

# 不同来源的人肠上皮细胞内毒素相关受体的表达

张道杰, 蒋建新, 陈永华, 朱佩芳

张道杰, 济南军区总医院实验诊断科 山东省济南市 250031  
蒋建新, 陈永华, 朱佩芳, 中国人民解放军第三军医大学大坪医院野战  
外科研究所第四研究室 重庆市 400042  
张道杰, 男, 1969-09-11生, 河南省淮阳县人, 汉族, 1991年第三军医大学  
本科毕业, 2003年第三军医大学硕士研究生毕业, 主管技师. 主要从事创伤  
感染发病机制与防治方面的研究.  
国家重点基础研究发展计划资助项目, No. G1999054203  
创伤、烧伤与复合伤研究国家重点实验室开放课题基金资助项目,  
No. 200311  
项目负责人: 蒋建新, 400042, 重庆市, 中国人民解放军第三军医大学大坪  
医院野战外科研究所第四研究室. zhangdajie7005@sina.com  
电话: 0531-2166314  
收稿日期: 2004-05-28 接受日期: 2004-06-17

## Expression of lipopolysaccharide-associated receptors in different human intestinal epithelial cells

Dao-Jie Zhang, Jian-Xin Jiang, Yong-Hua Chen, Pei-Fang Zhu

Dao-Jie Zhang, Department of Medical Laboratory, General Hospital of Jinan Military Region, Jinan 250031, Shandong Province, China  
Jian-Xin Jiang, Yong-Hua Chen, Pei-Fang Zhu, Research Institute of Surgery, Daping Hospital, Third Military Medical University, Chongqing, 400042, China

Supported by the National Key Basic Research and Development Plan of China, No. G1999054203; the Opening Foundation of National Laboratory of Trauma, Burns and Combined Injury, No. 200311.

Correspondence to: Jian-Xin Jiang, Research Institute of Surgery, Daping Hospital, Third Military Medical University, Chongqing, 400042, China.

Received: 2004-05-28 Accepted: 2004-06-17

## Abstract

AIM: To investigate the expression of lipopolysaccharide (LPS)-associated receptors-CD14, Toll-like receptor 4 (TLR4) and MD-2 in human intestinal epithelial cells (IECs) and to discuss the molecular mechanism by which IECs tolerated to LPS.

METHODS: The expression of CD14, TLR4 and MD-2 mRNA of human normal intestinal epithelial cells (HNIEC) and human intestinal epithelial cell line (HIC) was detected by RNase protection assay (RPA). The expression of CD14, TLR4 and MD-2 proteins on normal human small intestinal and colonic epithelial cells was detected by immunohistochemistry, and THP1 cells were used as positive control.

RESULTS: HNIEC expressed very low CD14, TLR4 and MD-2 mRNA and HICs did not express them. Neither normal human small intestinal nor colonic epithelial cells expressed TLR4, CD14 and MD2 proteins.

CONCLUSION: Low or loss of expression of TLR4, CD14 and MD-2 on IECs may be an important molecular mechanism by which IECs tolerate to lipopolysaccharide, and this will be helpful to understand the pathogenesis of inflammatory bowel disease.

Zhang DJ, Jiang JX, Chen YH, Zhu PF. Expression of lipopolysaccharide-associated receptors in different human intestinal epithelial cells. Shijie Huaren Xiaohua Zazhi 2004;12(9):2099-2102

## 摘要

目的: 研究人肠上皮细胞内毒素相关受体的表达规律, 探讨其耐受内毒素的分子机制, 为炎症性肠病(IBD)发病机制的阐明拓宽新的视野和思路.

方法: 用核糖核酸酶保护法(RPA)检测原代培养人正常肠上皮细胞(HNIEC)和人小肠上皮细胞株(HIC)内毒素相关受体CD14, Toll样受体4(TLR4)和MD-2 mRNA的表达; 用免疫组化法检测人正常小肠黏膜上皮细胞和结肠黏膜上皮细胞CD14, TLR4和MD-2蛋白的表达. 以表达TLR4, CD14和MD-2的人单核细胞系THP1细胞作为阳性对照.

结果: HNIEC CD14、TLR4、MD-2mRNA 均呈低表达, HIC CD14, TLR4, MD-2 mRNA均无表达. 小肠黏膜上皮细胞和结肠黏膜上皮细胞3种内毒素受体CD14, TLR4, MD-2蛋白均无表达.

