上,miR-141 能调控单核细胞 HMGB1 的表达水平,提示 miR-141 在调控免疫细胞炎症反应过程中有重要作用。关于 miR-141 能否调控免疫细胞及其他炎症因子释放、对免疫细胞存活的影响及除HMGB1 外的作用靶点则需进一步研究证实。

参考文献

- Bartel DP. MicroRNAs: genomics, biogenesis, mechanism, and function. Cell, 2004, 116:281–297.
- [2] Ambros V. The functions of animal microRNAs. Nature, 2004, 431;350–355
- [3] Carthew RW, Sontheimer EJ. Origins and Mechanisms of miRNAs and siRNAs. Cell, 2009, 136:642-655.
- [4] Taganov KD, Boldin MP, Chang KJ, et al. NF-kappaB-dependent induction of microRNA miR-146, an inhibitor targeted to signaling proteins of innate immune responses. Proc Natl Acad Sci USA, 2006, 103;12481-12486.
- [5] Jing Q, Huang S, Guth S, et al. Involvement of microRNA in AU-rich element-mediated mRNA instability. Cell, 2005, 120: 623-634.
- [6] 许长涛,姚咏明,李为民,等. 高迁移率族蛋白 B1 对小鼠调节性 T 细胞 Toll 样受体 4 表达的影响. 中国中西医结合急救杂志,2008,15;167-170.
- [7] Tong H, Tang Y, Chen Y, et al. HMGB1 activity inhibition alleviating liver injury in heatstroke. J Trauma Acute Care Surg, 2013,74:801-807.
- [8] 张笑天,姚咏明,黄立峰,等. 烫伤后高迁移率族蛋白 B1 对树 突状细胞分泌细胞因子的影响. 中国中西医结合急救杂志, 2008,15:163-166.
- [9] Zhang XJ, Luan ZG, Ma XC. shRNAs targeting high-mobility group box-1 inhibit E-selectin expression via homeobox A9 in human umbilical vein endothelial cells. Mol Med Rep, 2013, 7:1251– 1256.

- [10] 谭向龙,王世斌,姚咏明,等. 高迁移率族蛋白 B1 在大鼠肝脏 热缺血/再灌注损伤中的作用. 中国中西医结合急救杂志, 2009,16:168-170.
- [11] Mantell LL, Parrish WR, Ulloa L. HMGB-1 as a therapeutic target for infectious and inflammatory disorders. Shock, 2006, 25; 4-11.
- [12] 李银平,乔佑杰,武子霞,等. 血必净注射液对脓毒症大鼠高迁移率族蛋白 B1 的影响. 中国危重病急救医学,2007,19:239-241.
- [13] Chen X, Li W, Wang H. More tea for septic patients? —Green tea may reduce endotoxin-induced release of high mobility group box 1 and other pro-inflammatory cytokines. Med Hypotheses, 2006, 66: 660-663.
- [14] 朱虹,蔡佩佩,尹小燕,等. 高迁移率族蛋白 B1 在脓毒症大鼠 急性肺损伤中的作用. 中国危重病急救医学,2011,23:253-254.
- [15] Sapojnikova N, Maman J, Myers FA, et al. Biochemical observation of the rapid mobility of nuclear HMGB1. Biochim Biophys Acta, 2005, 1729;57-63.
- [16] Li W, Sama AE, Wang H. Role of HMGB1 in cardiovascular diseases. Curr Opin Pharmacol, 2006, 6:130–135.
- [17] Pérez-Carrión MD, Ceña V. Knocking Down HMGB1 Using Dendrimer-Delivered siRNA Unveils Its Key Role in NMDA-Induced Autophagy in Rat Cortical Neurons. Pharm Res, 2013, 30: 2584-2595.
- [18] Chuangui C, Peng T, Zhentao Y. The expression of high mobility group box 1 is associated with lymph node metastasis and poor prognosis in esophageal squamous cell carcinoma. Pathol Oncol Res, 2012, 18:1021-1027.
- [19] Tang CH, Keng YT, Liu JF. HMGB-1 induces cell motility and α5β1 integrin expression in human chondrosarcoma cells. Cancer Lett, 2012, 322:98-106.
- [20] Bhaumik D, Scott GK, Schokrpur S, et al. MicroRNAs miR-146a/b negatively modulate the senescence-associated inflammatory mediators IL-6 and IL-8. Aging (Albany NY), 2009, 1:402-411.
- [21] Li W, Li J, Sama AE, et al. Carbenoxolone Blocks Endotoxin-Induced Protein Kinase R (PKR) Activation and High Mobility Group Box 1 (HMGB1) Release. Mol Med, 2013, 19:203-211.
- [22] 徐迎雪,类维富,王焕亮,等.不同剂量利多卡因对脓毒症大鼠 小肠 HMGB1 表达的影响. 中华麻醉学杂志,2011,31:1133-1135.
- [23] Diener KR, Al-Dasooqi N, Lousberg EL, et al. The multifunctional alarmin HMGB1 with roles in the pathophysiology of sepsis and cancer. Immunol Cell Biol, 2013, 91:443-450.
- [24] 姚咏明,鄢小建,董宁,等. 脓毒症大鼠高迁移率族蛋白 -1 对组织 Toll 样受体 2 基因表达的影响. 中华创伤杂志,2003,19: 13-16.
- [25] Yang M, Cao L, Xie M, et al. Chloroquine inhibits HMGB1 inflammatory signaling and protects mice from lethal sepsis. Biochem Pharmacol, 2013, 86;410-418.
- [26] Seo ES, Oh BK, Pak JH, et al. Acteoside improves survival in cecal ligation and puncture–induced septic mice via blocking of high mobility group box 1 release. Mol Cells, 2013, 35;348–354.
- [27] 刘大全,李东华,刘洪斌. MiR-141 增强人血管内皮细胞增殖及迁移能力. 基础医学与临床,2010,30:801-806.
- [28] 洪琴,张成俊,谢汝佳,等. 大鼠肝纤维化过程中 miR-141 表达的变化. 贵阳医学院学报,2013,38:19-23.
- [29] 申发娟,苏娟,张庆瑜,等. 上调 miR-200a、miR-141 表达对胃 腺癌细胞生长的体外研究. 天津医药,2013,41:517-580.
- [30] Du Y, Xu Y, Ding L, et al. Down-regulation of miR-141 in gastric cancer and its involvement in cell growth. J Gastroenterol, 2009, 44:556-561.

(收稿日期:2013-08-16) (本文编辑:李银平)