食品中黴菌毒素檢驗方法-棒麴毒素之檢驗修正 總說明

為加強食品中污染物質及毒素之管理,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」,本次修正主要係刪除酵素水解步驟,並改以液相層析串聯質譜儀進行檢測,並配合「食品中污染物質及毒素衛生標準」訂有其他食品中總棒麴毒素之限量標準,爰修正「食品中黴菌毒素檢驗方法一棒麴毒素之檢驗」,名稱並修正為「食品中真菌毒素檢驗方法一棒麴毒素之檢驗」,其修正要點如下:

- 一、修正中文名稱。
- 二、「適用範圍」增列蘋果醋。
- 三、「檢驗方法」改以液相層析串聯質譜儀進行檢測。
- 四、「裝置」增列「液相層析串聯質譜儀」,另刪除「高效液相層析儀」、「水平式振盪水浴」、「減壓濃縮裝置」及「酸鹼度測定儀」。
- 五、「試藥」增列「棒麴毒素-¹³C₇同位素內部標準品」,另刪除「甘油」 及「果膠酶」。
- 六、「器具及材料」增列「容量瓶」,修正「濾膜」孔徑,另刪除「50 mL 離心管」、「濃縮瓶」及「濾紙」。
- 七、「試劑之調製」增列「25%乙腈溶液」,另刪除「pH4.0 醋酸溶液」、「50%甘油溶液」及「果膠酶溶液」。
- 八、修正「移動相溶液之調製」、「標準溶液之配製」、「檢液之調製」、「鑑別試驗及含量測定」及「參考文獻」。
- 九、增列「內部標準溶液之配製」、「標準曲線之製作」及「參考層析圖譜」。
- 十、增修訂部分文字。

食品中黴菌毒素檢驗方法-棒麴毒素之檢驗修正對照表

修正名稱	現行名稱	說明
食品中 <u>真</u> 菌毒素檢驗方法-棒麴	食品中 <u>黴</u> 菌毒素檢驗方法-棒麴	修正中文名稱。
毒素之檢驗	毒素之檢驗	
Method of Test for Mycotoxins in	Method of Test for Mycotoxins in	
Foods- Test of Patulin	Foods Test of Patulin	
修正規定	現行規定	說明
1. 適用範圍:本檢驗方法適用於	1. 適用範圍:本檢驗方法適用於	一、「適用範圍」
蘋果汁、蘋果泥、 <u>蘋果醋、</u> 嬰幼兒	蘋果汁、蘋果泥、嬰幼兒副食品及	增列蘋果
副食品及供嬰幼兒食用之蘋果汁	供嬰幼兒食用之蘋果汁及蘋果	醋。
及蘋果泥、熟漬蘋果等製品中棒	泥、熟漬蘋果等 <u>固態蘋果</u> 製品中	二、「檢驗方法」
麴毒素(patulin)之檢驗。	棒麴毒素(patulin)之檢驗。	改以液相層
2. 檢驗方法:檢體經萃取後,以	2. 檢驗方法:檢體經酵素水解及	析串聯質譜
液相層析串聯質譜儀(liquid	萃取後,以 <u>高效液相層析儀(high</u>	儀進行檢
chromatograph/tandem mass	performance liquid chromatograph,	測。
spectrometer, LC-MS/MS)分析之	HPLC)分析之方法。	三「裝置」增列
方法。	2.1. 裝置:	「液相層析
2.1. 裝置:	2.1.1. <u>高效液相層析儀</u> :	串聯質譜
2.1.1. 液相層析串聯質譜儀:	2.1.1.1. 檢出器:光二極體陣列檢	儀」,另刪除
2.1.1.1. 離子源:電灑離子化	出器(photodiode array detector)。	「高效液相
(electrospray ionization, ESI) •	2.1.1.2. 層析管: <u>Inertsil ODS-2</u> ,	層析儀」、
2.1.1.2. 層析管: <u>ACQUITY UPLC</u>	<u>5 μm, 內徑4.6 mm×15 cm</u> , 或同	「水平式振
BEH C18, 1.7 μm, 內徑2.1 mm×	級品。	盪水浴」、
10 cm,或同級品。	2.1.2. 攪拌均質器(Blender)。	「減壓濃縮
2.1.2. 攪拌均質器(Blender)。	2.1.3. 旋渦混合器(Vortex mixer)。	裝置」及「酸
2.1.3. 旋渦混合器(Vortex mixer)。	2.1.4. 水平式振盪水浴(Horizontal	鹼度測定
2.1. <u>4</u> . 振盪器(Shaker)。	shaking bath):能維持水溫溫差在	儀」。
2.1. <u>5</u> . 離心機(Centrifuge):可達	<u>±1°C以內者。</u>	四、「試藥」增列
2000×g以上者。	2.1. <u>5</u> . 振盪器(Shaker)。	「棒麴毒素
2.1. <u>6</u> . 氦 氣 濃 縮 裝 置 (Nitrogen		- ¹³ C ₇ 同位素
evaporator) °	2000 ×g以上者。	內部標準
2.1.7. 超音波振盪器	2.1.7. 減壓濃縮裝置 (Rotary	品」,另刪除
(Ultrasonicator) °	evaporator) °	「甘油」及
2.2. 試藥:乙腈及乙酸乙酯均採	2.1. <u>8</u> . 氦 氣 濃 縮 裝 置 (Nitrogen	「果膠酶」。
用液相層析級;無水硫酸鈉、冰醋	evaporator) °	五、「器具及材
酸及碳酸鈉均採用試藥特級;去	2.1. <u>9</u> . 超音波振盪器	料」增列「容
離子水(比電阻於25℃可達18	(Ultrasonicator) •	量瓶」,修正
MΩ·cm以上);棒麴毒素對照用標	2.1.10. 酸鹼度測定儀(pH meter)。	「濾膜」孔
準品 <u>;棒麴毒素-¹³C₇ (patulin-¹³C₇)</u>	2.2. 試藥: 乙腈及乙酸乙酯均採	徑,另刪除
同位素內部標準品(25 μg/mL in	用液相層析級;無水硫酸鈉、醋	「50 mL 離
acetonitrile) °	酸、碳酸鈉及甘油均採用試藥特	心管」、「濃
2.3. 器具及材料:	級; <u>果膠酶(pectinase, 16 U/mg);</u>	縮瓶」及「濾
2.3.1. 離心管:15 mL, PP材質。	去離子水(比電阻於25℃可達18	