结论: 肠上皮细胞表面CD14、TLR4和MD-2呈低表达或不表达可能是其耐受内毒素作用的重要分子机制之一.

张道杰, 蒋建新, 陈永华, 朱佩芳. 不同来源的人肠上皮细胞内毒素相关受体的表达. 世界华人消化杂志 2004;12(9):2099-2102

<http://www.wjgnet.com/1009-3079/12/2099.asp>

## 0 引言

炎症性肠病(inflammatory bowel disease, IBD)指病因不明的慢性胃肠道非特异性炎症, 包括溃疡性结肠炎和克隆病. 该病不易根除, 是医学界公认的难治性疾病. 近年来, 我国该病患者逐年增多, 由于其病程迁延、诊断治疗困难, 已引起医疗、科研人员的广泛重视<sup>[1-4]</sup>. 目前, 对该病的研究多见于诊断和治疗方面, 有关病因学的研究相对较少<sup>[5]</sup>. 由于肠黏膜上皮在IBD发生发展中的重要作用, 故其病因学研究可从肠上皮细胞与肠腔内微生物及其毒素的相互作用入手. 脂多糖(lipopolysaccharide, LPS)即细菌内毒素, 能介导多种细胞炎症递质的释放<sup>[6-7]</sup>. 正常情况下, 肠上皮细胞(intestinal epithelial cell, IEC)时时刻刻都在接触大量的细菌及其内毒素却不被激活, 其中必然存在相应的耐受机制<sup>[8]</sup>. 阐明这种机制可为研究IBD的发病机制拓宽新的视野和思路. 近年来的研究发现, LPS相关受体-Toll样受体4(TLR4)、

CD14 和 MD-2 是 1999 年发现的能与 TLR4 胞外区结合并能促进 TLR4 转导 LPS 信号的蛋白质分子，因与分布于淋巴细胞表面的髓样分化蛋白-1(myeloid differentiation protein-1, MD-1)在结构和功能上具有明显的相似性，故被称为 MD-2 在 LPS 跨膜信号转导中具有重要作用<sup>[9-12]</sup>，那么肠上皮细胞对 LPS 的耐受是否与其表面 TLR4, CD14 和 MD-2 的表达有关？本课题对此进行了较为系统的研究。

## 1 材料和方法

1.1 材料 参照 Perreault *et al*<sup>[13]</sup> 报道的方法，建立人胚胎肠上皮细胞体外培养模型，通过常规形态观察、超微结构观察及检测特异性的上皮细胞膜抗原来鉴定人正常肠上皮细胞(human normal intestinal epithelial cell, HNIEC)<sup>[14]</sup>。人小肠上皮细胞株(human intestinal epithelial cell line, HIC)和人单核细胞系 THP1 细胞(表达 TLR4, CD14 和 MD-2)购自中国典型培养物保藏中心(武汉)。细胞总 RNA 提取试剂盒购自美国 Promega 公司(Cat.#Z5110 RNAgent<sup>R</sup> Total RNA Isolation System)。TLR4、CD14、MD-2 和看家基因 L32 的模板组由陈永华博士在中科院细胞所(上海)合成，核糖核酸酶保护法(RNase protection assay, RPA)检测试剂盒由晶美生物技术公司提供。小肠标本和结肠标本均来自大坪医院普外科手术切除标本，经外观和病理观察，选择正常小肠和结肠组织进行研究。标本取出后，立即切成约 2 cm×1.5 cm×0.3 cm 的小块，置于盛有 40 g/L 多聚甲醛的容器中，待进行 HE 染色和免疫组化检测。免疫组化检测试剂盒购自北京中山生物技术有限公司(采用第二代 LAB-SA 技术，显色系统为 DAB 法)。CD14、TLR4、MD-2 单克隆抗体(均为小鼠抗人)分别购自英国 Novocastra Laboratories Ltd、英国 Serotec 公司、美国 Imgenex 公司。

