

Tran HT-T, Ushijima H, Win KM, Luengrojanakul P, Krishna PS, Gu H, Smirnov AV, Taltavull TC, Sata T, Abe K	High prevalence of the hepatitis B virus pre-S mutant in countries where it is endemic and its relationship with genotypes and chronicity.	J. Clin. Microbiol.	41	5449- 5455	2003
Tran HT-T, Ushijima H, Quang VX, Phuong N, Li T-C, Hayashi S, Lien TX Abe K	Prevalence of hepatitis virus types B through E and genotypic distribution of HBV and HCV in Ho Chi Minh City, Vietnam.	Hepatol. Res.	26	275-280	2000
李 天成、宮村達男、 武田直和	日本におけるE型肝炎	Med. Practice	21	441-444	2004
李 天成、宮村達男、 武田直和	E型肝炎ウイルス感染と増殖のメカニズム	Mebio	20	63-68	2003
李 天成、武田直和、 宮村達男	E型肝炎ウイルス	血液フロンティア	13	605-612	2003
武田直和	E型肝炎	アニムス	29	37-41	2003
武田直和	E型肝炎の基礎知識	保健婦雑誌	59	372-376	2003
武田直和	E型肝炎騒動	インフェクションコントロール	12	1	2003
李 天成、武田直和、 宮村達男	E型肝炎ウイルス粒子と抗体検出系	化学療法の領域	19	327-333	2003
李 天成、武田直和、 宮村達男	E型肝炎	日本臨床	61	640-646	2003

20030110

以降 P.65—P.129までは雑誌／図書等に掲載された論文となります  
ので、P.61—P.63「研究成果の刊行に関する一覧表」をご参照ください。

## E型肝炎検査マニュアル

### 1. 病原体分離

E型肝炎ウイルスが増殖可能な培養細胞系はない。RT-PCRによってHEV遺伝子の検出を行う。增幅領域は図を参照する。

#### ①器具、装置、試薬

マイクロピペット

マイクロチップ

マイクロチューブ

低速遠心機

遺伝子増幅装置

1st PCR センスプライマーHEV-F1 : 5'-TAYCGHAAAYCAAGGHTGGCG-3'

1st PCR アンチセンスプライマーHEV-R2 : 5'-TGYTGGTTRTCRTARTCCTG-3'

2nd PCR センスプライマーHEV-F2 : 5'-GGBGTBGCNGAGGAGGGAGGC-3'

2nd PCR アンチセンスプライマーHEV-R1 : 5'-CGACGAAATYAATTCTGTCG-3'

逆転写酵素

Taq DNA ポリメラーゼ

アガロースゲル電気泳動装置

トランスイルミネータ

RNA 抽出キット

#### ②検体の採取と試料の調製

- ・ 患者の発症直後の血清を採取する。
- ・ RNA抽出キットの説明書に従い、100 μl の血清からRNAを抽出する。
- ・ RNAを10 μlのDWに溶解する。

#### ③検査方法

##### cDNA合成

10 μlのRNAを鋳型に、oligo(dT)<sub>12-18</sub>プライマーかアンチセンスプライマーHEV-R2を用いてcDNAを合成する。

##### 1st PCR

センスプライマーHEV-F1、アンチセンスプライマーHEV-R2を用い、以下の条件でPCRを

行う。545 ベースが増幅されてくる。

96℃, 1 分  
(95℃, 30 秒/55℃, 45 秒/ 72℃, 1 分) × 30 サイクル  
72℃, 7 分, その後 4℃

### 2nd PCR

センスプライマーHEV-F2、アンチセンスプライマーHEV-R1を用い、1st PCRと同じ条件でPCRを行う。338 ベースが増幅されてくる。

### 増幅産物の解析

アガロースゲル電気泳動で増幅産物を分離する。必要に応じ、クローニング、塩基配列決定、分子系統解析を行う。

## 2. 抗体検出 EIAによるE型肝炎の診断

E型肝炎を発症した時点で、E型肝炎ウイルスに対する特異的な血中 IgM 抗体が大量に誘導されている。診断にはこの IgM 抗体の検出が迅速、かつ最も確実な方法である。用いる抗原はORF2のN末端から111アミノ酸を欠失させたフラグメントを組換えバキュロウイルスで発現することによって得られる中空粒子を用いる。

### ①器具および試薬

1. 96 穴平底プレート : IMMULON 2 (Dynatech Laboratories, Inc. USA. catalog# 011-010-3455) 、あるいは MaxiSorp (Nalge NUNC International, Denmark. Catalog#439454) を用いる。
2. コーティング用緩衝液: [Sigma C-3041] で carbonate-bicarbonate 緩衝液 (pH9.6) を調製する。
3. PBS-T : 0.05% Tween20 を含む 10mM PBS を調製する。
4. 1%SM/PBS-T : 1% skim milk (DIFCO catalog#0032-17-3) を含む PBS-T を調製する。
5. 5%SM/PBS : 5% skim milk を含む 10mM PBS を調製する。
6. OPD 用緩衝液 : [Sigma P-4809] で 0.05M phosphate-citrate 緩衝液 (pH5.0) を調製する。
7. OPD 溶液 : [Sigma P-3804] を OPD 用緩衝液に 0.4mg/ml となるように溶解する。

