DOI: 10.3969/j.issn.1005-8982.2016.07.003 文章编号: 1005-8982(2016)07-0009-06

论著

特异性抑制转化生长因子 β 激活激酶 1 活性对妊娠期 糖尿病孕妇外周血单核细胞炎症通路的影响*

高传龙,袁静,李琴,杨琴,李松,周培,丛林 (安徽医科大学第一附属医院 产前诊断中心,安徽 合肥 230022)

摘要:目的 探讨特异性抑制转化生长因子 β 激活激酶 1(TAK1)活性的变化对妊娠期糖尿病(GDM)孕 妇外周血单核细胞炎症通路的影响。方法 选取 GDM 孕妇及正常孕妇各 30 例,采集外周静脉血,分离单核细 胞和血浆。依据细胞加药组别的不同,分为 LPS 刺激组(L组)、脂多糖组(LPS 组)、TAK1 抑制剂组(LT 组)、 TAK1 抑制剂组(T组)及空白对照组(W组),培养、加药后 Western blot 检测 TAK1 及核转录因子 - κ B (NF-κB)蛋白的表达量,酶联免疫吸附法(ELISA)检测血浆中 LPS 浓度及各组炎症因子[白介素 -1(IL-1)、白 介素 -10(IL-10)、肿瘤坏死因子 $-\alpha(TNF-\alpha)$]水平, 比较各组结果的差异, 探讨 TAK1 的作用。结果 GDM 孕妇与正常孕妇比较,血浆 LPS 浓度升高; TAK1 及 NF-κ B 蛋白表达量增加,炎症因子(IL-1、IL-10、TNF-α) 水平升高,差异有统计学意义(P<0.05)。各小组间比较,L组相较于其他组的 TAK1、NF-κB蛋白表达量增 m,炎症因子(IL-1、IL-10、TNF- α)表达水平升高,差异有统计学意义(P<0.05);正常孕妇中,LT组、T组、W 组 NF-κB蛋白表达量比较,差异无统计学意义(P>0.05),LT 组、T组未检测到 TAK1 明显表达,可检测到 W 组少量表达,LT 组相对于 T 组,TNF-α、IL-1、IL-10 表达水平升高(P<0.05),LT 组、T 组与 W 组上清炎症因 子表达水平比较,差异无统计学意义(P>0.05);GDM 孕妇中,LT 组、T组、W组 TAK1及NF-κB蛋白表达 量比较,差异无统计学意义(P>0.05),LT 组相对于 T 组,TNF-α、IL-1、IL-10 表达水平升高(P<0.05),Pearson 相关性分析发现, TAK1、NF-κB蛋白表达量与炎症因子(IL-1、IL-10、TNF-α)水平呈正相关(P<0.05)。 结论 TAK1 可能参与 GDM 孕妇外周血单核细胞炎症通路的形成,抑制 TAK1 的活性,可以下调通路下游关 键介质 NF-κB及炎症因子的表达。

关键词: 妊娠期糖尿病;炎症通路;脂多糖;转化生长因子 β 激活激酶 1;核转录因子 - κ B;炎症因子中图分类号: R587.1 文献标识码: A

Influence of specifical inhibition of TAK1 activity in inflammatory pathway of mononuclear cells in peripheral blood of pregnant women with gestational diabetes mellitus*

Chuan-long Gao, Jing Yuan, Qin Li, Qin Yang, Song Li, Pei Zhou, Lin Cong (Prenatal Diagnosis Center, the First Affiliated Hospital of Anhui Medical University, Hefei, Anhui 230022, China)

Abstract: Objective To investigate the influence of changes of TGF-β-activated kinase 1 (TAK1) activity in the inflammatory pathway of mononuclear cells in the peripheral blood of pregnant women with gestational diabetes mellitus (GDM). Methods Totally 30 GDM pregnant women and 30 normal pregnant women were selected. Peripheral venous blood was drawn, and mononuclear cells and plasma were separated. They were divided into lipopolysaccharide (LPS)-stimulation group (L group), LPS and TAK1-inhibitor group (LT group),