### 1.2 方法

1.2.1 RPA 检测 CD14、TLR4 和 MD2 基因 mRNA 表达 肠上皮细胞传代时，调节细胞密度为  $1 \times 10^9/L$ ，混匀后接种于  $25 \text{ cm}^2$  培养瓶内(5 mL/个)，至对数生长期后，分别提取细胞总 RNA。同时提取人单核细胞系 THP1 细胞总 RNA 作为阳性对照。严格按照 RPA 试剂盒说明书进行操作如下：先根据模板组合成探针并用  $[\alpha-^{32}\text{P}]$

UTP 进行标记，纯化后加入总 RNA(加入的总 RNA 量为  $4.16 \mu\text{g}$ )，杂交过夜后，以 RNA 酶消化未杂交的单链 RNA，纯化被保护的探针，测序胶板变性聚丙烯酰胺凝胶高压电泳，放射自显影。

1.2.2 免疫组化法检测肠黏膜上皮细胞 CD14、TLR4 和 MD2 蛋白表达 组织标本经常规脱水、透明、浸蜡、包埋、切片、脱蜡至水、抗原修复、 $30 \text{ g/L H}_2\text{O}_2$  孵育等程序处理后，按免疫组化检测试剂盒说明书进行操作。以 LPS 刺激的 THP1 细胞做阳性对照(THP1 细胞以终浓度为  $1000 \mu\text{g/L}$  的 LPS 刺激 24 h 后，收集于离心管内，离心后均匀涂于经多聚赖氨酸处理的载玻片上，经  $40 \text{ g/L}$  多聚甲醛固定 10 min 后，用  $30 \text{ g/L H}_2\text{O}_2$  孵育，下与组织标本免疫组化检测步骤相同)。组织切片最后用苏木精复染(把细胞核染成紫蓝色，使细胞轮廓易于辨认)，培养细胞涂片不复染(因细胞轮廓易于辨认)。阳性结果判断标准：细胞表面有黄褐色沉淀。

## 2 结果

2.1 HNIEC 和 HIC CD14、TLR4、MD-2 mRNA 表达 与 THP1 细胞相比，RPA 法检测 HNIEC CD14, TLR4, MD-2 mRNA 均呈低表达；HIC CD14, TLR4, MD-2 mRNA 均不表达(图 1)。

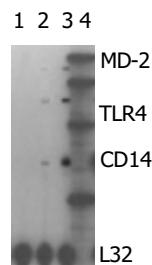


图 1 NIEC 和 HIC CD14、TLR4、MD-2 mRNA 表达结果。1: HIC；2: HNIEC；3: THP1 细胞；4: 探针。

2.2 肠黏膜上皮细胞 3 种内毒素受体的表达 免疫组化结果显示小肠黏膜上皮细胞和结肠黏膜上皮细胞 3 种内毒素受体 CD14、TLR4、MD-2 均无表达(图 2A, B；图 3A, B；图 4A, B)。而阳性对照 THP1 细胞 3 种内毒素受体均有明显表达(图 2C, 图 3C, 图 4C)。

