

白介素-10对大鼠肝星状细胞核因子-κB、细胞因子及细胞间黏附分子-1表达的影响

颜吉丽, 范 钰, 李 华, 张锦生, 黄富春

颜吉丽, 南京中医药大学第一临床医学院 江苏省南京市 210029
 范钰, 浙江大学肿瘤研究所、浙江新和成股份有限公司
 浙江省杭州市 310009
 李华, 张锦生, 复旦大学基础医学院病理教研室 上海市 200032
 黄富春, 河南漯河市第二人民医院消化科 河南省漯河市 450000
 项目负责人: 范钰, 310009, 浙江省杭州市, 浙江大学肿瘤研究所、浙江新
 和成股份有限公司, jiliyananita@yahoo.com.cn
 电话: 0571-87784527
 收稿日期: 2002-10-07 接受日期: 2003-03-28

摘要

目的: 探讨白介素-10对大鼠肝星状细胞的干预作用和作用机制。

方法: 分离大鼠肝星状细胞(HSC), 采用不同浓度的白介素-10处理后, 分别应用ELISA法和Northern blot检测大鼠HSC中细胞间黏附分子-1(ICAM-1)、肿瘤坏死因子- α 和白介素-1 β 蛋白和mRNA的表达, 采用凝胶迁移率法检测核因子-κB(NF-κB)活性。

结果: 白介素-10可明显下调大鼠HSC ICAM-1、TNF- α 及IL-1 β 表达, 并且抑制NF-κB活性, 其效应呈浓度依赖性。

结论: 白介素-10可能通过下调HSC ICAM-1、TNF- α 及IL-1 β 表达和抑制NF-κB活性来发挥其抗炎和抗纤维化作用的。

颜吉丽, 范钰, 李华, 张锦生, 黄富春. 白介素-10对大鼠肝星状细胞核因子-κB、细胞因子及细胞间黏附分子-1表达的影响. 世界华人消化杂志 2004; 12(8):1947-1949

<http://www.wjgnet.com/1009-3079/12/1947.asp>

0 引言

近年发现, 细胞间黏附分子-1与许多肝脏疾病的发生、发展密切相关^[1-8]。肝损伤时, 被激活的肝星状细胞不仅分泌细胞外基质, 直接导致肝纤维化的形成, 同时细胞表面表达细胞间黏附分子-1(intercellular adhesion molecule-1, ICAM-1)。ICAM-1表达增多促进白细胞向肝实质浸润, 使肝脏炎症加剧、损伤加重^[9-10]。核内转录因子(nuclear factor κB, NF-κB)是一个多功能的核转录因子, 具有广泛的生物学活性, 能够促进多种细胞因子、黏附因子和趋化因子的基因转录, 在炎症反应中起重要作用。研究发现, 肝损伤及肝纤维化与NF-κB密切相关^[11-16]。白介素-10(interleukin-10, IL-10)是一种多功能的炎症抑制因子, 有抑制炎症反应、减轻纤维化的作用^[17-23], 但是其细胞内的作用机制不清。为此,

我们采用IL-10处理大鼠HSC, 观察其对NF-κB和细胞因子(TNF- α)(IL-1 β)影响, 旨在进一步揭示其抗肝纤维化的作用机制。

1 材料和方法

1.1 材料 ♂Wistar大鼠, 体质量450~500 g, 购自中国科学院上海实验动物中心。鼠抗人结蛋白(Desmin)多克隆抗体, 羊抗鼠ICAM-1多克隆抗体, 购自Dako公司。辣根过氧化物酶标记兔抗羊IgG、链霉素生物素-过氧化物酶(ABC)法免疫组化试剂盒, 购自武汉博士德公司。大鼠TNF- α , 购自PeproTech公司。总RNA提取试剂盒(TRIzol)、逆转录试剂盒、NF-κB探针, 购自Promega公司。四甲基联苯胺盐酸盐(TMB)、Taq聚合酶、dNTP均购自华美公司。ICAM-1、TNF- α 、IL-1 β ELISA试剂盒购于北京邦定公司。

1.2 方法

1.2.1 HSC分离 分离培养HSC: 按文献[24]方法。HSC活率和纯度鉴定: 用常规台盼蓝染色法鉴定细胞活率; 采用Desmin和α-平滑肌肌动蛋白(α-SMA)染色对细胞进行免疫组化鉴定。鉴定成功后进行如下试验。

1.2.3 HSC NF-κB活性 采用凝胶迁移率法。参照文献[25]加以改进。定量后取核蛋白5 μg、DNA结合缓冲液17 μL、标记探针1 μL。总体积21 μL, 置37 °C孵育30 min, 然后加上样缓冲液4 μL。反应产物经50 mL/L的非变性聚丙烯酰胺凝胶电泳(0.25×TBE, pH8.3, 电压110 V)。电泳完毕, 凝胶置-70 °C放射自显影。

