

乙型肝炎肝硬化患者外周血和肝组织中HBV cccDNA的定量检测

李莹, 韩涛, 高英堂, 刘磊, 王毅军, 景丽, 张涛, 杜智

■背景资料

抗病毒治疗已成为乙型肝炎肝硬化患者一种重要治疗手段, 对病毒复制良好抑制利于阻止病情进展, 不合理停药会导致病毒复燃、病情恶化, 对乙型肝炎肝硬化患者体内病毒复制状态详尽掌握对临床有很好指导意义, 目前研究多局限于慢性乙型肝炎, 对乙型肝炎肝硬化患者研究较少, 而乙型肝炎肝硬化患者体内病毒复制和慢性乙型肝炎并非完全一致, 因此有必要进行此项研究。

李莹, 韩涛, 高英堂, 刘磊, 王毅军, 景丽, 张涛, 杜智, 天津医科大学三中心临床学院 天津市人工细胞重点实验室 天津市 300170

李莹, 医师, 医学硕士, 主要从事肝病基础与临床研究。
天津市科委应用基础研究计划面上项目, No. 06YFJMJC13100
天津市重点科技攻关专项资助项目, No. 05YFSJSF02500
国家重点基础研究发展规划(973计划)资助项目, No. 2007CB512801

作者贡献分布: 此课题由韩涛与高英堂设计; 研究过程由韩涛、高英堂、李莹、刘磊及张涛完成; 研究所使用的试剂及分析工具由高英堂、杜智、王毅军、李莹及景丽提供; 数据分析由韩涛与李莹完成; 本论文写作由李莹、韩涛及高英堂完成。

通讯作者: 韩涛, 300170, 天津市津塘路83号, 天津市第三中心医院肝内科, hantaomd@126.com

电话: 022-84112298

收稿日期: 2008-10-08 修回日期: 2008-10-30

接受日期: 2008-11-03 在线出版日期: 2008-11-28

Quantification of hepatitis B virus covalently closed circular DNA in peripheral blood and hepatic tissues of cirrhotic patients with hepatitis B

Ying Li, Tao Han, Ying-Tang Gao, Lei Liu, Yi-Jun Wang, Li Jing, Tao Zhang, Zhi Du

Ying Li, Tao Han, Ying-Tang Gao, Lei Liu, Yi-Jun Wang, Li Jing, Tao Zhang, Zhi Du, Department of Hepatology, the Third Central Clinical College of Tianjin Medical University; Tianjin Key Laboratory of Artificial Cells, Tianjin 300170, China

Supported by: the General Foundation of Tianjin Science Committee for Applied Basic Research, No. 06YFJMJC13100; the Key Science and Technology Project of Tianjin Municipality, No. 05YFSZSF02500; and the National Basic Research Program of China (973 Program), No. 2007CB512800

Correspondence to: Tao Han, Department of Hepatology, the Third Central Clinical College of Tianjin Medical University, Tianjin 300170, China. hantaomd@126.com

Received: 2008-10-08 Revised: 2008-10-22

Accepted: 2008-10-30 Published online: 2008-11-28

Abstract

AIM: To investigate the distribution of hepatitis B virus (HBV) covalently closed circular DNA (cccDNA) in peripheral blood and liver tissues of liver cirrhosis patient with hepatitis B virus infection.

METHODS: DNA was extracted from serum and

liver biopsy samples of 60 cirrhotic patients with hepatitis B virus infection. The serum samples were treated with Plasmid-Safe ATP dependent Dnase (PSAD), while the liver biopsy samples were digested with restriction enzymes MluI and PSAD to reduce non-HBV cccDNA; then the total HBV DNA and cccDNA were measured by the real-time PCR assay.

RESULTS: HBV cccDNA was negative in all the serum samples, but positive in 40% (24/60) hepatic biopsy samples. In HBeAg-positive, HBeAg-negative plus HBeAb-negative, and HBeAb-positive hepatic tissues, HBV cccDNA positive rate was 66.7%, 52.9% and 26.5%, respectively. Meanwhile, the positive rate had significant difference between HBeAg-positive group and HBeAb-positive group ($P < 0.05$). Intrahepatic cccDNA accounted for 0%-7.77% of total HBV DNA, and there was a significant correlation between intrahepatic cccDNA and total HBV DNA ($r = 0.53$, $P < 0.01$). Intrahepatic cccDNA had no correlation with the total HBV DNA in the serum samples, as well as with ALT and TBIL levels ($r = 0.15$, $P = 0.25$; $r = 0.01$, $P = 0.94$).

CONCLUSION: HBV cccDNA can not be detected in peripheral blood of cirrhotic patients with hepatitis B virus infection. Intrahepatic cccDNA accounts for a small proportion of the total HBV DNA. Replication of HBV is the most active in HBeAg-positive patients.