收稿日期:2015-11-13

[通信作者] 丛林, E-mail: conglin1957@163.com

^{*}基金项目:安徽省自然科学基金(No:1208085MH172)

中国现代医学杂志 第 26 卷

TAK1-inhibitor group (T group) and control group (W group). After culture, Western blot was used to detect the expressions of TAK1 and NF-kB, and ELISA was used to detect the plasma concentration of LPS and the expression levels of inflammatory factors (IL-1, IL-10 and TNF- α). The differences between GDM and normal pregnant women were compared and the effect of TAK1 was explored. Results Compared with the normal pregnant women, the plasma LPS concentration, the expression levels of inflammatory factors (IL-1, IL-10 and TNF- α), TAK1 and NF- κ B increased in the GDM pregnant women (P < 0.05). Compared with other groups, the expression levels of TAK1, NF-κB and inflammatory factors (IL-1, IL-10 and TNF-α) significantly increased in the L group (P < 0.05). In the normal pregnant women, the expression levels of NF- κ B had no statistical differences (P > 0.05) among the T group, the LT group and the W group; no obvious expression of TAK1 was detected in the LT group or the T group while a small amount of TAK1 expression was detected in the W group; compared with the T group, the expression levels of inflammatory factors (TNF- α , IL-1 and IL-10) significantly increased in the LT group (P < 0.05). In the GDM pregnant women, the LT group, the T group and the W group had no statistical differences in the expression levels of TAK1 or NF- κ B (P > 0.05); compared with the T group, the expression levels of inflammatory factors (TNF-α, IL-1 and IL-10) significantly increased in the LT group (P < 0.05). The Pearson correlation analysis showed that the expression levels of TAK1 and NF-kB were positively correlated with inflammatory factors (IL-1, IL-10 and TNF $-\alpha$) (P < 0.05). Conclusions TAK1 may be involved in the formation of the inflammatory pathway of mononuclear cells in the peripheral blood of GDM pregnant women. Inhibition of TAK1 activity can down-regulate the expressions of downstream key mediators such as NF-kB and inflammatory factors.

Keywords: gestational diabetes mellitus; inflammatory pathway; lipopolysaccharide; transforming growth factor (TGF)- β -activated kinase 1; NF- κ B; inflammatory factor

近年来, 妊娠期糖尿病 (gestational diabetes mellitus, GDM)发病率呈逐年上升趋势,其近、远期 并发症给母儿健康带来严重的危害[1-2],目前认为 GDM 的发病可能与免疫炎症及胰岛素抵抗(Insulinresistance, IR)有关^[3]。许多研究表明, GDM 患者 体内多种炎症因子水平升高層。丛林等的研究同样 表明, 脂多糖(Lipopolysaccharide, LPS) 刺激后的 GDM 孕妇外周血单核细胞中,核转录因子-κB (nuclear transcription factor-κB,NF-κB)相关炎症 通路介导的炎症因子高表达,可能参与 GDM 的发 病,但是关于如何调控 GDM 孕妇外周血单核细胞 炎症通路中炎症因子高表达,还有待进一步研究。 在人类 B 细胞中, 转化生长因子 β 激活激酶 1 [transforming growth factor (TGF)- β -activating kinase 1,TAK1]参与 LPS/Toll 样受体 /NF-κB介导的 炎症通路的中间环节 [6], 蛋白特异性抑制剂 (5Z-7-Oxozeaenol) 可选择性抑制 TAK1 的磷酸化 活性,进而抑制 NF-κB的表达^[7]。所以本研究选择 5Z-7-Oxozeaenol 做为 TAK1 抑制剂,通过选择性抑 TAK1 活性,观察 LPS 诱导的 GDM 孕妇外周血单核 细胞炎症通路中,TAK1、NF-κB及炎症因子的表 达,探讨 TAK1 活性变化对该通路的影响。