1.2.4 HSC ICAM-1、TNF- α 及IL-1 β 表达 (1)蛋白水平采用ELISA方法。按照试剂盒说明书操作。测定490 nm波长下的吸光度。(2)mRNA水平采用Northern blot方法^[26]检测。以TRIzol提取细胞总RNA, 以GAPDH为内参照。利用Kodak Digital Science 1D Image Analysis Software测定Northern Blot条带净灰度值, 并与内参照GAPDH的测定结果相比较, 计算其比值。

统计学处理 采用计算机SPSS10.0软件系统进行F检验和t检验。

2 结果

2.1 IL-10对HSC NF-κB活性的影响 大鼠HSC有较高的NF-κB表达, 以IL-10处理后, NF-κB活性被抑制, 且呈剂量依赖性(见图1)。

2.2 IL-10对HSC细胞ICAM-1和细胞因子表达的影响 采用IL-10处理大鼠HSC后, 分别采用ELISA、

Northern blot方法检测HSC中ICAM-1蛋白和mRNA水平的表达。发现在HSC中ICAM-1、IL-1 β 及TNF- α 均高表达，经IL-10处理后，三者均下降，且呈浓度依赖性(见图2，图3)。

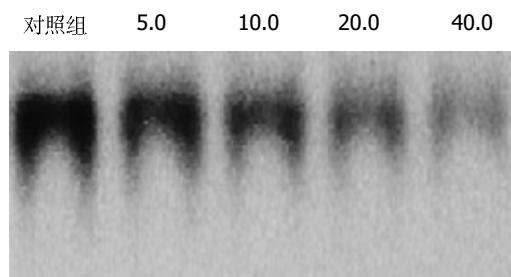


图1 大鼠HSC NF-κB活性(ng, 48 h)。

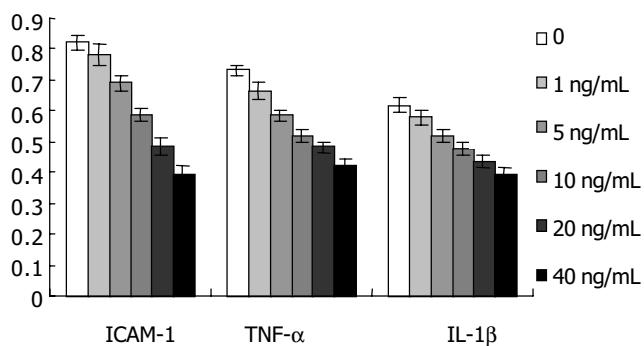


图2 IL-10对HSC ICAM-1, TNF- α , IL-1 β 蛋白表达的影响(mean±SD, n=5, 48 h)。

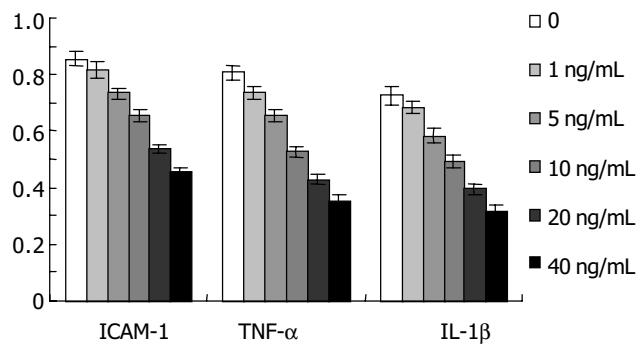


图3 IL-10对HSC ICAM-1, TNF- α , IL-1 β mRNA表达的影响(mean±SD, n=5, 48 h)。

3 讨论

IL-10是一种主要由Th2细胞产生的炎症抑制因子。近年发现，肝脏Kupffer细胞、肝细胞、肝星状细胞(HSC)等也可产生IL-10。在多种实验性肝损伤模型中，内源性IL-10有明显抑制肝脏炎症，减轻肝损伤的作用^[17-23, 27]。提示IL-10对于慢性肝炎和肝纤维化的治疗具有重要的作用。但是其减轻肝纤维化的机制尚完全不清楚。本研究采用IL-10处理大鼠HSC，探讨了IL-10对其ICAM-1、NF-κB活性及细胞因子TNF- α 和IL-1的影响。