Key Words: Liver cirrhosis; Hepatitis B virus; Covalently closed circular DNA; Real-time polymerase chain reaction

Li Y, Han T, Gao YT, Liu L, Wang YJ, Jing L, Zhang T, Du Z. Quantification of hepatitis B virus covalently closed circular DNA in peripheral blood and hepatic tissues of cirrhotic patients with hepatitis B. *Shijie Huaren Xiaohua Zazhi* 2008; 16(33): 3752-3758

摘要

目的: 研究乙型肝炎肝硬化患者HBV共价闭合环状DNA(cccDNA)在肝组织和外周血中的

■同行评议者

成军, 教授, 北京地坛医院传染病研究所

分布及临床应用。

方法:选取60例乙型肝炎肝硬化患者肝组织和外周血样本,外周血样本以不降解质粒的ATP依赖的DNA酶(PSAD)进行酶切,肝组织样本以限制性内切酶*Mlu* I 联合PSAD酶切,而后进行荧光定量PCR检测。

结果:60例乙型肝炎肝硬化患者外周血HBV cccDNA均阴性,肝组织HBV cccDNA阳性24例(40.00%),在HBeAg(+)组、HBeAg(-)HBeAb(-)组、HBeAb(+)组分布分别为66.67%、52.94%和26.47%,定量结果在3组呈递减趋势,且HBeAg(+)组与HBeAb(+)组差异存在统计学意义($P<0.05$)。肝组织HBV cccDNA占总HBV DNA 0%-7.77%,肝组织HBV cccDNA与肝组织总HBV DNA存在相关性($r=0.53$, $P<0.01$),与外周血总HBV DNA无相关性($r=0.18$, $P=0.18$),与ALT、TBIL均无相关性($r=0.15$, $P=0.25$; $r=0.01$, $P=0.94$)。

结论:乙型肝炎肝硬化患者外周血检测不到HBV cccDNA,肝组织HBV cccDNA占总HBV DNA比例较低,HBeAg(+)患者病毒复制最为活跃。

关键词:肝硬化;乙型肝炎病毒;共价闭环环状DNA;实时荧光定量PCR

李莹,韩涛,高英堂,刘磊,王毅军,景丽,张涛,杜智.乙型肝炎肝硬化患者外周血和肝组织中HBV cccDNA的定量检测.世界华人消化杂志 2008; 16(33): 3752-3758

<http://www.wjgnet.com/1009-3079/16/3752.asp>

0 引言

乙型肝炎病毒(hepatitis B virus, HBV)感染影响全球约35 000万人,每年约100万人死于终末期肝硬化或肝癌^[1-3]。共价闭环环状DNA(cccDNA)是HBV的重要复制中间体,肝细胞核内存在稳定的HBV cccDNA池^[4],对HBV的复制及感染状态的建立具有十分重要的意义^[5]。大量实验表明,抗病毒药物对其影响甚微,HBV cccDNA很难被彻底清除^[6],是停药后复发的主要原因^[7-8],所以HBV cccDNA是彻底清除HBV的关键,监测HBV cccDNA可以辅助评价抗病毒疗效和预后。而目前尚无较理想的HBV cccDNA定量检测方法,消除非特异性扩增仍为一难题,且HBV cccDNA在乙型肝炎肝硬化患者中研究较少,我们力求建立一种较为特异的HBV cccDNA定量检测方法,并在此基础上对我院60例HBV感染

肝硬化患者外周血及肝组织中HBV cccDNA的存在状况进行检测分析。

1 材料和方法

1.1 材料

1.1.1 病例资料及标本来源:60份肝组织标本及对应外周血标本,均取自天津市第三中心医院2003-12/2006-08住院患者,男51例,女9例;年龄最大75岁,最小22岁,平均 53.4 ± 11.5 岁。其中60例均为乙型肝炎肝硬化患者,按照病毒标志物分为3组,HBeAg(+)组9例,HBeAg(-)HBeAb(-)组17例,HBeAb(+)组34例。没有HBsAg与抗-HCV均(+)的患者。诊断符合2000年病毒性肝炎防治方案中的诊断标准^[9]。肝组织经肝穿刺活检取得后立即移入-80℃冰箱保存,外周血样本于肝穿刺当日采集,并保存于-80℃冰箱。病毒标志物和肝功能血清指标检测采用ELISA检测,试剂盒为华美生物工程公司产品。限制性内切酶*Mlu* I (北京天根生化科技有限公司),不降解质粒的ATP依赖的DNA酶(PSAD,美国EpiCentre公司),ABI7000荧光定量PCR扩增仪(美国ABI公司)Realtime PCR(Toyobo公司)。

1.1.2 引物及探针:依据GenBank选取HBV常见B、C基因型菌株50株的全基因组序列,结合HBV rcDNA、cccDNA结构特点选择相对保守序列设计引物/探针(表1)。引物/探针均由上海基康生物有限公司合成。

1.1.3 质粒标准品:选取乙型肝炎病毒C基因型样本应用276F进行PCR扩增,得到369 bp扩增产物,将此片段连接至PGMT载体(北京天根生化科技有限公司),连接产物导入DH5 α 感受态细胞(北京天根生化科技有限公司),碱裂解法提取重组质粒并纯化,琼脂糖凝胶电泳鉴定,紫外分光光度计测量A值,根据分子质量计算出重组质粒原始浓度。

1.2 方法

1.2.1 核酸抽提:(1)肝组织总DNA提取:采用常规蛋白酶K消化、酚-氯仿抽提,产物溶解于100 μ L TE缓冲液中。(2)外周血HBV DNA提取:取患者血清10 μ L,加HBV病毒裂解液10 μ L混匀,37℃ 1 h,加入中和液20 μ L混匀,取2 μ L上清液做PCR模板。

