doi: 10.3978/j.issn.2095-6959.2018.02.006

**View this article at:** http://dx.doi.org/10.3978/j.issn.2095-6959.2018.02.006

# 胃肠道间质瘤 c-KIT, PDGFRA 基因突变及 CD117, DOG-1 蛋白的表达情况

陈净慈1,2,吴焕文1、陆俊良1、周炜洵1、梁智勇1

(1. 中国医学科学院北京协和医院病理科, 北京 100730; 2. 清华大学医学院基础医学系, 北京 100084)

[摘 要] 目的:回顾性研究分析133例胃肠道间质瘤(gastrointestinal stromal tumor, GIST)患者中c-KIT及 PDGFRA基因突变情况及其中94例的CD117, DOG-1蛋白表达情况。方法:用下一代测序(next generation sequencing, NGS)及免疫组织化学方法分别检测以甲醛固定石蜡包埋的标本中c-KIT, PDGFRA基因突变及CD117, DOG-1蛋白表达情况,探讨不同基因突变形式与病变原发部位的相关 性,并分析基因突变与蛋白表达之间的相关性。结果: 133例GIST患者中男74例,女59例,发病 年龄以40岁以上为主。原发于胃的57例,小肠59例,腹腔8例,直肠5例,肠系膜2例,盆腔2例。 97例(72.9%)检测到c-KIT突变, 其中79例(59.4%)存在11号外显子突变, 13例(9.8%)9号外显子突 变,4例(3.0%)13号外显子突变,5例(3.8%)17号外显子突变,全为双突变。9号外显子插入突变主 要见于小肠; 11号外显子W557 K558缺失突变主要见于胃。11例(8.3%)检测到PDGFRA突变, 其 中8例(6.0%)为18号外显子突变, 3例(2.3%)为12号外显子突变。PDGFRA突变病例均为胃原发。94 例GIST患者中,89例(94.7%)CD117阳性,92例(97.9%)DOG-1阳性;双阳性表达88例(74例c-KIT 突变, 4例PDGFRA突变), CD117单独阳性1例(野生型), DOG-1单独阳性4例(1例c-KIT突变, 3例 PDGFRA突变),双阴性1例(c-KIT突变)。CD117与DOG-1蛋白表达之间呈显著相关,差异有统计 学意义(P<0.01)。结论:GIST中c-KIT,PDGFRA基因突变率高。c-KIT及PDGFRA基因突变形式与 GIST原发部位有关。绝大多数GIST病例CD117与DOG-1双表达,CD117与DOG-1双阴性及CD117 单阳性GIST病例均十分罕见, DOG-1单阳性表达病例主要见于PDGFRA突变。对于单阳性及双阴 性病例的确诊,依赖于基因检测。

[关键词] 胃肠道间质瘤; c-KIT; PDGFRA; CD117; DOG-1

# c-KIT and PDGFRA mutations and expression of CD117 and DOG-1 in gastrointestinal stromal tumors

 $CHEN\ Jingci^{1,2}, WU\ Huanwen^1, LU\ Junliang^1, ZHOU\ Weixun^1, LIANG\ Zhiyong^1$ 

(1. Department of Pathology, Peking Union Medical College Hospital, Chinese Academy of Medical Sciences, Beijing 100730; 2. Department of Basic Medicine, School of Medicine, Tsinghua University, Beijing 100084, China)

收稿日期 (Date of reception): 2017-11-27

通信作者 (Corresponding author): 梁智勇, Email: liangzhiyong1220@yahoo.com

**基金项目 (Foundation item):** 分子病理研究中心创新基金 (2016ZX0176-1)。 This work was supported by the Center for Molecular Pathology, Chinese Academy of Medical Sciences & Peking Union Medical College (2016ZX0176-1).

