

文章编号:2095-1116(2014)03-0262-03

· 技术与方法 ·

# 乙肝病毒 HBx-d382 与 HBx-d431 突变体特异性抗体检测方法的建立及临床应用

祝玲玲<sup>1</sup>, 朱平安<sup>1</sup>, 蔡兰兰<sup>1</sup>, 金 娴<sup>1</sup>, 施培瑶<sup>1</sup>, 吴 翔<sup>2</sup>

(1. 深圳市第七人民医院检验科, 广东深圳 518081; 2. 中南大学湘雅医学院病原生物系)

**摘要:** 目的 建立检测乙肝病毒 X 基因突变体 HBx-d382 和 HBx-d431 特异性抗体的方法, 探讨其在诊断 HBV 相关性肝细胞癌中的应用价值。方法 通过生物信息学和多肽合成的方法, 制备 HBx-d382 和 HBx-d431 特异性多肽抗原。采用间接 ELISA 法对正常人和慢性乙肝病毒感染者和肝细胞癌病人血清中抗 HBx-d382 和抗 HBx-d431 特异性抗体进行检测。结果 肝细胞癌病人血清中抗 HBx-d382 和抗 HBx-d431 抗体的阳性率均高于正常人、慢性乙肝病毒感染者 ( $P < 0.05$ ) , 慢性乙肝病毒感染者抗 HBx-d382 和抗 HBx-d431 抗体的阳性率高于正常人 ( $P < 0.05$ ) 。慢性乙肝病毒感染者 HBsAg(+) / HBeAb(+) / HBcAb(+) 模式抗 HBx-d382 阳性率明显低于 HBsAg(+) / HBeAg(+) / HBcAb(+) 模式和 HBsAg(+) / HBcAb(+) 模式 ( $P < 0.05$ ) , 而抗 HBx-d431 和抗 HBxP 阳性率在这些血清学模式之间无显著性差异 ( $P > 0.05$ ) 。结论 抗 HBx-d382 和抗 HBx-d431 是乙肝病毒感染的一种特异性抗体, 可以用于 HBV 携带者及慢性乙肝病人的监测, 对预测肝细胞癌的发生有一定的意义。

**关键词:** 乙肝病毒 X 基因; 突变体; 特异性抗体; ELISA

中图分类号:R446 文献标识码:A

## Development of Method for Detection of Specific Antibodies of Hepatitis B Virus X Gene Deletion Mutants HBx-d382 and HBx-d431 and Evaluation of its Clinical Use

ZHU Lingling, ZHU Pingan, CAI Lanlan, et al

(Department of Experimental Diagnosis, the Seventh Hospital of Shenzhen, Shenzhen, Guangdong 518081, China)

**Abstract:** **Objective** To develop the method for detection of specific antibodies of hepatitis B virus X gene deletion mutants HBx-d382 and HBx-d431 and study its clinical value in the diagnosis of HBV-related hepatocellular carcinoma.

**Methods** Specific peptide antigen of HBx-d382 and HBx-d431 were prepared by bioinformatics and peptide synthesis methods, and an indirect enzyme-linked immunosorbent assay had been established to detect anti-HBx-d382 and anti-HBx-d431 specific antibodies in sera of patients with Chronic hepatitis B virus infection and hepatocellular carcinoma. **Results** The positive rate of anti-HBx-d382 and anti-HBx-d431 in sera of patients with hepatocellular carcinoma were higher than that of normal controls and patients with Chronic hepatitis B virus infection ( $P < 0.05$ ), and positive rate of anti-HBx-d382 and anti-HBx-d431 in sera of patients with Chronic hepatitis B virus infection were higher than that of normal controls ( $P < 0.05$ ) . In chronic HBV infection patients, the anti-HBx-d382 positive rate of serological pattern with HBsAg(+) / HBeAb(+) / HBcAb(+) was lower than that of serological pattern with HBsAg(+) / HBeAg(+) / HBcAb(+) and HBsAg(+) / HBcAb(+) ( $P < 0.05$ ) , and positive rate of Anti-HBx-d431 and anti HBxP had no significant difference between these serological patterns ( $P > 0.05$ ) . **Conclusion** Anti-HBx-d382 and anti-HBx-d431 are specific antibodies of

收稿日期:2014-03-20

基金项目:深圳市科技计划项目(201102184),深圳市盐田区科技计划项目(201110).