1.2.2 限制性内切酶*Mlu* I 酶切:5 μ L(0.5 μ g)肝组织DNA样本,加2 μ L 10 \times *Mlu* I 缓冲液,1 μ L *Mlu* I (15 U/ μ L),去离子水12 μ L,总体积20 μ L;设置空白对照(用水代替DNA样品)和重组质粒

■研发前沿

HBV cccDNA在肝组织及肝外组织如外周血、白细胞等定量检测始终是研究热点,同时研究HBV cccDNA与疾病其他临床指标关系,以指导临床。不同检测方法会得到不同结果,检测结果不可靠会误导临床治疗,目前缺乏一种快速简便特异的HBV cccDNA定量检测方法,仍需深入研究。

■相关报道

根据文献报道,HBV cccDNA定量检测目前常用方法有选择性PCR(普通PCR、套式PCR、荧光PCR)、侵入者探针法(Invader assay)、嵌合引物荧光PCR法。

■创新盘点

HBV cccDNA Real-time方法定量检测中,应用PSAD消化肝组织样本前,加用了限制性内切酶(HBV DNA无酶切位点),将人基因组大分子DNA切割为小片段,利于PSAD充分酶切样本,进一步提高HBV cccDNA检测特异性;HBV cccDNA在乙型肝炎肝硬化患者中研究较少,本研究对60例乙型肝炎肝硬化患者进行研究,所得结论对临床有较好指导价值。

表 1 引物及探针序列

引物及探针	序列(5'-3')	位置(nt)
总HBV DNA检测	13F AGAGGACTCTTGGACTCTCAGCAA	1659-1682
引物/探针(简称13F)	93R CCTCCCAGTCTTTAAACAAACAGTC	1715-1739
	38T FAM-TCAACGACCGACCTT-MGB	1685-1699
HBV cccDNA检测	71F ATCTGCCGGACCGTGTGC	1567-1584
引物/探针(简称71F)	381R TTGGAGGCTTGAACAGTAGGA	1857-1877
	96T FAM-GCACGTCGCATGGAGA-MGB	1601-1616
重组质粒制备	276F ACGGGGCGCACCTCTCTTTACG	1521-1542
引物(简称276F)	644R CAAGGCACAGCTTGGAGGCTTGAAC	1864-1888

表 2 外周血及肝组织DNA样本定量结果 ($n = 60$, mean \pm SD)

分组	乙型肝炎肝硬化患者	
	总HBV DNA	HBV cccDNA
肝组织(log拷贝/ μ g人基因组DNA)	6.46 \pm 1.67	1.53 \pm 1.13
外周血(log拷贝/mL)	4.23 \pm 1.38	0 ¹

¹ 为方便统计学分析,定量结果未检出取值为0,下表同。

阳性对照。混匀后置于37℃水浴酶切4 h, 100℃煮沸灭活内切酶。

1.2.3 不降解质粒的ATP依赖的DNA酶切: 2 μ L 10×PSAD缓冲液, 0.8 μ L 25 mmol/L ATP, 1 μ L PSAD(10 U/ μ L), 去离子水11.2 μ L, *Mlu* I 消化产物或外周血DNA样本5 μ L, 总体积20 μ L。与*Mlu* I 一致同时设置空白对照及重组质粒阳性对照。样本混匀后置于37℃水浴酶切12-16 h。于70℃水浴30 min灭活PSAD。

1.2.4 荧光定量PCR检测: 应用ABI7000荧光定量PCR扩增仪进行检测, 反应体系: 上游引物1 μ L, 下游引物1 μ L, 探针1 μ L, Realtime PCR Master Mix 20 μ L, 模板2 μ L, 总反应体积25 μ L。循环参数: 1. 预变性37℃ 5 min; 2. 变性94℃ 2 min, 退火94℃ 15 s, 延伸60℃ 40 s, 共45个循环。每次荧光定量检测均设空白对照(样本具体处理检测步骤如图1)。

统计学处理 采用SPSS13.0软件进行统计学分析, 多组间比较采用ANOVA分析, 两组配对数据比较采用配对 t 检验, 数据相关性分析采用线性相关性分析。

2 结果

2.1 荧光定量PCR敏感性和特异性

2.1.1 敏感性: 取 10^5 - 10^{14} 拷贝/L的重组质粒梯度

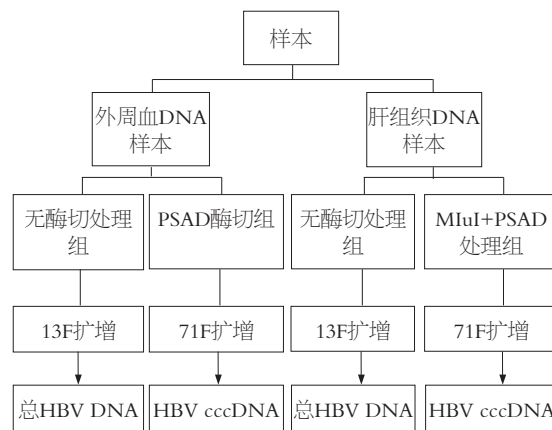


图 1 外周血、肝组织DNA样本具体处理检测方法。

稀释产物, 用13、71F重复进行荧光定量PCR扩增, 同时PCR产物进行琼脂糖凝胶电泳。重复3次PCR扩增可以获得稳定一致结果, 且与琼脂糖凝胶电泳结果对应性良好, 13、71F检测限为 10^5 拷贝/L, 检测线性范围 2.4×10^5 - 2.4×10^{14} 拷贝/L。梯度稀释扩增曲线如图2。