Abstract

**Objective:** To analyze the mutation patterns of c-KIT and PDGFRA in 133 gastrointestinal stromal tumor (GIST) cases and expression of CD117 and DOG-1 in 94 GIST cases. Methods: Next generation sequencing (NGS) and immunohistochemistry (IHC) were used to analyze gene mutations and protein expression in formalin-fixed paraffin-embedded slides and to investigate the association between gene mutation and primary locations. Results: Among 133 GIST cases, 74 were males and 59 were females with the majority over 40 years old. There were 57 cases in the stomach, 59 in the small intestine, 8 in the abdominal cavity, 5 in the rectum, 2 in the mesenterium, and 2 in the pelvic cavity. Overall, c-KIT mutations were identified in 97 cases (72.9%): 79 of them were involved with exon 11 (59.4%), 13 with exon 9 (9.8%), 4 with exon 13 (3.0%), and 5 with exon 17 (3.8%), including 5 cases (3.8%) presented with double mutations. Exon 9 insertion was mainly identified in small intestine, whereas deletion of W557 K558 of exon 11 was common in stomach. Mutation of PDGFRA was present in 11 cases (8.3%), with 8 of them in exon 18 (6.0%), 3 in exon 12 (2.3%). All PDGFRA-mutated cases were derived from stomach. We also investigated the expression of CD117 and DOG-1 in 94 cases: 89 (94.7%) were CD117(+), 92 (97.9%) were DOG-1(+). A total of 88 cases were double positive (74 harboring c-KIT mutation and 4 harboring PDGFRA mutation), 1 case was CD117 single positive (wild-type), 4 cases were DOG-1 single positive (1 c-KIT mutated and 3 PDGFRA mutated), and 1 case was double negative (c-KIT mutated). There was significant correlation between the expression of CD117 and DOG-1 (P<0.01). Conclusion: The mutation rate of c-KIT and PDGFRA in GIST were high. There were relations between mutation form and primary location of GIST. Most GIST cases showed CD117 and DOG-1 double positive pattern, whereas double negative and CD117 single positive were rare. DOG-1 single positive cases were mainly found in PDGFRA-mutated cases. Gene analysis is essential for diagnosis of GIST in single positive and double negative cases.

**Keywords** gastrointestinal stromal tumor; c-KIT; PDGFRA; CD117; DOG-1

胃肠道间质瘤(gastrointestinal stromal tumor, GIST)是消化道最常见的间叶组织来源肿 瘤。目前研究[1-2]认为: GIST肿瘤细胞的前体细 胞是Cajal间质细胞或与其相关的类似干细胞的细 胞,它们共同表达c-KIT基因编码的酪氨酸蛋白 激酶蛋白CD117。GIST的常见发病机制是c-KIT 基因突变导致其蛋白产物酪氨酸激酶活性持续激 活,从而导致细胞增殖和生长失控[1]。此外,GIST 还与另一种基因PDGFRA的突变相关<sup>[2]</sup>。PDGFRA 编码的蛋白同样表达于细胞膜上的酪氨酸激酶受 体, 其异常激活可促进细胞增殖及抑制凋亡, 最终导致肿瘤形成[2]。研究[3]显示: 75%~85%的 GIST具有c-KIT基因的突变,5%~10%的GIST具有 PDGFRA基因突变。c-KIT突变位点按发生频率从 高到底依次为:11号外显子、9号外显子、13号 外显子、17号外显子,突变形式包括小片段插入 缺失、点突变、重复突变等。最常见的PDGFRA 突变频率由高到低依次为: 18号外显子、12号外 显子、14号外显子,其中80%以上为18号外显子 缬氨酸到天冬氨酸的错义突变, 也是GIST伊马替 尼耐药的重要机制<sup>[2-3]</sup>。然而, 15%~20%的GIST无 c-KIT或PDGFRA突变,即野生型GIST<sup>[3]</sup>。研究<sup>[4]</sup> 发现:另一种基因DOG-1在GIST中也呈过度表达,且其在GIST诊断中的敏感性及特异性均不亚于CD117,已被纳入GIST的诊断体系中。在临床中,GIST常需与其他发生于胃肠道的上皮下肿瘤鉴别,如平滑肌瘤、平滑肌肉瘤、黑色素瘤、神经鞘瘤等,仅凭组织学鉴别诊断十分困难,而CD117及DOG-1在GIST中的普遍表达及较高的特异性是关键,因此免疫组织化学检测在GIST的病理诊断中不可或缺,必要时可进一步行基因检测确认<sup>[2]</sup>。

目前GIST的主要治疗方式为手术切除<sup>[2]</sup>。对于转移性和手术难以切除的病例,或高度危险性病例的术后处理,靶向治疗是重要的治疗方式<sup>[5]</sup>。

