·论著·

146 例先天性纤维蛋白原病的基因突变谱 及纤维蛋白原输注药代动力学分析

黄丽颖 张冬雷 付荣凤 刘葳 陈云飞 薛峰 刘晓帆 毕婷婷 杨仁池 张磊中国医学科学院、北京协和医学院血液病医院(中国医学科学院血液学研究所),实验血液学国家重点实验室,国家血液系统疾病临床医学研究中心,天津市血液病基因治疗研究重点实验室,中国医学科学院血液病基因治疗重点实验室,天津 300020 通信作者:张磊,Email;zhangleil@ihcams.ac.cn

【摘要】目的 探讨先天性纤维蛋白原病的基因突变类型与分型、临床表现、实验室检查、诊断及纤维蛋白原替代治疗情况。方法 对2003年4月至2020年11月就诊于中国医学科学院血液病医院的146例先天性纤维蛋白原病患者进行回顾性分析。结果 146例患者中,男61例(41.8%),女85例(58.2%),就诊时中位年龄为33.5岁;共采集到98例患者的临床症状学信息,34例(34.7%)因出血症状而就诊,33例(33.7%)因手术前检查而确诊,55例(56.1%)患者至少有1次出血,42例(42.9%)无出血表现。纤维蛋白原活性(FIB:C)与ISTH-BAT出血评分之间呈负相关(rs=-0.412,P<0.001)。在56例患者中检出34种基因突变(包括新突变16种),其中84.1%为错义突变,FGA外显子2和FGG外显子8突变占全部突变位点的71.4%。无纤维蛋白原血症患者(7例)中位年龄为2(1~12)岁,ISTH-BAT评分为4分;异常纤维蛋白原血症患者(50例)中位凝血酶时间为28.5(19.2~36.6)s。输注纤维蛋白原后1h、24h的活性回收率(IVR)分别为(127.19±44.03)%、(101.78±43.98)%。输注纤维蛋白原后,FIB:C明显提升,凝血酶时间及凝血酶原时间明显下降,用药24h后凝血酶时间较基线平均下降(15.2±12.1)%。结论 多数先天性纤维蛋白原缺乏症患者症状轻微或无症状;无纤维蛋白原血症患者出血症状较为严重,FIB:C与出血程度之间存在负相关;基因检测有助于疾病分型诊断;FIB:C/纤维蛋白原抗原(FIB:Ag)比值<0.7可作为临床分型依据。凝血酶时间可作为异常纤维蛋白原血症诊断及纤维蛋白原替代治疗的疗效判定依据。

【关键词】 先天性纤维蛋白原缺陷症; 基因突变; 热点突变; 临床表型

基金项目: 国家重点研发计划(2019YFA0110802); 国家自然科学基金(81970121、82000136、81600099); 天津市应用基础与前沿技术研究计划(19JCZDJC33000、18JCQNJC11900); 中央级公益性科研院所基本科研业务费(2019PT310022)

DOI: 10.3760/cma.j.issn.0253-2727.2021.07.005

Analysis of gene mutation spectrum and pharmacokinetics of fibrinogen infusion in 146 cases of congenital fibrinogen disorders

Huang Liying, Zhang Donglei, Fu Rongfeng, Liu Wei, Chen Yunfei, Xue Feng, Liu Xiaofan, Bi Tingting, Yang Renchi, Zhang Lei

State Key Laboratory of Experimental Hematology, National Clinical Research Center for Blood Diseases, Tianjin Laboratory of Blood Disease Gene Therapy, CAMS Key Laboratory of Gene Therapy for Blood Diseases, Institute of Hematology & Blood Diseases Hospital, Chinese Academy of Medical Sciences & Peking Union Medical College, Tianjin 300020, China

Corresponding author: Zhang Lei, Email: zhanglei1@ihcams.ac.cn

[Abstract] Objective To investigate the clinical type and gene mutations, clinical manifestations, laboratory tests, diagnosis, and fibrinogen replacement therapy of congenital fibrinogen disorders. Methods Clinical data of 146 patients with congenital fibrinogen disorders diagnosed from April 2000 to November 2020 were retrospectively analyzed. Results Among the 146 patients, 61 (41.8%) men and 85 (58.2%) women had a median age of 33.5 years at the time of consultation. 34 patients (34.7%) were found to suffer from the disease due to bleeding symptoms, 33 patients (33.7%) due to preoperative examination. 55 patients (56.1%) had at least one bleeding symptom, and 42 patients (42.9%) had no