1 资料与方法

1.1 一般资料

选取 2014 年 10 月 8 日 -2015 年 5 月 8 日在安徽医科大学第一附属医院产科门诊产检,并行葡萄糖耐量试验(oral glucose tolerance test,OGTT)检查的适龄孕妇,详细询问病史、家族史、生育史及孕期检查报告。标本收取阶段各选取 30 例正常孕妇和GDM 孕妇。所有纳入者需排除免疫炎症、感染性疾病及其他妊娠期并发症;正常孕妇组和GDM 孕妇组年龄 22~34岁,平均(27.97 ± 2.34)岁,孕周为 24~28 周,平均(26.13 ± 0.61)周;正常孕妇组排除妊娠期糖尿病高危因素;GDM 孕妇组符合 2010 年 I-ADPSG 妊娠期糖尿病诊断标准^[8]。

1.2 标本采集

选择符合实验要求的孕妇,空腹采集静脉血 5 ml, 置于灭菌肝素钠抗凝管中。将人淋巴细胞分离液加 人灭菌管,缓慢加入混匀的血标本,1 500 r/min 低速 离心后提取悬浮淋巴细胞,分离血浆存放于 -20℃ 冰箱备用。将提取的悬浮淋巴细胞置于灭菌干管中, 加入生理盐水洗涤,2 000 r/min 离心。洗涤提纯后用 淋巴细胞计数板计数,并用台盼蓝测定细胞活力,调 整细胞浓度至 6×10°个/ml,接种于加入含双抗细胞 培养基的 24 孔板中,放入 37℃、5%二氧化碳 CO₂ 培养箱中培养。

1.3 标本分组和处理

培养 24 h 后每份标本分为 4 份,依据加药组别的不同分为 4 组:LPS($1\mu g/ml$)刺激组(L组)、LPS($1\mu g/ml$) 和 TAK1 抑制剂 5Z-7-Oxozeaenol($1\mu mol$)组(LT组)、TAK1 抑制剂 5Z-7-Oxozeaenol($1\mu mol$)组(T组)及空白对照组(W组),调整各小组培养液总体积为 1 ml,培养 24 h 后分别收集上清和细胞置于 -20%冰箱中保存。

1.4 主要试剂

人淋巴细胞分离液购自上海华精生物高科技有限公司,LPS、台盼蓝试剂购自美国 Sigma 公司,细胞培养液、胎牛血清购自美国 Gibco 公司,增强化学发光法(enhanced chemiluminescence,ECL)显影液、细胞裂解液(radio immunoprecipitation assay,PIRA)、Western Blot 检测常用试剂、山羊抗小鼠二抗购自美国 RD 公司,小鼠抗人 TAK1 抗体、小鼠抗人 NF- κ B 抗体、 β -actin 购自美国 Cell Singnaling 公司,LPS 试剂盒购自厦门鲎试剂公司,酶联免疫吸附法(enzyme-linked immunosorbent assay,ELISA)试剂盒购自深圳晶美生物工程有限公司。

1.5 实验方法

1.5.1 LPS 检测 取备用血清,按照鲎试剂盒说明书进行操作。

1.5.2 细胞因子检测 ELISA 法检测上清炎症因子 [白细胞介素 -1(Interleukin-1,IL-1)、白细胞介素 -10 (Interleukin-10,IL-10)、肿瘤坏死因子 - α (tumor necrosis factor- α , TNF- α)]浓度,按 ELISA 试剂盒说明书进行操作,取培养上清液 100 μ I,加入酶标板孔内,依次加入各种试剂,酶标仪 492 nm 波长处读值。

1.5.3 Western blot 检测 TAK1 及 NF- κ B 蛋白的 表达 将收集的细胞样本按组分别加入含有蛋白酶 抑制剂的细胞裂解液[含 RIPA 裂解液:苯甲基磺酰 氟 =99:1]冰上裂解细胞提取总蛋白,超声后的悬液 4℃、14 000 r 离心 10 min。取上清加 5×蛋白上样缓冲液,煮沸 10min,样品置入 -20℃冰箱冷冻保存。调整各组蛋白为同浓度,各组取等量蛋白上样。10%聚丙烯酰胺凝胶电泳分离蛋白,转移至聚偏氟乙烯膜,5%脱脂奶粉封闭 2 h,洗膜,放入 1:1 000 稀释的 TAK1 抗体、NF- κ B 抗体和肌动蛋白(β-actin)中 4℃过夜孵一抗,洗膜,放入 1:1 000 稀