GIST的临床行为多变,年龄、部位、大小、核分裂指数及分子分型均为其独立预后因素<sup>[6]</sup>。例如,*c-KIT*基因9号外显子、11号外显子及*PDGFRA*基因18号外显子除D842V之外的突变较之c-KIT 13号外显子及PDGFRA 12号外显子突变预后更差(相对危险度4.52)<sup>[6]</sup>。因此,基因检测对GIST预后也有重大意义。

# 1 材料与方法

#### 1.1 标本来源

收集2012年6月至2017年7月来自北京协和医院病理科(100例)及其他医院(33例)经病理证实为GIST的133例标本,均进行了基因检测。来自北京协和医院的100例标本中,98例有组织病理报告,94例行CD117和DOG-1的免疫组织化学染色。每例标本均由3位病理科医师重新复查。本研究涉及的标本取材与处理符合相关人体实验道德标准,已经北京协和医院伦理审查委员会审核批准。

#### 1.2 方法

#### 1.2.1 免疫组织化学

用4%甲醛固定石蜡包埋的标本,采用EnVision两步法染色。抗体CD117购自福州迈新生物技术开发有限公司(kit-0029),抗体DOG-1购自德国Leica公司(DOG-1-L-CE)。切片由3位病理学医师独立阅读。CD117以肿瘤细胞胞膜呈棕黄色为阳性,以黏膜内的肥大细胞作为阳性内对照。CD117及DOG-1均为胞质着色。

# 1.2.2 诊断标准

常规形态符合GIST诊断要点且经免疫组织化学检测的标本共94例,89例因CD117阳性而诊断,其中4例CD117部分阳性,因DOG-1阳性或部分阳性而诊断;2例CD117弱阳性,因DOG-1阳性而诊断;1例CD117可疑阳性,因DOG-1阳性而诊断;4例CD117阴性,因DOG-1阳性而诊断;1例CD117,DOG-1均阴性,结合其基因检测结果,及病理组织学形态符合GIST,在排除平滑肌源性和神经源性肿瘤后纳入本研究。

#### 1.2.3 c-KIT 和 PDGFRA 基因突变分析

由有经验的病理医师复习HE染色切片,挑选一块合适的肿瘤组织蜡块用于进一步试验。准备10张厚度为5 μm未染色切片,圈出切片上的肿瘤组织区域并行手工刮除以富集肿瘤细胞。用试剂盒QIAamp DNA Mini Kit (德国Qiagen公司,51306)提取DNA并行PCR扩增。通过双向Sanger测序检测c-KIT和PDGFRA突变,并使用Chromas软件(版本1.45;澳大利亚Technelysium公司)解读测序结果。1.2.4 危险度分级

根据2002年Fletcher等<sup>[7]</sup>提出的危险度分级,对GIST进行危险度分级: 1)胃部原发的GIST。肿瘤直径<2.0 cm且核分裂象<5/50 HPF为极低危;肿瘤直径2~5 cm且核分裂象<5/50 HPF为低危;肿瘤直径5~10 cm且核分裂象<5/50 HPF

或肿瘤直径<5 cm且核分裂象 $6\sim10/50$  HPF为中危;肿瘤直径>5 cm且核分裂象>5/50 HPF或肿瘤直径>10 cm或核分裂象>10/50 HPF为高危。2)非胃部原发的GIST。肿瘤直径<2.0 cm且核分裂象 $\leq 5/50$  HPF为极低危;肿瘤直径2.1~5 cm且核分裂象 $\leq 5/50$  HPF为极低危;肿瘤直径<2.0 cm且核分裂象 $\leq 10/50$  HPF为中危;肿瘤直径<2.0 cm且核分裂象 $\leq 6\sim10/50$  HPF为中危;肿瘤直径>5 cm或核分裂象>10/50 HPF为高危。

### 1.3 统计学处理

使用SPSS 23.0统计软件进行分析,采用卡方检验, P<0.05为差异有统计学意义。

# 2 结果

### 2.1 GIST 患者临床资料

133例GIST患者中男74例, 女59例, 男女比例为1.25:1。发病年龄为19~88(中位57)岁, 发病高峰年龄为40~59岁(62例, 47%), <40岁(17例, 13%), ≥60岁(54例, 41%)。

