食品中微生物之檢驗方法—A型肝炎病毒之檢驗 修正草案總說明

「食品中微生物之檢驗方法—A型肝炎病毒之檢驗」自一百零三年六月十六日公告訂定。為加強食品微生物之管理,並依據食品安全衛生管理法第三十八條規定:「各級主管機關執行食品、食品添加物、食品器具、食品容器或包裝及食品用洗潔劑之檢驗,其檢驗方法,經食品檢驗方法諮議會諮議,由中央主管機關定之」,爰擬具「食品中微生物之檢驗方法—A型肝炎病毒之檢驗」修正草案,名稱並修正為「食品微生物之檢驗方法—A型肝炎病毒之檢驗」,其修正要點如下:

- 一、修正中英文名稱。
- 二、「檢驗方法」修正為「real-time RT-PCR 分析之方法」,一併修正「工作環境」、「裝置」、「試藥」、「器具及材料」、「試劑之配製」、「病毒之濃縮」、「病毒 RNA 之抽取」、「正對照組之製備」及「反轉錄反應」,增列「試藥之『即時聚合酶鏈反應用』」、「即時聚合酶鏈反應」及「偽陽性排除試驗」,並刪除「試藥之『聚合酶鏈反應用』」、「第一次聚合酶鏈反應(PCR)」、「第2次 PCR」及「定序及序列比對」。
- 三、「工作環境」、「裝置」、「試藥」、「器具及材料」、「試劑之配製」、「病毒之濃縮」、「病毒 RNA 之抽取」、「正對照組之製備」及「反轉錄反應」,依現有檢驗方法格式修正。

四、增列「參考文獻」及修正「檢驗流程圖」。

五、修正部分文字。

食品中微生物之檢驗方法-A型肝炎病毒之檢驗 修正草案對照表

修正名稱	現行名稱	說明
食品微生物之檢驗方法-A型肝炎	食品中微生物之檢驗方法—A型肝	修正中英文名
病毒之檢驗	炎病毒之檢驗	稱。
Methods of Test for Food	Methods of Test for Food	111
Microorganisms- Test of Hepatitis	Microorganisms- Test of Hepatitis A	
A <u>V</u> irus	virus	
	現行規定	說明
1. 適用範圍:本方法適用於貝類、	1. 適用範圍:本方法適用於貝類、	一、「檢驗方
飲用水及蔬果中A型肝炎病毒之檢	飲用水及蔬果中A型肝炎病毒之檢	法」修正
驗。	驗。	為「 real-
2. 檢驗方法:檢體經RNA萃取後,	2. 檢驗方法:檢體經RNA萃取後,	time RT-
以即時反轉錄聚合酶鏈反應(real-	以反轉錄聚合酶鏈反應(reverse	PCR分析
time reverse transcription	transcription polymerase chain	之方法」,
polymerase chain reaction, <u>real-time</u>	reaction, RT-PCR)之方法。	一併修正
RT-PCR) <u>分析</u> 之方法。	2.1. 工作環境:工作平台須寬敞、	「工作環
2.1. 工作環境:工作平台須寬敞、	潔淨、光線良好。檢體前處理、RT-	境」、「裝
潔淨、光線良好。檢體前處理、檢	PCR試劑配製及PCR等檢驗過程皆	置」、「試
體RNA抽取、real-time RT-PCR試劑		- 藥」、「器
配製及檢驗過程皆需有區隔空間,	2.2. 裝 置 ^(註1)	具及材
避免交叉污染。	2.2.1. 生物安全操作櫃(Biological	料」、「試
2.2. 裝置	safety cabinet, BSC): 第二等級	劑 之 配
2.2.1. 生物安全操作櫃(Biological	(class II)(含)以上者。	製」、「病
safety cabinet, BSC): 第二等級	2.2.2. 高壓滅菌釜。	毒之濃
(class II)(含)以上者。	2.2.3. 冰箱:能維持5±3°C。	縮」、「病
2.2.2. 高壓滅菌釜:可達121℃以上	2.2.4. 冷凍櫃:能維持-30±3°C。	毒RNA之
<u>者</u> 。	2.2.5. 超低溫冷凍櫃:能維持-70±5	抽取」、
2.2.3. 冷藏冷凍設備: 具冷藏及凍	<u>°C ∘</u>	「正對照
<u>結(-20°C及-70°C)功能。</u>	2.2. <u>6</u> . 均質機(Homogenizer)。	組之製
2.2. <u>4</u> . 均質機: SMT pH91,或同級	2.2. <u>7</u> . 天平:最大稱重量為2000 g	備」及「反
<u>品</u> 。	者,靈敏度為0.1g;最大稱重量為	轉 錄 反
2.2. <u>5</u> . 天平:最大稱重量為2000 g	120 g者,靈敏度為1 mg。	應」,增列
者,靈敏度為0.1g;最大稱重量為	2.2. <u>8</u> . 振盪器。	「試藥之
100 g者,靈敏度為1 mg。	2.2. <u>9</u> . 酸鹼度測定儀(pH meter)。	『即時聚
2.2.6. 振盪器。	2.2.10. 紫外燈箱: 具波長312 nm、	合酶鏈反
2.2.7. 酸鹼度測定儀。	<u>365 nm紫外燈。</u>	應用』」、
2.2. <u>8</u> . 微波爐或加熱板(Hot plate)。	2.2. <u>11</u> . 微波爐或加熱板(Hot	「即時聚
2.2.9. 聚合酶鏈反應器:	plate) •	合酶鏈反
GeneAmp® PCR System 9700,或同	2.2. <u>12</u> . 聚合酶鏈反應器:	應」及「偽
級品。	GeneAmp® PCR System 9700,或同	陽性排除
2.2.10. 即時聚合酶鏈反應器:	級品。	試驗」,並
Applied Biosystems QuantStudio TM	2.2. <u>13</u> . 電泳槽 <u>:供DNA電泳用</u> 。	刪除「試
5 Real-Time PCR System,或同級	2.2. <u>14</u> . 加熱振盪器: 具55℃溫控及	藥之『聚
<u>ロロ。</u> 2.2.11 DNIA 歴 : 3.4株 -	振盪功能,且能維持內部溫度溫差	合酶鏈反
2.2. <u>11</u> . <u>DNA</u> 電泳槽。	0.5℃以內者。	應用』」、
2.2.12. 電泳膠片照相裝置。	2.2.15. 微量冷凍離心機	「第一次
2.2. <u>13</u> . 加熱振盪器:具55°C <u>以上</u> 溫		

