

[文章编号] 1000-4718(2009)10-2056-03

高糖高脂对系膜细胞产生细胞外基质及 PAF 的影响

周素娴, 雷闽湘[△], 赵晋晋, 吴静

(中南大学湘雅医院,湖南长沙 410008)

[摘要] 目的: 探讨高糖高脂对系膜细胞产生细胞外基质(ECM)和血小板活化因子(PAF)的影响。方法: 人系膜细胞单独培养, 分为对照组、甘露醇组、高糖高脂组、PAF受体拮抗剂BN52021+高糖高脂组, ELISA法检测各组细胞上清液中纤维连接蛋白(Fn)、IV型胶原(Col IV)、血小板活化因子(PAF)含量, 实时荧光定量检测系膜细胞血小板活化因子受体(PAF-R)mRNA表达。结果: 高糖高脂可引起系膜细胞培养上清液Fn和Col IV含量升高(均P<0.05), BN52021可抑制高糖高脂引起的Fn和Col IV含量升高(P<0.05); 高糖高脂可引起系膜细胞培养上清液PAF含量升高(P<0.05); 高糖高脂可上调系膜细胞PAF-R mRNA表达(P<0.05)。结论: 高糖高脂刺激系膜细胞Fn、Col IV、PAF产生, 高糖高脂刺激的ECM分泌增加部分与PAF有关; 高糖高脂可促进系膜细胞PAF-R基因表达, 使PAF的生物效应进一步放大。

[关键词] 高糖; 高卵磷脂; 血小板活化因子; BN52021; 系膜细胞

[KEY WORDS] High concentration of glucose; High concentration of lysophosphatidylcholine; Platelet activating factor; BN52021; Mesangial cells

[中图分类号] R363

[文献标识码] A

糖尿病肾病(diabetic nephropathy, DN)是糖尿病的主要微血管并发症之一。系膜细胞是DN中主要的效应细胞。血小板活化因子(platelet activating factor, PAF)具有广泛的生物学作用, 可经多种途径损伤肾组织。高糖高脂同时作用对肾小球系膜细胞产生细胞外基质(extracellular matrix, ECM)及PAF的影响, 目前国内外尚未见报道。为此, 我们在高糖高脂条件下培养系膜细胞, 探讨高糖高脂对系膜细胞产生细胞外基质(ECM)及PAF的影响, 进一步研究DN的发病机制。

材料和方法

1 材料

人肾小球系膜细胞(human mesangial cells, HMCs)由东南大学附属中大医院内分泌科孙予林教授惠赠, 为T-SV40及H-ras原癌基因转染的永生系, 保持了正常人肾小球系膜细胞基本形态和生物学特性。D-葡萄糖(Biomol), 溶血卵磷脂(lysophosphatidylcholine, LPC, Sigma), PAF受体拮抗剂BN52021(Sigma), 人IV型胶原和人纤维连接蛋白ELISA试剂盒(均购自晶美生物公司), 人血小板活化因子ELISA试剂盒(ADL), 引物(上海生工生物工程公司)。

2 细胞培养与分组

细胞培养于含10%胎牛血清的DMEM培养液, 置37℃、5%CO₂饱和湿度无菌培养箱。HMCs单培养模型:HMCs80%融合时, 用0.25%胰酶/0.02%EDTA消化液消化后制成细胞悬液以2×10⁸cells/L浓度传至6孔板中单独培养。待细胞呈融合状态后更换无血清培养基, 同步化12 h, 进入静止期后分组为:(A)对照组(5.5 mmol/L D-葡萄糖);(B)甘露醇(mannitol)组(24.5 mmol/L 甘露醇);(C)高糖高脂组(30 mmol/L D-葡萄糖+20 mg/L LPC);(D)BN52021+高糖

高脂组(30 mmol/L D-葡萄糖+20 mg/L LPC+50 μmol/L BN52021), 实验组加入BN52021(工作浓度:50 μmol/L)预处理1 h后, 加入D-葡萄糖、LPC, 工作浓度分别为30 mmol/L、20 mg/L。各组细胞培养24 h, 实验均重复3次。

3 纤维连接蛋白(fibronectin, Fn)、IV型胶原(collagen IV, Col IV)、血小板活化因子(platelet activating factor, PAF)测定

