第15卷第3期 2000 年 9 月 中 国 病 毒 学 VIROLOGICA SINI<u>CA</u> Vol. 15 No. 3

Sep. 2000

254-211

R373.2

# 

温淑娟1,黄镇华1,程群1,谷祯梅1,侯金林2

1(广州南方医院医学基因技术中心,广州 510515) 1(广州南方医院感染病科,广州 510515)

摘要:TT 病毒(TTV)为一种新鉴定的输血后肝炎相关的病毒。用聚合酶链式反应(PCR)扩增TTV DNA 序列核苷酸 1915 到 2185 之间的片段,并将该片段克隆入 pGEM-T Easy 载体。重组克隆经酶切鉴定后,用全自动测序仪测序,发现本组病例中 15 株 TTV 毒株间的同源性在 66.8%到99.3%之间,与TTV 日本株比较同源性在 66.1%到 97.4%之间,分析结果显示在我国不仅有国外已报告的不同基因亚型毒株存在,而且,分离到的 3 株 TTV 毒株与日本株 G1 组和 G2 组的异源性分别达到 13.3% - 33.2%,可能为新的 TTV 基因亚型。

关键词:献血员: 肝炎; TTV: 基因型

中图分类号:R373.21 R512.6 文献标识码:A 文章编号:1003-5125(2000)03-0214-06

1997年底国外学者发现了一种可能与输血后肝炎相关的病毒即 TTV<sup>[1,4]</sup>。国内已从献血员、非甲非庚型肝炎病人、以及暴发流行的单项转氨酶升高为特点的肝炎患者的血清与粪便中,发现 TTV 的存在<sup>[5,6]</sup>。

对 TTV 初步的分子病毒学研究结果发现,该病毒为单链环状负链病毒,该病毒可能属于圆环病毒科,它与某些动物单链病毒如细小病毒 19 相近似<sup>[1,2,7]</sup>。日本将分离的 TTV 的部分序列据其异源性大于 30%分为两个组—G1 组和 G2 组<sup>[1]</sup>。我国报告的 TTV 毒株与日本株的同源性大于 97%<sup>[6]</sup>。在本研究中我们用 PCR 扩增和测序 TTV 核苷酸 1915 到 2185 片段,发现 15 株 TTV 毒株间的同源性在 66.8%到 99.3%之间,表明在我国有不同基因亚型毒株存在,现报告如下。

# 1 材料与方法

#### 1.1 主要材料和试剂

1.1.1 血清标本来源 PCR 筛查 TTV DNA 阳性者 15 例,其中:南方医院透析中心维持性血液透析患者? 例,除其中1 例外,其余病例谷丙转氨酶均正常。职业献血员 8 例,均为南方输血中心 1998 年初时采血者,其中男 5 例,女 3 例。均为广州市郊区农民或外来民工,谷丙转氨酶均正常,乙型肝炎病毒表面抗原和丙型肝炎病毒抗体均为阴性。

1.1.2 主要试剂 Taq 酶、T4 连接酶和工具酶均购自华美公司;T 载体和 XL1-Blue 菌为美国 Invitrogen 公司产品;Wizard PCR Preps DNA 纯化试剂为 Promega 公司产品;酶免疫法检测 HBsAg、抗-HBs、HBeAg、抗-HBe、

收稿日期:1999-03-15,修回日期:1999-05-20

作者简介:温淑娟(1962年~),女,辽宁沈阳人,主管技师、大学本科,主要从事基因诊断及研究工作

抗HBe、IgM、抗-HCV 及抗-HDV 均为夏华公司产品。PCR 引物 NG059 (5'-ACAGACAGAGGA-GAAGGCAACATG 3'), NG063 (5'-CTGGCATTTTACCATTTCCAAAGTT-3'), NG061 (5'-GGCAACATGT-TATGGATAGACTGG-3')均由新加坡裕立宝公司合成。

#### 1.2 实验方法

1.2.1 DNA 抽提<sup>[8]</sup> 血清和蒸馏水各 50 μL 混匀稀释后, 加入 100 μL 裂解液 (25 mmol/L 醋酸胺, 2.5 mmol/L EDTA, 1% SDS, 2 mg/mL 蛋白酶 K)和 10 μg/mL tRNA 载体, 68 ℃消化 2 h 后, 常规苯酚和氯仿法抽提。