- 2.3.2. 容量瓶:50 mL。
- 2.3.3. 濾膜:孔徑<u>0.2</u> μm, PVDF材 質。
- 2.4. 試劑之調製:
- 2.4.1. 1.5%碳酸鈉溶液:

稱取碳酸鈉1.5 g,以去離子水溶解使成100 mL。

2.4.2. 25% 乙腈溶液:

取乙腈25 mL,加去離子水使成 100 mL。

- 2.5. 移動相溶液之調製:
- 2.5.1. 移動相溶液A:

取冰醋酸1 mL,加去離子水使成 1000 mL,以濾膜過濾,取濾液供 作移動相溶液A。

2.5.2. 移動相溶液B:

取冰醋酸1 mL,加乙腈使成1000 mL,以濾膜過濾,取濾液供作移動相溶液B。

2.6. 內部標準溶液之配製:

取適量棒麴毒素-¹³C₇同位素內部 標準品,以乙腈稀釋至1 μg/mL, 供作內部標準溶液,冷凍避光貯 存。

2.7. 標準溶液之配製:

取棒麴毒素對照用標準品約5 mg,精確稱定,以<u>乙腈</u>溶解並定容至50 mL,作為標準原液,冷凍避光貯存。臨用時取適量標準原液及內部標準溶液混合,以25%乙腈溶液稀釋至5~250 ng/mL(含內部標準品濃度50 ng/mL),供作標準溶液(^(±)。

註:標準溶液若存放超過一週,需重新配製。

2.8. 檢液之調製:

將檢體均質混勻,嬰幼兒食品依標籤指示之比例調配檢體,取約2g,精確稱定,置於離心管中,加入內部標準溶液50μL、去離子水2mL及乙酸乙酯4mL,振盪1分鐘,以2000×g離心3分鐘。收集上層液,下層液加入乙酸乙酯4mL,重複上述萃取步驟。合併上層液,

MΩ·cm以上);棒麴毒素對照用標準品。

2.3. 器具及材料:

2.3.1. 離心管:15 mL及50 mL, PP 材質。

2.3.2. 濃縮瓶: 100 mL。

2.3.3. 濾膜:孔徑<u>0.45</u> μm, PVDF 材質。

<u>2.3.4. 濾紙: Whatman No. 4,直徑</u> 11 cm,或同級品。

2.4. 試劑之調製:

2.4.1. 1.5%碳酸鈉溶液:

稱取碳酸鈉1.5 g,以去離子水溶解使成100 mL。

2.4.2. pH 4.0醋酸溶液:

取去離子水100 mL,以醋酸調整 pH值至4.0。

2.4.3. 50%甘油溶液:

取甘油5 mL,加去離子水使成10 mL。

2.4.4.果膠酶溶液:

稱取適量果膠酶以50%甘油溶液 稀釋至1.4 U/mg。

2.5. 移動相溶液之調製:

取去離子水與乙腈以9:1 (v/v)之 比例混勻,經濾膜過濾,取濾液供 作移動相溶液。

2.6. 標準溶液之配製:

取棒麴毒素對照用標準品約5 mg,精確稱定,以<u>乙酸乙酯</u>溶解並定容至50 mL,作為標準原液,冷<u>藏</u>貯存。臨用時取適量標準原液,於40°C以氮氣吹乾,再以pH 4.0 醋酸溶液溶解並稀釋至50~500 ng/mL,供作標準溶液^(±)。註:標準溶液若存放超過一週,需重新配製。

2.7. 檢液之調製:

將檢體均質混勻,嬰幼兒食品依標籤指示之比例調配檢體,取約5g,精確稱定,置於50mL離心管中,加入果膠酶75μL及去離子水5mL,於40℃水浴反應2小時。加入乙酸乙酯10mL,振盪1分鐘,以

紙」。

六、「試劑之調 製」增列 「25%乙腈 溶液 , 另刪 除「pH 4.0 醋酸溶液 \ 「50%甘油 溶液、及「果 膠酶溶液 |。 七、修正「移動 相溶液之調 製」、「標準 溶液之配 製」、「檢液 之調製 、 「鑑別試驗 及含量測 定」及「參考 文獻」。

加入1.5%碳酸鈉溶液<u>0.8</u> mL,振 盪1分鐘,以2000×g離心3分鐘, 收集上層液,下層液加入乙酸乙 酯2mL,振盪1分鐘,以2000×g離 心3分鐘。合併上層液,加入無水 硫酸鈉1g,旋渦混合30秒,以2000 ×g離心3分鐘,收集上層液,殘留 物加入乙酸乙酯2 mL,重複上述 萃取步驟。合併上層液,於40°C以 氮氣吹乾,殘留物加入25%乙腈溶 液1 mL,旋渦混合30秒,超音波振 盪<u>溶解</u>,經濾膜過濾,供作檢液。 2.9. 標準曲線之製作:

精確量取標準溶液各3 μL,分別 注入液相層析串聯質譜儀中,依 下列條件進行分析。就棒麴毒素 與內部標準品之波峰面積比,與 對應之棒麴毒素濃度,製作標準 曲線。

<u>液相層析串聯質譜分析測定條件^(±):</u> <u>層析管:ACQUITY UPLC BEH</u> <u>C18,1.7 μm,內徑2.1 mm × 10</u> cm。

移動相溶液:A液與B液以下列條 件進行梯度分析。

時間(min)	<u>A (%)</u>	<u>B (%)</u>
<u>0.0→5.0</u>	<u>97→97</u>	<u>3→3</u>
<u>5.0→5.1</u>	<u>97→1</u>	<u>3→99</u>
$5.1 \rightarrow 6.6$	<u>1→1</u>	<u>99→99</u>
$6.6 \rightarrow 6.7$	<u>1→97</u>	<u>99→3</u>
$6.7 \rightarrow 10.2$	$97 \to 97$	<u>3→3</u>

移動相流速: 0.3 mL/min。

注入量:3 μL。

毛細管電壓(Capillary voltage): 0.8 kV。

離子化模式:ESI負離子。

離 子 源 温 度 (Ion source temperature):150℃。

溶 媒 揮 散 溫 度 (Desolvation temperature): 450℃。

進樣錐氣體流速(Cone gas flow rate): 200 L/hr。

溶媒揮散流速(Desolvation flow rate): 1200 L/hr。

偵測模式:多重反應偵測(multiple

2000×g離心3分鐘。收集上層液, 下層液加入乙酸乙酯10 mL, 重複 上述萃取步驟,合併上層液,加入 1.5%碳酸鈉溶液2 mL,振盪1分 鐘,以2000×g離心3分鐘,收集上 層液移至另一50 mL離心管,下層 液加入乙酸乙酯5 mL,重複上述 萃取步驟,合併上層液,加入無水 硫酸鈉1g,旋渦混合30秒,以濾 紙過濾,收集濾液,離心管續以乙 酸乙酯每次4mL潤洗2次,合併濾 液於濃縮瓶中,於40℃水浴減壓 濃縮至1~2 mL, 移至15 mL離心 管,濃縮瓶以乙酸乙酯每次2 mL 潤洗2次,洗液併入離心管中,於 40℃以氮氣吹乾,殘留物<u>精確</u>加 入pH 4.0醋酸溶液0.5 mL使溶解, 旋渦混合30秒,超音波振盪5分 鐘,以2000×g離心3分鐘,經濾膜 過濾,供作檢液。