分别按试剂盒说明书测定各组细胞上清液中Fn、Col IV、PAF含量。

4 实时荧光定量检测系膜细胞PAF受体(PAF-R)基因表达

PAF-R引物序列:上游引物5'-TGCCCCCTGCTACAG-GCACCA-3', 下游引物5'-TGCTGTAAACAATCGGGAAGAG-3'。人GAPDH引物序列:上游引物5'-ACACCCACTG-CTCCACCTT-3', 下游引物5'-TTACTCCTGGAGGCCAT-GT-3'。用Trizol按一步法提取系膜细胞总RNA, 取总RNA3 μg进行逆转录反应, 步骤按操作说明书进行, 逆转录的cDNA置-20℃保存。采用SYBR Green I法进行实时荧光定量PCR, 以20 μL反应体系进行PCR扩增, 扩增条件为: PAF-R, 95℃10 min后, 进行40个循环: 95℃10 s, 56℃20 s, 72℃15 s。采用GAPDH为内参照, 以对照组为对照。 $2^{-\Delta\Delta Ct}$ 方法来分析数据: $\Delta Ct = Ct_{\text{目的基因}} - Ct_{\text{内参}}$, $\Delta\Delta Ct = \Delta Ct_{\text{样品}} - \Delta Ct_{\text{对照}}$ 。计算 $2^{-\Delta\Delta Ct}$ 的数值即为实验组目的基因相对于对照组的表达量的变化倍数。

5 统计学处理

采用SPSS13.0统计软件进行数据处理, 数据以均数±标准差($\bar{x} \pm s$)表示, 独立样本两组间差异比较用t检验; 组间差异采用单因素方差分析(One-way ANOVA), 组间两两比较采用SNK法。

[收稿日期] 2008-11-19 [修回日期] 2009-03-16

△通讯作者 E-mail: lmx618@medmail.com.cn

结 果

1 高糖高脂对系膜细胞 Fn、Col IV 的影响

与对照组相比,高糖高脂可引起细胞上清液 Fn 和 Col IV 显著升高(均 $P < 0.05$);BN52021 可显著抑制高糖高脂引起的 Fn 和 Col IV 升高($P < 0.05$),见表 1。

2 高糖高脂对 PAF 的影响

与对照组相比,高糖高脂可引起细胞上清液 PAF 含量显著升高($P < 0.05$);BN52021 不能抑制高糖高脂引起的 PAF 含量升高($P > 0.05$),见表 2。

3 高糖高脂对系膜细胞 PAF-R 基因表达的影响

与对照组相比,高糖高脂可上调系膜细胞 PAF-R mRNA 表达($P < 0.05$);BN52021 不能抑制高糖高脂上调的系膜细胞 PAF-R mRNA 表达($P > 0.05$),见图 1。

表 1 高糖高脂对系膜细胞 Fn 和 Col IV 影响

Tab 1 Effects of high glucose and LPC on Fn and Col IV content in mesangial cells($\bar{x} \pm s$. $n = 3$)

Group	Fn(mg/L)	Col IV(μg/L)
Control	3.90 ± 0.43	4.54 ± 0.74
Mannitol	3.95 ± 0.29	4.12 ± 0.62
High glucose + LPC	$7.89 \pm 0.36^*$	$16.32 \pm 1.54^*$
BN52021 + high glucose + LPC	$5.23 \pm 0.32^{\Delta}$	$10.40 \pm 0.72^{\Delta}$

* $P < 0.05$ vs control; $\Delta P < 0.05$ vs high glucose + LPC.

表 2 高糖高脂对系膜细胞产生 PAF 的影响

Tab 2 Effects of high glucose and LPC on PAF in mesangial cells($\bar{x} \pm s$. $n = 3$)

Group	PAF(ng/L)
Control	48.72 ± 2.55
Mannitol	48.86 ± 1.34
High glucose + LPC	$101.10 \pm 3.00^*$
BN52021 + high glucose + LPC	$101.80 \pm 5.85^*$

* $P < 0.05$ vs control.

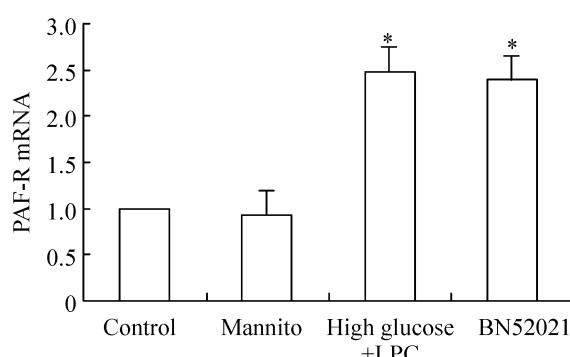


Fig 1 Effects of high glucose and LPC on PAF-R mRNA expression in mesangial cells. $\bar{x} \pm s$. $n = 3$. * $P < 0.05$ vs control.