控及振盪功能者。

2.2.<u>14</u>. 冷凍離心機:可<u>達</u>20000×g 以上,<u>且</u>具4℃<u>以下</u>溫控功能<u>者</u>。

2.2.15. 旋渦混合器。

2.2.16. 抽氣幫浦。

2.2.<u>17</u>. 玻璃過濾器組:直徑為47 mm且可滅菌者。

<u>2.2.18. 旋轉混合器:HulaMixerTM</u> <u>Sample Mixer,或同級品。</u>

2.3. 試藥

2.3.1. 前處理及病毒濃縮用: 氯化 鈉、氯化鉀、甘胺酸(glycine)、氫氧 化鈉、磷酸氫二鈉(Na₂HPO₄)、磷酸 二氫鉀(KH₂PO₄)、聚乙二醇6000 (polyethylene glycol 6000, PEG 6000)、聚乙二醇8000 (polyethylene glycol 8000, PEG 8000)、無菌去離 子水、氯仿、丁醇、硫酸、鹽酸、 硼酸、氯化鎂(MgCl₂·6H₂O)、乙二 酸 胺 2 鈉 (ethylenediaminetetraacetic acid disodium salt, Na₂-EDTA)及三羥甲 某 基 甲 胺 (tris(hydroxymethyl)aminomethane, Tris-base)均採用試藥特級,牛肉萃 取物(beef extract powder)及蛋白腖 (peptone)均採用微生物級,果膠酶 (pectinase from Aspergillus <u>brasiliensis</u> or Aspergillus aculeatus) 採用分子生物分析級。

2.3.2. 病毒RNA抽取用:針對貝類 及飲用水檢體,採用小體積檢液(如 140 μL)病毒RNA抽取之市售套組; 針對蔬果檢體,採用大體積檢液(如 1 mL)病毒RNA抽取之市售套組。 2.3.3. 病毒RNA處理用:去氧核醣 核酸水解酶I (DNase I) 5 U/μL。 2.3.4. 反轉錄反應用:適用於病毒

2.3.4. 反轉錄反應用:適用於病毒RNA反轉錄之市售套組,內含反轉錄酶(reverse transcriptase)、5倍緩衝溶液、10 mM去氧核醣核苷三磷酸(deoxyribonucleoside triphosphate, dNTP)、隨機引子(random-primer)、0.1 M二硫蘇糖醇(dithiothreitol, DTT)及核醣核酸水解酶抑制劑(RNase inhibitor)。

2.3.5. 即時聚合酶鏈反應用:

2.3.5.1. A型肝炎病毒

(標的區域:5'端非轉譯區)

(Microrefrigerated centrifuge): 可供 各式離心管離心使用,可達20000× g以上,並具4℃溫控功能。

2.2.<u>16</u>. 旋渦混合器<u>(Vortex mixer)</u>。 2.2.<u>17</u>. 抽氣幫浦。

2.2.<u>18</u>. 玻璃過濾器組:直徑為47 mm且可滅菌者。

註1:本方法所使用或提及之產品 品牌不代表為同類產品中最好者; 反之,未使用或未提及之產品品牌 亦不代表為同類產品中較差者。 2.3. 試藥

2.3.1. 病毒萃取用: 氯化鈉、氯化 鉀、甘胺酸(glycine)、氫氧化鈉、無 水磷酸氫二鈉(Na₂HPO₄)、磷酸二 氫鉀(KH₂PO₄)、聚乙二醇6000 (polyethylene glycol 6000, PEG 6000)、聚乙二醇8000 (polyethylene glycol 8000, PEG 8000)、氯仿、丁 醇、硫酸、鹽酸、硼酸、氯化鎂 (MgCl₂·6H₂O)、乙二胺四乙酸二鈉 (ethylenediaminetetraacetic disodium salt, Na₂-EDTA)及三羟甲 基 胺 某 烷 (tris(hydroxymethyl)aminomethane, Tris-base)均採試藥特級,牛肉萃取 物(beef extract powder)及蛋白腖 (peptone)均採微生物級,果膠酶 (pectinase from Aspergillus niger or Aspergillus aculeatus)採分子生物 級。

2.3.2. 病毒RNA抽取用:<u>適用於</u>病毒RNA抽取之市售套組<u>,針對蔬果檢體</u>,採用大體積檢液(1 mL)病毒RNA抽取之市售套組。

2.3.3. 病毒RNA處理用:去氧核醣 核酸水解酶I (DNase I) 5 U/μL。

2.3.4. 反轉錄反應用:適用於病毒RNA反轉錄之市售套組,內含反轉錄酶(reverse transcriptase)、5倍緩衝溶液、10 mM去氧核糖核苷三磷酸(deoxyribonucleoside triphosphate,dNTP)、隨機引子(random-primer)、0.1 M二硫蘇糖醇(dithiothreitol,DTT)及核糖核酸水解酶抑制劑(RNase inhibitor)。

2.3.5. 聚合酶鏈反應用:

2.3.5.1. DNA聚合酶: Tag DNA聚合

聚合酶鏈 反 (PCR) 「第2次 PCR L及 「定序 及序列 比對 | 二、「工作環 境」、「裝 置」、「試 藥」、「器 具 及 材 料」、「試 劑之配 製」、「病 毒之濃 縮」、「病 毒RNA之 抽取一、 「正對照 組之製 備及「反 轉錄反 應」,依現 有檢驗方 法格式修 正。

三、増列「參考 文獻」 修正「檢 驗 流 程 圖」。

四、修正部分 文字。 引子F: GAR2F

<u>5'-ATAGGGTAACAGCGGCGAT</u> AT-3'

引子R:GAR1R

<u>5'-CTCAATGCATCCACTGGATG</u> AG-3'

探針P: GARP

<u>5'-(FAM)-AGACAAAAACCATTC</u> <u>AACGCCGGAGG-(BHQ)-3'</u>

PCR增幅產物大小90 bp

<u>2.3.5.2. A型肝炎病毒(偽陽性排除</u> 試驗)

(標的區域:5'端非轉譯區)

引子F: HAVCROF

<u>5'-CCGTTTGCCTAGGCTATAGG</u>CT-3'

引子R: JWCROR

<u>5'-GGAGAGCCCTGGAAGAAAG</u> AAGA-3'

探針P: JWCROP

<u>5'-(FAM)-TGATTTGTAAATATTG</u> <u>ATTCCTGCAG-(BHQ)-3'</u>

PCR增幅產物大小169 bp (陽性反應組)或180 bp (正對照組)^(註1)

註1:正對照組為實驗室培養株 (laboratory strain-HM175/18f),其與 野生株(wild-type strain-HM175)經 序列比對,野生株基因序列在探針 位置有部分鹼基之缺失,故PCR增 幅產物大小不一樣,且野生株無法 被探針所偵測。

2.3.5.3. Real-time PCR Master Mix (適用於 Applied Biosystems QuantStudioTM 5 Real-Time PCR System-fast mode)

本試劑內含real-time PCR所需去氧核醣核苷三磷酸、聚合酶等,使用時添加引子、探針及待測檢體DNA。

2.3.6. 電泳用試藥: Na₂-EDTA、Tris-base、硼酸、6倍電泳指示劑(EZ-Vision® DNA dye as loading buffer,或同級品)及瓊膠(agarose)均採用分子生物分析級試藥。DNA分子量標記物質(DNA molecular weight marker, 100 bp DNA ladder marker)。

2.3.7. 對照用物質: A型肝炎病毒 株 (如 ATCC VR-1402 strain: HM175/18f)。 酶(5 U/μL),內附10倍PCR緩衝溶液(含20 mM氯化鎂),或同級品。
2.3.5.2. 去氧核糖核苷三磷酸(Deoxyribonucleoside triphosphate, dNTP)溶液:含去氧腺苷三磷酸(deoxyadenosine triphosphate, dATP),去氧胞苷三磷酸(deoxycytidine triphosphate, dCTP),去氧息葉嘌呤苷三磷酸(deoxyguanosine triphosphate, dGTP)及去氧胸苷三磷酸(deoxythymidine triphosphate, dTTP)各2.5 mM之溶液。

