·短篇论著 ·

一个血友病A家系的凝血因子Ⅷ基因突变分析

李栋梁 李博伦 赵志丹 曹玮

Analysis of factor VIII gene mutations in a family with hemophilia A Li Dongliang, Li Bolun, Zhao Zhidan, Cao Wei Corresponding author: Li Dongliang, Bethune International Peace Hospital of PLA, Shijiazhuang 050082, China. Email: ldle2008@sina.com

血友病 A 是由凝血因子 W (F W) 基因突变导致的一种 X 连锁隐性遗传性出血性疾病,通常是由无症状的女性携带者传递给其儿子,男性患病率为 1/5 000~10 000 (L)。血友病 A 的发病机制复杂多样,其突变位点覆盖整个 F W 基因,主要包括内含子 22 及 1 倒位、无义突变、错义突变、插入及缺失等,其中约 45%的重型血友病 A 是由内含子 22 倒位引起,而轻型和中间型血友病 A 最常见的突变类型是错义突变[2]。我们对一个血友病 A 家系进行凝血功能检测和基因分析,报告如下。

对象与方法

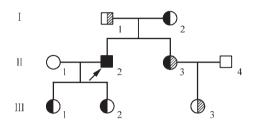
- 1. 研究对象:先证者:男,38岁,自幼反复发作膝关节及肌肉自发出血,通过APTT与FITT活性(FITT:C)检测确诊为重型血友病A,平时以FITT制剂、冷沉淀或新鲜血浆间断替代治疗。先证者父母非近亲结婚,家系其他成员均无出血病史,家系图见图1。以50名健康男性志愿者作为对照排除基因多态性。本研究经医院伦理委员会批准,并征得患者及家属知情同意。
- 2. 标本采集和基因组 DNA 提取:采集受检者外周静脉 血 3 ml (EDTA 抗凝),测定凝血指标并采用 Wizard® Genomic DNA Purification Kit(美国 Promega 公司产品)提取 外周血基因组 DNA,-80 ℃冻存备用。
- 3. 凝血功能检测:应用法国STA-R全自动血凝仪检测凝血酶原时间(PT)、APTT、纤维蛋白原(FIB)、凝血酶时间(TT)及凝血因子II、V、VII、VII、XX、XI促凝活性,加正常血浆作凝血延长的纠正试验;采用ELISA法测定血管性血友病因子抗原(VWF:Ag)水平。
- 4. 引物设计与合成:根据FW基因序列(GenBank编号CM000685.1),参考文献[3-4]设计引物用于FW基因内含子1及22 倒位检测;应用Primer 5 软件,参考文献[5-7]设计38

DOI: 10.3760/cma.j.issn.0253-2727.2016.08.015

作者单位:050082 石家庄,白求恩国际和平医院血液科(李栋梁、曹玮);广东医科大学研究生院(李博伦);武汉康圣达医学检验所有限公司(赵志丹)

通信作者:李栋梁, Email: ldle 2008@sina.com

对引物,覆盖FⅧ基因所有外显子、启动子以及曾有报道发生突变的内含子9、13、16、18、25区域。



- ○□ 女性、男性凝血因子Ⅷ(FⅧ)正常基因型;
- 女性、男性FⅧ基因5号外显子c.608 T>C突变;
- ●図 女性、男性FⅧ基因14号外显子c.3780 C>G突变;