图 1 高糖高脂对系膜细胞 PAF-R mRNA 表达差异倍数($2^{-\Delta\Delta Ct}$)的影响

讨 论

高血糖是糖尿病代谢紊乱最重要的特点,而 McGarry

等^[1]研究显示,脂代谢异常为 2 型糖尿病及其并发症的原发病理生理过程。DN 的发生与 DM 病程中的代谢紊乱,如糖、脂代谢紊乱密切相关^[2]。ECM 的过多沉积是 DN 肾脏进展性纤维化的病理基础。我们的研究发现,高糖高脂可促进系膜细胞 Fn 和 Col IV 产生增加,而系膜细胞 Fn 和 Col IV 过度表达,直接导致 ECM 的积聚,进一步支持高糖高脂是 DN 发生、发展的危险因素。

实验发现高糖高脂条件下,系膜细胞培养上清液 PAF 增高,表明高糖高脂可促进系膜细胞分泌 PAF。PAF 是一种与花生四烯酸代谢密切相关的脂类双分子聚合物,可经多种途径损伤肾组织。将 PAF 注射至离体大鼠肾时,可增强血管通透性,改变肾小球滤过膜屏障大小和电荷选择性,加重蛋白尿^[3]。PAF 可诱导系膜细胞及中性粒细胞,使其细胞黏附因子(ICAM-1, LFA-1, Mac-1)合成和表达增强^[4]。PAF 可诱导系膜细胞产生活性氧,加重肾脏损害^[5]。Ruiz-Ortega 等^[6]研究发现,PAF 以剂量依赖方式上调系膜细胞纤维连接蛋白和 IV 型胶原基因表达。

同时在研究中也发现,PAF 受体拮抗剂(BN52021)对高糖高脂刺激的 PAF 增加无影响,可减少细胞上清液的 Fn 和 Col IV 含量,但仍高于对照组。提示 BN52021 对 PAF 的分泌无明显影响,其可部分减少高糖高脂刺激的系膜细胞 Fn 和 Col IV 分泌增加,具有肾脏保护作用,高糖高脂刺激的 ECM 分泌增加部分与 PAF 有关。

我们的研究还发现高糖高脂可上调系膜细胞 PAF-R 基因表达,已经证实,肾脏细胞 PAF-R 基因启动子上存在核转录因子 NF-κB 结合位点^[7],NF-κB 活化后进入细胞核,可结合到 PAF-R 基因启动子上,促进 PAF-R 基因转录^[8]。高糖及 ox-LDL 均可促进体外培养的系膜细胞 NF-κB 的活化^[9,10]。所以我们推测,体外培养的条件下,高糖高脂可能通过激活 NF-κB 途径,促进 PAF-R 基因转录。高糖高脂不但促进肾小球系膜细胞产生 PAF,而且通过促进系膜细胞表达 PAF-R,使 PAF 的效应进一步放大。

综上所述,在糖尿病高糖合并脂代谢紊乱的情况下,可促进 DN 的发生和发展;利用合适的阻断剂阻断 PAF 的作用,可能为 DN 的防治提供新的思路。

[参 考 文 献]

- [1] McGarry JD. Dysregulation of fatty acid metabolism in the etiology of type 2 diabetes [J]. Diabetes, 2001, 50 (Suppl 2): 6.
- [2] 姜华军, 朱忠华, 刘建社, 等. 胰岛素对高糖培养的人系膜细胞表达 SGK1 及合成细胞外基质的影响 [J]. 中国病理生理杂志, 2008, 24 (3): 330-334.
- [3] Marques SA, Dy LC, Southall MD, et al. The platelet-activating factor receptor activates the extracellular signal-regulated kinase mitogen-activated protein kinase and induces proliferation of epidermal cells through an epidermal growth factor-receptor-dependent pathway [J]. J Pharmacol Exp Ther, 2002, 300 (3): 1026-1035.

(下转第 2072 页)