释的二抗 37℃孵育 2 h,洗膜,ECL 显影液显影。

1.6 统计学方法

采用 SPSS 19.0 统计软件进行数据分析,计量资料以均数 ± 标准差(\bar{x} ± s)表示,多组比较用方差分析,方差齐时,两两比较用独立样本 t 检验。各小组组内相关性分析用 Pearson 相关分析,Image 软件分析显影后图像,P<0.05 为差异有统计学意义。

2 结果

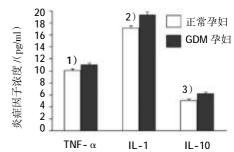
2.1 血浆 LPS 检测结果

GDM 组血浆 LPS(0.82 ± 0.33)EU/mI,高于正常组[(0.52 ± 0.43)EU/mI],经 t 检验,差异有统计学意义(t = 2.795, P = 0.010)。

2.2 各组炎症因子检测结果比较

2.2.1 GDM 孕妇与正常孕妇外周血单核细胞培养液上清炎症因子水平比较 GDM 孕妇与正常孕妇外周血单核细胞培养液上清炎症因子(IL-1、IL-10、TNF- α)表达水平比较,经 t 检验,差异有统计学意义(P<0.05),表明 GDM 孕妇各小组[加入 LPS(L组)、LPS 和 TAK1 蛋白特异性抑制剂(LT 组)、TAK1 蛋白特异性抑制剂(T 组)、空白对照组(W 组)]炎症因子表达水平均高于高于正常孕妇组。见图 1~4。

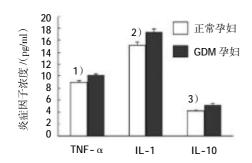
2.2.2 正常孕妇外周血单核细胞加药或培养后,各组培养液上清炎症因子水平比较 正常孕妇中,L组及其他组上清细胞因子(IL-1、IL-10、TNF- α)表达水平比较,经方差分析,差异有统计学意义(P < 0.05)。L组上清细胞因子(TNF- α 、IL-1、IL-10)表达水平高于 LT、W、T组,经 t 检验,差异有统计学意义(TNF- α :t=3.061、3.949和4.998,P=0.003、0.000和0.000;IL-1:t=3.840、5.057和6.460,P=0.000;IL-10:t=2.380、4.256和4.854,P=0.000)。W组与T组、LT组上清炎症因子水平,经t 检验,差异无统计学意义



1)与 GDM 孕妇比较,t=-3.989,P=0.000;2)与 GDM 孕妇比较,t=-6.162,P=0.000;3)与 GDM 孕妇比较,t=-4.631,P=0.000

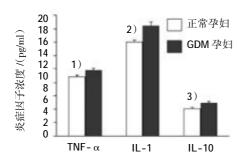
图 1 加入 LPS(L组)培养后,GDM 孕妇与正常孕妇 外周血单核细胞培养液上清炎症因子比较 (*P*>0.05),W组与T组、LT组上清炎症因子表达水平比较,差异无统计学意义。见表1。

2.2.3 GDM 孕妇外周血单核细胞加药或培养后,各组培养液上清炎症因子比较 GDM 孕妇中,L组及其他组上清细胞因子(IL-1、IL-10、TNF- α)表达水平比较,经方差分析,差异有统计学意义(P<0.05)。L组上清细胞因子(TNF- α 、IL-1、IL-10)表达水平高于 LT、W、T组、经 t 检验、差异有统计学意义



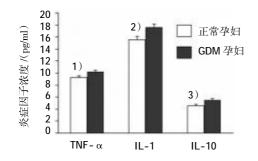
1)与 GDM 孕妇比较, t=-4.217, P=0.000; 2)与 GDM 孕妇比较, t=-4.497, P=0.000; 3)与 GDM 孕妇比较, t=-4.499, P=0.000

图 2 空白对照组(W组)培养后,GDM 孕妇与正常孕妇 外周血单核细胞培养液上清炎症因子比较



1)与 GDM 孕妇比较,t=-4.083,P=0.000;2)与 GDM 孕妇比较,t=-3.913,P=0.000;3)与 GDM 孕妇比较,t=-4.597,P=0.000