bleeding symptoms. There is a negative correlation between fibrinogen activity concentration and bleeding ISTH-BAT score (rs = -0.412, P = 0.001). A total of 34 gene mutations were detected in 56 patients, of which 84.1% were missense mutations, and 16 new mutations were found. FGA Exon2 and FGG Exon8 mutations accounted for 71.4% of all mutation sites. Patients with affibrinogenemia were younger, with a median age of 2 (1-12) years, an ISTH-BAT score of 4, and patients with dysfibrinogenemia had significantly longer thrombin time (TT), with a median of 28.5 (19.2-36.6) s. The 1 hour in vivo recovery (IVR) after fibrinogen infusion was (127.19 ± 44.03)%, and the 24 hour IVR was (101.78 ± 43.98)%. In addition to the obvious increase in the concentration of fibrinogen activity, the TT and the prothrombin time (PT) both decreased significantly, and the TT decreased more significantly, with an average decrease of 15.2% compared to the baseline after 24 hours of infusion. **Conclusion** Most patients with congenital fibrinogen disorders have mild or no bleeding symptoms. Patients with afibrinogenemia have more severe symptoms. There is a negative correlation between the fibrinogen and the degree of bleeding. Genetic testing is helpful for the diagnosis of disease classification. FIB: C/FIB: Ag < 0.7 can be used as a basis for clinical diagnosis. The TT can be used as the basis for the diagnosis of dysfibrinogenemia and the effectiveness of fibrinogen infusion.

[Key words] Congenital fibrinogen disorders; Gene mutation; Hot spot mutation; Clinical manifestation

Fund program: National Key Research and Development Program of China (2019YFA0110802); National Natural Science Foundation of China (81970121, 82000136, 81600099); Tianjin Municipal Science and Technology Commission Grant (19JCZDJC33000, 18JCQNJC11900); Non-profit Central Research Institute Fund of Chinese Academy of Medical Sciences(2019PT310022)

DOI: 10.3760/cma.j.issn.0253-2727.2021.07.005

纤维蛋白原是由二硫键将两个相同的异质三 联体连接而成的六聚体,每个异质三联体包含1条 $A\alpha$ 链、1条 BB链和 1条 γ 链、编码基因分别为 FGA、 FGB、FGG[1]。先天性纤维蛋白原缺乏症是一种由 基因缺陷而导致纤维蛋白原含量或(和)功能异常 的疾病,其中 I 型缺陷表现为纤维蛋白原量的缺乏 (根据纤维蛋白原含量降低的程度又分为无纤维蛋 白原血症和低纤维蛋白原血症),Ⅱ型缺陷为纤维 蛋白原质的异常(包括异常纤维蛋白原血症和低异 常纤维蛋白原血症)[2]。先天性纤维蛋白原病是一 种罕见的出血性疾病,无纤维蛋白原血症的年发病 率约为1/10万[3]。世界血友病联盟调查发现纤维蛋 白原缺乏症占所有罕见出血性疾病的8%,相对于 其他常染色体遗传性疾病,其发病率呈上升趋 势[4]。本研究对就诊于中国医学科学院血液病医院 的146 例先天性纤维蛋白原病患者进行回顾性分 析,以探讨先天性纤维蛋白原病的临床表现、实验 室检查、诊断、基因突变及纤维蛋白原替代治疗情。

病例与方法

- 1. 病例:本研究纳入2003年4月至2020年11月 于中国医学科学院血液病医院就诊的146例先天性 纤维蛋白原病患者,共采集到98例患者的临床症状 学信息。采用ISTH-BAT标准[5]进行出血评分。
 - 2. 方法:所有患者均进行凝血功能检测,包括

活化部分凝血活酶时间(APTT)、凝血酶原时间(PT)、凝血酶时间(TT)、纤维蛋白原活性(FIB:C)和纤维蛋白原抗原(FIB:Ag)。FIB:C检测采用Clauss法,FIB:Ag检测采用免疫比浊法。根据同批次标本测得的FIB:C/FIB:Ag比值对患者进行诊断分型:FIB:C/FIB:Ag比值<0.7且FIB:Ag正常,诊断为异常纤维蛋白原血症;FIB:C/FIB:Ag比值<0.7但FIB:Ag低于正常,诊断为低异常纤维蛋白原血症;FIB:C/FIB:Ag比值<0.7 的为异常纤维蛋白原血症;FIB:C/FIB:Ag比值<0.7 也FIB:Ag K 也值 > 0.7,诊断为低/无纤维蛋白原血症;FIB:C/FIB:Ag K 也自原血症;FIB:C/FIB:Ag K 也自原血症;FIB:C/FIB:Ag K 也自原血症;FIB:C/FIB:Ag K 也自原血症。

对进行纤维蛋白原输注的患者进行活性回收率(IVR)计算,具体公式如下^[8]:

活性回收率(%)=

治疗后纤维蛋白原活性 - 治疗前纤维蛋白原活性 ×100% 预计提升的纤维蛋白原活性

预计提升的纤维蛋白原活性(g/L) = $\frac{$ 输注剂量(g)}{0.07}×体重(kg)

3. 靶向测序检测基因突变:采取样本细胞基因组 DNA,分析基因蛋白质编码区域及外显旁侧内含子区的点突变和短片段插入/缺失突变。对目的基因序列采用脱氧核糖核酸测序检测突变位点。测序后原始数据利用 1000 genomes、SIFT、PolyPhen-2、Mutationtaster等数据库进行生物信息学分析。

4. 统计学处理:定量资料数据以"中位数(范围)"或"均数±标准差"表示,定性资料数据以数量、百分比表示。用 shapiro-wilk 检验数据正态分布,对于不符合正态分布的数据,采用 spearman 相关分析两个连续性变量之间的关系,采用 Kruskal-Wallis H检验来分析不同组间的数据差异。分类变量资料组间的比较采用 Fisher 精确概率法。采用配对 t检验来比较治疗前后的凝血功能变化。采用 SPSS 21.0 软件对数据进行统计学处理,以 P < 0.05 为差异有统计学意义。使用 Origin 软件作图。