2.1.2 特异性: 酶切反应及每次荧光PCR反应设置的空白对照定量检测结果均阴性, 排除酶切样本操作和荧光PCR反应中存在污染的可能性。酶切反应设置的重组质粒平行阳性对照与未经酶切处理的重组质粒定量检测结果无统计学差异($P = 1.0$), 排除酶切反应体系对荧光PCR反应抑制可能性。基于上述基础我们得到60例乙型肝炎肝硬化患者外周血、肝组织DNA样本定量结果如表2, HBV cccDNA定量结果较总HBV DNA降低4-5个log值, 根据13、71F两对引物梯度扩增曲线, 验证两对引物扩增效率一致, 说明HBV cccDNA定量数值低并非由于可能存在的扩增抑制或选择性引物扩增效率低等因素造成的, 而更可能是此操作流程显著提高了HBV cccDNA荧光定量PCR检测的特异性。

2.2 乙型肝炎肝硬化患者HBV cccDNA 外周血

表 3 HBeAg(+), HBeAg(-)HBeAb(-), HBeAb(+)各组总HBV DNA、HBV cccDNA定量比较

	HBeAg(+)			HBeAg(-)HBeAb(-)			HBeAb(+)		
	最大值	最小值	mean \pm SD	最大值	最小值	mean \pm SD	最大值	最小值	mean \pm SD
肝组织(log拷贝/ μ g人基因组DNA)									
HBV DNA	10.40	6.24	7.73 \pm 1.41	9.42	3.81	6.66 \pm 1.65	8.75	2.41	6.03 \pm 1.45
HBV cccDNA	5.96	0	2.96 \pm 2.38	6.87	0	2.33 \pm 1.41	5.47	0	1.06 \pm 0.79
外周血(log拷贝/mL)									
HBV DNA	7.80	4.57	5.54 \pm 1.08	7.17	2.40	4.73 \pm 1.14	7.33	2.07	4.51 \pm 1.35
HBV cccDNA	0	0	0	0	0	0	0	0	0

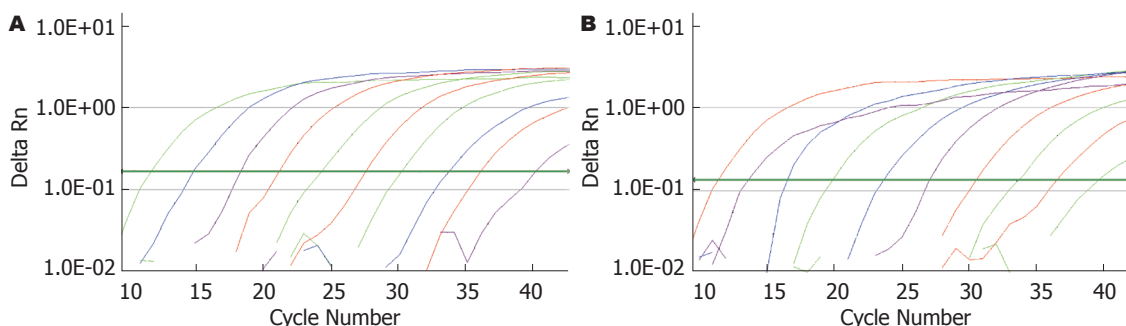


图 2 荧光定量PCR梯度稀释扩增曲线. A: 13F梯度稀释扩增曲线; B: 71F梯度稀释扩增曲线.

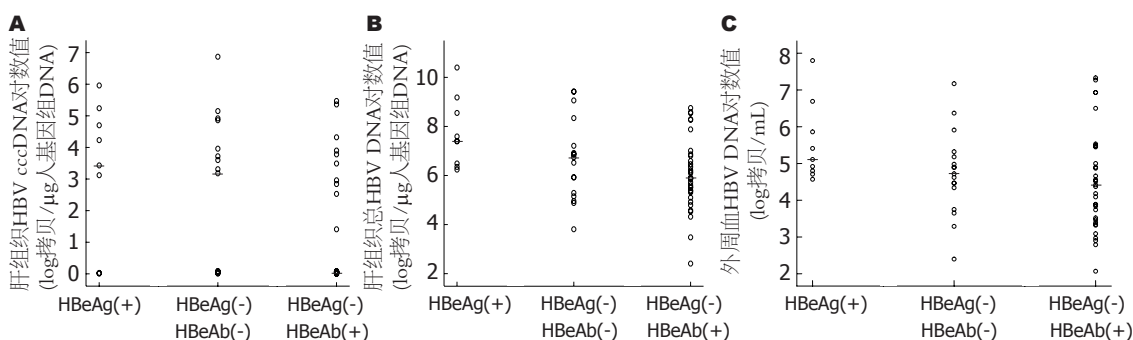


图 3 三组肝组织HBV cccDNA、肝组织和外周血总HBV DNA定量结果比较. A: 肝组织HBV cccDNA三组比较; B: 肝组织总HBV DNA三组比较; C: 外周血总HBV DNA三组比较. “—”代表每组数据中位数.

