子痫前期患者血清中基质金属蛋白酶 2 和 9 及其抑制因子的水平研究

何 慧*,蔡怡琦,周冬梅,郑 翠,杨 如

(苏州市市立医院东区妇产科,江苏 苏州 215001)

[摘 要] 目的: 研究子痫前期患者血清中的基质金属蛋白酶(matrix metalloproteinases, MMP)-2 和 MMP-9 及其抑制因子(tissue inhibitors of matrix metalloproteinases, TIMP)2 与 TIMP1 的表达水平。方法:选取 88 例妊娠妇女, 其中 25 例妊娠高血压、18 例子痫前期轻度患者、15 例子痫前期重度患者及 30 例正常妊娠者,采用 ELISA 法检测血清中的 MMP-2、MMP-9、TIMP1 及 TIMP2 的表达水平,并计算 MMP-2 净含量(MMP-2/TIMP2)和 MMP-9 净含量(MMP-9/TIMP1)。结果: 子痫前期患者血清中 MMP-2 含量显著增高。子痫前期重度组含量达(2.58 ± 0.33) ng/ml,该组 MMP-2 含量及净含量(MMP-2/TIMP2)较其他各组均显著增加(P < 0.05)。相反,子痫前期患者血清中 MMP-9 含量明显降低,而正常妊娠组 MMP-9 含量为(0.79 ± 0.20) ng/ml,其 MMP-9 含量及净含量(MMP-9/TIMP1)较其他各组均增高(P < 0.05)。结论: 子痫前期患者血清中 MMP-2 表达增加,MMP-2 可能是妊娠高血压疾病的主要相关因子。

「关键词】 子痫前期;血清;基质金属蛋白酶

[中图分类号] R714.244

[文献标志码] B

[文章编号] 1007-4368(2015)02-246-03

doi:10.7655/NYDXBNS20150226

全球妊娠期高血压的发生率达到10%,已成为 发展中国家孕产妇死亡的主要原因之一[1]。孕期 20 周后发生的高血压可分为妊娠高血压、子痫前期及 子痫。研究均显示胎盘缺血缺氧是子痫前期的主要 诱发因素[2]。基质金属蛋白酶(matrix metalloproteinases, MMP)是一组具有重塑和改造细胞外基质 (ECM)成分特性的锌、钙依赖性的内肽酶,其活性 受内源性 MMP 抑制因子(tissue inhibitors of matrix metalloproteinases, TIMP)调节[3]。已有研究发现MMP-2 和 MMP-9 参与胎盘和子宫螺旋动脉的重塑[4],但 目前该具体机制尚不明确,而且有关子痫前期患者 的 MMP-2 和 MMP-9 活性及含量变化的研究结果 也不相同[5]。因此本研究旨在检测妊娠期高血压患 者外周血中的 MMP-2、MMP-9、TIMP1 及 TIMP2 的 表达水平, 并计算 MMP-2 净含量(MMP-2/TIMP2) 和 MMP-9 净含量(MMP-9/TIMP1), 探讨 MMPs 在 妊娠高血压发病中作用。

1 对象和方法

1.1 对象

选取2010年8月~2013年6月在本院就诊的妊娠期高血压患者58例作为研究对象,其中妊娠高血

[基金项目] 苏州市科技计划项目(SYS201048)

压组(H)25 例、子痫前期轻度组(L)18 例和子痫前期重度组(M)15 例。另外选取血压正常妊娠者 30 例作为正常对照组(N)。诊断及分类标准参照《妇产科学》(人民卫生出版社,第6版)。排除标准:妊娠前或孕期20周前发生高血压者、双胞胎或多胎者、有其他确诊并发症和合并症者。所有研究对象孕期30~36周,年龄25~35岁,各组间年龄和孕期无显著性差异。