肝细胞的退行性病变，不论是可逆的还是不可逆的，均可通过局部各种递质的释放引起炎症反应，后者通过旁分泌和(或)自分泌途径刺激HSC的激活，最

终促进肝纤维化的发展。在此过程中，黏附分子起着重要的作用。抗黏附治疗可以减轻肝损伤。目前已发现的黏附分子主要分五类：免疫球蛋白超家族、整合素家族、选择素家族、Cadherin家族及其他未分类的黏附分子。其中研究最多的是免疫球蛋白超家族，包括细胞间黏附分子(intercellular adhesion molecule, ICAM-1, 2, 3)、血管细胞黏附分子-1(vascular cell adhesion molecule-1, VCAM-1)、血小板内皮细胞黏附分子-1(platelet endothelial cell adhesion molecule-1, PECA-1)以及神经细胞黏附分子(neural cell adhesion molecule, NCAM)等。在这些黏附分子中，ICAM-1引人重视。静息的HSC不表达ICAM-1，而在HSC被激活后，ICAM-1基因及其产物均增加，并且ICAM-1能够趋化炎症细胞，促使炎症细胞从肝血窦直接浸润到肝实质^[9-10]。这表明ICAM-1的表达与HSC的活化有关，并在肝纤维化的形成中起着重要作用。在酒精性肝病^[28]、病毒性肝炎^[29]、自身免疫性肝病及肝纤维化肝硬变等^[30]病变时，不管其病因如何，肝细胞、窦周细胞及胆管上皮细胞ICAM-1表达均明显增加。我们采用ELISA和Northern blot检测ICAM-1在大鼠HSC中的蛋白和mRNA表达，发现，HSC高表达ICAM-1。采用IL-10处理后，HSC中ICAM-1蛋白及mRNA均明显下调，且呈剂量依赖性。本研究提示，IL-10抑制大鼠HSC的激活途径之一，可能是通过其下调ICAM-1表达来实现的。

近来发现，核转录因子NF-κB在HSC的激活中起着重要作用^[31]。NF-κB位于ICAM-1基因的启动子内，是由p50和p65构成的二聚体复合物，为DNA结合蛋白。在正常情况下，NF-κB与抑制因子IκB结合形成三聚体复合物存在于细胞质内，处于无活性状态。多种细胞外刺激信号能够诱导NF-κB进入细胞核而被活化^[32]。目前研究表明，NF-κB参与调节免疫反应及炎症过程，促进前炎症因子(IL-1, TNF- α , IL-6)、趋化因子(IL-8, 巨噬细胞炎症蛋白-1)等炎性基因及TGF- β 基因的转录，而这些细胞因子在肝纤维化发生发展中起重要作用。他们可引起中性粒细胞及巨噬细胞活化，增强中性粒细胞及单核细胞向损伤的肝实质浸润，刺激成纤维细胞增生等^[33]。因此，TNF- α 、IL-1与NF-κB之间造成细胞因子网络中的恶性循环。而TNF- α 、IL-1作为细胞外刺激信号，又可激活NF-κB，进一步放大炎症反应^[34]。因此，TNF- α 、IL-1与NF-κB之间造成细胞因子网络中的恶性循环。研究发现，用亲脂性铁螯合剂阻断Kupffer内核因子NF-κB的激活后，可以阻止细胞因子TNF- α 和IL-6表达的上调，从而减轻肝脏的损伤^[35]。提示NF-κB的激活是诱导肝损伤的重要因素。因此，NF-κB在炎症细胞向肝实质浸润过程中起重要作用。采用药物或技术手段下调HSC表面NF-κB表达，可望减轻炎症性肝损伤和肝纤维化。

本研究发现，IL-10处理大鼠HSC后，凝胶迁移率法显示，NF-κB活性下降，并且呈浓度和时间依

赖性。由此说明，IL-10 可明显地抑制 HSC NF-κB 活性。与此同时，我们发现，大鼠 HSC 的增生受到抑制，说明 NF-κB 与 HSC 增生有密切的关系。提示通过阻抑 NF-κB 活化可以抑制 HSC 增生。我们应用 ELISA 方法检测 IL-1β、TNF-α 及 ICAM-1 蛋白在 HSC 中的表达，结果显示，IL-10 能明显下调大鼠 HSC IL-1β、TNF-α 及 ICAM-1 蛋白的表达，并呈量效依赖性。进一步应用 Northern blot 法在 mRNA 水平检测 IL-1β、TNF-α 及 ICAM-1 在大鼠 HSC 中的表达，结果与 IL-1β、TNF-α 及 ICAM-1 蛋白表达下调趋势一致，说明 IL-10 在转录水平即对 IL-1β、TNF-α 及 ICAM-1 的表达起抑制作用。本研究提示，IL-10 能够抑制大鼠 HSC 的激活，可能是通过其抑制 NF-κB 活性，阻断了 NF-κB 与 TNF-α、IL-1β 形成的恶性循环，从而在减轻肝脏炎症性损伤、抑制肝纤维化中发挥重要的作用。