2.8. 鑑別試驗及含量測定:

精確量取檢液及標準溶液各50 μL,分別注入高效液相層析儀中, 依下列條件進行分析。就檢液與 標準溶液所得波峰之滯留時間及 吸收圖譜比較鑑別之,並依下列 計算式求出檢體中棒麴毒素之含 量(μg/kg):

檢體中棒麴毒素含量(μg/kg) = C×V

M

C:由標準曲線求得檢液中棒麴毒素之濃度(ng/mL)

V:檢液最後溶解之體積(mL)

M:取樣分析之檢體重量(g)

高效液相層析測定條件(註):

光二極體陣列檢出器:定量波長 276 nm。

<u>層析管:Inertsil ODS-2,5 μm,内</u> 徑4.6 mm×15 cm。

移動相溶液:依 2.5 節調製之溶液。

移動相流速: 0.5 mL/min。

註:上述測定條件分析不適時,依

reaction monitoring, MRM)。偵測離子對、進樣錐電壓(cone voltage)與碰撞能量(collision energy)如下表:

	離子對	進樣錐	碰撞
分析物	前驅離子(m/z)>	電壓	能量
	產物離子(m/z)	<u>(V)</u>	<u>(eV)</u>
	153 > 81*	<u>12</u>	8
棒麴毒素	153 > 53	<u>19</u>	<u>13</u>
	153 > 109	<u>12</u>	<u>12</u>
棒麴毒素- ¹³ C ₇ (I.S.)	<u>160 > 115</u>	<u>28</u>	7

*定量離子對,定性離子對可視基 質情況選擇適合之至少一對離子 對

註:上述測定條件分析不適時,可 依所使用之儀器,設定適合之測 定條件。

2.10. 鑑別試驗及含量測定: 精確量取檢液及標準溶液各3 μL, 分別注入液相層析串聯質譜儀 中,依2.9節條件進行分析。就檢 液與標準溶液所得波峰之滯留時 間及多重反應偵測相對離子強度 (並)鑑別之,並依下列計算式求出 檢體中棒麴毒素之含量(μg/kg): 檢體中棒麴毒素含量(μg/kg) = C×V

M

C:由標準曲線求得檢液中棒麴毒素之濃度(ng/mL)

V:檢液最後溶解之體積(mL)

M:取樣分析之檢體重量(g)

註:相對離子強度由定性離子對 與定量離子對之波峰面積相除而 得(≤100%),容許範圍如下:

相對離子強度(%) 容許範圍(%)

> 50	± 20
$> 20 \sim 50$	± 25
> 10~20	<u>± 30</u>
≤ 10	± 50

附註:1. 本檢驗方法之定量極限 為 $5 \mu g/kg$ 。

2. 檢體中若有影響檢驗結果之物 質時,應自行探討。 <u>所使用之儀器,設定適合之測定</u> 條件。

附註:1. 本檢驗方法之定量極限 為 $5 \mu g/kg$ 。

2. 檢體中若有影響檢驗結果之物 質時,應自行探討。

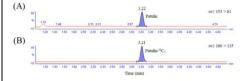
參考文獻

- 1. Sadok, I., Szmagara, A. and Staniszewska, M. M. 2018. The validated and sensitive HPLC-DAD method for determination of patulin in strawberries. Food Chem. 245: 364-370.
- 2. 吳淑憓、丘如茵、喻敏甄、羅可涵、張采屏、陳蓉萱、施偉仲。 2019。天然毒素及污染物檢驗方 法開發。衛生福利部食品藥物管 理署108年度委外計畫研究成果 報告。

參考文獻:

- 1. Sadok, I., Szmagara, A. and Staniszewska, M. M. 2018. The validated and sensitive HPLC-DAD method for determination of patulin in strawberries. Food Chem. 245: 364-370.
- 2. 吳淑憓、丘如茵、喻敏甄、羅可涵、張采屏、陳蓉萱、施偉仲。 2019。天然毒素及污染物檢驗方 法開發。衛生福利部食品藥物管 理署108年度委外計畫研究成果 報告。
- 3. Beltrán, E., Ibáñez, M., Sancho, J. V. and Hernández, F. 2014. Determination of patulin in apple and derived products by UHPLC-MS/MS. Study of matrix effects with atmospheric pressure ionisationsources. Food Chem. 142: 400-407.

參考層析圖譜



圖、以LC-MS/MS分析棒麴毒素標準品(A)及其內部標準品(B)之MRM圖譜