HBV cccDNA检出率为0%; 肝组织总检出率40.00%, 其中HBeAg(+)组、HBeAg(-)HBeAb(-)组、HBeAb(+)组检出率分别为66.67%、52.94%、26.47%, 各组HBV cccDNA定量值见表3, HBeAb(+)组低于HBeAg(+)组, 且存在统计学意义($P = 0.02$), HBeAg(-)HBeAb(-)组与HBeAg(+)组定量结果虽无统计学差异($P = 0.46$), 但前者亦低于后者. 同时我们对上述三组患者肝组织和外周血总HBV DNA亦分别进行比较, 结果与肝组织HBV cccDNA比较结果一致, [肝组织总HBV DNA: HBeAg(+)组 vs HBeAb(+)组: 7.73 ± 1.41 vs 6.03 ± 1.45 , $P < 0.01$; HBeAg(+)组 vs HBeAg(-)HBeAb(-)组: 6.66 ± 1.65 vs 7.73 ± 1.41 , $P = 0.09$; 外周血总HBV DNA: HBeAg(+)组 vs HBeAb(+)组: 5.54 ± 1.08 vs 4.51 ± 1.35 , $P =$

0.03 ; HBeAg(+)组 vs HBeAg(-)HBeAb(-)组: 4.73 ± 1.14 vs 5.54 ± 1.08 , $P = 0.12$, 图3].

2.3 肝组织中HBV cccDNA占总HBV DNA比例 同一患者肝组织中HBV cccDNA占总HBV DNA比例0%-7.77%. 其中HBeAg(+)组比例范围0%-7.77%, 均数0.88%; HBeAg(-)HBeAb(-)组比例范围0%-3.72%, 均数0.45%; HBeAb(+)组比例范围0%-4.66%, 均数0.38%, 三组比较无统计学差异($P = 0.59$).

2.4 HBV cccDNA与总HBV DNA相关性分析 肝组织HBV cccDNA与其对应肝组织总HBV DNA呈正相关($r = 0.53$, $P < 0.01$), 与外周血总HBV DNA无明显相关性($r = 0.18$, $P = 0.18$, 图4).

2.5 HBV cccDNA与ALT、TBIL的关系 肝组织HBV cccDNA与其对应ALT、TBIL均无明显

应用要点

本研究在建立起可靠的HBV cccDNA特异性定量检测方法基础上, 深入研究了HBV cccDNA在乙型肝炎肝硬化患者外周血和肝组织中分布及临床意义, 对于判断乙型肝炎肝硬化患者是否应用抗病毒治疗、评价抗病毒治疗效果以及预测停药后复发提供了强大的辅助手段.

■名词解释

HBV cccDNA: HBV 共价闭合环状DNA. HBV 脱去外膜进入胞质, 又脱去核壳, 形成HBV 松弛环状DNA, HBV rcDNA 解脱负链5'端连接的末端蛋白、正链5'端的RNA 残段, 以DNA 聚合酶延长正链, 将各链缺口封闭, 最后转换为cccDNA 分子, cccDNA 是HBV 的原始复制模板。

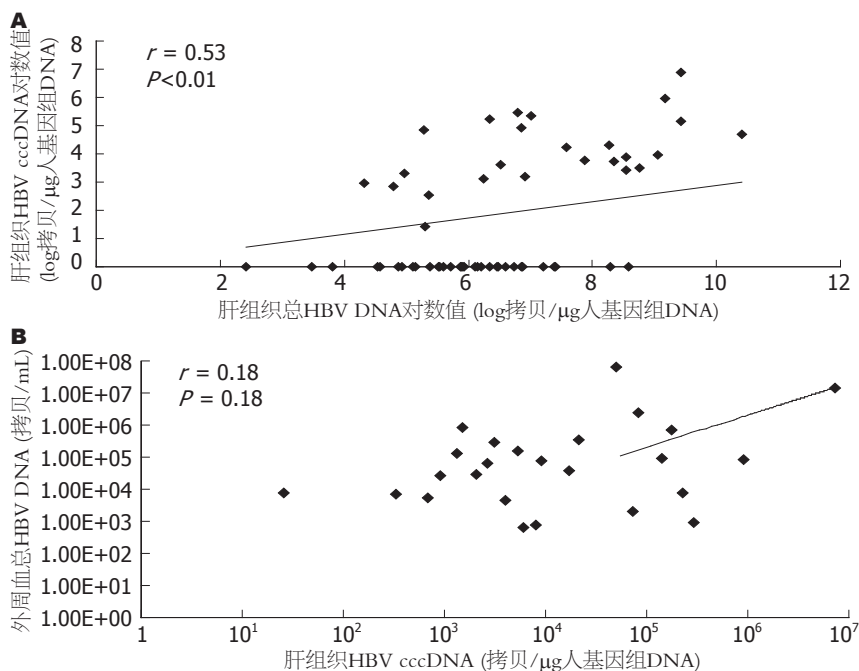


图4 肝组织HBV cccDNA与总HBV DNA相关性分析. A: 肝组织HBV cccDNA与肝组织总HBV DNA相关性分析; B: 肝组织HBV cccDNA与外周血总HBV DNA相关性分析。