结 果

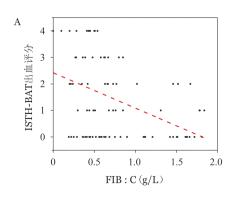
1. 临床特征: 本研究纳入2003年4月至2020年 11月于我院就诊的146例先天性纤维蛋白原病患 者。男61例(41.8%),女85例(58.2%),中位就诊 年龄为33.5(1~76)岁。98例患者具有临床症状学 信息,其中19例(19.4%)有家族史,34例(34.7%)因 出血症状而就诊,33例(33.7%)因手术前检查发现, 9例(9.2%)因家族成员确诊而发现,9例(9.2%)为 健康查体确诊,6例(6.1%)为外伤后发现,5例 (5.1%)患者因其他疾病就医而发现,2例(2.0%)因 血栓症状确诊。在有症状信息的98例患者中,55例 (56.1%)至少有1次出血症状,42例(42.9%)无任何 出血症状,1例(1.0%)表现为下肢静脉血栓。在 55 例有出血症状的患者中,23 例(41.8%)存在皮肤 瘀点,15例(27.3%)有牙龈出血,8例(14.6%)有鼻 出血,6例(10.9%)有消化道出血(包括2例痔疮出 血),5例(9.1%)有月经延长,3例(5.5%)发生颅内 出血,2例(3.6%)出生时有脐带残端出血,2例 (3.6%)有关节肌肉出血,2例(3.6%)有阴道出血, 2例(3.6%)分娩时出血增多。

2. 实验室检查:主要表现为FIB:C降低和TT延长。146 例患者的初诊凝血功能检测结果(中位

数): FIB: C $0.66(0 \sim 1.86)$ g/L, APTT $28.2(18.1 \sim 47.5)$ s, TT $25.7(16.3 \sim 53.1)$ s, PT $12.9(9.2 \sim 22.6)$ s, 无纤维蛋白原血症患者的凝血功能显示不凝,未计入在内。在有完整临床病历记录的 98 例患者中,平均 FIB: C 为(0.68 ± 0.47) g/L, 平均 ISTH-BAT 出血评分为(1.40 ± 1.52)分,由于 shapiro- wilk 检验显示 ISTH-BAT 评分不符合正态分布,故采用 spearman 相关分析评价 FIB: C 与 ISTH-BAT 出血评分之间的关系。结果显示,FIB: C 与 ISTH-BAT 评分呈负相关(rs=-0.412, P<0.001),FIB: C 低于 0.5 g/L 时,患者的出血症状较为明显,FIB: C > 1 g/L 时出血较轻(图1)。

3. 疾病分型:我们根据患者FIB: C、FIB: Ag以及基因突变表型,共确诊7例患者为无纤维蛋白原血症、29例患者为低纤维蛋白原血症、50例患者为异常纤维蛋白原血症、11 例患者为低异常纤维蛋白原血症、11 例患者为低异常纤维蛋白原血症。无纤维蛋白原血症组的中位年龄为2(1~12)岁,低纤维蛋白原血症组的中位年龄为24(1~76)岁,异常纤维蛋白原血症组的中位年龄为34(5~68)岁,低异常纤维蛋白原血症患者的中位年龄为38(31~76)岁。采用Kruskal-Wallis H分析,无纤维蛋白原血症患者与其他三组患者相比年龄较小(H=25.714,P<0.001),低纤维蛋白原血症患者较低异常纤维蛋白原血症患者年龄小(P=0.017),其他组间差异无统计学意义。

低纤维蛋白原血症的中位 TT 为 21.1(16.3~48.9)s,异常纤维蛋白原血症的中位 TT 为 28.5(19.2~36.6)s,低异常纤维蛋白原血症患者的中位 TT 为 24.8(20.4~34.6)s(因无纤维蛋白血症患者的凝血功能显示不凝,故未纳入比较)。异常纤维蛋白原血症患者的TT 较低纤维蛋白原血症患者明显延长(H=34.299,P<0.001),其他组间比较差异无统计学意义。低纤维蛋白原血症、异常纤维蛋白原



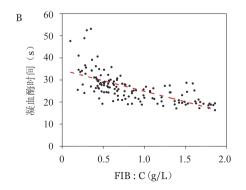


图1 纤维蛋白原活性(FIB:C)、ISTH-BAT出血评分(A)与凝血酶时间(B)的相关性分析

血症、低异常纤维蛋白原血症患者的中位FIB:C分别为 $1.00(0.27 \sim 1.86)$ g/L、 $0.54(0.19 \sim 1.61)$ g/L、 $0.51(0.20 \sim 1.07)$ g/L,异常纤维蛋白原血症、低异常纤维蛋白原血症患者的FIB:C明显低于低纤维蛋白原 患者 (H=27.924, P<0.001; H=29.882, P=0.026),而异常与低异常纤维蛋白原血症之间无显著性差异(P=1.000)。此外异常纤维蛋白原血症患者的FIB:Ag高于另外两组患者(详见表1)。