1.2.2 TTV DNA PCR 扩增<sup>[1]</sup> 用半套式 PCR 方法,第一轮引物用 NG059 和 NG063,第二轮引物用 NG061 和 NG063。第一轮 PCR 反应条件:取模板 3 μL, 10× PCR 反应缓冲液 3 μL, 4× dNTP 各 200 μmol/L, NG059/NG063 各 15 pmol, Taq DNA 多聚酶 1.5 u,总反应体积 30 μL, 94℃ 预变性 180 s, 93℃ 40 s, 54℃ 40 s, 70℃ 60 s, 扩增 30 个循环, 70℃ 180 s 结束反应。取第 1 轮 PCR 产物 3 μL 作模板,用 NG061/NG063 引物进行第 2 轮扩增,扩增条件同第 1 轮循环。取 PCR 产物 10 μL 于 2% 琼脂糖凝胶中电泳, EB 染色, 紫外灯下观察结果。 1.2.3 产物测序 取 PCR 产物经电泳纯化,克隆入 pGEM-T Easy 载体(Promega Co.)。重组克隆经酶切鉴定后,用 ABI 310 全自动测序仪测序。测序引物用 T7 和 SP6。得到的 TTV 序列片段(1915 到 2185 核苷酸片段)与 TTV 日本株比较(序列号 AB008394)。

## 2 结果

15 株 TTV 序列片段(核苷酸 1915 到 2185)与 TTV 日本株(序列号 AB008394)及不同亚型比较(图 1),同源性在 66.8% - 99.3%之间,其中从献血员 58.79.84 分离的 3 株 TTV 毒株与 G1 组同源性在 66.8 - 69.1%之间,与 G2 组同源性在 86.7 - 87.8%之间,这 3 株 TTV 毒株可以认定为在中国广东地区存在的一种 TTV 新基因亚型。

## 3 讨论

Okamoto 等已克隆 TTV, 全基因组长 3739 个核苷酸。它与某些动物单链病毒如细小病毒 19 相近似, 然而, 目前仍不确定该病毒属于病毒的哪一科[1]。

目前认为 TTV 有 2 个基因型, 4 个基因亚型<sup>[1]</sup>。日本学者将分离的 78 株 TTV 的部分序列据其异源性大于 30%分为两个基因型: G1 组 76 株, G2 组 2 株。G1 组据组内差异 11% - 15%又分为两亚型, 即: G1a, 包括 22、TA278 及另 50 株, 亚型间的序列同源性为 93.3 - 100%;和 G1b(24 株), 亚型间的序列同源性为 93.5 - 100%。G2 组间的 2 毒株间相差 14%,分别为 G2a 和 G2b<sup>[1]</sup>。国内已报告的结果扩增的部分病毒基因组来自于第一开放阅读框. 与日本株相应位置的核苷酸同源性在 97%以上, 均属同一亚型的不同分离株<sup>[5,6]</sup>。本文用 PCR 扩增同一位置 TTV 基因组, 发现本组病例中 15 株 TTV 毒株间的同源性在 66.8%到 99.3%之间, 与 TTV 日本株(序列号 AB008394)比较同源性在 66.1%到 97.4%之间, 分析结果显示在我国不仅有国外已报告的不同基因亚型毒株存在, 而且, 从献血员 58、79、84 分离的 3 株毒株与日本株 G1 组和 G2 组的异源性分别达到 33.2%和 13.3%, 可以认定为一新的 TTV 基因亚型。

目前国内外有关研究的文献集中在用 PCR 进行的一般流行病学调查和个别的 TTV 全序列分析<sup>[2-6]</sup>。进一步对该病毒基因型分子流行病学调查,将可能揭示这一病毒基因型分布规律与临床疾病谱和病毒传播途径等关系。