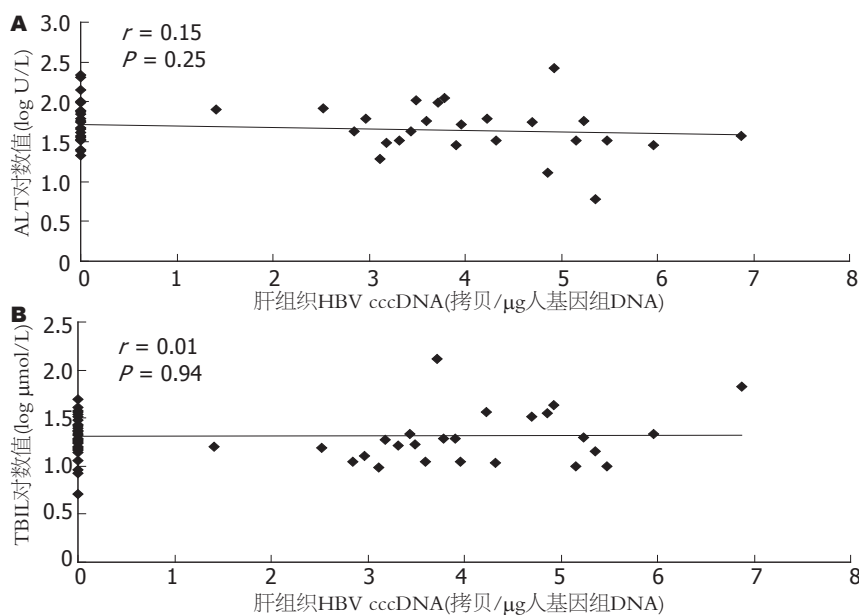


图5 肝组织HBV cccDNA与其对应肝功能血清学指标(ALT、TBIL)相关性分析. A: 肝组织HBV cccDNA与ALT相关性分析; B: 肝组织HBV cccDNA与TBIL相关性分析. 均无显著相关性。

相关性, 如图5. 肝组织和外周血总HBV DNA与ALT、TBIL亦无明显相关性(肝组织总HBV DNA与ALT: $r = 0.02$, $P = 0.89$; 肝组织总HBV DNA与TBIL: $r = 0.06$, $P = 0.67$; 外周血总HBV DNA与ALT: $r = 0.18$, $P = 0.17$; 外周血总HBV DNA与TBIL: $r = 0.21$, $P = 0.11$).

3 讨论

HBV cccDNA选择性引物能够优先扩增HBV cccDNA, 但对于rcDNA, 由于上下游引物均能延伸生成部分片段, 积累至一定浓度后, 这些只包含单侧引物的片段可自身退火并延伸, 形成含两

端引物的PCR模板, 从而产生非特异性扩增^[10], 因此, 选择性引物并无绝对的特异性. 我们在以往工作基础上将HBV cccDNA定量检测系统进行优化: (1)设计一对HBV cccDNA选择性扩增引物, 并验证选择性引物与总HBV DNA引物扩增效率一致. (2)扩增前外周血DNA先以PSAD酶切, 肝组织DNA应用限制性内切酶Mlu I 联合PSAD酶切, 选用Mlu I 作用在于, 肝组织DNA分子量大空间结构复杂直接以PSAD酶切效率较低, Mlu I 可将肝组织大分子DNA切割为小片段, 充分发挥PSAD酶切效力, 更好的去除肝组织内病毒整合DNA. 通过酶切处理样本尽可能

纯化cccDNA。(3)实验中设置一系列对照,防止酶切样本操作及荧光定量PCR反应中出现污染,保证酶切反应体系对荧光定量PCR反应无抑制作用,充分证明定量结果是由检测方法特异性而得到。结果显示HBV cccDNA定量值较总HBV DNA降低4-5个log值,体现建立的HBV cccDNA定量检测方法高特异性。

抗病毒治疗已成为乙型肝炎肝硬变患者一种重要治疗手段,乙型肝炎肝硬变患者已处于疾病较晚期,对病毒复制的良好抑制利于阻止病情的进展,不合理停药会导致病毒复燃、病情恶化,目前乙型肝炎肝硬变患者抗病毒治疗主张长期性,对乙型肝炎肝硬变患者体内病毒复制状态及其与其他临床指标关系详尽掌握对临床有很好指导意义,但目前对病毒复制研究多局限于慢性乙型肝炎,对乙型肝炎肝硬变患者研究较少,而乙型肝炎肝硬变患者体内病毒复制情况和慢性乙型肝炎并非完全一致,所以我们进行了此项研究。在60例乙型肝炎肝硬变患者HBV cccDNA在外周血及肝组织中分布情况研究中,发现60例患者外周血样本均未检出HBV cccDNA。外周血中是否存在HBV cccDNA始终存有争议,有学者否认外周血中存在HBV cccDNA^[11],也有学者在外周血中检测到HBV cccDNA^[12-13]。HBV cccDNA一般只存在于肝细胞核中^[14],感染肝细胞HBV cccDNA通常维持在30-50拷贝/细胞^[15],仅在肝细胞破坏时释放出来,能够到达外周血的HBV cccDNA含量微乎其微,且其在外周血中的稳定性也需考证^[16],所以在外周血中很难检测到HBV cccDNA。但不能除外外周血中存在HBV cccDNA,可能因含量甚微,低于检测下限不能检出。肝组织HBV cccDNA占肝组织总HBV DNA比例仅为0%-7.77%,低于有些学者研究结果^[17],提示乙型肝炎肝硬变患者病毒复制状态与慢性乙型肝炎不同,有待我们增加疾病种类及样本量进一步研究。