2.3.5.3. A型肝炎病毒

(標的區域:5端非轉譯區)

引子F: HAV68

<u>5'-TCACCGCCGTTTGCCTAG-3'</u>

引子R: HAV240

<u>5'-GGAGAGCCCTGGAAGAAAG</u>

PCR增幅產物大小173 bp

(標的區域:蛋白質外殼結構基因 VP1/P2A)

引子F: VP1-4

5-CGTTGCTTCCCATGTCAGAG-

引子R: VP1-5

5-GACCTTCCCATAAACTTGTAG -3'

PCR增幅產物大小369 bp

2.3.6. 電泳用試藥: 乙二胺四乙酸二 鈉 (ethylenediaminetetraacetic acid disodium salt, Na₂-EDTA)、溴酚藍(bromophenol blue)、二甲苯藍(xylene cyanol FF)、溴化乙錠(ethidium bromide)、三羟甲基胺基甲烷(tris(hydroxymethyl)aminomethane, Tris-base)、甘油、硼酸及瓊膠(agarose)均採用分子生物分析級試藥。DNA分子量標記物質(DNA molecular weight marker): 100 bp DNA ladder marker。

2.3.7. 對照用物質:A型肝炎病毒。 2.4. 器具及材料^(±2)

2.4.1. 可調式微量分注器: 10 μL、 20 μL、200 μL及1000 μL。

2.4.2. 吸管尖頭(Pipette tips): 10 μL、20 μL、200 μL及1000 μL。

2.4.3. 吸管或自動吸管/吸管尖:已

- 2.4. 器具及材料(註2)
- 2.4.1. 吸管輔助器或微量吸管。
- 2.4.2. 吸管:已滅菌<u>,1 mL</u>吸管應有0.01 mL之刻度<u>;5 mL</u>及10 mL吸管應有0.1 mL之刻度。
- 2.4.<u>3</u>. 吸管尖: <u>已滅菌</u>, 10 μL、20 μL、200 μL及1000 μL。
- 2.4.4. 玻璃或塑膠瓶: 50 mL、100 mL、250 mL、500 mL、1000 mL及2000 mL。
- 2.4.5. 微量離心管: 200 μL、1.5 mL 及2 mL。
- 2.4.6. 離心管:50 mL, PP材質。 2.4.7. 離心過濾管(分子篩):15 mL, 可篩選分子量大於10⁵ <u>Da</u>之物質。
- 2.4.8. 無菌袋: 400 mL, 附濾網。2.4.9. 藥勺、剪刀、小刀及鑷子:可滅菌者。
- 2.4.10. 無菌濾膜: 孔徑0.22 μm, 親水性醋酸纖維膜材質。
- 2.4.11. PCR反應管: 200 μL及500 μL。
- 2.4.12. 電泳膠片製作盤:含製膠用尺梳。
- 註2:使用之塑膠或玻璃器皿均為 無DNase及RNase污染。
- 2.5. 試劑之配製
- 2.5.1. 磷酸鹽緩衝溶液(Phosphate buffered saline, PBS)

稱取氣化納<u>7.7 g</u>、磷酸氫二鈉<u>0.7 g</u> 及磷酸二氫鉀<u>0.2 g</u>,溶於去離子水 1000 mL,<u>以1 N氫氧化鈉溶液調整</u> <u>pH值至7.4</u>,以121℃滅菌15分鐘。 2.5.2. 聚乙二醇6000-氯化鈉(PEG 6000-氯化鈉)溶液

稱取氯化鈉26.4 g,以去離子水溶解使成380 mL,再加入聚乙二醇6000120 g,混勻,以121℃滅菌15分鐘。

2.5.3. 氯仿-丁醇溶液

分別取等體積之氯仿與丁醇,置於 褐色瓶<u>中</u>,混合均勻。

2.5.4. 50 mM硫酸溶液

取硫酸1.39 mL,緩緩加入無菌去離子水200 mL中,再加無菌去離子水 使成500 mL。

2.5.5. 0.5 mM硫酸溶液

- 滅菌<u>。</u>1mL吸管應有0.01 mL之刻 度<u>、</u>5及10 mL吸管應有0.1 mL刻 度。
- 2.4.4. 玻璃或塑膠瓶: 50 mL、100 mL、250 mL、500 mL、1000 mL及2000 mL。
- 2.4.5. 微量離心管: 200 μL、1.5 mL、2 mL。
- 2.4.6. 離心管:50 mL, PP材質。
 2.4.7. 離心過濾管:15 mL, 篩選分子量大於10⁵道爾頓(dolton)之物質。
- 2.4.8. 無菌袋<u>、附濾網之無菌袋</u> (400 mL)。
- 2.4.9. 藥勺、剪刀、小刀及鑷子:可滅菌者。
- 2.4.10. 無菌濾膜:孔徑0.22 μm之
 親水性醋酸纖維膜。
- 2.4.11. PCR反應管: 200 μL及500 μL及96孔反應盤。
- 2.4.12. 電泳膠片製作盤:含製膠用 尺梳。
- 註2:使用之塑膠或玻璃器皿均為 無DNase及RNase污染。

2.5. 試劑之配製

2.5.1. 磷酸鹽緩衝溶液(Phosphate buffered saline, PBS):

稱取氣化鈉76.5 g、無水磷酸氫二鈉7.2 g及磷酸二氫鉀2.1 g,溶於去離子水1000 mL,即為10倍PBS緩衝溶液。取10倍PBS緩衝溶液100 mL,加去離子水使成1000 mL,以121°C滅菌15分鐘,最終pH值為7.4。

2.5.2. 聚乙二醇6000-氯化鈉(PEG 6000-氯化鈉)溶液<u>:</u>

稱取氯化鈉26.4 g,以去離子水溶解使成380 mL,再加入聚乙二醇6000 120 g,混匀,以121℃滅菌15分鐘。

2.5.3. 氯仿-丁醇溶液:

分別取等體積的氣仿與丁醇,置於 褐色瓶,混合均勻。

2.5.4. 50 mM硫酸溶液:

量取硫酸1.39 mL,緩緩加入無菌去離子水200 mL中,再加無菌去離子水使成500 mL。

2.5.5. 0.5 mM硫酸溶液:

取<u>適量50 mM硫酸溶液,以無菌</u>去離子水稀釋100倍。

2.5.6.1 mM氫氧化鈉溶液

稱取氫氧化鈉4g,以無菌去離子水溶解使成100 mL,再以無菌去離子水稀釋1000倍。

2.5.7.6 N鹽酸溶液

取鹽酸50 mL,緩緩加入無菌去離子水80 mL中,再加無菌去離子水 使成100 mL。

2.5.8. 100倍三羟甲基胺基甲烷-乙二胺四乙酸溶液

稱取三羟甲基胺基甲烷12.1 g及乙二胺四乙酸2.9 g,以去離子水80 mL溶解,再以6 N鹽酸溶液調整pH值至8.0,並加去離子水使成100 mL,以121°C滅菌15分鐘。亦可使用市售100倍無菌三羟甲基胺基甲烷-乙二胺四乙酸溶液。