#### 2.2 GIST 肿瘤特点

原发部位由多至少依次为:小肠(59例, 44.4%)、胃(57例, 42.9%)、腹腔(8例, 6.0%)、直 肠(5例, 3.8%)、盆腔(2例, 1.5%)、肠系膜(2例, 1.5%)。其中17例存在术后复发,或在诊断时已 有多处累及或种植及转移,且部位多样,包括肠 系膜、网膜、腹盆腔、肝、前列腺、胰腺等。共 98例GIST获得了详细的病理报告, 其中24例 (24.5%)肿瘤最大直径<5 cm; 53例(54.1%)肿瘤最 大直径≥5 cm但<10 cm; 21例(21.4%)肿瘤最大直 径≥10 cm。36例(36.7%)核分裂象<5/50 HPF, 26例(26.5%)核分裂象≥10/50 HPF, 25例(25.5%) 的核分裂象为≥5/50 HPF, 但<10/50 HPF, 10例因转移灶或者多发而未计算核分裂像,另 有1例难以评估(表1)。98例GIST中,极低度侵 袭危险1例,低度侵袭危险性9例,中度侵袭危 险性20例,高度侵袭危险56例,恶性1例,复 发性2例,转移性4例(转移部位有肝、盆腔、 腹壁等),5例难于评估。统计学分析显示:不 同性别的患者肿瘤原发部位、发病年龄及肿瘤 大小差异无统计学意义(P=0.287, P=0.497, P=0.866; 表2)。由于一部分病例的核分裂象未 计算或难以评估,核分裂象在不同性别中是否 具有差异未予统计。

表198例GIST病例特点 Table 1 Characteristics of 98 GIST cases

GIST病例特点	总数
性别	
男	56
女	42
年龄/岁	
<40	9
40~59	50
≥60	39
原发部位	
小肠	48
胃	39
直肠	5
腹腔	4
肠系膜	2
肿瘤最大直径/cm	
<5	24
≥5, <10	53
≥10	21
核分裂象/(个/50 HPF)	
<5	36
≥5, <10	25
≥10	26
未计算或难以评估	11

### 2.3 c-KIT 突变分析

133例GIST患者中共101例(75.9%)检测到c-KIT 突变,其中最常见的为11号外显子突变(79例, 59.4%), 其次为9号外显子突变(13例, 9.8%), 17号 外显子突变(5例, 3.8%), 13号外显子突变(4例, 3.0%), 其中包括5例(3.8%)双突变。这个比例与文 献[3]报道的c-KIT突变比例相近。检测到的11号外 显子共80处突变,包括:44处缺失突变、17处点突 变、13处复合突变、6处插入突变。缺失突变中以 W557 K558常见(图1)。5例双突变的GIST中,除去 上述1例11号外显子的双突变,还有4例是11号外显 子与17号外显子的双突变,包括:1例11号外显子 W557R点突变与17号外显子Y823D点突变;1例11号 外显子K558 V559插入突变与17号外显子D816G点 突变; 2例11号外显子缺失突变与17号外显子点突 变,其中11号外显子缺失突变均位于W557 K558, 而17号外显子点突变分别为D820G和Y823D。

表2 不同性别的GIST病例特点比较 Table 2 Comparison of GIST characteristics between males

GIST病例特点	男(n=56)	女(n=42)	P
年龄/岁			0.287
<40	5	4	
40~59	25	25	
≥60	26	13	
原发部位			0.497
小肠	31	17	
胃	19	20	
腹腔	3	1	
直肠	2	3	
肠系膜	1	1	
肿瘤最大直径/cm			0.866
<5	13	11	
≥5, <10	30	23	
≥10	13	8	

### 2.4 PDGFRA 突变分析

and females

133例GIST患者中共11例(8.3%)检测到PDGFRA突变,其中8例(6.0%)为18号外显子突变,3例(2.3%)为12号外显子突变。18号外显子突变方式有:点突变(5例)、缺失突变(1例)、复合突变(2例)。5例点突变中包括4例D842V突变和1例D846Y突变(图2)。这两个突变位点均在以往研究<sup>[8]</sup>中被报道过,且前者是PDGFRA 18号外显子最常见的突变位点。而1例缺失突变的变位点为I843\_D846<sup>[8]</sup>。2例复合突变中,1例为D842\_D846,1例为D842\_S847。检测到的12号外显子突变方式有:1例点突变、2例缺失突变。点突变位于V561D,可编码PDGFRA的同源异构体,该位点对伊马替尼高度敏感<sup>[8]</sup>。缺失突变分别为S566和W559 S560。