通过HBV cccDNA、总HBV DNA与肝功能血清指标相关性分析发现,肝组织HBV cccDNA以及外周血、肝组织总HBV DNA与ALT、TBIL均无相关性,即变化不具有同步性,并非病毒活跃复制同时ALT、TBIL值升高,肝功能损害加重。原因可能为,HBV本身并不会破坏肝细胞,肝细胞破坏发生在病毒激发了人体免疫系统,对病毒感染的肝细胞进行攻击,从而导致肝细胞的破坏^[17]。从病毒活跃复制到激发人体免疫系统对感染肝细胞进行攻击破坏,可能存在一定的时间延迟,最终导致HBV cccDNA与

ALT、TBIL变化的不同步性。有研究显示HBV cccDNA的升高先于ALT、TBIL的升高^[18],HBV cccDNA可能成为早期肝细胞破坏预警指标,我们的实验将对同一患者做动态检测进一步得出结论。

由于肝穿刺活检属于有创性检查,患者不易接受,取材困难,肝组织HBV cccDNA检测的临床应用受到了极大限制,许多学者在研究肝组织HBV cccDNA与外周血总HBV DNA、HBV cccDNA的关系^[12,19-20],探讨外周血总HBV DNA、HBV cccDNA是否可以间接反映肝组织中病毒的复制状态。我们的实验结果显示,外周血总HBV DNA与肝组织HBV cccDNA无相关性,单纯外周血总HBV DNA检测很难反映肝组织HBV cccDNA情况,Chan *et al*持相同意见^[21],肝组织HBV cccDNA检测尚不能被取代。研究中我们还发现肝组织HBV cccDNA与肝组织总HBV DNA虽存在相关性($P<0.01$),但相关系数仅为0.534,二者变化并不完全一致,提示肝脏内病毒复制状态可能还与其他因素相关。有研究应用HBV cccDNA和pgRNA共同反映病毒复制活性^[19]。将外周血DNA、肝组织cccDNA甚至pgRNA等指标结合起来,可能对患者抗病毒治疗有更好的指导性。

乙型肝炎肝硬变患者60例根据病毒标志物分为三组: HBeAg(+)组, HBeAg(-)HBeAb(-)组, HBeAb(+)组。我们建立的HBV cccDNA定量检测方法,通过引物设计较好地去除非病毒DNA混杂因素对结果的影响,通过限制性内切酶联合PSAD共同消化样本尽可能减少总HBV DNA中非cccDNA混杂因素对结果的影响,保证实验结果可靠。在此基础上我们得到肝组织HBV cccDNA占肝内总HBV DNA比例在上述三组间虽无统计学差异,但HBeAg(+)组高于其他两组, HBeAb(+)组最低。同时总HBV DNA、HBV cccDNA定量结果HBeAg(+)组明显高于其他两组($P<0.05$), HBeAb(+)组仍为最低,可以看出HBeAg(+)组病毒复制最为活跃, HBeAb(+)组即发生HBeAg血清学转换患者病毒复制受到很大抑制, HBeAg转阴组虽低于HBeAg(+)组,但病毒复制活性仍高于发生HBeAg血清学转换组。可能由于一部分HBeAg转阴患者是病毒基因序列变异而导致HBeAg检测不出,并非病毒复制活性降低。我们看到乙型肝炎肝硬变患者病毒复制在上述三组中并不相同,可进一步研究其机制以指导临床。

总之,我们在建立起可靠的HBV cccDNA特

■同行评价

本研究符合医学伦理学规范,采用Real-time方法检测HBV cccDNA国内外已有报道,因此本文虽具有一定科研与临床价值,但创新性略有不足。尤其是作者选择肝硬化患者作为研究对象,但意义并未充分体现。

异性定量检测方法的基础上,深入研究了HBV cccDNA在乙型肝炎肝硬化患者外周血和肝组织中分布及临床意义,对于判断乙型肝炎肝硬化患者是否应用抗病毒治疗、评价抗病毒治疗疗效以及预测停药后复发提供了强大的辅助手段。