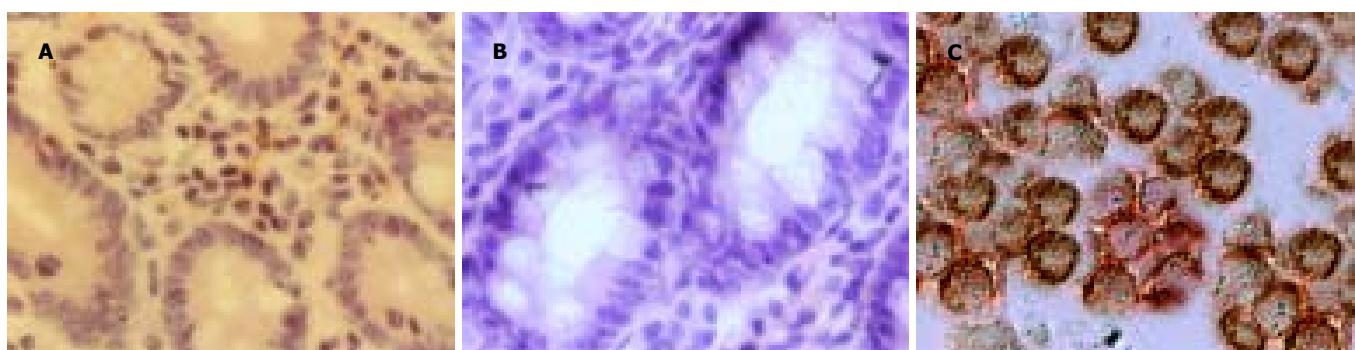


图 2 肠上皮细胞 CD14 表达  $\times 600$ 。A: 小肠黏膜；B: 结肠黏膜；C: THP1 细胞。

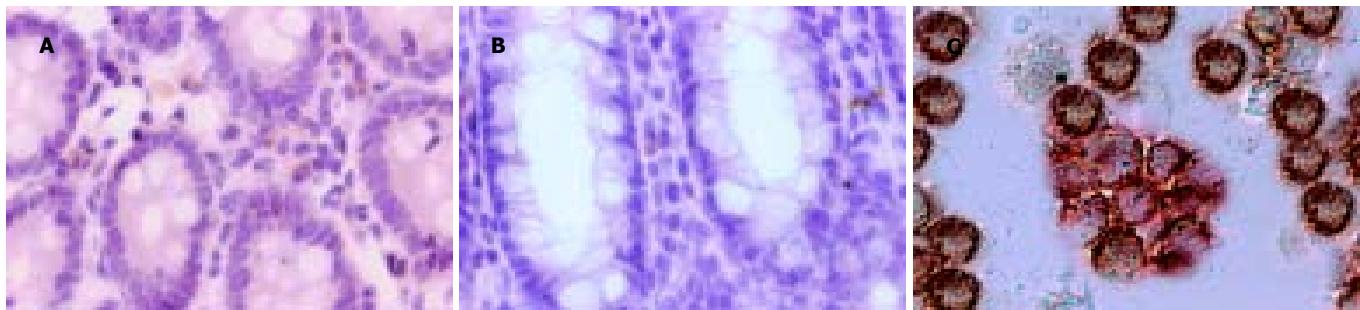


图3 肠上皮细胞 TLR4 表达  $\times 600$ . A: 小肠黏膜; B: 结肠黏膜; C: THP1 细胞.

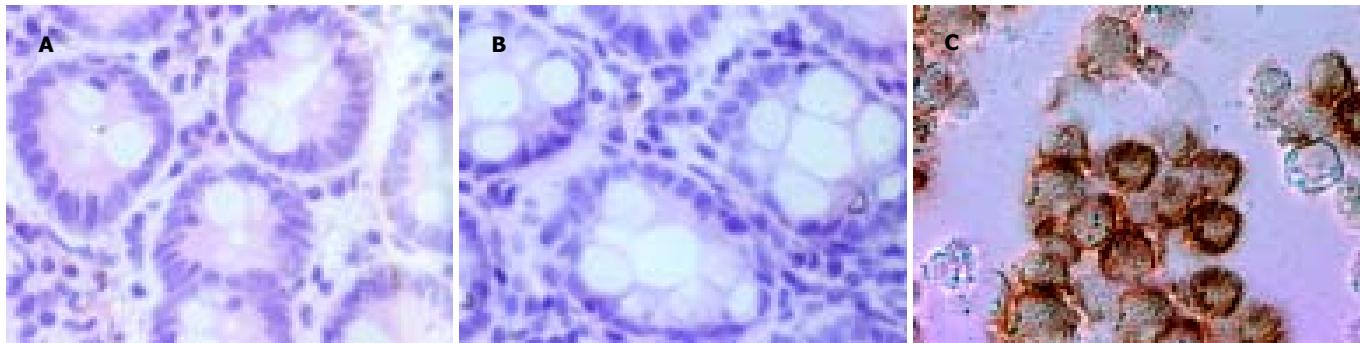


图4 肠上皮细胞 MD-2 表达  $\times 600$ . A: 小肠黏膜; B: 结肠黏膜; C: THP1 细胞.