作者简介:祝玲玲,本科,副主任检验师,研究方向:病毒性肝炎和肝癌,E-mail:linglingzhu@126.com. 通讯作者朱平安,博士,主任检验师,研究方向:病毒性肝炎和肝癌,E-mail:Pan\_zhu@126.com.

hepatitis B virus mutants HBx-d382 and HBx-d431, and it is significant for early diagnosis of HBV-related hepatocellular carcinoma, HBV carriers and chronic hepatitis B patient monitoring.

**Key words:** hepatitis B virus X gene; deletion mutant; specific antibody; enzyme-linked immunosorbent assay

原发性肝细胞癌在东南亚和中国是最常见的恶性肿瘤之一。已有研究表明,长期慢性HBV感染以及HBV X基因突变与原发性肝细胞癌(hepatocellular carcinoma,HCC)发生发展密切相关。以往研究发现,肝癌组织中存在HBx-d382、HBx-d431缺失型突变体,这些缺失型突变体构建的真核表达载体转入QSG7701肝细胞后,能加速QSG7701肝细胞恶性转化,有明显的致瘤作用<sup>[1-2]</sup>。由于早期诊断、早期治疗是提高原发性肝细胞癌生存率的关键,为了早期诊断肝细胞癌,本研究在前期研究的基础上,建立了检测HBx-d382和HBx-d431突变体特异性抗体的ELISA方法,并对正常人、慢性乙肝病毒感染者和肝细胞癌病人血清进行检测,现将结果报告如下。

## 1 材料与方法

### 1.1 实验材料

1.1.1 HBx-d382 和 HBx-d431 特异性多肽抗原的制备 采用生物信息学方法,对乙肝病毒突变体HBx-d382、HBx-d431 和乙肝病毒参考序列(AF282917)X基因氨基酸序列进行分析,筛选出HBx蛋白共同抗原肽(HBxP)、HBx-d382特异性多肽(HBxP-d382)和HBx-d431特异性多肽(HBxP-d431),其氨基酸序列为ARDVLCLRPVGA、CIHQHHANWSVTFS、MIFVLGGCRHKLVCIF。采用多肽合成法制备多肽抗原。抗原肽由上海生工生物工程技术服务有限公司合成。

1.1.2 试剂 辣根过氧化物酶(HRP)标记的SPA购自北京鼎国生物技术发展中心,为美国Southern-Biotech公司产品;包被缓冲液0.05 mol/L、pH值9.6的碳酸盐缓冲液,稀释液为pH值7.2的磷酸盐缓冲液(PBS,含0.05%吐温-20和10%正常兔血清),PBS缓冲洗涤液pH值7.4,底物显色溶液(TMB),2.5 mL/L H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>终止液等试剂均由上海荣盛生物技术有限公司提供。

1.1.3 标本 350例HBV感染者血清标本来自2005年5月~2012年12月深圳市第七人民医院、中南大学湘雅医院和邵阳市中心医院门诊和住院患

者。其中慢性HBV感染者266例,男182例,女84例,年龄21~61岁;肝细胞癌患者84例,男55例,女29例,年龄25~65岁。上述患者均为乙肝病毒表面抗原阳性,诊断依据为2000年西安第10次病毒性肝炎及肝病学术会议修订的诊断分型标准。随机选择HBV血清学标志物阴性健康成人20名作为正常对照组,年龄23~62岁。

1.1.4 血清稀释度和酶结合物浓度的选择 采用方阵滴定法,确定血清稀释度和酶结合物最佳浓度。

### 1.2 抗HBx-d382和抗HBx-d431特异性抗体检测

采用间接法,将HBx-d382和HBx-d431特异性抗原肽稀释后包被聚丙乙烯反应板。37°C水浴1 h,4°C冰箱过夜,PBS缓冲洗涤液洗板5次并扣干。每孔加入100 μL封闭液,37°C水浴1 h,4°C冰箱过夜,PBS缓冲洗涤液洗板5次并扣干。在上样孔中加入稀释的血清,37°C水浴1 h,PBS缓冲洗涤液洗板5次并扣干。加入HRP标记的SPA;水浴1 h,PBS洗板5次并扣干,加入底物液(底物A为H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>,底物B为3,3',5,5'四甲基联苯胺)显色10 min,加入终止液5 min后,1 h内用酶标仪450/630 nm波长检测各孔的吸光度A。结果判断:临界值CO=阴性对照孔A均值×2.1。测定A值/CO≥1为阳性,测定A值/CO<1为阴性。

### 1.3 统计学方法

使用SPSS17.00软件,采用χ<sup>2</sup>检验进行统计学分析。P<0.05为差异有显著性。

## 2 结 果

### 2.1 包被抗原的最佳浓度、血清标本与酶结合物最佳稀释度

通过生物信息和多肽合成的方法,筛选并合成了HBx蛋白共同抗原肽、HBx-d382特异性多肽和HBx-d431特异性多肽,经方阵滴定法确定,HBx-d382和HBx-d431特异性抗原肽最佳包被浓度为25 μg/mL,血清标本最佳稀释度为1:10,酶结合物最佳稀释度为1:6 000。