本研究探究GIST基因突变与GIST临床表现之间的关系(表3),发现c-KIT 11号外显子W557\_K558缺失突变的病例多原发于胃,9号外显子突变的病例多原发于小肠,而PDGFRA突变病例均原发于胃,由此可见基因突变部位、形式与肿瘤部位相关。统计学分析显示:c-KIT及PDGFRA突变在原发部位差异有统计学意义(P=0.010),而在不同性别及年龄方面,差异无统计学意义(P分别为0.603,0.513;表4)。

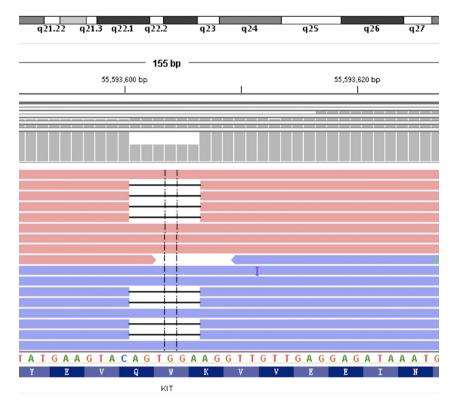


图1 c-KIT 11号外显子W557\_K558缺失突变 Figure 1 W557\_K558 deletion in c-KIT 11 exon

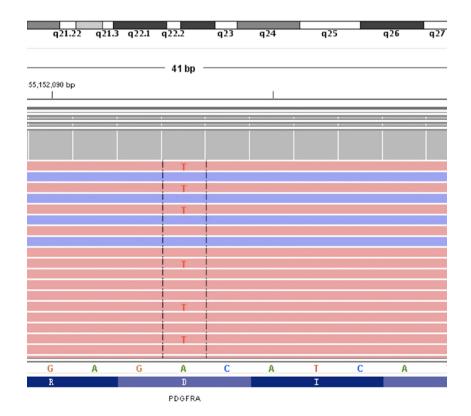


图2 PDGFRA 18号外显子D842V点突变 Figure 2 D842V point mutation in PDGFRA 18 exon

# 表3 GIST突变病例中基因状态与GIST临床病理特征的关系

Table 3 Relation between gene mutation and clinical features in mutated GIST cases

	c-KIT						PDGFRA			
临床特征	9号外	号外 11号外显子		13号外	17号外	12号外	18号外	显子	合计	
	显子	W557_K558de	其他	显子	显子	显子	D842V	其他	_	
性别										
男	9	6	38	_	3	2	2	3	63	
女	4	5	30	4	2	1	1	2	49	
年龄/岁										
<40	1	1	7	1	1	_	_	_	11	
40~59	6	6	35	_	1	2	2	2	54	
≥60	6	4	26	3	3	1	1	3	47	
原发部位										
小肠	9	3	34	1	1	_	_	_	48	
胃	3	6	26	1	3	3	3	5	50	
腹腔	_	_	3	1	_	_	_	_	4	
直肠	_	2	3	_	_	_	_	_	5	
盆腔	_	_	1	1	_	_	_	_	2	
肠系膜	1		1		1		_	_	3	

# 表4 c-KIT, PDGFRA突变病例临床特点比较

Table 4 Comparison of clinical characteristics between c-KIT and PDGFRA mutated cases

临床特点	c-KIT突变(n=101)	PDGFRA突变(n=11)	P
性别			0.603
男	56	7	
女	45	4	
年龄/岁			0.513
<40	11	0	
40~59	48	6	
≥60	42	5	
原发部位			0.010
小肠	48	0	
胃	39	11	
腹腔	4	0	
直肠	5	0	
盆腔	2	0	
肠系膜	3	0	

### 2.5 CD117, DOG-1 免疫组织化学检测

本研究共获得94例GIST的CD117, DOG-1染色结果。其中CD117阳性率为94.7%, DOG-1阳性率为97.9%(表5,图3)。双阳性表达88例,CD117单独阳性1例,DOG-1单独阳性4例(图4),双阴性1例(图5)。卡方检验结果显示:CD117与DOG-1表达水平差异有统计学意义(P=0.004)。

表5 94例GIST的CD117及DOG-1免疫组织化学结果 Table 5 Immunohistochemical results of 94 GIST cases

DOG-1	CD117/	CD117/[例(%)]				
	(+)	(-)	- 总计			
(+)	88 (93.6)	4 (4.3)	92			
(-)	1 (1.1)	1 (1.1)	2			
总计	89	5	94			