图 3 加入 TAK1 蛋白特异性抑制剂(T组)培养后,GDM 孕 妇与正常孕妇外周血单核细胞培养液上清炎症因子比较



1)与 GDM 孕妇比较,t=-4.262,P=0.000;2)与 GDM孕妇比较,t=-3.964,P=0.000;3)与 GDM 孕妇比较,t=-3.799,P=0.000

图 4 加入 LPS 和 TAK1 蛋白特异性抑制剂(LT组)培养后, GDM 孕妇与正常孕妇外周血单核细胞 培养液上清炎症因子比较

(TNF- α : t =3.318、3.566 和 4.840,P =0.002、0.001 和 0.000; IL-1: t =3.866、4.439 和 6.513,P =0.000; IL-10: t =2.513、3.621 和 3.696,P =0.015、0.001 和 0.000)。W 组与 T 组、LT 组上清炎症因子水平比较,经 t 检验,差异无统计学意义(P>0.05),W 组与 T组、LT 组上清炎症因子表达水平水平比较,差异无统计学意义(P>0.05)。 见表 2。

2.3 各组蛋白表达量比较

2.3.1 GDM 孕妇与正常孕妇外周血单核细胞 TAK1蛋白表达量比较 ①GDM 孕妇(L组、LT组、T组、W组)与正常孕妇 TAK1蛋白表达量比较,经 t 检验,差异有统计学意义(t=2.341、1.968、1.436 和 1.795,P=0.000),GDM 孕妇不同处理组 TAK1蛋白表达量均增加;②正常孕妇中,L组及其他各小组检测到的 TAK1蛋白表达量比较,经方差分析,差异有统计学意义(F=1.982,P=0.000),L组的 TAK1蛋白表达量高于其余各组。加入 TAK1 抑制剂 5Z-7-Oxozeaenol组(T组和LT组)未检测到 TAK1

表 1 正常孕妇外周血单核细胞加药或培养后,各组培养液上清炎症因子比较 $(n=30,pg/ml,\bar{x}\pm s)$

组别	TNF- α	IL-1	IL-10
L组	10.01 ± 1.00	17.11 ± 1.33	5.04 ± 0.80
LT组	$9.28 \pm 0.84^{\scriptscriptstyle (1)2)3)}$	$15.6 \pm 1.70^{\scriptscriptstyle{1)}2)4)}$	$4.55 \pm 0.80^{\scriptscriptstyle 1)(2)(3)}$
W组	$9.00 \pm 0.97^{\scriptscriptstyle (1)}$	$15.19 \pm 1.61^{1)}$	$4.24 \pm 0.64^{1)}$
T组	$8.85 \pm 0.79^{\scriptscriptstyle 1)2)}$	$13.97 \pm 1.45^{\scriptscriptstyle (1)2)}$	$4.09 \pm 0.63^{\scriptscriptstyle 1)2)}$
F值	9.697	14.577	9.439
P值	0.000	0.000	0.000

注:1)与 L 组(加 LPS)比较, P<0.01;2)与 W 组(空白对照组)比较, P>0.05;3)与 T 组(加抑制剂)比较, P>0.05;4)与 T 组(加抑制剂)比较, P=0.012

表 2 GDM 孕妇外周血单核细胞加药或培养后,各组培养液上清炎症因子比较 $(n=30,pg/ml,\bar{x}\pm s)$

组别	TNF-α	IL-1	IL-10
L组	11.03 ± 0.99	19.36 ± 1.49	6.15 ± 1.04
LT组	$10.23 \pm 0.88^{\scriptscriptstyle 1)2)3)}$	$17.55 \pm 2.09^{\scriptscriptstyle 1)2)4)}$	$5.47 \pm 1.06^{{\scriptscriptstyle 2}{\scriptscriptstyle (}3)5)}$
W组	$10.10 \pm 1.04^{\scriptscriptstyle (1)}$	$17.31 \pm 2.03^{1)}$	$5.20 \pm 0.98^{\scriptscriptstyle 1)}$
T组	$9.79 \pm 0.99^{\scriptscriptstyle 1)2)}$	$16.36 \pm 2.03^{\tiny{1)2)}}$	$4.92 \pm 0.86^{\scriptscriptstyle 1)2)}$
F值	8.787	12.677	5.915
P值	0.000	0.000	0.000