### 3 讨论

IBD 发病机制尚不清楚，主要观点有：白细胞、内皮细胞、细胞因子及一氧化氮在肠黏膜中的相互作用；免疫细胞与肠黏膜上皮细胞的相互作用；肠黏膜免疫机制紊乱；免疫缺陷及自身免疫异常等<sup>[15]</sup>。由于 IBD 的病理生理特征是无明确病原菌存在的失控性的慢性肠黏膜炎症反应<sup>[16]</sup>，而正常肠黏膜上皮细胞处于肠腔内毒素与黏膜免疫系统之间的关键部位，持续接受内毒素的刺激却不发生炎症反应，故阐明肠黏膜上皮细胞耐受内毒素的作用机制对探讨 IBD 发病机制具有重要意义。鉴于 LPS 相关受体 CD14、TLR4 和 MD-2 在 LPS 跨膜信号转导中的重要作用，因此我们从 mRNA 和蛋白质水平较为系统地研究了正常肠上皮细胞上述受体的表达规律。首先，采用 RPA 法研究了 HNIEC 和 HIC 3 种 LPS 相关受体 mRNA 表达情况。RPA 法又称为液相杂交法<sup>[17]</sup>，其基本原理是先根据模板组合成 RNA 探针并进行放射性标记，再与提取的总 RNA 杂交，RNA 酶可消化未杂交的单链 RNA，但不能消化杂交后的双链 RNA，因而目的基因得以保护。检测有放射性标记的 RNA:RNA 杂交体的长度和浓度，就可以对待测的 mRNA 进行定性和定量的分析。与其他检测 mRNA 水平的方法相比，RPA 法具有灵敏度高、特异性强、稳定及重复性高和信息含量丰富等优点<sup>[18-20]</sup>，可以同时检测同一标本中一组有相关功能的几个基因，故用本方法检测 mRNA 表达准确可靠，便于定量比较。本结果表明，HNIEC CD14、TLR4 和 MD2 mRNA 均呈弱表达，HIC CD14、TLR4 和 MD-2 mRNA 均不表达。用 RPA 法检测肠上皮细胞 CD14、TLR4 和 MD-2 mRNA 表达目前国内外尚未见文献报道。

为全面揭示肠黏膜上皮细胞 LPS 相关受体的表达规律，我们又采用免疫组化方法检测了人正常小肠黏膜和结肠黏膜上皮细胞 CD14、TLR4 和 MD-2 蛋白质表达情况，结果表明不管是小肠黏膜上皮细胞，还是结肠黏膜上皮细胞 CD14、TLR4 和 MD-2 均不表达。因此，本研究结果提示：肠上皮细胞内毒素相关受体 CD14、TLR4 和 MD-2 呈低表达或不表达。国外学者用结肠癌细胞株作为研究对象得到的结果与本研究结果有一定的相似性。如 Funda *et al*<sup>[21]</sup>的研究表明，不管是采用 RT-PCR 还是 Western blotting，人肠上皮细胞系 SW-480、HT-29、Caco2 mCD14(膜型 CD14)均有低水平表达，而 Cario *et al*<sup>[22]</sup>在 HT-29、T84 细胞中均未检测到 CD14 mRNA 表达。Abreu *et al*<sup>[23]</sup>的研究表明，与对 LPS 有反应的人血管内皮细胞相比，T84、HT-29、Caco2 TLR4 mRNA 表达极低，用免疫荧光染色也表明，T84 细胞只有低水平的 TLR4 染色。T84、HT-29、Caco2 三种细胞系均无 MD-2 mRNA 表达。但他们均没有同时研究三种受体的表达情况，而本研究首次同时揭示了原代培养人正常肠上皮细胞、人肠上皮细胞株及肠黏膜上皮细胞内毒素信号转导相关受体 TLR4、CD14 和 MD-2 的表达情况。因 LPS 诱导的效应细胞的激活是由 CD14、TLR4、MD-2 等 LPS 受体及其辅助分子介导的<sup>[24]</sup>，故可认为肠上皮细胞耐受 LPS 的重要机制之一是其表面 CD14、TLR4 和 MD-2 呈低表达或不表达。

相关基因转染实验表明：共转染 cTLR4 和 cMD2 后，IEC 易被 LPS 激活<sup>[25]</sup>，且临床研究也表明 IBD 患者肠黏膜 TLR4 异常表达<sup>[25]</sup>，故可推测肠上皮细胞表面 LPS 相关受体由于遗传因素或环境因素的不同而发生异常