2.5.9. 0.5 M乙二胺四乙酸(EDTA) 溶液

稱取乙二胺四乙酸二鈉186.1g,加去離子水800 mL溶解,再加入氫氧化鈉20g,調整pH值至8.0,並加去離子水使成1000 mL。

2.5.10. 蛋白腺緩衝溶液(Buffer peptone water, BPW)

稱取蛋白腺10g、氯化鈉5g、磷酸 氫二鈉3.5g及磷酸二氫鉀1.5g,以 去離子水溶解使成1000 mL,分裝 於稀釋用容器中,經121℃滅菌15 分鐘,最終pH值為7.2±0.2。

2.5.11. <u>TGBE</u> 緩 衝 溶 液 (Trisglycine-beef extract buffer)

稱取三經甲基氨基甲烷12.1 g、甘胺酸3.8 g及牛肉萃取物10 g,<u>以</u>去離子水<u>溶解</u>使成1000 mL,經121℃滅菌15分鐘,最終pH值為9.5±0.2。2.5.12. 含果膠酶之TGBE緩衝溶液

取TGBE緩衝溶液100 mL,加入果 膠酶Aspergillus <u>brasiliensis</u> 75 unit<u>s</u> 或Aspergillus aculeatus 2850 <u>u</u>nit<u>s</u>, 臨用時配製。

2.5.13. 0.5 倍 TBE <u>緩衝溶液</u> (Trisborate-EDTA buffer)

稱取三羥甲基胺基甲烷54 g及硼酸27.5 g,加入0.5_M EDTA溶液20

量取50 mM硫酸溶液以去離子水稀釋100倍。

2.5.6.1 mM氫氧化鈉溶液:

稱取氫氧化鈉4g,加無菌去離子水 80 mL溶解使成100 mL,再以無菌 去離子水稀釋1000倍。

2.5.7.6N 鹽酸溶液:

量取鹽酸50 mL,緩緩加入無菌去離子水使成100 mL。

2.5.8. 100倍三羟甲基胺基甲烷-乙二胺四乙酸溶液:

稱取三經甲基胺基甲烷12.1 g及乙二胺四乙酸2.9 g,以去離子水80 mL溶解,再以6 N鹽酸溶液調整 pH值至8.0,並加去離子水使成100 mL,以121°C滅菌15分鐘。或使用市售100倍無菌三經甲基胺基甲烷-乙二胺四乙酸溶液。

2.5.9. 0.5 M乙二胺四乙酸(EDTA) 溶液:

稱取乙二胺四乙酸二鈉186.1g,加去離子水800 mL溶解,再加入氫氧化鈉20g,調整pH值至8.0,並加去離子水使成1000 mL。

2.5.10. 蛋白腺緩衝溶液(Buffer peptone water, BPW):

稱取蛋白腺10g、氯化鈉5g、<u>無水</u> 磷酸氫二鈉3.5 g及磷酸二氫鉀1.5 g,<u>溶於</u>去離子水使成1000 mL,分 裝於稀釋用容器中,經121℃滅菌 15分鐘,最終pH值為7.2±0.2。

2.5.11. 三羟甲基氨基甲烷-甘胺酸 -牛肉萃取物緩衝溶液(Tris-glycinebeef extract buffer, TGBE):

稱取三經甲基氨基甲烷12.1 g、甘胺酸3.8 g及牛肉萃取物10 g,<u>溶於</u>去離子水使成1000 mL,經121℃滅菌15分鐘,最終pH值為9.5±0.2。 2.5.12. 含果膠酶之TGBE緩衝溶液:

取TGBE緩衝溶液100 mL,加入果膠酶 Aspergillus <u>niger</u> 75 unit 或 Aspergillus aculeatus 2850 nit,臨用時配製。

2.5.13. 0.5 倍 TBE (Tris-borate-EDTA)緩衝溶液:

稱取三羟甲基胺基甲烷54 g及硼酸27.5 g,加入0.5M EDTA溶液20

mL,再加去離子水溶解使成1000 mL,供作5倍TBE緩衝溶液,或使 用市售5倍TBE緩衝溶液。臨用時 以去離子水將5倍TBE緩衝溶液稀 釋10倍,作為0.5倍TBE緩衝溶液。 2.5.14.3%膠片

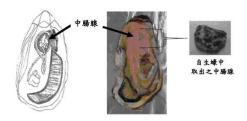
稱取瓊膠<u>3g</u>,加入0.5倍TBE緩衝溶液100 mL,加熱攪拌至瓊膠完全溶解,冷卻至約50℃時,倒入電泳膠片製作盤,並置入適當之尺梳,待膠片凝固後,即可使用。

2.6. 病毒之濃縮

2.6.1. 貝類檢體

2.6.1.1. 貝類檢體處理

貝類外殼用已滅菌小刀或鑷子打開,取出肉質部分並將外套膜及白色組織去除,白色組織儘可能剔除乾淨,留下中腸腺部分,供作檢體,如圖一。



圖一、生蠔中中腸線相對位置圖 2.6.1.2. 中腸腺前處理

取中腸腺1.5g,置於50 mL離心管,加入磷酸鹽緩衝溶液10 mL,將離心管置於冰上,以均質棒進行2段式均質,每段各30秒;續加入氯仿-丁醇溶液6 mL,持續均質30秒,再以磷酸鹽緩衝溶液3 mL沖洗殘留於均質棒上之檢體。將均質後之檢體於4°C旋轉混勻1小時,以12000×g離心20分鐘,取上層液。

2.6.1.3. PEG 6000濃縮處理

取PEG6000-氯化鈉溶液10.5 mL,加至2.6.1.2節上層液中,充分混勻,混合液於4°C持續旋轉混勻過夜。混合液於4°C以12000_×g離心20分鐘,去除上清液,沉澱物加入無菌土離子水約0.5 mL,混合均勻,供作檢液。

2.6.2. 飲用水檢體

2.6.2.1. 大量檢體之病毒濃縮 取檢體100~1000 mL,加入氯化鎂 (最終濃度25 mM),設置一水檢體 mL,再加去離子水溶解使成1000 mL,供作5倍TBE緩衝溶液,或使 用市售5倍TBE緩衝溶液。臨用<u>前</u> 以去離子水將5倍TBE緩衝溶液稀 釋<u>為0.5</u>倍,作為0.5倍TBE緩衝溶 液。

2.5.14. 6倍載入膠片緩衝溶液(6 × gel loading buffer):

稱取溴酚藍25 g及二甲苯藍0.25 g,加入甘油30 mL,再加入無菌去離子水使成100 mL,置於4℃冰箱貯存備用。

2.5.15. 2.5% 膠片:

稱取瓊膠<u>2.5 g</u>,加入0.5倍TBE緩衝溶液100 mL,加熱攪拌至瓊膠完全溶解,冷卻至約50℃時,倒入電泳膠片製作盤,並置入適當之尺梳,待膠片凝固後,即可使用。

2.5.16. 膠片染液:

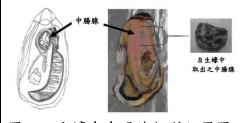
稱取溴化乙錠0.1g,加去離子水10 mL溶解,供作原液 $(10\,mg/mL)$,使用前以去離子水稀釋成 $1\,\mu g/mL$ 。 溴化乙錠為致癌物質,配製時應注意安全。

2.6. 病毒之濃縮

2.6.1. 貝類檢體

2.6.1.1. 貝類檢體處理:

貝類外殼用已滅菌小刀或鑷子打開,取出肉質部分並將外套膜及白色組織去除,白色組織儘可能剔除乾淨,留下中腸腺部分,供作檢體,如圖一。



圖一、生蠔中中腸線相對位置圖 2.6.1.2. 中腸腺前處理<u>:</u>

取中腸腺1.5g,置於50 mL離心管,加入磷酸鹽緩衝溶液10 mL,將離心管置於冰上,以均質棒進行2段式<u>研磨</u>,每段各30秒;續加入氯仿-丁醇溶液6 mL,持續均質30秒,再以磷酸鹽緩衝溶液3 mL沖洗殘留於均質棒上之檢體。將<u>研磨</u>後之檢體於4°C旋轉混合均勻1小時,以轉

過濾裝置(如圖二),將檢體加入過 濾漏斗中,經由真空抽氣,將檢體 通過無菌濾膜,以0.5 mM硫酸溶 200 mL沖洗濾膜,棄沖洗液, 過濾吸引瓶成檢液收集裝置(如配 一之),再以1 mM氫氧化鈉溶液10 mL 洗滌濾膜,收集洗滌液至檢液心 大條濾膜,收集洗滌液至檢 類先加入50 mM硫酸溶液0.1 mL及 100倍三羟甲基胺基甲烷-乙二胺 大條液倒入過濾離心管中,於給 以3000_×g離心20~30分鐘,濃縮至 約0.5 mL以下,將濃縮液吸取至1.5 mL微量離心管中,供作檢液。



圖二、水檢體過濾裝置 圖三、檢液收集裝置 2.6.2.2. 小量檢體之病毒濃縮檢體體積小於100 mL時,將檢體分次倒入<u>過濾</u>離心管,於4°C以3000×g離心20~30分鐘,濃縮至約0.5 mL以下,吸取濃縮液至1.5 mL微量離心管中,供作檢液。

2.6.3. 蔬果類檢體

2.6.3.1. 非軟果類檢體之處理 取小葉菜類、包葉菜類或乾豆苗類 檢體約10g,將其剪碎至約2.5公分 大小;取根菜類或果菜類檢體約25 g,保持其完整性,將檢體分裝至2 管50 mL離心管,加入BPW緩衝溶 液至50 mL刻度;體積較大之檢體 則置入無菌袋中,加入BPW緩衝溶 液100 mL, 於室溫以80 rpm振盪30 分鐘,經附濾網無菌袋濾去殘渣, 吸取沖提液至50 mL離心管,於4℃ 以10000×g離心30分鐘,取上清液 至另一50 mL離心管,加BPW緩衝 溶液至45 mL刻度,再加入PEG 8000 5 g及氯化鈉0.176 g, 充分混 勻,將2管混合液於4℃持續旋轉混 勻過夜。

2.6.3.2. 軟果類檢體之處理取軟果類(如草莓、藍莓或葡萄等)

速12000×g離心20分鐘,取上層液。 2.6.1.3. PEG 6000濃縮處理:

加PEG6000-氯化鈉溶液10.5 mL至2.6.1.2.節上層液中,充份混勻,混合液於4℃持續旋轉混<u>合均</u>勻過夜。混合液於4℃以12000×g以上之轉速進行離心20分鐘,去除上清液,續以市售套組操作抽取病毒RNA。

2.6.2. 飲用水檢體

2.6.2.1. 大量檢體之病毒濃縮: 取檢體100~1000 mL, 加入氯化鎂 (最終濃度25 mM),設置一水檢體 過濾裝置(如圖二),將檢體加入過 **濾漏斗中,經由真空抽氣,將檢體** 通過無菌濾膜,以0.5 mM硫酸溶液 200 mL沖洗濾膜,棄沖洗液,置換 過濾吸引瓶成檢液收集裝置(如圖 三),再以1 mM氫氧化鈉溶液10 mL 洗滌濾膜,收集洗滌液至檢液收集 裝置內之無菌離心管中,該離心管 預先加入50 mM硫酸溶液0.1 mL及 100倍三羟甲基胺基甲烷-乙二胺四 乙酸溶液0.1 mL,取出離心管,將 洗滌液倒入濃縮離心管過濾槽中, 於4°C以3000×g離心20~30分鐘, 濃縮至約0.5 mL以下,將濃縮液吸 取至1.5 mL微量離心管中,供作檢 液。



圖二、水檢體過濾裝置 圖三、檢液收集裝置 2.6.2.2. 小量檢體之病毒濃縮: 檢體體積小於100 mL時,將檢體分次倒入濃縮離心管過濾槽,於4℃以3000×g離心20~30分鐘,濃縮至約0.5 mL以下,吸取濃縮液至1.5 mL微量離心管中,供作檢液。 2.6.3. 蔬果類檢體

2.6.3.1. 非軟果類檢體之處理<u>:</u> 小葉菜類、包葉菜類及乾豆苗類檢 體<u>,取約10g</u>,剪碎為約2.5公分大 小;根菜類<u>、</u>果菜類檢體<u>,取</u>約25 g,保持完整性,將檢體分裝至2管 50 mL離心管,加入BPW緩衝溶液 檢體約25 g,保持其完整性,小顆 軟果分裝至2管50 mL離心管,分別 加入含果膠酶之TGBE緩衝溶液至 50 mL刻度;大顆軟果則置入無菌 袋中,加入含果膠酶之TGBE緩衝溶液100 mL,於室溫以80 rpm振盪 30分鐘,經附濾網無菌袋濾去管, 沒取沖提液至50 mL離心管,加TGBE 緩衝溶液至45 mL刻度,以6 N鹽酸 溶液至另一50 mL離心管,加TGBE 緩衝溶液至45 mL刻度,以6 N鹽酸 溶液質調整pH值至7.0,再加入PEG 8000 5 g及氯化鈉0.176 g,充分混 勻 過夜。

2.6.3.3. 檢液之調製

將2.6.3.1或2.6.3.2節之2管混合液於4℃以10000_×g離心30分鐘,緩慢去除上清液,於第1管加入PBS 3 mL,反覆沖洗離心管內側及沉澱物,並旋渦混合20秒,於4℃以10000_×g離心1分鐘,將沖洗液吸至第2管,重複第1管之步驟,得每一檢體PBS沖洗液約5-6 mL,加入等體積之氣仿-丁醇溶液,旋渦混勻後,於室溫靜置5分鐘,於4℃以10000_×g離心15分鐘,取上清液,供作檢液。

2.7. 病毒RNA之抽取

針對貝類檢體,取2.6.1.3節之檢液, 針對飲用水檢體,則取2.6.2.1及 2.6.2.2節之檢液,依小體積檢液(如 140 μL)病毒RNA抽取之市售套組 操作說明步驟抽取病毒RNA,抽取 之病毒RNA收集至已滅菌之1.5 mL離心管中,供作病毒RNA溶液。 針對蔬果類檢體,取2.6.3.3節之檢 液,依大體積檢液(如1 mL)病毒 RNA抽取之市售套組操作說明步 驟抽取病毒RNA,將抽取之病毒 RNA收集至已滅菌之1.5 mL離心 管中,供作病毒RNA溶液。