1.2 方法

1.2.1 标本采集

所有研究对象早晨空腹抽血,然后室温下离心 (1500g,10 min),血清存储于-70℃冰箱内以备检测。 1.2.2 指标检测

MMP-2、MMP-9、TIMP1 及 TIMP2 的含量均采用双抗体夹心 ELISA 法,试剂盒为上海蓝基生物公司提供。具体步骤为:①从-70℃超低温冰箱中取出标本解冻。从 4℃冰箱中取出试剂盒,室温放置20 min;②空白孔加标准品各 50 μl,空白对照孔加50 μl 蒸馏水;③各孔中加 100 μl 酶标记溶液(空白对照不加)。37℃孵箱孵育 60 min;④洗板 5 次,用吸水纸把板彻底拍干;⑤每孔依次加入显色剂A、B各 50 μl,室温下避光孵育 15 min;⑥加入终止液 50 μl/孔,终止反应。30 min 内,在酶标仪(MK3,Thermo 公司,美国)上 450 nm 处,读取吸光值。每个标本检测 2 次,取其平均值。测得各组MMP-2、MMP-9、TIMP1 及 TIMP2 的含量后,再分别

^{*}通信作者(Corresponding author), E-mail: hjzhu1977@163.com

计算 MMP-2 净含量(MMP-2/TIMP2)和 MMP-9 净含量(MMP-9/TIMP1)。

1.3 统计学方法

应用 SPSS13.0 统计软件进行结果分析,采用 Kruskall Wallis 检验,并采用 LSD 法进行各组的两 两比较。

2 结 果

2.1 各组 MMP-2 与 MMP-9 的表达水平

子痫前期重度组患者外周血中的 MMP-2 含量最高,达(2.58 ± 0.33)ng/ml,而血压正常妊娠组外周血 MMP-2 含量为(0.47 ± 0.16)ng/ml,前者是后者的 5.47 倍。子痫前期重度组患者外周血中的 MMP-2 含量较其他组增加均有统计学意义 (P < 0.05)。 MMP-9 在血压正常妊娠组含量最大,为(0.79 ± 0.20)ng/ml,较其他各组 MMP-9 含量增加均有统计学意义(P < 0.05),而子痫前期重度组 MMP-9 含量最低,是(0.30 ± 0.11)ng/ml。 MMP-9 外周血含量在子痫前期轻度组与子痫前期重度组无统计学意义(P > 0.05,表 1)

表 1 各组 MMP-2、MMP-9、TIMP1 与 TIMP2 的表达水平

指标N组H组L组M组MMP-2 0.47 ± 0.16 $0.77 \pm 0.23^{\circ}$ $1.51 \pm 0.28^{\circ}$ $2.58 \pm 0.33^{\circ}$ MMP-9 $0.79 \pm 0.20^{\circ}$ $0.47 \pm 0.17^{\circ}$ 0.36 ± 0.10 0.30 ± 0.11 TIMP1 0.54 ± 0.11 $0.73 \pm 0.15^{\circ}$ $1.25 \pm 0.29^{\circ}$ $1.04 \pm 017^{\circ}$ TIMP2 0.49 ± 0.13 0.40 ± 0.11 $0.66 \pm 0.09^{\circ}$ $0.78 \pm 0.13^{\circ}$

①:与其他各组比较,P < 0.05;②:与 N、L 组比较,P < 0.05; ③:与 N 组比较,P < 0.05;④:与 L、M 组比较,P < 0.05。

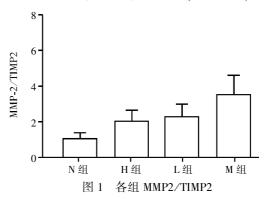
2.2 各组 TIMP1 与 TIMP2 的表达水平

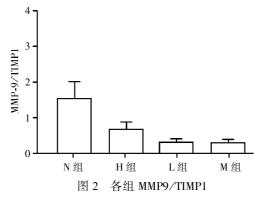
TIMP1 在子痫前期轻度组患者外周血中含量最高,达(1.25 ± 0.29)ng/ml,较其他各组的 TIMP1 含量均显著增加 (P < 0.05),是血压正常妊娠组 TIMP1 含量的 2.33 倍。子痫前期重度组患者外周血中的 TIMP2 含量为(0.78 ± 0.13)ng/ml,较其他组增加均有统计学意义(P < 0.05),而血压正常妊娠组 TIMP2 含量最低,是(0.49 ± 0.13)ng/ml(表 1)。