1 先证者

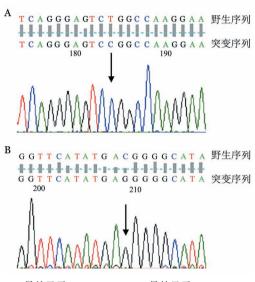
图1 血友病A家系图

- 5. PCR 扩增、产物纯化及 Sanger测序:采用倒位 PCR 法检测 F W 基因内含子 1 及 22 倒位^[4]; PCR 扩增 F W 基因所有外显子、启动子及内含子 9、13、16、18、25 区域,参照 HAMSTERS 数据库(http://hadb.org.uk/)设计引物和反应条件。扩增产物用 12 g/L 琼脂糖凝胶电泳并割胶纯化,制备测序模板,由武汉康圣达医学检验所采用 Sanger 法完成测序 (ABI3730测序仪)。
- 6. 数据信息处理及突变分析:参照文献[3-4]对内含子1及22测序结果进行分析。通过网站(http://www.factorviiidb.org/)查询F\\\"结构和HAMSTERS数据库,应用Chromas软件将测序结果与Mutation Surveyor及NCBI基因库的F\\\\\\"基因序列进行比对,发现基因突变的序列则反向测序进行验证。应用PolyPhen-2与Mutation Taster软件在线预测突变对蛋白功能的影响。

结 果

- 1. 病例资料及表型检测:先证者无明显皮肤黏膜出血倾向,右膝关节轻度畸形。APTT 101.5 s(正常参考值 25.4~38.4 s),能被正常血浆纠正,FⅧ:C 1.1%(正常参考值 50.0%~150.0%),凝血因子Ⅱ、V、Ⅷ、Ⅸ、Ⅹ、Ⅺ促凝活性及 VWF:Ag含量均正常。其他家系成员上述凝血指标均正常。
- 2. 基因分析:倒位 PCR未检出先证者FWI基因内含子1及22倒位。Sanger测序在启动子及内含子9、13、16、18、25区域均未检出突变,而在5号外显子检出c.608T>C(Leu203Pro)错义突变(导致第203位上的核苷酸由亮氨酸

变为脯氨酸)(图 2A)。对 6 名其他家系成员进行相应位点检测发现,先证者的父亲及外甥女均检出 14 号外显子 c.3780C>G(p.Asp1260Glu)错义突变(导致第 1260位上的核苷酸由天门冬氨酸变为谷氨酸)(图 2B),其母亲及 2 个女儿均携带 c.608T>C(Leu203Pro)杂合突变,妹妹携带 c.608T>C和 c.3780C>G双重突变。另外,先证者及其母亲、妹妹与 2 个女儿均检出 14 号外显子 c.3864A>C(p.Ser1288Ser)同义突变。经 PolyPhen-2 与 Mutation Taster 软件预测, c.608T>C(Leu203Pro)突变对蛋白功能的影响均为有害,而 c.3864A>C(p.Ser1288Ser)突变为单核苷酸多态性位点(无致病性)。在 50 名健康对照者中未发现上述 F/Ш基因突变。



A:5号外显子 c.608 T> C; B:14号外显子 c.3780 C> G 图 2 凝血因子 W 基因 5、14号外显子测序结果

讨 论

F\| 基因内含子22倒位是一个最常见的突变,可造成 F\| 基因中断而导致重型血友病A;内含子1倒位较为罕见, 约5%的重型血友病发病机制与其有关^[9],F\| 基因启动子区 域位点突变与轻型血友病发病有关^[10]。另有文献报道,在 F\| 基因内含子9、13、16、18及25分别检出IVS9+326A>G、 IVS13+1152delA、IVS16-93C>T、IVS18-277G>A、IVS25+4104A>T突变^[6-7]。本家系的所有成员均未检出FWI基因内含子及启动子区域的突变。在先证者及其母亲、妹妹与2个女儿均检出14号外显子c.3864A>C同义突变,经PolyPhen-2和Mutation Taster软件检索该突变为无致病性的单核苷酸多态性位点,与该家系血友病A的发病无关。