### 2.2 重复性

取一中强阳性的标本同一酶标板测定15孔,其

批内变异系数为 5.20%, 用不同批酶标板对同一中强阳性的标本反复检测 15 次, 其批间变异系为 7.90%, 试剂重复性好。

### 2.3 慢性 HBV 感染者不同血清学模式抗 HBx 抗体检测

266 例慢性 HBV 感染者不同血清学模式 HBx 抗体检测结果见表 1, 抗 HBxP 为 HBx 蛋白共同抗原肽抗体, 抗 HBx-d382 为 HBx-d382 特异性多肽抗体, 抗 HBx-d431 为 HBx-d431 特异性多肽抗体。在

3 种 HBsAg 阳性常见血清学模式中, HBsAg(+) / HBcAb(+) 模式抗 HBx-d382 阳性率最高, 阳性率为 68.75%, 其次为 HBsAg(+) / HBeAg(+) / HBcAb(+) 模式, 阳性率为 56.52%; 这两组模式抗 HBx-d382 阳性率明显高于和 HBsAg(+) / HBeAb(+) / HBcAb(+) 模式 ( $\chi^2$  值分别为 13.85, 20.68;  $P < 0.05$ )。而抗 HBxP 和抗 HBx-d431 阳性率在这些血清学模式之间差异无显著性 ( $P > 0.05$ )。

表 1 慢性 HBV 感染者不同血清学模式 HBx 抗体检测结果(例, %)

组别	n	抗 HBxP	抗 HBx-d382	抗 HBx-d431
HBsAg(+) / HBeAg(+) / HBcAb(+)	46	8(17.39)	26(56.52)	18(39.13)
HBsAg(+) / HBeAb(+) / HBcAb(+)	188	40(21.27)	52(27.66)	98(52.13)
HBsAg(+) / HBcAb(+)	32	6(18.75)	22(68.75)	12(37.50)
阴性	20	0(0)	0(0)	0(0)

### 2.4 肝细胞癌病人血清中抗 HBx 抗体的检测

从表 2 可见, 肝癌组、HBV 组与正常对照组比较, 抗 HBxP、抗 HBx-d382、抗 HBx-d431 抗体阳性率明显高于正常对照组 ( $\chi^2$  值分别为 43.26, 69.23, 80.01;  $P < 0.05$ )。肝癌组与 HBV 组比较, 肝细胞癌病人抗 HBxP、抗 HBx-d382、抗 HBx-d431 抗体阳性率明显增高 ( $\chi^2$  值分别为 103.42, 78.01, 63.12;  $P < 0.05$ )。

表 2 肝细胞癌病人与 HBV 感染者血清中 HBx 抗体检测结果(例, %)

组别	n	抗 HBxP	抗 HBx-d382	抗 HBx-d431
正常对照组	20	0(0)	0(0)	0(0)
肝癌组	84	68(81.0) <sup>a</sup>	78(92.9) <sup>a</sup>	82(97.7) <sup>a</sup>
HBV 组	266	54(20.3) <sup>ab</sup>	100(37.6) <sup>ab</sup>	128(48.1) <sup>ab</sup>

与正常对照组比较, a:  $P < 0.05$ ; 与肝癌组比较, b:  $P < 0.05$

## 3 讨 论

原发性肝细胞癌是世界上最常见的恶性肿瘤之一, 每年大约引起 40 万人死亡。大量流行病学调查表明, 长期慢性乙肝病毒感染是导致 HCC 的主要病因, 且 HBV 感染者发生肝细胞癌的概率大约是非感染者的 100~400 倍<sup>[3]</sup>。感染的 HBV DNA 可整合至肝细胞上, 整合的位点恰好位于 HBx 基因区, 且整合的 HBx 基因经常断裂不全。断裂的 HBx 基因连接在细胞 DNA 上, 转录成融合的蛋白。已有研究