- virulence factors are required for *Staphylococcus aureus* – induced apoptosis in endothelial cells [J]. *Cell Microbiol*, 2005, 7(8):1087 – 1097.
- [23] Albertine KH, Soulier MF, Wang Z, et al. Fas and fas ligand are up – regulated in pulmonary edema fluid and lung tissue of patients with acute lung injury and the acute respiratory distress syndrome [J]. *Am J Pathol*, 2002, 161(5):1783 – 1796.
- [24] Kim YM, Kim TH, Chung HT, et al. Nitric oxide prevents tumor necrosis factor alpha – induced rat hepatocyte apoptosis by the interruption of mitochondrial apoptotic signaling through S – nitrosylation of caspase – 8 [J]. *Hepatology*, 2000, 32(4 Pt 1):770 – 778.
- [25] Mohammed M, Sayeed AM. Immune mechanisms and im-
- muno – therapy in sepsis: where do we stand? [J]. *Chin J Pathophysiol (中国病理生理杂志)*, 2001, 17(11): 1100 – 1101.
- [26] Sriskandan S, Altmann D. The immunology of sepsis [J]. *J Pathol*, 2008, 214(2):211 – 223.
- [27] Qin S, Wang H, Yuan R, et al. Role of HMGB1 in apoptosis – mediated sepsis lethality [J]. *J Exp Med*, 2006, 203(7):1637 – 1642.
- [28] Hotchkiss RS, Tinsley KW, Karl IE, et al. Role of apoptotic cell death in sepsis [J]. *Scand J Infect Dis*, 2003, 35(9):585 – 592.
- [29] Wesche DE, Lomas – Neira JL, Perl M, et al. Leukocyte apoptosis and its significance in sepsis and shock [J]. *J Leukoc Biol*, 2005, 78(2):325 – 337.

(上接第 2057 页)

- [4] Brennan DC, Jevnikar AM. Mesangial cell accessory function: mediation by intercellular adhesion molecule – 1 [J]. *Kidney Int*, 1990, 38(6):1039 – 1046.
- [5] 胡明昌,王晓燕,甘卫华,等. 血小板活化因子介导肾小球系膜细胞产生活性氧的研究[J]. 中国病理生理杂志, 1995, 11(1):62 – 65.
- [6] Ruiz – Ortega M, Bustos C, Plaza JJ, et al. Overexpression of extracellular matrix proteins in renal tubulointerstitial cells by platelet – activating – factor stimulation [J]. *Nephrol Dial Transplant*, 1998, 13(4):886 – 892.
- [7] Mutoh H, Bito H, Minami M, et al. Two different promoters direct expression of two distinct forms of mRNAs of human platelet – activating factor receptor [J]. *FEBS Lett*, 1993, 322(2):129 – 134.
- [8] Hourton D, Stengel D, Chapman MJ, et al. Oxidized low density lipoproteins downregulate LPS – induced platelet – activating factor receptor expression in human monocyte – derived macrophages: implications for LPS – induced nuclear factor kappa B activity [J]. *Eur Biochem*, 2001, 268(16):4489 – 4496.
- [9] Park CW, Kim JH, Lee JW, et al. High glucose – induced intercellular adhesion molecule – 1 (ICAM – 1) expression through an osmotic effect in rat mesangial cells is PKC – NF – κB – dependent [J]. *Diabetologia*, 2000, 43 (12): 1544 – 1553.
- [10] Lan Y, Zhou Q, Wu ZL. NF – kappa B involved in transcription enhancement of TGF – beta 1 induced by ox – LDL in rat mesangial cells [J]. *Clin Med J (Engl)*, 2004, 117(2):225 – 230.

(上接第 2061 页)

- [28] Motegi A, Kuntz K, Majeed A, et al. Regulation of gross chromosomal rearrangements by ubiquitin and SUMO ligases in *Saccharomyces cerevisiae* [J]. *Mol Cell Biol*, 2006, 26(4):1424 – 1433.
- [29] Watson IR, Irwin MS. Ubiquitin and ubiquitin – like modifications of the p53 family [J]. *Neoplasia*, 2006, 8(8):655 – 666.
- [30] Carter S, Bischof O, Dejean A, et al. C – terminal modifications regulate MDM2 dissociation and nuclear export of p53 [J]. *Nat Cell Biol*, 2007, 9(4):428 – 435.
- [31] Kim KI, Baek SH. SUMOylation code in cancer development and metastasis [J]. *Mol Cells*, 2006, 22(3):247 – 253.
- [32] Karamouzis MV, Konstantinopoulos PA, Badra FA, et al. SUMO and estrogen receptors in breast cancer [J]. *Breast Cancer Res Treat*, 2008, 107(2):195 – 210.
- [33] Ganesan AK, Kho Y, Kim SC, et al. Broad spectrum identification of SUMO substrates in melanoma cells [J]. *Proteomics*, 2007, 7(13):2216 – 2221.
- [34] 王宏,吴金民,曹厚军,等. uPA 与 NF – κB p65 在乳腺癌组织表达的相关性研究及临床病理意义 [J]. 中国病理生理杂志, 2006, 22(6):1218 – 1221.
- [35] Mabb AM, Miyamoto S. SUMO and NF – kappa B ties [J]. *Cell Mol Life Sci*, 2007, 64(15):1979 – 1996.