100

X63. SEQ

10. SEQ 16. SEQ 17. SEQ 18. SEQ 19. SEQ 19. SEQ 19. SEQ 10. SE		10	20	30	40	50
26. SEQ	AB008394	1915 GGCAACATGT	TATGGATAGA	CTGGCTAAGC	AAAAAAAACA	TGAACTATGA
14. SEQ	10. SEQ					
17. SEQ 18. SEQ 19. SEQ 19. SEQ 19. SEQ 19. SEQ 19. SEQ 10. SE	26. SEQ		<del></del> -			
18. SEQ	34. SEQ			т		<b>\</b>
12. SEQ	47. SEQ					
60 70 80 90 1  BB008394 1965 CAAAGTACAA AGTAAATGCT TAATATCAGA CCTACCTCTA TGGGCAGC  14. SEQ	48. SEQ			T		
18. SEQ	52. SEQ			т		-YY-
61. SEQ	54. SEQ			c-		
18. SEQ	58. SEQ			ct	G-T-G-T	CAG-A-CTC
19. SEQ	61. SEQ				G-C-G7	C1—Y——
\$2. SEQ	78. SEQ					
14. SEQ	79. SEQ			<b>ct</b>	G-T-G-T	CAG-A-CTC
185. SEQ  60 70 80 90 1  18008394 1965 CAAAGTACAA AGTAAATGCT TAATATCAGA CCTACCTCTA TGGGCAGC  10. SEQ  16. SEQ  17. SEQ  18. SEQ  18. SEQ  19. SEQ	82. SEQ			<b>-T</b>	c	<b>\</b>
60 70 80 90 1  LB008394 1965 CAAAGTACAA AGTAAATGCT TAATATCAGA CCTACCTCTA TGGGCAGC  10. SEQ	84. SEQ			ст	G-T-G-T	CAG-ACTC
60 70 80 90 1  18008394 1965 CAAAGTACAA AGTAAATGCT TAATATCAGA CCTACCTCTA TGGGCAGC  10. SEQ	X85. SEQ			G		
1965 CAAAGTACAA AGTAAATGCT TAATATCAGA CCTACCTCTA TGGGCAGC 1.0. SEQ	X63. SEQ					
10. SEQ						
26. SEQ		60	70	80	90	100
14. SEQ	:B008394	_	, -			_
17. SEQ		1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGA	OCTACCTCTA	_
18. SEQ	10. SEQ	1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGA	OCTACCTCTA	_
22. SEQGCA	10. SEQ 26. SEQ	1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGAG	OCTACCTCTA	TGGGCAGCAG
64. SEQ	10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ	1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGAG	OCTACCTCTA	TGGGCAGCAG
88. SEQ	10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ	1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGAG	CCTACCTCTA	TGGGCAGCAG
11. SEQGACGCCC -TGA-A- ATT-GT 18. SEQC	AB008394 10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ 48. SEQ 52. SEQ	1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGAG	AG	TGGGCAGCAG
18. SEQC	10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ 48. SEQ	1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGAG	AG	TGGGCAGCAG
79. SEQ AACCGTC -CGA-AA-GCT-GGCT- 12. SEQT-GGCGCAGAG	10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ 48. SEQ 52. SEQ	1965 CAAAGTACAA	-CGC	TAATATCAGAG	A	TGGGCAGCAG
2. SEQT-GAG	10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ 48. SEQ 52. SEQ 54. SEQ	1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGAG	AGCT-G	TGGGCAGCAG
	10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ 48. SEQ 52. SEQ 54. SEQ	1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGAG	AGCT-G	TGGGCAGCAG
4. SEQ	10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ 48. SEQ 52. SEQ 54. SEQ 58. SEQ	1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGAG	-A-GCT-G	TGGGÇAGCAG
	10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ 52. SEQ 54. SEQ 58. SEQ 51. SEQ 78. SEQ	1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGAG	-A-GCT-G	TGGGÇAGCAG
.85. SEQ	6.0. SEQ 6.6. SEQ 6.7. SEQ 68. SEQ 64. SEQ 64. SEQ 68. SEQ 68. SEQ 68. SEQ 69. SEQ	1965 CAAAGTACAA	AGTAAATGCT	TAATATCAGAG	A-GT-GA-GCT-GA-GCT-G	TGGGÇAGCAG