无纤维蛋白原血症组的 ISTH-BAT 评分均为 4分,其中有 4 例患者出生时发生脐带残端出血, 4 例患者发生鼻出血且不易止血, 2 例患者发生颅内出血, 2 例患者存在关节肌肉内血肿, 1 例患者出现广泛帽腱膜下出血。 Fisher 精确检验显示, 无纤维蛋白原血症患者的 BAT 评分明显高于其他三组患者(P=0.003)。低纤维蛋白原血症、异常纤维蛋白原血症、低异常纤维蛋白原血症的 BAT 评分均值分别为 1.33±1.67、1.10±1.41、1.00±1.26,三组之间差异无统计学意义(P=1.000),且超 60%的患者的 BAT 评分为0~1分。此外, 异常及低异常纤维蛋白原血症患者常见 FGA 和 FGG 突变, 而 FGB 基因突变更常见于无或者低纤维蛋白原血症患者中(表1)。

4. 基因突变:有56例患者进行了基因检测,其中7例检出多个位点突变,共检测到63例突变,不

同类型的基因突变有34种(FGA基因突变17种,FGB基因突变4种,FGG基因突变13种,详见表2)。查阅相关文献及HGMD、Clinvar数据库以及https://site.geht.org/base-de-donnees-fibrinogene/网站,共确认其中16种为新发突变。有23例(41.07%)基因突变位点位于FGA基因的第2外显子(Exon2),有17例(30.35%)基因突变位点位于FGG基因第8外显子,即FGA外显子2和FGG外显子8突变占全部突变位点的71.4%。在这些突变中,错义突变53例(84.1%),移码突变5例(7.9%),无义突变4例(6.4%),剪接位点突变1例(1.6%)。其中频繁出现的热点突变为FGGArg301His(c.902G>A)、FGGArg301Cys(c.901C>T)、FGAArg35His(c.104G>A)和FGAArg35Cys(c.103C>T)。

34 例患者同时进行基因检测和抗原检测,其中32 例(94.12%)符合 FIB: C/FIB: Ag 比值 < 0.7 的标准,有2 例(5.88%)患者不符合。

我们共确诊了7例无纤维蛋白原血症患者,其中4例进行了基因检测,基因突变分别为FGBc.537_568dup p.N190Tfs*5、c.853C>T p.R285C;FGAc.502C>T p.R168X、c.668delT p.L223Rfs*2;FGAc.448C>T p.Q150X、c.737dupC p.E247Rfs*22;

75 H	无纤维蛋白原血症	低纤维蛋白原血症	异常纤维蛋白原血症	低异常纤维蛋白原血症 (11例)	
项目	(7例)	(29例)	(50例)		
性别(例,男/女)	3/4	15/14	16/34	2/9	
年龄[岁, M (范围)]	2(1~12)	24(1~76)	34(5 ~ 68)	38(31 ~ 76)	
基因突变[例(%)]					
FGA	5(71.4)	1(14.3)	22(57.9)	2(33.3)	
FGB	2(28.6)	4(57.1)	2(5.3)	0(0)	
FGG	0(0)	2(28.6)	14(36.8)	4(66.7)	
STH-BAT评分[例(%)]					
0	0(0)	6(50.0)	23(56.1)	3(50.0)	
1	0(0)	2(16.7)	6(14.6)	1(16.7)	
2	0(0)	0(0)	4(9.8)	1(16.7)	
3	0(0)	2(16.7)	4(9.8)	1(16.7)	
4	7(100.0)	2(16.7)	4(9.8)	0(0)	
切诊APTT[s,M(范围)]	-	28.9(23.1 ~ 38.3)	28.0(21.9 ~ 47.5)	29.1(24.6 ~ 36.7)	
初诊TT[s,M(范围)]	-	21.1(16.3 ~ 48.9)	28.5(19.2 ~ 36.6)	24.8(20.4 ~ 34.6)	
刃诊PT[s,M(范围)]	-	$- 12.6(10.3 \sim 19.3) 13.2(11.0 \sim 16.8) 12.9(1$		12.9(11.1 ~ 17.8)	
初诊FIB:C[g/L,M(范围)]	-	$1.00(0.27 \sim 1.86)$	0.54(0.19 ~ 1.61)	$0.51(0.20 \sim 1.07)$	
初诊FIB:Ag[g/L,M(范围)]	-	$1.31(0.10 \sim 2.56)$	2.53(1.90 ~ 8.98)	1.17(0.79 ~ 1.79)	

表1 97例先天性纤维蛋白原病患者的疾病表型

注: APTT: 活化部分凝血活酶时间; PT: 凝血酶原时间; TT: 凝血酶时间; FIB: C: 纤维蛋白活性; FIB: Ag: 纤维蛋白原抗原; -: 不凝