2.8. 正對照組之製備

貝類檢體取中腸腺1.5g,添加<u>對照</u>用物質(A型肝炎病毒株)約500 PFU以上;飲用水檢體則每mL水檢體添加對照用物質約5 PFU以上; 蔬果檢體先進行裁切與裝袋(管)步 至50 mL刻度;體積較大之檢體則置入無菌袋中,加入BPW緩衝溶液100 mL,於室溫以80 rpm<u>均勻</u>振盪30分鐘,經附濾網無菌袋濾去殘渣,吸取沖提液至50 mL離心管,於4°C以10000×g離心30分鐘,取上清液至另一50 mL離心管,加BPW緩衝溶液至45 mL刻度,再加入PEG 8000 5 g及氯化鈉0.176 g,充分混勻,混合液於4°C持續旋轉均勻過夜。

2.6.3.2. 軟果類檢體之處理:

取軟果類(如草莓、藍莓、葡萄)檢體約25 g,保持完整性,小顆軟果分裝至2管50 mL離心管,分別加入含果膠酶之TGBE緩衝溶液至50 mL刻度;大顆軟果則置入無菌袋中,加入含果膠酶之TGBE緩衝溶液至50 mL並為100 mL,於室溫以80 rpm均匀振盪30分鐘,經附濾網無菌袋濾去殘,經附濾網無菌袋濾法管,於4°C以10000×g離心30分鐘,取上清液至另一50 mL離心管,加TGBE緩衝溶液至45 mL刻度,調整pH值至7.0,再加入PEG 8000 5 g及氯化鈉0.176 g,充分混匀,混合液於4°C持續旋轉均勻過夜。

2.6.3.3. 檢液之調製:

取2.6.3.1.或2.6.3.2.節之混合液,每一檢體各2管,於4°C以轉速10000×g離心30分鐘,緩慢倒除上清液,檢體第1管加入PBS 3 mL反覆沖洗離心管內側及沉澱物,並以旋渦混合器震盪20秒,於4°C以轉速10000×g離心1分鐘,將沖洗液吸至檢體第2管,重複第1管之步驟,得每一檢體PBS沖洗液約5-6 mL,加入等體積之氯仿-丁醇溶液,以旋渦混合器混合均匀後,室溫靜置5分鐘,於4°C以轉速10000×g離心15分鐘,取上清液供作檢液。

2.7. 病毒RNA之抽取:

針對貝類檢體,取2.6.1.3.節檢液<u>沉</u> <u>澱物</u>,針對飲用水檢體,則取 2.6.2.1.及2.6.2.2.節之<u>病毒濃縮液</u>,依市售套組操作說明步驟抽取病毒RNA,抽取之病毒RNA收集至已滅菌之1.5 mL離心管,供作病毒

驟,<u>加入BPW緩衝溶液</u>或含果膠酶 之TGBE緩衝溶液,<u>再</u>添加<u>對照用</u> 物質約50 PFU以上;將上述檢體分 別依2.6及2.7節,抽取病毒RNA,供 作正對照組。

2.9. 以DNase I處理病毒RNA溶液 2.9.1. 取微量離心管,依下表配製混合液。

病毒RNA溶液	24.0 μL
10倍緩衝溶液	3.0 μL
無菌去離子水	1.0 μL
DNase I (5 U/μL)	2.0 μL
總體積	30.0 μL

2.9.2. 混合液於37℃反應30分鐘, 續以75℃反應5分鐘後,立即移置 冰浴中,即為經DNaseI處理之RNA 溶液,供反轉錄反應用。

2.10. 反轉錄反應^(註3)

2.10.1. 取<u>PCR反應管</u>,依下表配製 混合液。

病毒RNA溶液	5.0 μL
5倍TBE緩衝溶液	5.0 μL
10 mM dNTP	4.0 μL
25 mM氯化鎂溶液	5.0 μL
隨機引子(3 μg/μL)	1.3 μL
0.1 M DTT	2.5 μL
核糖核酸水解酶抑制	1.4 μL
劑(40 U/μL)	
反轉錄酶(200 U/μL)	0.8 μL
總體積	25.0 μL

註3:本方法所提之酵素或套組可 參考使用市售套組,並依其產品說 明執行。

2.10.2. 混合液配製完成後,<u>移入</u> <u>PCR反應器</u>,依下表條件進行反轉 錄反應^(註4),同時另執行正反應對照 組(添加對照用物質)及負反應對照 組(無菌去離子水)。反應完畢立即 移置冰浴中,此為cDNA產物,供即 時聚合酶鏈反應用。

步驟	溫度(℃)	時間(min)
	25	10
反轉錄	50	50
	85	15

註4:對於同一管RNA,應至少進行 二重複反轉錄反應。

2.11. 即時聚合酶鏈反應(real-time PCR)

RNA溶液。針對蔬果類檢體,取 2.6.3.3.節之檢液依大體積檢液(1 mL)病毒RNA抽取之市售套組操作說明步驟抽取病毒RNA,並以同一核酸親和性管柱反覆過濾濃縮濾液中之病毒RNA,再以無菌去離子水100~200 μL回溶病毒RNA,供作病毒RNA溶液。

2.8. 正對照組病毒添加:

貝類檢體取中腸腺1.5g,添加<u>正對照病毒株約10⁴ PCR Unit</u>;飲用水檢體則每mL水檢體添加<u>10² PCR Unit</u>;蔬果檢體,另取同類檢體作為添加對照組,檢體同時與待測檢體進行裁切與裝袋(管)步驟,在BPW或含果膠酶之TGBE緩衝溶液震盪洗滌步驟前,先添加之正對照病毒株10³ PCR Unit,依2.6.及2.7.節,抽取病毒RNA,供作正對照組。2.9. 以DNase I處理病毒RNA溶液:2.9.1. 取微量離心管,依下表配製混合液:

病毒RNA溶液	24.0 μL
10倍緩衝溶液	3.0 µL
無菌去離子水	1.0 μL
DNase I (5 U/μL)	2.0 μL
總體積	30.0 μL

2.9.2. 混合液於37℃反應30分鐘, 續以75℃反應5分鐘後,立即移置 冰浴中,即為經DNase I處理之RNA 溶液,供反轉錄反應用。

2.10. 反轉錄反應:

2.10.1. 取微量離心管,依下表配製混合液:

病毒RNA溶液	5.0 μL
5倍TBE緩衝溶液	5.0 μL
10 mM dNTP	4.0 μL
25 mM氯化鎂溶液	5.0 μL
隨機引子(3 μg/μL)	1.3 μL
0.1 M DTT	2.5 μL
核糖核酸水解酶抑制	1.4 μL
劑(40 U/μL)	
反轉錄酶(200 U/μL)	0.8 μL
總體積	25.0 μL

2.10.2. 混合液配製完成後,依下表條件進行反轉錄反應^(±3):