14号外显子处于FWI基因序列 2 110~5 220 碱基的位置, 编码 A2、B及 A3区的 685~1 721 位氨基酸[11], 其结构在转 录、翻译以及剪切为有活性的FWI方面均具有重要作用。通 过切割B区的大部分氨基酸单链将F\II转变为活性形式, 其余部分构成A2和A3区,因此FW基因B区的错义突变较 少[12],多数可能为基因多态性或非致病性突变[13]。但也有研 究发现,在120例血友病A中有2个家系的3例重型患者存 在位于B区的c.3780C>G(p.Asp1260Glu)错义突变[2],该突 变可导致FⅧ:C降低[1415]。有学者研究了该突变对FⅧ:C 的影响,发现p.Asp1260Glu的核苷酸多态性呈现HT1、HT3 及HT5三种不同的单倍型,只有HT1型的男性患者FⅧ:C 降低,女性携带者不影响FⅧ:C,而HT3、HT5亚型所占比例 很低,亦不影响FⅧ:C^[16]。本家系先证者父亲FⅧ:C正常, 推测可能为HT3或HT5亚型突变所致;先证者妹妹及外甥 女FⅧ:C正常,可能与她们携带的c.3780C>G突变不影响 FWI:C有关。

本家系先证者检出FW基因5号外显子c.608T>C突变,其母亲、妹妹及2个女儿均携带c.608T>C杂合突变。通过查询相关网站数据库及文献检索,表明该突变为首次报道。FW基因4~7号外显子编码FW蛋白AI亚基的第111~317位氨基酸,与FWI合成及其活化密切相关。本家系检出的5号外显子c.608T>C(p.Leu203Pro)突变位于此区域内,可能影响了FWI蛋白构象而导致FWI:C降低[17],并且PolyPhen-2与Mutation Taster软件预测蛋白功能均为有害,因此推测新发现的c.608T>C突变是该血友病A家系的致病突变。

参考文献

- [1] 中华医学会血液学分会血栓与止血学组,中国血友病协作组. 血友病诊断与治疗中国专家共识(2013 年版)[J]. 中华血液学杂志, 2013, 34(5):461-463. doi: 10.3760/cma.j.issn.0253-2727. 2013.05.020.
- [2] Repessé Y, Slaoui M, Ferrandiz D, et al. Factor VIII (FVIII) gene mutations in 120 patients with hemophilia A: detection of 26 novel mutations and correlation with FVIII inhibitor development [J]. J Thromb Haemost, 2007, 5 (7):1469-1476. doi: 10.1111/j.1538-7836.2007.02591.x.
- [3] Keeney S, Mitchell M, Goodeve A. The molecular analysis of haemophilia A: a guideline from the UK haemophilia centre doctors' organization haemophilia genetics laboratory network [J]. Haemophilia, 2005, 11 (4):387-397. doi: 10.1111/j.1365-2516.2005.01111.x.
- [4] Odnoczko E, Stefańska-Windyga E, Baran B, et al. Detection of inversion mutations (INV22 and INV1) in F8 gene using

- IS-PCR method in Polish patients with severe hemophilia A[J]. Acta Haematologica Polonica, 2015, 46 (5):372-377. doi: 10.1016/j.achaem.2015.09.001.
- [5] Boekhorst J, Verbruggen B, Lavergne JM, et al. Thirteen novel mutations in the factor VIII gene in the Nijmegen haemophilia A patient population [J]. Br J Haematol, 2005, 131 (1):109-117. doi: 10.1111/j.1365-2141.2005.05737.x.
- [6] Castaman G, Giacomelli SH, Mancuso ME, et al. Deep intronic variations may cause mild hemophilia A [J]. J Thromb Haemost, 2011, 9 (8):1541-1548. doi: 10.1111/j.1538-7836. 2011.04408.x.
- [7] Green PM, Bagnall RD, Waseem NH, et al. Haemophilia A mutations in the UK: results of screening one-third of the population [J]. Br J Haematol, 2008, 143 (1):115-128. doi: 10.1111/j.1365-2141.2008.07310.x.
- [8] Fay PJ, Jenkins PV. Mutating factor VIII: lessons from structure to function [J]. Blood Rev, 2005, 19 (1):15-27. doi:10.1016/j. blre.2004.02.003.
- [9] Andrikovics H, Klein I, Bors A, et al. Analysis of large structural changes of the factor VIII gene, involving intron 1 and 22, in severe hemophilia A [J]. Haematologica, 2003, 88(7):778-784.
- [10] Riccardi F, Rivolta GF, Franchini M, et al. Characterization of a novel mutation in the F8 promoter region associated with mild hemophilia A and resistance to DDAVP therapy [J]. J Thromb Haemost, 2009, 7 (7):1234- 1235. doi: 10.1111/j.1538- 7836. 2009.03468.x.
- [11] Wood WI, Capon DJ, Simonsen CC, et al. Expression of active human factor VIII from recombinant DNA clones [J]. Nature, 1984, 312(5992):330-337.