$FGA c.192C > A p.C64X_{\odot}$

5. 家系分析:本研究中有19例患者存在阳性家族史,其中一个遗传性异常纤维蛋白原血症家族7名成员基因检测结果见图2。先证者(Ⅱ-7),女,46岁,9年前因乳腺癌手术前检查发现纤维蛋白原(0.4~0.5)g/L,予新辅助化疗4次后行乳腺癌根治术,术中、术后出血情况正常。凝血功能:APTT 21.9 s、PT 25.3 s、TT 11 s、FIB:C 0.899 g/L、FDP < 2 mg/L、D二聚体 < 0.19 mg/L,基因检测发现存在FGA外显子2 c.112A > G p.R38G和FGB外显子7 c.1244G > T p.W415L杂合突变。其家族中,Ⅲ-1平

素偶有齿龈出血、Ⅲ-2外伤后伤口愈合慢,其他成员无出血表现;11名家族成员于我院行凝血功能检测,Ⅱ-7、Ⅱ-9、Ⅲ-1、Ⅲ-2、Ⅲ-5、Ⅲ-6检出HIB:Ag下降,Ⅱ-3、Ⅱ-5、Ⅲ-4凝血功能正常。基因检测发现,Ⅱ-9基因检测结果与其一致,均存在上述两个位点突变,其姐(Ⅱ-1)姐姐的两个女儿(Ⅲ-1、Ⅲ-2)以及患者的子女(Ⅲ-5、Ⅲ-6)均只存在FGA外显子2c.112A>Gp.R38G一个杂合突变位点。其另外两个姐姐(Ⅱ-3、Ⅱ-5)以及姐姐的儿子(Ⅲ-3、Ⅲ-4)纤维蛋白原检测正常,未行基因突变检测,Ⅲ-7、Ⅰ-1和Ⅰ-2未行检测,具体情况未知。

表2 纤维蛋白原缺乏症患者的基因突变表型

突变基因	染色体位置	转录本ID	 突变位置	核苷酸改变	氨基酸改变
FGA	chr4:155510663	NM_000508	Exon2	c.G106A	p.G36S
FGA	chr4:155510657	NM_000508	Exon2	c.112A>G	p.R38G
FGA	chr4:155510655	NM_000508	Exon2	c.114G>C	p.R38S
FGA	chr4:155510686	NM_000508	Exon2	c.83T>C	p.L28P
FGA	chr4:155510666	NM_000508	Exon2	c.103C>T	p.R35C
FGA	chr4:155510665	NM_000508	Exon2	c.104G>A	p.R35H
FGA	chr4:155510606	NM_000508	Exon2	c.163T>C	p.C55R
FGA	chr4:155510689	NM_000508	Exon2	c.80T>C	p.F27S
FGA	chr4:155510675	NM_000508	Exon2	c.94G>A	p.G32R
FGA	chr4:155510117	NM_000508	Exon3	c.192C>A	p.C64X
FGA ^a	chr4:155507063	NM_000508	Exon5	c.1517delT	p.L506fs
FGA	chr4:155509980	NM_000508	Exon3	c.T329C	p.M11T
FGA ^a	chr4:155505649	NM_000508	Exon6	c.G2228A	p.R743Q
FGA	chr4:155508672	NM_000508	Exon4	c.502C>T	p.R168X
FGA ^a	chr4:155507913	NM_000508	Exon5	c.668delT	p.L223Rfs*2
FGA	chr4:155508726	NM_000508	Exon4	c.448C>T	p.Q150X
FGA ^a	chr4:155507843	NM_000508	Exon5	c.737dupC	p.E247Rfs*22
FGB ^a	chr4:155490951	NM_005141	Exon7	c.1244G>T	p.W415L
FGB ^a	chr4:155488786	NM_005141	Exon4	c.537_568dup	p.N190Tfs*5
FGB	chr4:155490354	NM_005141	Exon6	c.853C>T	p.R285C
FGBa	chr4:155488764	NM_005141	Exon4	c.510T>A	p.N170K
FGG ^a	chr4:155531251	NM_000509	Exon5	c.A500G	p.D167G
FGG	chr4:155528084	NM_000509	Exon8	c.902G>A	p.R301H
FGG ^a	chr4:155527935	NM_000509	Exon8	c.1051A>G	p.N351D
FGG ^a	chr4:155527893.0	NM_000509	Exon8	c.1093T>G	p.C365G
FGG	chr4:155528085	NM_021870	Exon8	c.901C>T	p.R301C
FGG	chr4:155527994	NM_021870	Exon8	c.992C>A	p.T331K
FGG ^a	chr4:155528109	NM_021870	Exon8	c.877G>A	p.V293M
FGG	chr4:155527886	NM_021870	Exon8	c.1100C>T	p.A367V
FGG	-	-	Exon8	c.1064A > G	p.Q355R
FGG ^a	chr4:155526137	NM_000509	Exon9	c.1211C>T	p.S404F
FGG ^a	chr4:155526134	NM_021870	Exon9	c.1214T>C	p.M405T
FGG	-	NM_000509	Exon9	c.1185G>A	p.W395*
FGG ^a	chr4:155526219	NM 021870	Intron8	c.1130-1G>T	_