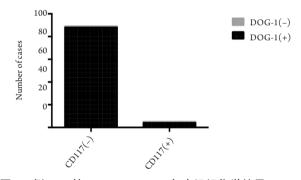


图3 94例GIST的CD117, DOG-1免疫组织化学结果 Figure 3 Immunohistochemical results of 94 GIST cases

# 2.6 基因突变与蛋白表达之间的关系

绝大部分CD117, DOG-1双阳性病例存在c-KIT或PDGFRA突变; DOG-1单阳性病例中PDGFRA突变多见; 1例CD117单阳性病例为野生型; 1例双阴性病例为c-KIT 11号外显子突变(表6)。

# 2.7 c-KIT 双重突变病例

在133例GIST中, 共发现5例双突变病例, 其中3例有格列卫或索坦长期治疗史, 不排除靶向药物治疗后第二位点突变; 1例无用药史; 1例病史不详(表7)。

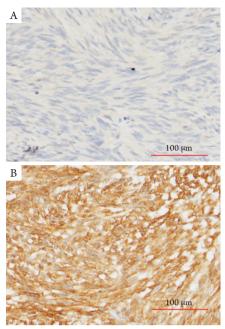


图4 DOG-1单阳性病例免疫组织化学染色(IHC, ×100) Figure 4 Immunohistochemical staining of a DOG-1 single positive case (IHC, ×100)

- (A)CD117阴性; (B)DOG-1阳性。
- (A) CD117 negative; (B) DOG-1 positive.

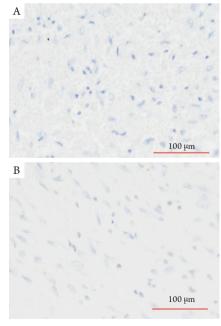


图5 双阴性病例免疫组织化学染色(IHC,  $\times$ 100) Figure 5 Immunohistochemical staining of a double negative case (IHC,  $\times$ 100)

- (A)CD117阴性; (B)DOG-1阴性。
- (A) CD117 negative; (B) DOG-1 negative.

表694例GIST CD117, DOG-1表达及c-KIT,	PDGFRA基因突变情况总结
Table 6 Summary of CD117 and DOG-1 express	sion and c-KIT and PDGFRA mutation in 94 GIST cases

CD117/DOG-1 表达		突变基因						
	n	c-KIT/9号 外显子	c-KIT/11号 外显子	c-KIT/13号 外显子	c-KIT/17号 外显子	PDGFRA/18号 外显子	PDGFRA/12号 外显子	合计
双阳性	88	10	62	2	4	3	1	78
CD117单阳性	1	0	0	0	0	0	0	0
DOG-1单阳性	4	0	1	0	0	2	1	4
双阴性	1	0	1	0	0	0	0	1
突变总数*		10	64	2	4	5	2	

<sup>\*</sup>双突变被分别计入。

表7 c-KIT双重突变病例特点

Table 7 Characteristics of cases which harbor double c-KIT mutations

病例	性别	年龄/岩	原发部位	肿瘤最大	核分裂象/	CD117/	c-KIT		- 用药史
ניט ניאן	江川	丁四(7少	NX HP 15	直径/cm	(个/50 HPF)	DOG-1	突变1	突变2	711513
1	女	68	肠系膜	≥5, <10	>10	+/+	11号外显子点突变:	17号外显子点突变:	术后复
							p.W557R(c.1669T>A)	p.Y823D(c.2467T>G)	发,格列 卫用药史
2	男	62	胃	<5	不详	+/+	11号外显子点突变:	11号外显子点突变:	无用药史
							p.Y553S(c.1658A>C)	p.K558N(c.1674G>T)	
3	男	64	小肠	≥5, <10	19	+/+	11号外显子插入突变: p.K558_	17号外显子点突变:	术后复
							V559insP(c.1674_1675insTCC)	p.D816G(c.2247A>G)	发,索坦 用药史
4	男	38	胃(外院)	不详	不详	不详	11号外显子缺失突变,	17号外显子点突	不详
							突变位点: p.W557_	变, 突变位点:	
							K558del(c.1667_1672delAGTGGA)	p.D820G(c.2459A>G)	
5	女	77	胃	≥5, <10	不详	+/+	11号外显子缺失突变: p.W557_	17号外显子点突	术后复
							K558del(c.1669_1674delTGGAAG)	变, 突变位点:	发,格列
								p.Y823D(c.2467T>G)	卫用药史