表达，致使其对LPS不再耐受，通过LPS信号转导通路<sup>[26-27]</sup>，激活NF-κB，AP-1等炎症相关转录因子<sup>[28-29]</sup>，导致TNF-α、IL-8等炎症递质异常表达<sup>[30-31]</sup>，进而引起肠黏膜炎症反应，致使IBD的发生。综上所述，我们不但初步阐明了肠上皮细胞耐受LPS的分子机制，而且为进一步阐明IBD的发病机制奠定了基础，同时为IBD的防治研究也找到了有关的理论依据。

#### 4 参考文献

- 1 Stone MA, Mayberry JF, Baker R. Prevalence and management of inflammatory bowel disease: a cross-sectional study from central England. *Eur J Gastroenterol Hepatol* 2003;15:1275-1280
- 2 Fahlgren A, Hammarstrom S, Danielsson A, Hammarstrom ML. beta-Defensin-3 and -4 in intestinal epithelial cells display increased mRNA expression in ulcerative colitis. *Clin Exp Immunol* 2004;137:379-385
- 3 Craven M, Simpson JW, Ridyard AE, Chandler ML. Canine inflammatory bowel disease: retrospective analysis of diagnosis and outcome in 80 cases (1995-2002). *J Small Anim Pract* 2004;45:336-342
- 4 Schmedes A, Nielsen JN, Hey H, Brandslund I. Low S-adenosylmethionine concentrations found in patients with severe inflammatory bowel disease. *Clin Chem Lab Med* 2004;42:648-653
- 5 Wong JM, Wei SC. Efficacy of Pentasa tablets for the treatment of inflammatory bowel disease. *J Formos Med Assoc* 2003;102:613-619
- 6 Nociti FH Jr, Foster BL, Barros SP, Darveau RP, Somerman MJ. Cementoblast gene expression is regulated by porphyromonas gingivalis lipopolysaccharide partially via Toll-like Receptor-4/MD-2. *J Dent Res* 2004;83:602-607
- 7 Erridge C, Pridmore A, Eley A, Stewart J, Poxton IR. Lipopolysaccharides of Bacteroides fragilis, Chlamydia trachomatis and Pseudomonas aeruginosa signal via Toll-like receptor 2. *J Med Microbiol* 2004;53(Pt 8):735-740
- 8 Fan H, Cook JA. Molecular mechanisms of endotoxin tolerance. *J Endotoxin Res* 2004;10:71-84
- 9 Fujihara M, Muroi M, Tanamoto K, Suzuki T, Azuma H, Ikeda H. Molecular mechanisms of macrophage activation and deactivation by lipopolysaccharide: roles of the receptor complex. *Pharmacol Ther* 2003;100:171-194
- 10 Kato S, Yuzawa Y, Tsuboi N, Maruyama S, Morita Y, Matsuguchi T, Matsuo S. Endotoxin-induced chemokine expression in murine peritoneal mesothelial cells: the role of toll-like receptor 4. *J Am Soc Nephrol* 2004;15:1289-1299
- 11 Akashi S, Saitoh S, Wakabayashi Y, Kikuchi T, Takamura N, Nagai Y, Kusumoto Y, Fukase K, Kusumoto S, Adachi Y, Kosugi A, Miyake K. Lipopolysaccharide interaction with cell surface Toll-like receptor 4-MD-2: higher affinity than that with MD-2 or CD14. *J Exp Med* 2003;198:1035-1042
- 12 Tamai R, Sugawara S, Takeuchi O, Akira S, Takada H. Synergistic effects of lipopolysaccharide and interferon-gamma in inducing interleukin-8 production in human monocytic THP-1 cells is accompanied by up-regulation of CD14, Toll-like receptor 4, MD-2 and MyD88 expression. *J Endotoxin Res* 2003;9:145-153
- 13 Perreault N, Jean-Francois B. Use of the dissociating enzyme thermolysin to generate viable human normal intestinal epithelial cell cultures. *Exp Cell Res* 1996;224:354-364
- 14 张道杰, 蒋建新, 陈永华, 熊健琼, 段朝霞, 朱佩芳. 用嗜热菌蛋白酶进行人肠上皮细胞分离培养. 第三军医大学学报 2004;26:1016-1018
- 15 郑家驹. 炎症性肠病基础与临床. 第1版. 北京: 科学出版社, 2001: 46-105
- 16 Abreu MT, Arnold ET, Thomas LS, Gonsky R, Zhou Y, Hu B, Arditi M. TLR4 and MD-2 expression is regulated by immune-mediated signals in human intestinal epithelial cells. *J Biol Chem* 2002;277:20431-20437