步驟	溫度(℃)	時間(min)
反轉錄	25	10

2.11.1.	取PCR反應管,依下表	於冰
浴中配	L製real-time PCR溶液。	

<u>5 μM引子F^(±5)</u>	<u>1.0 μL</u>
<u>5 μM引子R^(±5)</u>	<u>1.0 μL</u>
<u>5 μΜ探針P^(±5)</u>	<u>1.0 μL</u>
2倍real-time PCR	<u>10.0 μL</u>
Mastr Mix	
cDNA產物 ^(註6)	<u>2.0 μL</u>
無菌去離子水	<u>5.0 μL</u>
<u>總體積</u>	<u>20.0 μL</u>

 註5:A型肝炎病毒之檢驗,採用引

 子
 對
 及
 探
 針
 為

 GAR2F/GAR1R/GARP。

註6:對於同一管cDNA,應至少進 行二重複real-time PCR。

2.11.2. Real-time PCR溶液配製完成後,移入real-time PCR反應器,依下表條件進行反應。同時另執行正反應對照組(添加對照用物質)及負反應對照組(無菌去離子水)。

步驟	溫度	時間
	(°C)	(sec)
1. 熱活化	<u>95</u>	<u>20</u>
2. 最初變性	<u>95</u>	<u>3</u>
3. 黏接、延展	<u>60</u>	<u>30</u>
步驟2至步驟3,	共進行50	個循環
<u> 反應</u>		

2.11.3. Real-time PCR螢光分析 檢體cDNA經real-time PCR反應後, 直接從real-time PCR反應器上之螢 幕觀察探針所產生之螢光增幅曲 線,即可判讀反應結果。

2.11.4. 結果判讀

檢體cDNA之real-time PCR螢光增幅曲線圖與正反應對照組螢光增幅曲線圖進行相互比對,當正反應對照組有螢光增幅曲線,即為有效對照組無螢光增幅曲線,即為有效試驗。當檢體之real-time PCR反應及正反應對照組real-time PCR反應同時有螢光增幅曲線,即確認該檢體含有A型肝炎病毒之核酸。同一管cDNA之二重複檢驗,二重複結果皆為陰性時,檢驗結果為陰性;若任一次結果為陽性,視為檢驗結果為陽性。若檢驗結果為陽性,為排除此陽性結果有正對照組病毒污染之疑慮,應進行偽陽性排除試

50	50
85	15

反應完畢立即移置冰浴中,此為 cDNA產物,供聚合酶鏈反應用。 註3:對於同一管RNA,應至少進行 二重複反轉錄反應。

2.11. 第一次聚合酶鏈反應(PCR): 2.11.1. 取微量離心管,依下表配製 第一次PCR混合液:

cDNA產物	<u>5.0 μL</u>
10倍PCR緩衝溶液(含	<u>5.0 μL</u>
20 mM氯化鎂)	
2.5 mM dNTP	<u>4.0 μL</u>
10 μM 引子F (^{i±4)}	<u>1.0 μL</u>
10 μM 引子R (註4)	<u>1.0 μL</u>
DNA聚合酶(5 U/μL)	<u>0.5 μL</u>
無菌去離子水	33.5 μL
<u>總體積</u>	<u>50.0 μL</u>

<u>it4:檢測A型肝炎病毒,採引子對</u> <u>HAV68/HAV240及VP1-4/VP1-5。</u> <u>2.11.2. 混合液配製後,依下表條件</u> 進行PCR:

步驟	溫度	時間
1.最初變性	<u>95°C</u>	4 min
2.變性	<u>95°C</u>	30 sec
3.黏接	<u>50°C</u>	<u>30 sec</u>
4.延展	<u>72°C</u>	<u>1 min</u>
步驟2至步驟4,	共進行40	個循環
反應。		

<u>5.最終延展</u> <u>72℃</u> <u>7 min</u> 2.11.3. 膠片電泳分析:

取適量之6倍載入膠片緩衝溶液, 分別與DNA分子量標記物質、無菌 去離子水(空白組)及PCR增幅產物 混合均匀,注入2.5% 膠片孔中,以 50或100伏特電壓進行電泳。電泳 後之膠片置入膠片染液中染色約 10分鐘後,續置入水中漂洗及褪 染,再以紫外光照射觀察是否有明 顯之DNA螢光帶,並判讀結果。當 檢體中含有A型肝炎病毒時,引子 HAV68/HAV240在173 bp位置、引 子VP1-4/VP1-5在369 bp位置上應 各有一明顯DNA螢光帶。當第一次 聚合酶鏈反應結果無明顯DNA螢 光带時,應續進行第二次PCR,每 次反應皆應有正對照組及空白組, 正對照組添加A型肝炎病毒,空白

驗。

2.12. 偽陽性排除試驗 (HAV Control Exclusion Assay)

石 BO X Tour time T CICATX		
<u>5 μM引子F^(註7)</u>	<u>1.0 μL</u>	
<u>5 μM引子R^(註7)</u>	<u>1.0 μL</u>	
<u>5 μΜ探針P^(註7)</u>	<u>1.0 μL</u>	
2倍real-time PCR	<u>10.0 μL</u>	
Mastr Mix		
cDNA產物 ^(註8)	<u>2.0 μL</u>	
無菌去離子水	<u>5.0 μL</u>	
總體積	<u>20.0 μL</u>	

註7:採用引子對及探針為 HAVCROF/JWCROR/JWCROP。

註8:取real-time PCR陽性反應之檢 體cDNA。對於同一管cDNA,應至 少進行二重複real-time PCR。

2.12.2. Real-time PCR溶液配製完成後,移入real-time PCR反應器,依下表條件進行反應。同時另執行正反應對照組(添加對照用物質)及負反應對照組(無菌去離子水)。

步驟	溫度	時間
	(°C)	(sec)
1. 熱活化	<u>95</u>	<u>20</u>
2. 最初變性	<u>95</u>	<u>3</u>
3. 黏接、延展	<u>60</u>	<u>30</u>
步驟2至步驟3,共	性 進行50	個循環
反應		

2.12.3. Real-PCR 螢光分析

檢體cDNA經real-time PCR反應後, 直接從real-time PCR反應器上之螢 幕觀察探針所產生之螢光增幅曲 線,即可判讀反應結果。

2.12.4. 結果判讀

 組為無菌去離子水。

2.12. 第二次PCR:

2.12.1. 取微量離心管,依下表配製 第二次PCR混合液:

第一次PCR產物之稀 釋溶液 ^(±5)	<u>5.0 μL</u>
<u>样俗权 </u>	5.0 μL
20 mM 氯化鎂)	<u>3.0 μL</u>
2.5 mM dNTP	4.0 μL
10 µM 引子F (#6)	1.0 μL
10 μM 引子R (±6)	<u>1.0 μL</u>
DNA聚合酶(5 U/μL)	<u>0.5 μL</u>
無菌去離子水	<u>33.5 μL</u>
總體積	<u>50.0 μL</u>

註5:第一次PCR產物建議以10至 20倍無菌去離子水進行稀釋,供作 第二次PCR反應DNA模板。

註6:檢測A型肝炎病毒,採引子對 HAV68/HAV240及VP1-4/VP1-5。 2.12.2. 混合液配製後依下表條件

進行PCR:

步驟	溫度	時間
1.最初變性	<u>95°C</u>	4 min
2.變性	<u>95°C</u>	<u>30 sec</u>
3.黏接	<u>60°C</u>	<u>30 sec</u>
4.延展	<u>72°C</u>	<u>1 min</u>
步驟2至步驟4	· 共進行40	個循環
反應。		

5.最終延展 72°C 7 min 2.12.3. 膠片電泳分析及結果判讀:依2.11.3.節步驟進行膠片電泳分析及結果判讀。當檢體中含有A型肝炎病毒時,引子HAV68/HAV240在173 bp位置、引子VP1-4/VP1-5在369 bp位置上應各有一明顯DNA螢光帶。每次反應皆應有正對照組及空白組,正對照組添加A型肝炎病毒,空白組為無菌去離子水。

2.12.4. 定序及序列比對:

依2.12.3.節,於膠片電泳確認PCR 產物後定序。取得定序結果,將序 列上載至美國國家衛生院NCBI Blast網頁,與GenBank資料庫做序 列比對,以確認A型肝炎病毒。同 一管RNA之二重複檢驗,若任一次 之結果為陽性時,視為檢驗結果陽 性;二重複之結果皆為陰性時,檢 驗結果為陰性。 real-time PCR反應及正反應對照組同時有螢光增幅曲線,即表示該檢體所含A型肝炎病毒無法排除有正對照組病毒污染之疑慮。

2.12.5. 偽陽性排除試驗之膠片電 冰分析^(it9)

2.12.5.1. 取適量之6倍電泳指示劑,分別與無菌去離子水(空白組)及PCR增幅產物混合均勻,注入3%膠片孔,以100伏特電壓進行電泳。同時另取DNA分子量標記物質進行電泳,作為PCR增幅產物大小之判別與計算依據。取出電泳後之膠體,置於照相裝置,以紫外光照射觀察是否有明顯之DNA螢光帶,照相並判讀結果。同時另測試正反應及負反應對照組。

註9:此步驟可視需要執行,以確認 PCR增幅產物之大小。

2.12.5.2. 結果判讀

檢體cDNA溶液之PCR增幅產物電 泳結果,須與正反應對照組及DNA 分子量標記物質之電泳結果進行 相互比對,當負反應對照組無PCR 增幅產物,且經由DNA分子量標記 物質估算正反應對照組有預期增 幅產物(180 bp),即為有效試驗。當 檢體未出現PCR增幅產物,則視為 陰性,若出現PCR增幅產物為169 bp,即判定該檢體含有A型肝炎病 毒(野生株)且可排除正對照組病毒 (實驗培養株)汙染之疑慮。同一管 cDNA之二重複檢驗,二重複結果 皆為陰性時,檢驗結果為陰性;若 任一次結果為陽性,視為檢驗結果 陽性。

附註:本方法反應條件分析不適 時,可依所使用之儀器,設定適合 之反應條件。

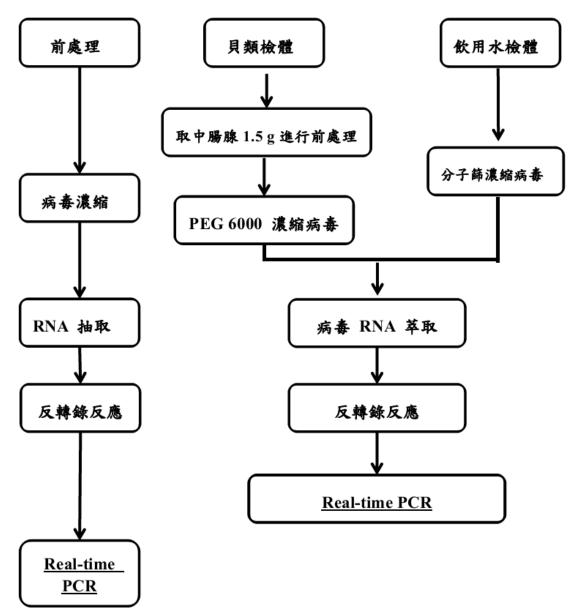
參考文獻

Williams-Woods, J., Rodriguez, R., Marchant, J., Swinford, A. and Burkhardt III, W. 2022. Chapter 26: Concentration, extraction and detection of enteric viruses from food. Bacteriological Analytical Manual.

[https://www.fda.gov/food/laborator y-methods-food/bam-chapter-26附註:本方法反應條件分析不適 時,可依所使用之儀器,設定適合 之反應條件。

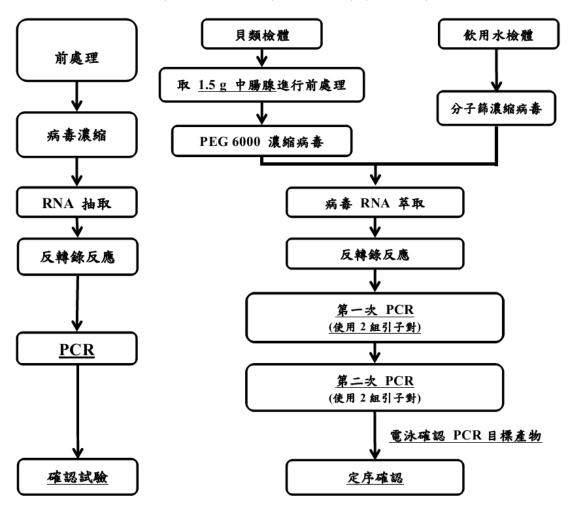
and-appendices-concentration-	
extraction-and-detection-enteric-	
viruses-food].	

檢驗流程圖(貝類及飲用水)(修正後)

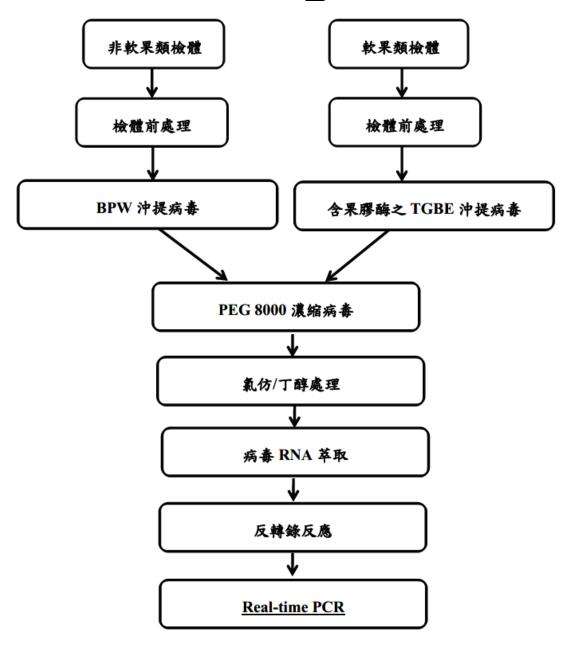


修正說明:檢驗方法由 RT-PCR 修正為 real-time RT-PCR。

現行檢驗流程圖(貝類及水)(修正前)



檢驗流程圖 (蔬果類) (修正後)



修正說明:檢驗方法由 RT-PCR 修正為 real-time RT-PCR。

現行檢驗流程圖 (蔬果) (修正前)