注:-:未获取相关数据; *新突变; Exon: 外显子

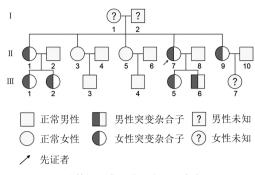


图2 遗传性异常纤维蛋白原血症家系图

6. 纤维蛋白原替代治疗: 根据输注纤维蛋白原 前、输注后1h及输注后24h后均有凝血功能记录 的标准, 筛选出28 例患者共39次纤维蛋白原输注 记录。在输注纤维蛋白原前的FIB、APTT、TT、PT 检测结果见表3。采用配对 t 检验来比较输注前后 患者的凝血功能变化。输注后1h纤维蛋白原平均 升幅为 (0.47 ± 0.27) g/L(t=9.873, P<0.001),输注 24 h 后平均升幅为(0.41±0.26)g/L(t=9.732,P< 0.001),输注后24h较输注后1h,患者体内纤维蛋 白原含量平均降幅为(0.12±0.14)g/L。输注后1h的 IVR 为 (127.19 ± 44.03)% (95% CI 111.58% ~ 142.80%),输注后24h的IVR为(101.78±43.98)% (95% CI 87.33%~116.24%)。另外,我们比较了输 注1h以及输注24h的APTT、TT以及TT较基线的 变化,PT及TT值均较基线值明显缩短,TT在用药 24 h 后 较 基 线 下 降 (15.2±12.1)% (t=5.254, P< 0.001), 而 PT 在用药 24 h 后较基线下降(6.27± $8.24)\% (t = 3.675, P = 0.001)_{\odot}$

讨 论

在本研究中,我们共采集到98例患者的临床信息,有55例(56.1%)患者至少有1次出血,这与Anetta等^[9]报告的一项为期60个月的随访出血发生率(56%)相当,高于Casini等^[10]报告的出血发生率(47.5%)。最常见的出血症状为皮肤瘀点、齿龈出

血和鼻出血,但西方国家中还常见女性月经增多^[10]。我们研究发现很少有血栓症状,这与以前的国内报道^[11]一致。同时,我们发现FIB:Ag与BAT评分之间存在负相关关系,FIB:Ag水平越低出血风险越高(出血症状在FIB:Ag低于0.5 g/L时较为明显)。Peyvandi等^[12]也证实了纤维蛋白原水平与临床严重程度之间存在良好的相关性。以往研究结果显示,小手术前FIB:Ag维持1 g/L,大手术前维持1.5 g/L 就足以维持止血^[13],本研究结果显示,FIB:Ag达到1 g/L即足以预防出血。

本研究中,纤维蛋白原替代治疗后1、24h的 IVR 分别为(127.19±44.03)%、(101.78±43.98)%。 Kreuz 等 [8] 报告的小队列研究 IVR 为 44.3% ~ 63.8%,后来他们又报道8例接受纤维蛋白原替代 治疗患者的 IVR 为 59.8% (32.5% ~93.9%)[14]。 Négrier 等 [15] 报告的中位 IVR 为 94% (79% ~ 110%)。在Peyvandi等[16]进行的多中心前瞻性临床 试验中, IVR 为 61.8% (52.45% ~ 97.43%), to 为 77.1 h。在国际上已公布的五项评估3种纤维蛋白 原药代动力学特性的多中心前瞻试验中,半衰期为 67.9~82.4 h[13],临床上可据此推测输注纤维蛋白原 后的维持止血的安全时间。此外PT及TT均有下 降,且TT反应最为灵敏,24h后较基线水平下降 (15.2±12.1)%,因TT反映凝血共同途径中纤维蛋 白原转变为纤维蛋白的过程[17],纤维蛋白原的补 充可直接缩短这一时间,本组病例输注纤维蛋白原 后TT缩短5s,提示TT可作为判断纤维蛋白原输 注疗效的指标。

我们根据FIB:C/FIB:Ag<0.7诊断为异常或低异常纤维蛋白原血症,FIB:C/FIB:Ag>0.7诊断为低或无纤维蛋白原血症。与基因突变检测结果比较,该值有94.12%的准确率,高于Casini等[18]计算的85%的准确率,进一步验证了FIB:C/FIB:Ag比值<0.7作为临床分型诊断依据的可靠性。其他研究表明FIB:C/FIB:Ag比值<0.7这一比值几乎可以

表3	纤维蛋白	原替代治疗前后凝血指标变化
1X J	51 5H: H7 1 1	

项目	输注前	输注后1h	输注后 24 h —	输注后1h与输注前比较		输注后 24 h	输注后24h与输注前比较	
	和任刊	制仕/ロII		t值	P值	t值	P值	
FIB:C(g/L)	0.60±0.28	1.08±0.34	1.00±0.29	9.873	< 0.001	9.732	< 0.001	
APTT(s)	27.82±3.50	27.78±2.97	27.44±2.83	-1.834	0.077	1.130	0.266	
TT(s)	27.44±5.31	23.82±2.96	23.38±3.76	8.844	< 0.001	5.254	< 0.001	
PT(s)	13.65±2.32	12.88±0.95	12.95±2.09	4.731	< 0.001	3.675	0.001	

识别几乎所有的异常纤维蛋白原血症^[19],但该临界值的敏感性和特异性均未得到前瞻性研究的验证。本组病例研究结果提示准确的诊断尚需要基因突变检测,基因检测可将准确率提高近6%。