注:1)与L组(加LPS)比较,P<0.01;2)与W组(空白对照组)比较,P>0.05;3)与T组(加抑制剂)比较,P>0.05;4)与T组(加抑制剂)比较,P=0.012

的表达,空白对照组(W组)仅检测到 TAK1 的少量表达;③GDM 孕妇中,L组及其他各小组检测到的 TAK1 蛋白表达量比较,经方差分析,差异有统计学意义(F=2.573,P=0.000),L组的 TAK1 蛋白表达量高于其余各组。见表 3 和图 5。

2.3.2 GDM 孕妇与正常孕妇各组外周血单核细胞 NF- κ B 蛋白的表达量比较 ①GDM 孕妇(L组、LT组、T组、W组)与正常孕妇 NF- κ B 蛋白表达量比较,经 t检验,差异有统计学意义(t=1.573、1.362、1.036 和 1.495,P=0.000),GDM 孕妇单核细胞 NF- κ B 蛋白表达量高于正常孕妇;②正常孕妇中,L组及其余各组检测到的 NF- κ B 表达量比较,经方差分析,差异有统计学意义(F=1.068,P=0.000),L组 NF- κ B 表达量比较,经 t 检验,差异无统计学意义(F>0.05);③GDM 孕妇中,L组及其余各组检测到的 NF- t B 表达量比较,经 t 检验,差异无统计学意义(t>0.05);③GDM 孕妇中,L组及其余各组检测到的 NF- t B 表达量比较,经方差分析,差异有统计学意义(t>0.05);3 GDM 孕妇中,L组及其余各组检测到的 NF- t B 表达量比较,经方差分析,差异有统计学意义(t=1.915,t=0.000),L组 NF- t B 表达量高于其余各组。见表 4 和图 6。

2.4 GDM 孕妇与正常孕妇外周血单核细胞 TAK1 及 NF-κB 蛋白表达量与上清炎症因子水平的相关性分析

Pearson 相关性分析发现, TAK1 与 NF- κ B 蛋白表达呈正相关(相关系数 =0.463, P=0.002); TAK1 蛋白表达量与上清炎症因子水平(TNF- α 、IL-1、

表 3 GDM 孕妇与正常孕妇外周血单核细胞干预培养后,各组 TAK1 蛋白表达量比较 $(n=30,\bar{x}\pm s)$

组别	GDM 孕妇 TAK1	正常孕妇 TAK1
L组	2.79 ± 0.79	2.06 ± 0.78
LT组	$1.54 \pm 0.75^{1)2)}$	$0.00 \pm 0.00^{\scriptscriptstyle 1)}$
W组	$1.39 \pm 0.64^{1)2)}$	$0.41 \pm 0.27^{1)}$
T组	$1.31 \pm 0.55^{1)}$	$0.00 \pm 0.00^{\scriptscriptstyle 1)}$
F值	2.573	1.982
P值	0.000	0.000

注:1)与 L 组(加 LPS)比较,P=0.000;2)与 T 组(加抑制剂)比较,P>0.05

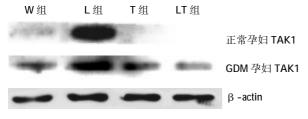


图 5 TAK1 蛋白显影后图像

IL-10)呈正相关(相关系数 =0.367、0.542 和 0.427, P =0.016、0.002 和 0.025); NF- κ B 蛋白表达量与上清炎症因子水平(TNF- α 、IL-1、IL-10)呈正相关(相关系数 =0.561、0.329、0.336, P =0.024、0.010 和 0.035)。

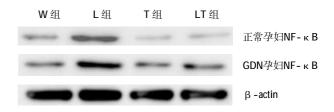


图 6 NF-κB蛋白显影后图像

表 4 GDM 孕妇与正常孕妇外周血单核细胞干预培养后, 各组 NF- κ B 蛋白表达量比较 $(n=30,\bar{\mathbf{x}}\pm\mathbf{s})$