4 参考文献

- 1 Hellerbrand, Wang SC, Tsukamoto H, Brenner DA, Rippe RA. Expression of intracellular adhesion molecule 1 by activated hepatic stellate cells. *Hepatology* 1996;24:670-676
- 2 Nakanuma Y, Yasoshima M, Tsuneyama K, Harada K. Histopathology of primary biliary cirrhosis with emphasis on expression of adhesion molecules. *Semin Liver Dis* 1997;17:35-47
- 3 Neubauer K, Eichhorst ST, Wilfling T, Buchenau M, Xia L, Ramadori G. Sinusoidal intercellular adhesion molecule-1 up-regulation precedes the accumulation of leukocyte function antigen-1-positive cells and tissue necrosis in a model of carbontetrachloride-induced acute rat liver injury. *Lab Invest* 1998;78:185-94
- 4 Mengen MD, Richter S, Yamauchi J, Vollmar B. Role of microcirculation in hepatic ischemia/reperfusion injury. *Hepatogastroenterology* 1999;46(Suppl 2):1452-1457
- 5 Nakanuma Y, Tsuneyama K, Sasaki M, Harada K. Destruction of bile ducts in primary biliary cirrhosis. *Baillieres Best Pract Res Clin Gastroenterol* 2000;14:549-570
- 6 Lalor PF, Shields P, Grant A, Adams DH. Recruitment of lymphocytes to the human liver. *Immunol Cell Biol* 2002;80:52-64
- 7 Qin LX, Tang ZY. The prognostic molecular markers in hepatocellular carcinoma. *World J Gastroenterol* 2002;8:385-392
- 8 Ohira H, Abe K, Yokokawa J, Takiguchi J, Rai T, Shishido S, Sato Y. Adhesion molecules and CXC chemokines in endotoxin-induced liver injury. *Fukushima J Med Sci* 2003;49:1-13
- 9 Knittel T, Dinter C, Kobold D, Neubauer K, Mehde M, Eichhorst S, Ramadori G. Expression and regulation of cell adhesion molecules by hepatic stellate cells (HSC) of rat liver: involvement of HSC in recruitment of inflammatory cells during hepatic tissue repair. *Am J Pathol* 1999;154:153-167
- 10 Schnabl B, Purbeck CA, Choi YH, Hagedorn CH, Brenner D. Replicative senescence of activated human hepatic stellate cells is accompanied by a pronounced inflammatory but less fibrogenic phenotype. *Hepatology* 2003;37:653-664
- 11 Mirza A, Liu SL, Frizzell E, Zhu J, Maddukuri S, Martinez J, Davies P, Schwarting R, Norton P, Zern MA. A role for tissue transglutaminase in hepatic injury and fibrogenesis, and its regulation by NF-κappaB. *Am J Physiol* 1997;272(2 Pt 1):G281-G288
- 12 Hellerbrand C, Jobin C, Iimuro Y, Licato L, Sartor RB, Brenner DA. Inhibition of NF-κappaB in activated rat hepatic stellate cells by proteasome inhibitors and an IkappaB super-repressor. *Hepatology* 1998;27:1285-1295
- 13 Hellerbrand C, Jobin C, Licato LL, Sartor RB, Brenner DA. Cytokines induce NF-κappaB in activated but not in quiescent rat hepatic stellate cells. *Am J Physiol* 1998;275(2 Pt 1):G269-G278
- 14 Gallois C, Habib A, Tao J, Moulin S, Maclouf J, Mallat A, Lotersztajn S. Role of NF-κappaB in the antiproliferative effect of endothelin-1 and tumor necrosis factor-alpha in human hepatic stellate cells. Involvement of cyclooxygenase-2. *J Biol Chem* 1998;273:23183-23189
- 15 Elsharkawy AM, Wright MC, Hay RT, Arthur MJ, Hughes T, Bahr MJ, Degitz K, Mann DA. Persistent activation of nuclear factor-κappaB in cultured rat hepatic stellate cells involves the induction of potentially novel Rel-like factors and prolonged changes in the expression of IkappaB family proteins. *Hepatology* 1999;30:761-769
- 16 Kweon YO, Paik YH, Schnabl B, Qian T, Lemasters JJ, Brenner DA. Gliotoxin-mediated apoptosis of activated human hepatic stellate cells. *J Hepatol* 2003;39:38-46