无纤维蛋白原血症极为罕见,呈染色体不完全隐性遗传。本组病例中无纤维蛋白原血症患者年龄较低且出血症状较为严重,表现为脐带出血、颅内出血、鼻腔出血量大不易止、关节肌肉内血肿和广泛帽腱膜下出血。欧洲流行病学调查发现85%的无纤维蛋白原血症患者存在脐带出血,脑出血是其主要死亡原因[20]。在本研究中,无纤维蛋白原血症患者的基因突变多为无义突变和移码突变,其中4例患者中有3例存在多个位点突变。国外文献中报道无纤维蛋白原血症突变类型以大片段缺失、移码突变、以及无义突变为主[21],这些无效突变可导致纤维蛋白原合成、组装或分泌不良,从而引起纤维蛋白原的极度缺乏[22],进而导致无纤维蛋白原血症,并且从我们的研究中可推测突变位点的增多可能导致纤维蛋白原缺乏的程度增加。

本组病例中异常及低异常纤维蛋白原血症患 者的FIB:C显著低于低纤维蛋白原血症。Wan等[23] 的发现低异常纤维蛋白原血症患者的FIB:C最低, 异常和低纤维蛋白原血症患者的FIB:C相近。本 组病例异常纤维蛋白原血症患者 TT 显著延长, Roberts 等[24]推荐将TT 明显延长作为初始诊断异常 纤维蛋白原血症的依据。异常以及低异常纤维蛋 白原血症患者基因突变以错义突变为主,且FGA外 显子2和FGG外显子8的突变占全部突变位点的 71%,欧洲的流行病学调查则显示这两个位点的突 变占比83.9%[22],提示对患者进行基因检测时可优 先筛查这两个区域以提高效率。我们发现异常及 低异常纤维蛋白原血症患者常见FGA和FGG基因 突变,无/低纤维蛋白原血症患者常见FGB基因突 变,这与Casini等[22]的研究结果一致,他们发现低纤 维蛋白原血症70%的错义突变发生于FGB。目前 http://site.geht.org/的在线数据库中记录了250多种 致病突变,我们在本组病例中发现了16种新突变, 中国人群的热点突变FGG Arg301His(c.902G>A)、 FGG Arg301Cys (c.901C>T), FGA Arg35His (c.104G > A)和 FGA Arg35Cys(c.103C > T)与欧美 国家一致[22],欧洲国家常见的FGA IVS 4+1[21]在本 组病例中没有检出。

此外,基因突变分析可对有家族史的患者进行提前诊断,在妊娠、手术等情况进行替代治疗以防

止发生出血[25]。而且基因突变分析可以鉴别先天性纤维蛋白原缺乏和继发性纤维蛋白原缺乏,从而明确病因,有助于指导长期治疗。基因突变分析还可以明确纤维蛋白原结构或者功能的异常,这对诊断异常纤维蛋白原血症尤为重要。此外,基因突变分析还可预测部分患者的临床表型,例如部分FGG突变与遗传性淀粉样变性相关,部分FGA突变与血栓形成相关[26]。因此,我们建议在条件允许的情况下对纤维蛋白原缺乏患者进行基因突变检测。

综上,本组先天性纤维蛋白原病患者多数症状轻微或者无症状,无纤维蛋白原血症患者症状严重且年龄较小,需引起重视。FIB:C与出血程度存在负相关关系,FIB:Ag>1 g/L足以预防出血。基因检测有助于疾病分型诊断,FIB:C/FIB:Ag比值<0.7可作为临床分型诊断的依据。TT可作为异常纤维蛋白原血症的诊断依据以及纤维蛋白原替代治疗的疗效判定指标。

参考文献

- [1] De Moerloose P, Neerman- Arbez M. Congenital fibrinogen disorders[J]. Semin Thromb Hemost, 2009, 35(4): 356-366.
- [2] Neerman-Arbez M, De Moerloose P, Casini A. Laboratory and Genetic Investigation of Mutations Accounting for Congenital Fibrinogen Disorders[J]. Semin Thromb Hemost, 2016, 42 (4): 356-365.
- [3] Palla R, Peyvandi F, Shapiro AD. Rare bleeding disorders: diagnosis and treatment[J]. Blood, 2015, 125(13): 2052-61.
- [4] Peyvandi F, Menegatti M, Palla R. Rare bleeding disorders: worldwide efforts for classification, diagnosis, and management [J]. Semin Thromb Hemost, 2013, 39(6): 579-584.
- [5] Rodeghiero F, Tosetto A, Abshire T, et al. ISTH/SSC bleeding assessment tool: a standardized questionnaire and a proposal for a new bleeding score for inherited bleeding disorders [J]. J Thromb Haemost, 2010, 8(9): 2063-2065.
- [6] Casini A, Neerman-Arbez M, Ariens RA, et al. Dysfibrinogenemia: from molecular anomalies to clinical manifestations and management[J]. J Thromb Haemost, 2015, 13(6): 909-19.
- [7] Krammer B, Anders O, Nagel HR, et al. Screening of dysfibrinogenaemia using the fibrinogen function versus antigen concentration ratio[J]. Thromb Res, 1994, 76(6): 577-579.
- [8] Kreuz W, Meili E, Peter-Salonen K, et al. Pharmacokinetic properties of a pasteurised fibrinogen concentrate [J]. Transfus Apher Sci, 2005, 32(3): 239-246.
- [9] Wypasek E, Klukowska A, Zdziarska J, et al. Genetic and clinical characterization of congenital fibrinogen disorders in Polish patients: Identification of three novel fibrinogen gamma chain mutations[J]. Thromb Res, 2019, 182: 133-140.
- [10] Casini A, Blondon M, Lebreton A, et al. Natural history of