组别	GDM 孕妇 NF - κ B	正常孕妇 NF-κB
L组	1.96 ± 0.92	1.25 ± 0.59
LT组	$1.51 \pm 0.67^{1(2)}$	$0.79 \pm 0.45^{1)2)}$
W组	$1.35 \pm 0.73^{1(2)3)}$	$0.83 \pm 0.56^{\scriptscriptstyle 1)2)3)}$
T组	$1.19 \pm 0.66^{1)}$	$0.48 \pm 0.30^{\scriptscriptstyle (1)}$
F值	1.915	1.068
P值	0.000	0.000

注:1)与L组(加LPS)比较,P<0.01;2)与T组(加抑制剂)比较,P>0.05;3)与LT组(加抑制剂)比较,P>0.05

3 讨论

GDM孕妇相对于正常孕妇,体内多种炎症因子水平升高^[4],可能存在慢性亚临床炎症状态^[9],目前IR 同样被认为可能是一个慢性亚临床炎症过程,包括 TNF-α、IL-1等在内的炎症因子介导细胞内炎症反应的信号转导,该炎症因子可能通过某些途径,使胰岛素信号转导受阻,从而诱发 IR^[10-11]。虽然炎症可能与 GDM 发病相关,但是上述炎症因子升高的机制及其相关通路的激活和调控,还有待进一步探讨。

丛林等[®]研究认为,LPS 可通过 LPS-TLR4-NF- κ B 炎症通路刺激炎症因子 IL-1、TNF- α 等的转录释放,引起致炎因子 IL-1、TNF- α 和抗炎因子 IL-10 水平升高,可能参与 GDM 的发病。本研究结果显示,GDM 孕妇血浆 LPS 浓度在基础状态下高于正常孕妇,因此笔者推测,LPS 可能通过刺激炎症因子(IL-1、TNF- α)的释放,加剧 GDM 孕妇体内炎症的进程。而在有关糖尿病的研究中,IL-1 和 TNF- α 分别与 IL-1R、TNF-R 受体结合后,同样可以激活类

似的炎症通路,进而释放炎症因子^{IO}(IL-1、TNF- α),因此 LPS、TNF- α 、IL-1等致炎因子及炎症因子便可相互作用,使 GDM 患者体内的炎症状态持续存在,并通过多种途径引起慢性低度炎症的循环和胰岛素抵抗。而抑制炎症因子的释放,阻断通路的循环有可能缓解 IR,从而为 GDM 的治疗提供新的路径。

有关 TAK1 的研究中,有研究表明,在 LPS 刺激 诱导的 NF-κ B 相关的炎症通路中,通过有效地抑制 TAK1的活性,可以阻止其下游 IKK 复合物的活化, 从而阻止 NF-κB入核,抑制炎症因子的释放^[12]。但 是关于 TAK1 在 GDM 孕妇炎症通路中的研究尚未 见报道。本研究中 GDM 孕妇与正常孕妇外周血单 核细胞在相同培养刺激条件下,GDM 孕妇外周血单 核细胞的 TAK1 及 NF-κB 蛋白表达量和炎症因子 $(IL-1,IL-10,TNF-\alpha)$ 的表达水平均升高,提示 GDM 孕妇体内可能存在 TAK1/NF-κB 相关的炎症 通路激活状态。LPS 刺激组的炎症因子、蛋白 TAK1 和 NF-κB 表达量相较于其他组明显增加,而在加 入 LPS 的同时,加入 TAK1 选择性抑制剂 5Z-7-Oxozeaenol 的条件下,TAK1 和 NF-κB蛋白表达量及 炎症因子水平均下降,说明 LPS 可以诱导 TAK1/NF-κB/炎症因子的高表达。同时在抑制 TAK1 活性的情况下,其下游介质 NF-κB 和炎症因 子的表达也明显下调,且 TAK1/NF-κ B/ 炎症因子的 表达呈正相关,表明 TAK1 可能参与并调控 GDM 孕 妇外周血单核细胞 TAK1/NF-к В/ 相关炎症通路的 形成。