- 17 Wynn TA, Cheever AW, Williams ME, Hieny S, Caspar P, Kuhn R, Muller W, Sher A. IL-10 regulates liver pathology in acute murine Schistosomiasis mansoni but is not required for immune down-modulation of chronic disease. *J Immunol* 1998;160:4473-4480
- 18 Thompson K, Maltby J, Fallowfield J, McAulay M, Millward-Sadler H, Sheron N. Interleukin-10 expression and function in experimental murine liver inflammation and fibrosis. *Hepatology* 1998;28:1597-1606
- 19 Louis H, Van Laethem JL, Wu W, Quertinmont E, Degraef C, Van den Berg K, Demols A, Goldman M, Le Moine O, Geerts A, Deviere J. Interleukin-10 controls neutrophilic infiltration, hepatocyte proliferation, and liver fibrosis induced by carbon tetrachloride in mice. *Hepatology* 1998;28:1607-1615
- 20 Edwards-Smith CJ, Jonsson JR, Purdie DM, Bansal A, Shorthouse C, Powell EE. Interleukin-10 promoter polymorphism predicts initial response of chronic hepatitis C to interferon alfa. *Hepatology* 1999;30:526-530
- 21 Nelson DR, Lauwers GY, Lau JY, Davis GL. Interleukin 10 treatment reduces fibrosis in patients with chronic hepatitis C: a pilot trial of interferon nonresponders. *Gastroenterol* 2000;118:655-660
- 22 Wang XZ, Chen ZX, Zhang LJ, Chen YX, Li D, Chen FL, Huang YH. Expression of insulin-like growth factor 1 and insulin-like growth factor 1 receptor and its intervention by interleukin-10 in experimental hepatic fibrosis. *World J Gastroenterol* 2003;9:1287-1291
- 23 Nelson DR, Tu Z, Soldevila-Pico C, Abdelmalek M, Zhu H, Xu YL, Cabrera R, Liu C, Davis GL. Long-term interleukin 10 therapy in chronic hepatitis C patients has a proviral and anti-inflammatory effect. *Hepatology* 2003;38:859-868
- 24 袁桃霞, 张锦生, 张月娥. 大鼠肝 Ito 细胞的体外培养及肝素对其抑制作用的研究. 上海医科大学学报 1996;23:90-93
- 25 Sundstedt A, Sigvardsson M, Leanderson T, Hedlund G, Kalland T, Dohlsten M. In vivo anergized CD4+ T cells express perturbed AP-1 and NF-κappa B transcription factors. *Proc Natl Acad Sci USA* 1996;93:979-984
- 26 Sambrook J, Fritsch EF, Maniatis T. 分子克隆实验指南. 金冬雁, 黎孟枫. 第2版. 北京: 科学出版社, 1989:363-375
- 27 Louis H, Le Moine O, Goldman M, Deviere J. Modulation of liver injury by interleukin-10. *Acta Gastroenterol Belg* 2003;66:7-14
- 28 Nanji AA, Griniuviene B, Yacoub LK, Fogt F, Tahan SR. Intercellular adhesion molecule-1 expression in experimental alcoholic liver diseases: relationship to endotoxemia and TNFα messenger RNA. *Exp Mol Pathol* 1995;62:42-51
- 29 Horiike N, Onji M, Kumon I, Kanaoka M, Michitaka K, Ohta Y. Intercellular adhesion molecule^{α2} 1 expression on the hepatocyte membrane of patients with chronic hepatitis B and C. *Liver* 1993;13:10-14
- 30 Nakanuma Y, Yasoshima M, Tsuneyama K, Harada K. Histopathology of primary biliary cirrhosis with emphasis on expression of adhesion molecules. *Semin Liver Dis* 1997;17:35-47
- 31 Wu J, Zern MA. NF-κappa B, liposomes and pathogenesis of hepatic injury and fibrosis. *Front Biosci* 1999;4:D520-D527
- 32 Baldwin AS Jr. The NF-κappa B and I kappa B proteins: new discoveries and insights. *Annu Rev Immunol* 1996;14:649-683
- 33 Peterson TC. Pentoxifylline prevents fibrosis in an animal model and inhibits platelet-derived growth factor-driven proliferation of fibroblasts. *Hepatology* 1993;17:486-493
- 34 Blackwell TS, Christman JW. The role of nuclear factor-κappa B in cytokine gene regulation. *Am J Respir Cell Mol Biol* 1997;17:3-9
- 35 Lin M, Rippe RA, Niemela O, Brittenham G, Tsukamoto H. Role of iron in NF-κappa B activation and cytokine gene expression by rat hepatic macrophages. *Am J Physiol* 1997;272:G1355-G1364