2.3 各组 MMP-2/TIMP-2 与 MMP9/TIMP1

子痫前期重度组患者外周血中的 MMP-2/TIMP2 值最高, 较其它各组 MMP-2/TIMP2 值均显著增加(P< 0.05),而血压正常妊娠组外周血 MMP-2/TIMP2 值最低,妊娠高血压组与子痫前期轻度组的 MMP-2/TIMP2 值无显著差异性(P > 0.05,图 1)。 MMP-9/TIMP1 值在血压正常妊娠组最大, 较其他

各组均有显著性差异(*P* < 0.05),而在子痫前期重度组最小。子痫前期轻度组与子痫前期重度组的MMP-9/TIMP1 值无显著性差异(*P* >0.05,图 2)。





3 讨论

血管内皮功能障碍是子痫前期的主要病理改变, 而 MMP-2 活性增加会导致血管内皮功能障碍[6]。 MMP-2 还可以调节子宫自然杀伤细胞的蛋白酶活 性,而后者参与调节滋养细胞的侵袭性和子宫螺旋 动脉的重塑[7]。Davidge 等[8]研究发现子痫前期患者 外周血中的 MMP-2 明显增高。本研究发现 MMP-2 含量较血压正常妊娠组明显增高,其中子痫前期重 度组增高最显著。这提示 MMP-2 含量可能与子痫 前期病情严重程度有关。MMP-2 可以通过裂解血 管活性肽降低子痫前期患者血管舒张功能而增加 血管收缩功能。血压正常妊娠者不同妊娠期 MMP-2 含量可以正常调节,而子痫前期患者的这种平衡调 节能力被严重损害[8]。本研究还发现虽然子痫前期患 者外周血中 TIMP2 含量也显著提高, 但 MMP-2/ TIMP2 即 MMP-2 净含量还是以子痫前期重度组增 加最明显。这与 Palei 等[9]研究报道相类似。Hurst 等[10]发现 TIMP-2 主要存在于初级蜕膜组织,参与 调节蜕膜组织侵袭,而葡萄胎及绒毛膜癌组织中的 TIMP-2蛋白含量及 mRNA 均显著降低,这提示 MMPs-TIMPs 不平衡与这些疾病的发生有关[11]。有研究报道称 子痫前期患者在尚未确诊之前,其外周血中的 MMP-2 含量已经明显提高 [12]。子痫前期内皮细胞产生释放 MMP-2 的量明显高于正常细胞^[13]。因此 MMP-2 的净活性增加也许是血管内皮功能障碍的促成因素。

与 MMP-2 表达相反,有研究发现子痫前期患者外周血及胎盘组织中的 MMP-9 表达均减少[14]。这些与本文研究结果类似,本研究发现 MMP-9 在血压正常妊娠组含量最高,子痫前期重度组含量最低。另外与 Palei 等[15]报道相仿,本文发现子痫前期组外周血的 TIMP1 含量显著增加,血压正常妊娠组外周血的 TIMP1 含量显著增加,血压正常妊娠组MMP-9/TIMP1、即 MMP-9 净活性最高。但是子痫前期轻度组与子痫前期重度组的 MMP-9/TIMP1 值无显著性差异。这提示 MMP-9 可能是正常妊娠的重要调节因子,因为正常妊娠者外周血中的 MMP-9 与孕期相关[14],而抑制 MMP-9 活性可以阻滞滋养层细胞侵袭,MMP-9 基因敲除大鼠胎盘植入受限,最终发展为子痫前期表现[16],因此 MMP-9 变异被认为是预测发生子痫前期的易感指标[17]。

本研究结果显示子痫前期重度组 MMP-2 净含量最高,而正常血压妊娠组 MMP-9 净含量最大,这提示 MMP-2 可能是妊娠高血压发病的主要相关因子,联合监测 MMP-2 与 MMP-9 净含量有利于观察和判断病情变化。

[参考文献]