- patients with congenital dysfibrinogenemia[J]. Blood, 2015, 125 (3): 553-561.
- [11] Zhou J, Ding Q, Chen Y, et al. Clinical features and molecular basis of 102 Chinese patients with congenital dysfibrinogenemia [J]. Blood Cells Mol Dis, 2015, 55(4): 308-315.
- [12] Peyvandi F, Palla R, Menegatti M, et al. Coagulation factor activity and clinical bleeding severity in rare bleeding disorders: results from the European Network of Rare Bleeding Disorders [J]. J Thromb Haemost, 2012, 10(4): 615-621.
- [13] Casini A, De Moerloose P. Fibrinogen concentrates in hereditary fibrinogen disorders: Past, present and future [J]. Haemophilia, 2020, 26(1): 25-32.
- [14] Kreuz W, Meili E, Peter-Salonen K, et al. Efficacy and tolerability of a pasteurised human fibrinogen concentrate in patients with congenital fibrinogen deficiency [J]. Transfus Apher Sci, 2005, 32(3): 247-253.
- [15] Negrier C, Rothschild C, Goudemand J, et al. Pharmacokinetics and pharmacodynamics of a new highly secured fibrinogen concentrate[J]. J Thromb Haemost, 2008, 6(9): 1494-1499.
- [16] Peyvandi F. Results of an international, multicentre pharmacokinetic trial in congenital fibrinogen deficiency [J]. Thromb Res, 2009, 124 Suppl 2: S9-11.
- [17] Undas A. Determination of Fibrinogen and Thrombin Time (TT) [J]. Methods Mol Biol, 2017, 1646: 105-110.
- [18] Casini A, Brungs T, Lavenu-Bombled C, et al. Genetics, diagnosis and clinical features of congenital hypodysfibrinogenemia: a systematic literature review and report of a novel mutation [J]. J

- Thromb Haemost, 2017, 15(5): 876-888.
- [19] Miesbach W, Schenk J, Alesci S, et al. Comparison of the fibrinogen Clauss assay and the fibrinogen PT derived method in patients with dysfibrinogenemia [J]. Thromb Res, 2010, 126 (6): e428-433
- [20] Lak M, Keihani M, Elahi F, et al. Bleeding and thrombosis in 55 patients with inherited afibrinogenaemia [J]. Br J Haematol, 1999, 107(1): 204-206.
- [21] De Moerloose P, Casini A, Neerman-Arbez M. Congenital fibrinogen disorders: an update [J]. Semin Thromb Hemost, 2013, 39 (6): 585-595.
- [22] Casini A, Blondon M, Tintillier V, et al. Mutational Epidemiology of Congenital Fibrinogen Disorders [J]. Thromb Haemost, 2018, 118(11): 1867-1874.
- [23] Wan Y, Li T, Zhang W, et al. Mutations in inherited fibrinogen disorders correlated with clinical features in the Chinese population[J]. J Thromb Thrombolysis, 2020.
- [24] Roberts HR, Stinchcombe TE, Gabriel DA. The dysfibrinogenaemias [J]. Br J Haematol, 2001, 114(2): 249-257.
- [25] Neerman-Arbez M. Fibrinogen gene mutations accounting for congenital afibrinogenemia [J]. Ann N Y Acad Sci, 2001, 936: 496-508.
- [26] Casini A, De Moerloose P. Can the phenotype of inherited fibrinogen disorders be predicted? [J]. Haemophilia, 2016, 22 (5): 667-675.

(收稿日期:2021-01-13) (本文编辑:徐茂强)

•读者•作者•编者•

关于重视引用国内文献的意见

部分作者在撰写论文时,只引用国外文献(或非中文语种的文献)。诚然,在医学的许多领域,国内的研究水平确实有待提高,有引用国外文献的必要。但是,不引用国内相关文献,将存在以下问题:①作者没有阅读国内文献,这样作者阅读的文献就不全面,作者所撰写的论文、综述等的科学性、先进性就值得商榷。②不引用国内文献,就不能准确、全面地反映国内的研究水平和进展,毕竟本刊发表的文章主要的阅读对象是中国医师。③有的作者虽然阅读了国内文献,但未引用。不引用国内文献的想法可能更为复杂,如轻视或忽略国内同行,或暗示首创权。除非是专门的国外医学文摘或国外文献综述,均应有国内文献的复习、引用和注解。本刊倡导在论文的撰写中应维护参考文献的科学性,鼓励作者在引用国外文献的同时检索并引用国内相关的文献。

本刊编辑部