不仅在 LPS 诱导的炎症通路中,在 IL-1 和 TNF- α 等诱导的炎症通路中, TAK1 也发挥重要作用,有研究认为,当 IL-1、TNF- α 和 LPS 分别与受体包膜上不同受体结合后,可触发 TAK1/NF- κ B 相关的炎症通路,从而启动炎症因子的转录^[13]。所以抑制 TAK1 活性不仅可以抑制 LPS 诱导的炎症通路,还可能抑制 LPS 激活的 IL-1 和 TNF- α 相关的炎症通路,发挥其对 GDM 炎症发病机制中一些炎症通路的抑制作用,阻断炎症通路的循环。但是这仅仅是一些猜想,还需进一步深入研究。

综上所述,TAK1 可能参与 LPS 诱导的 GDM 孕妇外周血单核细胞炎症通路的形成,且可以通过 TAK1 的环节下调炎症因子的表达,抑制炎症反应的进程。目前,存在不少有关 TAK1 的抗炎机制的研

究,但大多集中在细胞层次和动物模型中,笔者的研究也仅限于机制的研究,仅希望能为 GDM 的治疗提供新的思路。

参考文献:

- [1] Schneider S, Bock C, Wetzel M, et al. The prevalence of gestational diabetes in advanced economies [J]. J Perinat Med, 2012, 40(5): 511–520.
- [2] Alfadhl EM. Gestational diabetes mellitus[J]. Saudi Med J, 2015, 36(4): 399-406.
- [3] Li YY, Xiao R, Li CP, et al. Increased plasma levels of FABP4 and PTEN is associated with more severe insulin resistance in women with gestational diabetes mellitus[J]. Med Sci Monit, 2015, 21: 426-431.
- [4] Yu J, Zhou Y, Gui J, et al. Assessment of the number and function of macrophages in the placenta of gestational diabetes mellitus patients [J]. J Huazhong Univ Sci Technolog Med Sci, 2013, 33(5): 725-729.
- [5] 丛林, 李从青, 袁静, 等. LPS-TLR4-NF-κB通路在妊娠期糖尿病、正常孕妇及育龄妇女外周血单核细胞中的表达[J]. 现代妇产科进展, 2010, 19(11): 820-822.
- [6] He B, Santamaria R, Xu W, et al. The transmembrane activator TACI triggers immunoglobulin class switching by activating B cells through the adaptor MyD88[J]. Nat Immunol, 2010, 11(9): 836-845.
- [7] Wu J, Powell F, Larsen NA, et al. Mechanism and in vitro pharmacology of TAK1 inhibition by (5Z)-7-Oxozeaenol [J]. ACS Chemical Biology, 2013, 8(3): 643-650.
- [8] Metzger BE, Gabbe SG, Persson B, et al. International association of diabetes and pregnancy study groups recommendations on the diagnosis and classification of hyperglycemia in pregnancy[J]. Diabetes Care, 2010, 33(3): 676-682.
- [9] Pantham P, Aye IL, Powell TL. Inflammation in maternal obesity and gestational diabetes mellitus[J]. Placenta, 2015, 36(7): 709-715.
- [10] Shah A, Mehta N, Reilly MP. Adipose inflammation, insulin resistance, and cardiovascular disease [J]. JPEN J Parenter Enteral Nutr, 2008, 32(6): 638-644.
- [11] Odegaard JI, Chawla A. Mechanisms of macrophage activation in obesity-induced insulin resistance[J]. Nat Clin Pract Endocrinol Meta, 2008, 4(11): 619-626.
- [12] Ear T, Fortin CF, Simard FA, et al. Constitutive association of TGF-beta-activated kinase 1 with the IkappaB kinase complex in the nucleus and cytoplasm of human neutrophils and its impact on downstream processes [J]. J Immunol, 2010, 184 (7): 3897–3906.
- [13] Odegaard JI, Chawla A. Connecting type 1 and type 2 diabetes through innate immunity [J]. Cold Spring Harb Perspect Med, 2012, 2(3): 1–18.

(童颖丹 编辑)