- [1] Hutcheon JA, Lisonkova S, Joseph KS. Epidemiology of preeclampsia and the other hypertensive disorders of pregnancy [J]. Best Pract Res Clin Obstet Gynaecol, 2011, 25(4):391-403
- [2] Granger JP, Alexander BT, Llinas MT, et al. Pathophysiology of preeclampsia; linking placental ischemia/hypoxia with microvascular dysfunction [J]. Microcirculation, 2002, 9(3): 147-160
- [3] Visse R, Nagase H. Matrix metalloproteinases and tissue inhibitors of metalloproteinases; structure, function, and biochemistry [J]. Circ Res, 2003, 92(8); 827-839
- [4] Isaka K, Usuda S, Ito H, et al. Expression and activity of matrix metalloproteinase 2 and 9 in human trophoblasts
 [J]. Placenta, 2003, 24(1):53-64
- [5] Palei AC, Granger JP, Tanus-Santos JE. Matrix metalloproteinases as drug targets in preeclampsia [J]. Curr Drug Targets, 2013, 14(3):325-334
- [6] Shibahara H, Suzuki T, Kikuchi K, et al. Serum matrix metalloproteinase and tissue inhibitor of metalloproteinase concentrations in infertile women achieved pregnancy following IVF-ET[J]. Am J Reprod Immunol,

- 2005,54(4):186-192
- [7] Naruse K, Lash GE, Innes BA, et al. Localization of matrix metalloproteinase (MMP)-2, MMP-9 and tissue inhibitors for MMPs (TIMPs) in uterine natural killer cells in early human pregnancy [J]. Hum Reprod, 2009, 24 (3):553-561
- [8] Narumiya H, Zhang Y, Fernandez-Patron C, et al. Matrix metalloproteinase-2 is elevated in the plasma of women with preeclampsia [J]. Hypertens Pregnancy, 2001, 20 (2):185-194
- [9] Palei AC, Sandrim VC, Amaral LM, et al. Association between matrix metalloproteinase (MMP)-2 polymorphisms and MMP-2 levels in hypertensive disorders of pregnancy [J]. Exp Mol Pathol, 2012, 92(2):217-221
- [10] Hurst PR, Palmay RD. Matrix metalloproteinases and their endogenous inhibitors during the implantation period in the rat uterus [J]. Reprod Fertil Dev, 1999, 11 (7-8): 395-402
- [11] Okamoto T, Niu R, Yamada S, et al. Reduced expression of tissue inhibitor of metalloproteinase (TIMP)-2 in gestational trophoblastic diseases [J]. Mol Hum Reprod, 2002,8(4):392-398
- [12] Myers JE, Merchant SJ, Macleod M, et al. MMP-2 levels are elevated in the plasma of women who subsequently develop preeclampsia[J]. Hypertens Pregnancy, 2005, 24 (2):103-115
- [13] Merchant SJ, Narumiya H, Zhang Y, et al. The effects of pre-eclampsia and oxygen environment on endothelial release of matrix metalloproteinase-2 [J]. Hypertens Pregnancy, 2004, 23(1):47-60
- [14] Montagnana M, Lippi G, Albiero A, et al. Evaluation of metalloproteinases 2 and 9 and their inhibitors in physiologic and pre-eclamptic pregnancy [J]. J Clin Lab Anal, 2009, 23(2): 88-92
- [15] Palei AC, Sandrim VC, Amaral LM, et al. Matrix metalloproteinase-9 polymorphisms affect plasma MMP-9 levels and antihypertensive therapy responsiveness in hypertensive disorders of pregnancy[J]. Pharmacogenomics J, 2012, 12(6):489-498
- [16] Plaks V, Rinkenberger J, Dai J, et al. Matrix metalloproteinase-9 deficiency phenocopies features of preeclampsia and intrauterine growth restriction [J]. Proc Natl Acad Sci U S A, 2013, 110(27):11109-11114
- [17] Rahimi Z, Rahimi Z, Shahsavandi MO, et al. MMP-9 (-1562 C:T) polymorphism as a biomarker of susceptibility to severe pre-eclampsia [J]. Biomark Med, 2013, 7 (1):93-98

[收稿日期] 2014-07-09