表明, HBx 基因及其编码蛋白与肝细胞癌发生发展密切相关<sup>[4]</sup>。肝癌组织中 HBx 基因缺失型突变体, 表达截短的 HBx 蛋白导致 HBx 功能发生变化, 参与肝细胞的恶性转化<sup>[2,5-6]</sup>, 促进肝癌细胞的增殖<sup>[7]</sup>。我们在前期研究中发现, 肝癌组织中存在 HBx-d382、HBx-d431 缺失型突变体, 这些缺失型突变体能加速 QSG7701 肝细胞恶性转化<sup>[2]</sup>, 促进 LO<sub>2</sub> 肝细胞的增殖和细胞周期素 D1 的表达<sup>[8-9]</sup>。为了进一步研究 HBx-d382、HBx-d431 缺失型突变体在早期诊断肝细胞癌上的意义, 本研究制备了 HBx-d382、HBx-d431 缺失型突变体特异性多肽, 建立了检测 HBx-d382、HBx-d431 缺失型突变体特异性抗体的 ELISA 法, 并对肝细胞癌病人、慢性 HBV 感染者和正常人血清进行检测。研究结果表明, 不同血清学模式的慢性 HBV 感染者抗 HBx-d382 与抗 HBx-d431 特异性抗体阳性率是不一样的。HBsAg(+) / HBcAb(+) 模式抗 HBx-d382 阳性率(68.75%) 和 HBsAg(+) / HBeAg(+) / HBcAb(+) 模式阳性率(56.52%) 明显高于 HBsAg(+) / HBeAb(+) / HBcAb(+) 模式阳性率(27.66%) ( $P < 0.05$ ); HBsAg(+) / HBeAb(+) / HBcAb(+) 模式抗 HBx-d431 阳性率(52.13%) 虽然高于 HBsAg(+) / HBeAg(+) / HBcAb(+) 模式(39.13%) 和 HBsAg(+) / HBcAb(+) 模式(37.50%), 但其与抗 HBxP 一样, 各血清学模式之间阳性率无显著性差异 ( $P > 0.05$ )。这提示抗 HBx-d382 与抗 HBx-d431 (下转第 280 页)

特异性抗体阳性率与 HBV 感染的进程、HBV 血清学模式转变有关。同时本研究还发现,肝细胞癌病人血清中抗 HBx-d382 与抗 HBx-d431 特异性抗体阳性率明显高于慢性 HBV 感染者( $P < 0.05$ ),提示抗 HBx-d382 与抗 HBx-d431 特异性抗体的出现可能与 HCC 发生发展密切相关。

由此可见,检测慢性 HBV 感染者和肝细胞癌病人血清中抗 HBx-d382 与抗 HBx-d431 特异性抗体,对于了解 HBV 感染的进程、HBV 血清学模式转变、肝细胞癌发生发展有非常重要的意义,可以用于 HBV 携带者及慢性乙肝病人的监测。

#### 参考文献:

- [1] Zhu PA, Tan DM, Peng ZT, et al. Polymorphism Analyses of Hepatitis B Virus X Gene in Hepatocellular Carcinoma Patients from Southern [J]. Acta Biochimicaet Biophysica Sinica, 2007, 39(4):265-272.
- [2] 朱平安, 谭德明, 彭忠田, 等. 肝癌组织中 HBx 基因的多态性及突变体对 QSG7701 细胞生物学行为的影响 [J]. 中华肝脏病杂志, 2008, 16(1):7-11.
- [3] Chemin I, Zoulim F. Hepatitis B virus induced hepatocellular carcinoma [J]. Cancer Lett, 2009, 286(1):52-59.
- [4] Moradpour D, Blum HE. Pathogenesis of hepatocellular carcinoma [J]. Eur J Gastroenterol Hepatol, 2005, 17(5):477-483.
- [5] Iavarone M, Trabut JB, Delpuech O, et al. Characterisation of hepatitis B virus X protein mutants in tumour and non-tumour liver cells using laser capture microdissection [J]. J Hepatol, 2003, 39(2):253-261.
- [6] Tu H, Bonura C, Giannini C, et al. Biological impact of natural COOH-terminal deletions of hepatitis B virus X protein in hepatocellular carcinoma tissues [J]. Cancer Res, 2001, 61(21):7803-7810.
- [7] 刘晓红, 朱明华, 曹晓哲, 等. HBx 蛋白羧基端缺失对肝癌细胞生物学行为的影响 [J]. 癌症, 2005, 24(10): 1213-1219.
- [8] Zhang H, Shan CL, Li N, et al. Identification of a natural mutant of HBV X protein truncated 27 amino acids at the COOH terminal and its effect on liver cell proliferation [J]. Acta Pharmacol Sin, 2008, 29 (4):473-480.
- [9] Fu XY, Tan DM, Hou ZH, et al. The effect of miR-338-3p on HBx deletion-mutant (HBxd382) mediated liver-cell proliferation through cyclinD1 regulation [J]. PLoS One, 2012, 7(8):e43204.

(此文编辑:朱雯霞)