X63. SEQ

	110	120	130	140	150
AB008394	2015 CATATGGATA	TCTAGAATTT	TGTGCAAAAA	GTACAGGAGA	CCAAAACATA
10. SEQ					G
26. SEQ					G
34. SEQ	<u>'</u> T	-TC	CT-T	-c	-AC
47. SEQ					
48 SEQ					G
52. SEQ	T	-TC	CTGT	-C	-AC
54. SEQ					
58. SEQ	TG	CACG-AC	CAGCG	TA	-AC
61 SEQ	TCG	C-CG-AC	CCGG	oce	<b>-TCT</b> -
78. SEQ					—-G
79. SEQ	т	CACAC	CAGCG	TA	-AC
82. SEQ	T	-тс	<b>—ст-т</b>	-c	-AC
84. SEQ	TC	CACAC	CAGCG	TA	-AC
X85. SEQ	=				G
	-				
X63. SEQ	-		C		—-G-—- <b>-</b> -
	-		C	190	G 200
x63. SEQ		170	180	190	280
X63. SEQ AB008394	160	170	180	190 CCCTTTACAG	280
	160	170	180	190 CCCTTTACAG	200 ACCCACAACT
X63. SEQ AB008394 10. SEQ	160 2065 CACATGAATG	170 CCAGGCTACT	180	190 CCCTTTACAG	200 ACCCACAACT
X63. SEQ AB008394 10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ	160 2065 CACATGAATG	170 CCAGGCTACT	180 AATAAGAAGT	190 CCCTTTACAG	200 ACCCACAACT
X63. SEQ AB008394 10. SEQ 26. SEQ	160 2065 CACATGAATG	170 CCAGGCTACT 	180 AATAAGAAGT	190 CCCTTTACAG 	280 ACCCACAACT 
AB008394 10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ	160 2065 CACATGAATG	170 CCAGGCTACT 	180 AATAAGAAGT	190 CCCTTTACAG 	200 ACOCACAACT 
MB008394 10. SEQ 26. SEQ 14. SEQ 17. SEQ 18. SEQ	160 2065 CACATGAATG	170 CCAGGCTACT 	180 AATAAGAAGT	190 CCCTTTACAG 	200 ACOCACAACT 
MB008394 10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 17. SEQ 18. SEQ 52. SEQ 54. SEQ	160 2065 CACATGAATG	170 OCAGGCTACT AG	180 AATAAGAAGT	190 CCCTTTACAG 	200 ACCCACAACT
MB008394 10. SEQ 26. SEQ 17. SEQ 18. SEQ 18. SEQ 52. SEQ 54. SEQ 56. SEQ	160 2065 CACATGAATC	170 CCAGGCTACT	180 AATAAGAACT	190 CCCTTTACAG 	200 ACOCACAACT
AB008394 10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ 48. SEQ	160 2065 CACATGAATG	170 CCAGGCTACTAGAG GTATCTGAGG-	180 AATAAGAAGT	190 OCCTTTACAG	280 ACCCACAACT
AB008394 10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ 48. SEQ 52. SEQ 54. SEQ 56. SEQ 56. SEQ	160 2065 CACATGAATG	170 CCAGGCTACTAGAG GTATCTGAGG-	180 AATAAGAAGT	190 CCCTTTACAG	200 ACCCACAACT
ABOO8394 10. SEQ 26. SEQ 34. SEQ 47. SEQ 48. SEQ 54. SEQ 56. SEQ 56. SEQ 57. SEQ 58. SEQ 58. SEQ 58. SEQ	160 2065 CACATGAATG	170 CCAGGCTACT	180 AATAAGAAGT	190 CCCTTTACAG 	200 ACOCACAACT
463. SEQ 48008394 0. SEQ 46. SEQ 47. SEQ 48. SEQ 44. SEQ 44. SEQ 45. SEQ 46. SEQ	160 2065 CACATGAATG	170 CCAGGCTACTA-GA-G GTATCTGAGG	180 AATAAGAAGT	190 CCCTTTACAG	280 ACCCACAACT