4 参考文献

- 1 Mahoney FJ. Update on diagnosis, management, and prevention of hepatitis B virus infection. *Clin Microbiol Rev* 1999; 12: 351-366
- 2 Seeger C, Mason WS. Hepatitis B virus biology. *Microbiol Mol Biol Rev* 2000; 64: 51-68
- 3 Kao JH, Chen DS. Global control of hepatitis B virus infection. *Lancet Infect Dis* 2002; 2: 395-403
- 4 Wu TT, Coates L, Aldrich CE, Summers J, Mason WS. In hepatocytes infected with duck hepatitis B virus, the template for viral RNA synthesis is amplified by an intracellular pathway. *Virology* 1990; 175: 255-261
- 5 Addison WR, Walters KA, Wong WW, Wilson JS, Madej D, Jewell LD, Tyrrell DL. Half-life of the duck hepatitis B virus covalently closed circular DNA pool in vivo following inhibition of viral replication. *J Virol* 2002; 76: 6356-6363
- 6 Luscombe C, Pedersen J, Uren E, Locarnini S. Long-term ganciclovir chemotherapy for congenital duck hepatitis B virus infection in vivo: effect on intrahepatic-viral DNA, RNA, and protein expression. *Hepatology* 1996; 24: 766-773
- 7 Singh M, Dicaire A, Wakil AE, Luscombe C, Sacks SL. Quantitation of hepatitis B virus (HBV) covalently closed circular DNA (cccDNA) in the liver of HBV-infected patients by LightCycler real-time PCR. *J Virol Methods* 2004; 118: 159-167
- 8 Yokosuka O, Omata M, Imazeki F, Okuda K, Summers J. Changes of hepatitis B virus DNA in liver and serum caused by recombinant leukocyte interferon treatment: analysis of intrahepatic replicative hepatitis B virus DNA. *Hepatology* 1985; 5: 728-734
- 9 中华医学会传染病与寄生虫病学分会、肝病学分会. 病毒性肝炎防治方案. *中华肝脏病杂志* 2000; 6: 324-329
- 10 Köck J, Theilmann L, Galle P, Schlicht HJ. Hepatitis B virus nucleic acids associated with human peripheral blood mononuclear cells do not originate from replicating virus. *Hepatology* 1996; 23: 405-413
- 11 郝勇, 苗千里, 缪晓辉, 赵克开, 李东良, 林江, 沈雪林. 慢性乙型肝炎患者外周血单个核细胞及肝组织中HBV cccDNA定量检测. *中华传染病杂志* 2007; 1: 38-42
- 12 Wong DK, Yuen MF, Yuan H, Sum SS, Hui CK, Hall J, Lai CL. Quantitation of covalently closed circular hepatitis B virus DNA in chronic hepatitis B patients. *Hepatology* 2004; 40: 727-737
- 13 Yuen MF, Wong DK, Sum SS, Yuan HJ, Yuen JC, Chan AO, Wong BC, Lai CL. Effect of lamivudine therapy on the serum covalently closed-circular (ccc) DNA of chronic hepatitis B infection. *Am J Gastroenterol* 2005; 100: 1099-1103
- 14 Tuttleman JS, Pourcel C, Summers J. Formation of the pool of covalently closed circular viral DNA in hepadnavirus-infected cells. *Cell* 1986; 47: 451-460
- 15 Werle-Lapostolle B, Bowden S, Locarnini S, Wursthorn K, Petersen J, Lau G, Trepo C, Marcellin P, Goodman Z, Delaney WE 4th, Xiong S, Brosgart CL, Chen SS, Gibbs CS, Zoulim F. Persistence of cccDNA during the natural history of chronic hepatitis B and decline during adefovir dipivoxil therapy. *Gastroenterology* 2004; 126: 1750-1758
- 16 吕其军, 魏秀桂, 聂伟, 李毅, 田永刚, 黄黎. HBV感染者血清中HBVcccDNA、HBeAg及HBV DNA的关系. *临床肝胆病杂志* 2005; 21: 202-203
- 17 Mohamed R, Desmond P, Suh DJ, Amarapurkar D, Gane E, Guangbi Y, Hou JL, Jafri W, Lai CL, Lee CH, Lee SD, Lim SG, Guan R, Phiet PH, Piratvisuth T, Sollano J, Wu JC. Practical difficulties in the management of hepatitis B in the Asia-Pacific region. *J Gastroenterol Hepatol* 2004; 19: 958-969
- 18 Chen Y, Sze J, He ML. HBV cccDNA in patients' sera as an indicator for HBV reactivation and an early signal of liver damage. *World J Gastroenterol* 2004; 10: 82-85
- 19 Laras A, Koskinas J, Dimou E, Kostamena A, Hadziyannis SJ. Intrahepatic levels and replicative activity of covalently closed circular hepatitis B virus DNA in chronically infected patients. *Hepatology* 2006; 44: 694-702
- 20 Sung JJ, Wong ML, Bowden S, Liew CT, Hui AY, Wong VW, Leung NW, Locarnini S, Chan HL. Intrahepatic hepatitis B virus covalently closed circular DNA can be a predictor of sustained response to therapy. *Gastroenterology* 2005; 128: 1890-1897
- 21 Chan HL, Wong VW, Tse AM, Tse CH, Chim AM, Chan HY, Wong GL, Sung JJ. Serum hepatitis B surface antigen quantitation can reflect hepatitis B virus in the liver and predict treatment response. *Clin Gastroenterol Hepatol* 2007; 5: 1462-1468

编辑 史景红 电编 吴鹏朕

ISSN 1009-3079 CN 14-1260/R 2008年版权归世界华人消化杂志

• 消息 •

世界华人消化杂志作者贡献及同行评议公开政策

本刊讯 本刊实行作者贡献及同行评议公开政策,具体格式如:(1)作者贡献分布:陈湘川与庞丽娟对此文所作贡献两均等;此课题由陈湘川,庞丽娟,陈玲,杨兰,张金芳,齐妍及李洪安设计;研究过程由陈玲,杨兰,张金芳,蒋金芳,杨磊,李锋及曹秀峰操作完成;研究所用新试剂及分析工具由曹秀峰提供;数据分析由陈湘川,杨兰及庞丽娟完成;本论文写作由陈湘川,庞丽娟及李洪安完成。(2)同行评议者:房静远教授,上海交通大学医学院附属医院仁济医院,上海市消化疾病研究所;韩新巍教授,郑州大学第一附属医院放射科;匡安仁教授,四川大学华西医院核医学科。(常务副总编辑:张海宁 2008-11-28)