# 3 讨论

GIST是一种CD117, DOG-1常为阳性,且合并c-KIT或PDGFRA基因突变的间叶源性消化道肿瘤<sup>[2]</sup>。免疫组织化学和基因分型对GIST的诊断、治疗和预后尤为重要。本研究采集133例GIST并分析其c-KIT, PDGFRA基因突变及CD117,DOG-1蛋白表达情况,结果显示:133例GIST中,多数监测到c-KIT或PDGFRA突变。c-KIT突变病例中,11号外显子突变频率最高,其中以缺失突变最常见,W557\_K558为常见突变位点,9号

外显子次之,17号及13号外显子突变频率较低; PDGFRA突变均为位于18号或12号外显子的已报 道突变位点,其中以D842V点突变最常见。由于 大部分GIST具有相似的c-KIT或PDGFRA突变,而 酪氨酸激酶抑制药可作用于c-KIT或PDGFRA的 相应位点,因此伊马替尼目前是难以通过手术切 除肿瘤的GIST患者的一线用药,但其治疗效果和 最佳有效剂量与突变位点和方式有很大关系,如 对于9号外显子突变病例,每日800 mg甲磺酸伊 马替尼治疗的无瘤生存率明显高于400 mg,但同 样剂量对于11号外显子突变病例则无显著差异;

<sup>\*</sup>Cases which harbor two mutations were counted twice.

PDGFRA突变特别是18号外显子D842V处点突变病例大多原发耐药<sup>[3-6,8-9]</sup>。因此,对GIST患者基因突变检测是GIST靶向治疗及预后判断的重要依据。

值得注意的是,本研究发现了5例双重c-KIT突 变的病例。2013年曾有研究[10]报道了发生于c-KIT 基因11号外显子W557G/Y578C的2个点突变,该研 究通过一系列细胞学研究及计算机分析说明该突 变并不影响患者对伊马替尼的敏感性,而该患者 对伊马替尼反应良好也证实了这一点。而对于继 发性双重c-KIT基因突变的病例,第二处c-KIT突变 位点常发生于继发性伊马替尼耐药的病例中,最 常见的位点为17号外显子,其次为13和14号外显 子[9]。回顾本研究中的双重突变患者,4例为11号 外显子及17号外显子突变,包括2例11号外显子缺 失突变及17号外显子点突变、1例11号外显子点突 变及17号外显子点突变、1例11号外显子插入突变 及17号外显子点突变,17号外显子突变位点分别 为Y823D, D820G, Y823D, D816G, 其中1例病 史不明,另外3例均为GIST术后且有1年以上使用 伊马替尼或舒尼替尼治疗史,后又复发或转移, 因此考虑为继发突变。1例是位于11号外显子的双 重点突变,分别为Y553S与K558N,均为11号外显 子的常见突变位点,该患者术前未曾使用靶向药 物, 故考虑为原发突变。原发双重突变的生物学 及临床意义尚不明确,需要进一步研究。GIST突 变位点与其耐药性相关,而起初敏感的病例可能 在用药中产生继发突变而耐药, 因此对多次手术 的患者原发及继发部位多次基因检测有助于揭示 其耐药原因。

GIST突变形式可能与肿瘤原发部位相关。在133例病例中,原发于小肠的突变病例全部为c-KIT基因突变,且绝大多数位于11号或9号外显子,而PDGFRA突变病例全部原发于胃。

在对94份样本的免疫组织化学分析中,绝大多数GIST病例为CD117,DOG-1双阳性表达,且CD117与DOG-1表达差异有统计学意义,目前二者已被纳入GIST的诊断体系,在与其他组织形态学相似的肿瘤鉴别诊断过程中具有重要作用[11]。本研究显示:CD117与DOG-1单阳性表达少见,DOG-1单阳性病例多数为PDGFRA突变,CD117与DOG-1双阴性病例罕见,对于这一部分病例(尤其是CD117/DOG-1双阴性病例)基因检测有关键性的诊断价值。