200

	210	220	230	240	250	
AB008394	2115 ACTAGTACAC	ACAGACTOCA	CAAAAGGCTT	TGTTCCTTAC	TCTTTAAACT	2164
10. SEQ		<del></del>		<del></del>		250
26. SEQ						250
34. SEQ	-A		-T	ACT		250
47. SEQ				c		250
48. SEQ				<del></del>		250
52. SEQ	-A	<del></del> -	-c	ACT		250
54. SEQ						250
58. SEQ	GT-AC-	-ACA-T-C	TC-GA-A	AT	AGCT	250
61. SEQ	GAC-ACACT	-ATTC	TG	-A-AGTA	AGCT	250
78. SEQ						250
79. SEQ	-TAC	- <b>ACA-T</b> C	TC-GA-A	AT	AGCC	250
82. SEQ	-A		-?	ACT		250
84. SEQ	-TAC	-ACA-TC	TC-GAA	T	AGCC	250
X85. SEQ						250
X63. SEQ						250

		260	270	
AB008394	2165	TTGGAAATGG	TAAAATGCCA	G
10. SEQ				-
26. SEQ				-
34. SEQ				-
47. SEQ				-
48. SEQ				-
52. SEQ				-
54. SEQ				-
58. SEQ				-
61. SEÅ				-
78. SEQ		<del>-</del>		
79. SEQ				-
82. SEQ				-
84. SEQ				-
X85. SEQ				-
X63. SEQ				-

The section of the se

图 1 I5 株 TTV 序列片段与 TTV 原型株比较

Fig. 1 Nucleotide sequences of 15 TTV isolates from Chinese compared with Japanese isolates

#### 参考文献

- [1] Okamoto H, Nishizawa T, Kato N, et al. Molecular cloning and characterization of a novel DNA virus (TTV) associated with posttranfusion hepatitis of unknown etiology [1]. Hepatology Res., 1998, 10:1-16
- [2] Nishizawa T, Okamoto H, Konishi K, et al. A novel DNA virus (TTV) associated with elevated transaminase levels in posttransfusion hepatitis of unknown etiology [1]. Biochem Biophys Res Commun, 1997, 241:92 97
- [3] NV Naoumov, EP Petrova, MG Thomas, et al. Presence of a newly described human DNA virus (TTV) in patients with liver disease [1]. Lancet, 1998, 352:195
- [4] P Simmonds, F Davidson, C Lycett, et at. Detection of a novel DNA virus (TT virus) in blood donors and blood products [1]. Lancet, 1998, 352; 191 195
- [5] 骆抗先,章康,王珊珊,等.一种新型肠传性病毒性肝炎的流行病学、临床、病理和病毒学的初步研究[J].第一军医大学 学报,1998,18:87-89
- [6] 黄星牌,周育森,陈妆光,等.献血员中病毒检测及部分序列测定[J].中华实验和临床病毒学杂志,1998,12;237
- [7] Y Cossart. TTV a common virus, but pathogenic? [J] Lancet, 1998, 352:196
- [8] 侯金林, Karayiannis P, Waters J, et al. A unique insertion in the S gene of surface antigen-negative hepatitis B virus Chinese carriers [J]. Hepatology, 1995, 21:273 278

# Genotyping and Sequencing analysis of 15 strains of TT Virus from Chinese isolates

WEN Shu-juan, HUANG Zheng-hua, CHEN Qun et al (Genetic Center, Nanfang Hospital, Guangzhou 510515, China)

Abstract: Recently, a novel virus named TT Virus has been identified in serum from patients with elevated ALT levels and others. TTV was detected by PCR using a set of primers from conserved region in the TTV genome. cloning and sequencing of the amplifications in 15 cases of Chinese blood donors and dialysis patients were carried out. Sequence comparison within 271 base pairs in the region between positions 1915 and 2185 showed homology rates varying from 66.8% to 99.3% among 15 Chinese isolates, and from 66.1% to 97.4% between Chinese strains and TTV isolates from Japanese isolates sequenced. This result suggests that a new sub-genotype existes in Chinese TTV isolates.

Key words: Blood donor, Hepatitis, TTV, Genotype