### ②方法

1. 中空粒子をコーティング用緩衝液で 1 µg/ml となるように希釈する。96 穴平底プレ

- ートの各ウェルに 100  $\mu$ l 加え、4°C に一夜置く。
2. 各ウェルの液を除き、150  $\mu$ l の 5%SM/PBS を加える。37°C に 1 時間、あるいは 4°C に一夜置く。
  3. 各ウェルの液を除き、PBS-T で 6 回洗浄する。
  4. 患者血清を 1%SM/PBS-T で 1:200 に希釈し、100  $\mu$ l 加える。37°C に 1 時間置く。
  5. 各ウェルの液を除き、PBS-T で 6 回洗浄する。
  6. 各ウェルに HRP-conjugated goat anti-human IgM ([Cappel catalog#55255] を 1%SM/PBS-T で 1:10,000 に希釈したもの) を 100  $\mu$ l 加える。37°C に 1 時間置く。
  7. 各ウェルの液を除き、PBS-T で 6 回洗浄する。
  8. OPD 溶液に 30% 過酸化水素水を 0.04% (v/v) 加える (OPD 溶液 12.5 ml に対して 30% 過酸化水素水を 5  $\mu$ l 加える)。各ウェルに 100  $\mu$ l 加え、室温に 30 分置く。
  9. 4N 硫酸を各ウェルに 50  $\mu$ l 加え、反応を停止する。
  10. 492nm の吸光度を測定する。

### ③判定

OD 値が 0.2 以上の検体を陽性とする。

## 3. 抗原検出 EIA による E 型肝炎の診断

### ①試薬および器具

1. 96 穴平底プレート : IMMULON 2, Dynatech Laboratories, Inc. USA. catalog# 011-010-3455、あるいは MaxiSorp, (Nalge NUNC International, Denmark. Catalog#439454) を用いる。
2. コーティング用緩衝液: [Sigma C-3041] で carbonate-bicarbonate 緩衝液 (pH9.6) を調製する。
3. PBS-T : 0.05% Tween20 を含む 10mM PBS を調製する。
4. 1%SM/PBS-T : 1% skim milk (DIFCO catalog#0032-17-3) を含む PBS-T を調製する。
5. 5%SM/PBS : 5% skim milk を含む 10mM PBS を調製する。
6. OPD 用緩衝液 : [Sigma P-4809] で 0.05M phosphate-citrate 緩衝液 (pH5.0) を調製する。
7. OPD 溶液 : [Sigma P-3804] を OPD 用緩衝液に 0.4mg/ml となるように溶解する。

### ②方法

1. ウサギプレ血清および組換え中空粒子免疫ウサギ血清をコーティング用緩衝液で 1:10,000 に希釈する。96 穴平底プレートの各ウェルに 100  $\mu$ l 加え、4°C に一夜置く。

2. 各ウェルの液を除き、150  $\mu$ l の 5%SM/PBS を加える。37°Cに 2 時間、あるいは 4°C に一夜置く。
3. 各ウェルの液を除き、PBS-T で 6 回洗浄する。
4. 10%患者便材料の遠心上清を 1%SM/PBS-T で適当に希釀し、100  $\mu$ l 加える。37°C に 1 時間置く。
5. 各ウェルの液を除き、PBS-T で 6 回洗浄する。
6. 組換え中空粒子免疫モルモット血清を 1%SM/PBS-T で 1:10,000 に希釀し、100  $\mu$ l 加える。37°C に 1 時間置く。
7. 各ウェルの液を除き、PBS-T で 6 回洗浄する。
8. 各ウェルに HRP-conjugated rabbit anti-guinea pig IgG ([Cappel catalog#57001] を 1%SM/PBS-T で 1:2,000 に希釀したもの) を 100  $\mu$ l 加える。37°C に 1 時間置く。
9. 各ウェルの液を除き、PBS-T で 6 回洗浄する。
10. OPD 溶液に 30%過酸化水素水を 0.04% (v/v) 加える (OPD 溶液 12.5 ml に対して 30% 過酸化水素水を 5  $\mu$ l 加える)。各ウェルに 100  $\mu$ l 加え、室温に 30 分置く。
11. 4N 硫酸を各ウェルに 50  $\mu$ l 加え、反応を停止する。
12. 492nm の吸光度を測定する。

### ③判定

検体の OD 値が 0.2= or <、かつ、組換え中空粒子免疫ウサギ血清での OD 値とウサギブレ血清での OD 値の比が 2.0= or < の場合、陽性とする。

### (4) 引用文献

1. Li T-C, Shinzawa H, Ishibashi M, Sata M, Kisoone K, Mast EE, Miyamura T, Takeda N: A Empty Virus-like Particle-based Enzyme-linked Immunosorbent Assay for Antibodies to Hepatitis E Virus. *J. Med. Virol.* 2000;62: 327-333.
2. Xing L, Kato K, Li T, Takeda N, Miyamura T, Hammer L, Cheng H: Self-assembled recombinant hepatitis E virus particle is a T=1 dual-domain capsid presenting native virus epitopes. *Virology* 1999;265: 34-45.
3. Li TC, Yamakawa Y, Suzuki K, Tatsumi M, Razak MA, Uchida T, Takeda N, Miyamura T: Expression and self-assembly of empty virus-like particles of hepatitis E virus. *J Virol* 1997;71: 7207-13.

(5) 行政検査依頼先

武田 直和

国立感染症研究所ウイルス第二部第一室

〒208-0011 東京都武蔵村山市学園4-7-1

電話 042-561-0771 内線 357

ファックス 042-561-4729

メール ntakeda@nih.go.jp

(6) 執筆者一覧

李 天成 国立感染症研究所ウイルス第二部

武田 直和 国立感染症研究所ウイルス第二部

# RT-PCRによるHEV遺伝子の増幅