本研究选取了较大量样本并研究其病例特 点、基因突变、蛋白表达情况及它们之间的关 系,目的在于探寻GIST基因突变与临床表现之间的关系,为进一步研究GIST的分子病理学特点及生物靶向治疗提供依据。尽管CD117,DOG-1已被纳入GIST诊断体系,但在临床工作中,仍不能忽视双阴性病例,可通过基因检测筛选出免疫组织化学漏检的病例。因此,基因检测与免疫组织化学同时应用更有助于GIST的诊断与治疗。但本研究仍存在一定的局限性,由于选取的病例时间较近,且一部分来源于近几个月,尚不能评估基因突变及蛋白表达与患者预后的关系。未来仍需持续关注患者随诊情况,以备远期评估。

# 参考文献

- Reddy RM, Fleshman JW. Colorectal gastrointestinal stromal tumors: a brief review[J]. Clin Colon Rectal Surg, 2006, 19(2): 69-77.
- Miettinen M, Lasota J. Gastrointestinal stromal tumors: review on morphology, molecular pathology, prognosis, and differential diagnosis [J]. Arch Pathol Lab Med, 2006, 130(10): 1466-1478.
- 史恩溢,朱雄增. 胃肠道间质瘤的分子分型与靶向治疗[J]. 中华 病理学杂志, 2008, 37(8): 555-558.
  - SHI Enyi, ZHU Xiongzeng. Molecular classifications and targeted therapy of gastrointestinal stromal tumor (GIST)[J]. Chinese Journal of Pathology, 2008, 37(8): 555-558.
- Gutierrez MR, Dorronsoro ML, Marco AM, et al. The role of the DOG1 antibody in the diagnosis of gastrointestinal stromal tumours— GIST[J]. An Sist Sanit Navar, 2011, 34(2): 245-251.
- 5. 贺慧颖, 方伟岗, 钟镐镐, 等. 165例胃肠道间质瘤中c-KIT和 PDGFRA基因突变的检测和临床诊断意义[J]. 中华病理学杂志, 2006, 35(5): 262-266.
  - HE Huiying, FANG Weigang, ZHONG Haohao, et al. Status and clinical implication of c-kit and PDGFRA mutations in 165 cases of gastrointestinal stromal tumor (GIST)[J]. Chinese Journal of Pathology, 2006, 35(5): 262-266.
- Rossi S, Gasparotto D, Miceli R, et al. KIT, PDGFRA, and BRAF mutational spectrum impacts on the natural history of imatinib-naive localized GIST: a population-based study[J]. Am J Surg Pathol, 2015, 39(7): 922-930.
- Fletcher CD, Berman JJ, Corless C, et al. Diagnosis of gastrointestinal stromal tumors: a consensus approach[J]. Int J Surg Pathol, 2002, 10(2): 81-89.
- Corless CL, Schroeder A, Griffith D, et al. PDGFRA mutations in gastrointestinal stromal tumors: frequency, spectrum and in vitro sensitivity to imatinib[J]. J Clin Oncol, 2005, 23(23): 5357-5364.
- 9. Lee JH, Kim Y, Choi JW, et al. Correlation of imatinib resistance with

- the mutational status of KIT and PDGFRA genes in gastrointestinal stromal tumors: a meta-analysis [J]. J Gastrointestin Liver Dis, 2013, 22(4): 413-418.
- 10. Conca E, Miranda C, Dal Col V, et al. Are two better than one? A novel double-mutant KIT in GIST that responds to Imatinib[J]. Mol Oncol,

本文引用: 陈净慈, 吴焕文, 陆俊良, 周炜洵, 梁智勇. 胃肠道间质瘤c-KIT, PDGFRA基因突变及CD117, DOG-1蛋白的表达情况[J]. 临床与病理杂志, 2018, 38(2): 257-266. doi: 10.3978/j.issn.2095-6959.2018.02.006

Cite this article as: CHEN Jingci, WU Huanwen, LU Junliang, ZHOU Weixun, LIANG Zhiyong. c-KIT and PDGFRA mutations and expression of CD117 and DOG-1 in gastrointestinal stromal tumors[J]. Journal of Clinical and Pathological Research, 2018, 38(2): 257-266. doi: 10.3978/j.issn.2095-6959.2018.02.006

2013, 7(4): 756-762.

11. Ríos-Moreno MJ, Jaramillo S, Pereira Gallardo S, et al. Gastrointestinal stromal tumors (GISTs): CD117, DOG-1 and PKC $\theta$  expression. Is there any advantage in using several markers? [J]. Pathol Res Pract, 2012, 208(2): 74-81.