- [12] Santacroce R, Acquila M, Belvini D, et al. Identification of 217 unreported mutations in the F8 gene in a group of 1,410 unselected Italian patients with hemophilia A[J]. J Hum Genet, 2008, 53(3):275-284. doi: 10.1007/s10038-007-0238-y.
- [13] Ogata K, Selvaraj SR, Miao HZ, et al. Most factor VIII B domain missense mutations are unlikely to be causative mutations for severe hemophilia A: implications for genotyping [J]. J Thromb Haemost, 2011, 9 (6):1183-1190. doi: 10.1111/j.1538-7836.2011.04268.x.
- [14] Scanavini D, Legnani C, Lunghi B, et al. The factor VIII D1241E polymorphism is associated with decreased factor VIII activity and not with activated protein C resistance levels [J]. Thromb Haemost, 2005, 93(3):453-456. doi: 10.1160/TH04-09-0629
- [15] Nossent AY, Eikenboom JC, Tanis BC, et al. Haplotypes encoding the factor VIII 1241Glu variation and the risk of myocardial infarction[J]. J Thromb Haemost, 2007, 5(3):619-621.
- [16] Nossent AY, Eikenboom JC, Vos HL, et al. Haplotypes encoding the factor VIII 1241 Glu variation, factor VIII levels and the risk of venous thrombosis [J]. Thromb Haemost, 2006, 95 (6):942-948. doi: 10.1160/TH06-01-0024.
- [17] Guillet B, Lambert T, d'Oiron R, et al. Detection of 95 novel mutations in coagulation factor VIII gene F8 responsible for hemophilia A: results from a single institution [J]. Hum Mutat, 2006, 27(7):676-685. doi: 10.1002/humu.20345.

(收稿日期:2016-01-21)

(本文编辑:徐茂强)

第五届血液病理诊断高峰论坛会议通知

为推动我国血液病诊疗领域的发展,中国医学科学院血液病医院(血液学研究所)和美国 Mayo Clinic(梅奥诊所)将于2016年10月13日-15日在天津联合举办"第五届血液病理高峰论坛"。

本次会议邀请Mayo Clinic病理系主任、WHO血液肿瘤系列编委和CAP专业委员会主委等专家,通过专题报告和病例讨论等方式介绍淋巴瘤、白血病、血红蛋白异常、出凝血障碍等血液疾病的诊断、检测以及分子病理研究领域的最新进展和前景展望。同时,本次会议还设立临床与形态、淋巴瘤病理、流式细胞学、遗传学和分子生物学等分会场的病例讨论,并对优秀讲者进行表彰。

我们热诚邀请全国各地医院的血液科、肿瘤科、病理科、检验科的专家和同仁参会交流。与会代表可获得国家级 I 类继续医学教育学分10分。

会议费用:本次会议免收注册费。住宿及交通费用自理。

联系人: 田瑞芳, 电话: 13752251478, Email: xysblzx@163.com。

会议地点:天津唐拉雅秀酒店(天津市和平区南京路219号)

中国医学科学院血液病医院(血液学研究所)