- 17 Drogou C, Chennaoui M, Forestier L, Grimaldi B, Fillion G, Guezennec Y. Application of the polymerase chain reaction to the RNase protection assay for 5-HT(1B) receptor mRNA levels measurement in rat brain tissues. *Brain Res Brain Res Protoc* 1999;4:322-328
- 18 Kenrick MK, Jiang L, Potts CL, Owen PJ, Shuey DJ, Econome JG, Anson JG, Quinet EM. A homogeneous method to quantify mRNA levels: a hybridization of RNase protection and scintillation proximity assay technologies. *Nucleic Acids Res* 1997;25:2947-2948
- 19 Chen YH, Jiang JX, Li CL, Zhang DJ, Xiong JQ, Zhang ZL, Zhu PF, Wang ZG. Novel multi-probe RNase protection assay set for detection of endotoxin associated receptors gene expression. *Chin J Traumatol* 2003;6:174-178
- 20 Muller K, Ehlers S, Solbach W, Laskay T. Novel multi-probe RNase protection assay (RPA) sets for the detection of murine chemokine gene expression. *J Immunol Methods* 2001;249:155-165
- 21 Funda DP, Tuckova L, Farre MA, Iwase T, Moro I, Tlaskalova-Hogenova H. CD14 is expressed and released as soluble CD14 by human intestinal epithelial cells in vitro: lipopolysaccharide activation of epithelial cells revisited. *Infect Immun* 2001;69:3772-3781
- 22 Cario E, Rosenberg IM, Brandwein SL, Beck PL, Reinecker HC, Podolsky DK. Lipopolysaccharide activates distinct signaling pathways in intestinal epithelial cell lines expressing Toll-like receptors. *J Immunol* 2000;164:966-972
- 23 Abreu MT, Vora P, Faure E, Thomas LS, Arnold ET, Arditi M. Decreased expression of Toll-like receptor-4 and MD-2 correlates with intestinal epithelial cell protection against dysregulated proinflammatory gene expression in response to bacterial lipopolysaccharide. *J Immunol* 2001;167:1609-1616
- 24 蒋建新, 朱佩芳. 对细菌内毒素致病作用的新认识. 解放军医学杂志 2003;28:191-193
- 25 Cario E, Podolsky DK. Differential alteration in intestinal epithelial cell expression of toll-like receptor 3 (TLR3) and TLR4 in inflammatory bowel disease. *Infect Immun* 2000;68:7010-7017
- 26 Abreu MT, Thomas LS, Arnold ET, Lukasek K, Michelsen KS, Arditi M. TLR signaling at the intestinal epithelial interface. *J Endotoxin Res* 2003;9:322-330
- 27 Backhed F, Meijer L, Normark S, Richter-Dahlfors A. TLR4-dependent recognition of lipopolysaccharide by epithelial cells requires sCD14. *Cell Microbiol* 2002;4:493-501
- 28 Sun J, Zhou ZQ, Lv R, Li WY, Xu JG. Ketamine inhibits LPS-induced calcium elevation and NF-kappa B activation in monocytes. *Inflamm Res* 2004;53:304-308
- 29 Krappmann D, Wegener E, Sunami Y, Esen M, Thiel A, Mordmuller B, Scheidereit C. The IkappaB kinase complex and NF-kappaB act as master regulators of lipopolysaccharide-induced gene expression and control subordinate activation of AP-1. *Mol Cell Biol* 2004;24:6488-6500
- 30 Araya AV, Pavez V, Perez C, Gonzalez F, Columbo A, Aguirre A, Schiattino I, Aguillon JC. Ex vivo lipopolysaccharide (LPS)-induced TNF-alpha, IL-1beta, IL-6 and PGE2 secretion in whole blood from Type 1 diabetes mellitus patients with or without aggressive periodontitis. *Eur Cytokine Netw* 2003;14:128-133
- 31 Kranzer K, Eckhardt A, Aigner M, Knoll G, Deml L, Speth C, Lehn N, Rehli M, Schneider-Brachert W. Induction of maturation and cytokine release of human dendritic cells by *Helicobacter pylori*. *Infect Immun* 2004;72:4416-4423