

農業部公告

中華民國113年2月16日

農授防字第1131875336F號

主 旨：訂定「必芬蟎（Bifenazate）農藥有效成分檢驗方法」（如附件），並自即日生效。

依 據：「農藥管理法」第十二條。

代理部長 陳駿季

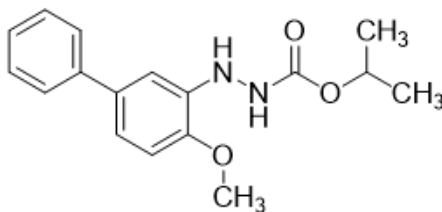
## 必芬蟎 (Bifenazate) 農藥有效成分檢驗方法

## 一、農藥結構及物理化學性質：

普通名稱：必芬蟎 (CIPAC No. 736)

化學名稱：isopropyl 3-(4-methoxybiphenyl-3-yl)carbazate (IUPAC). 1-methylethyl 2-(4-methoxy[1,1'-biphenyl]-3-yl)hydrazinecarboxylate (CA;149877-41-8).

化學結構：



分子式：C<sub>17</sub>H<sub>20</sub>N<sub>2</sub>O<sub>3</sub>

分子量：300.4

理化性質：

外觀：白色無臭固體(原體為米白色固體)。

熔點：123-125°C。

沸點：240°C分解。

蒸氣壓：0.00038 mPa(25°C)。

比重：1.31(20-25°C)。

溶解度：水 2.06(pH 7)(mg/L, 20-25°C)。氟甲烷 111、乙酸乙酯 113、正己烷 0.232、甲醇 50.7、甲苯 26.2(均為 g/L, 20-25°C)。

安定性：在溫度 20°C及 50%相對溼度的環境下可穩定 1 年以上。其水解半衰期 9.10(pH 4)、5.4(pH 5)、0.8(pH 7)、0.08(pH 9)(單位均為 天, 25°C)；光分解半衰期為 17 小時(25°C, pH 5)。

## 二、劑型：水懸劑(SC)。

## 三、作用：殺蟎劑。

## 四、分析方法：

1. 適用範圍：本方法適用於必芬蟎水懸劑中有效成分之定性及定量分析。

2. 檢驗方法：高效液相層析法 (High performance liquid chromatography, 簡稱 HPLC)。

## 2.1 裝置：

## 2.1.1 高效液相層析儀：

2.1.1.1 檢出器：紫外光檢出器 (Ultraviolet detector, 簡稱 UV)。

2.1.1.2 層析管柱：逆相層析管柱, 4.6 mm × 250 mm (ID × L), Gemini C18 110A, 5 μm, 或相當等級。

2.1.2 超音波振盪裝置 (頻率 40-50 KHz), 振盪器。

## 2.2 試藥：

2.2.1 標準品：必芬蟎, 純度經標定之分析級對照用標準品。

2.2.2 氟甲烷 (Acetonitrile) 為 HPLC 級溶劑。

2.2.3 醋酸 (Acetic acid) 為分析級試藥。

2.2.4 去離子水 (≥18.0 MΩ.cm, 經 0.22 μm 濾膜過濾)

2.2.5 乙醯苯胺 (Acetanilide) 為分析級試藥。

## 2.3 器具及材料：

2.3.1 定量瓶 10 mL、25 mL、100 mL。

2.3.2 刻度吸管。

2.3.3 0.22  $\mu\text{m}$  親水性聚丙烯(Hydrophilic polypropylene)過濾膜。

2.4 貯存標準液 (Standard stock solution) 配製：

秤取約含必芬蟎  $25 \pm 5 \text{ mg}$  (記錄至 0.1 mg) 之已知純度分析級對照用標準品，置於 25 mL 定量瓶中，加入 20 mL 氬甲烷，以超音波振盪至完全溶解後 (約 5 分鐘)，回至室溫，以氬甲烷定容至刻度，為 1000  $\mu\text{g/mL}$  貯存標準液。

2.5 貯存內標準液 (Internal standard stock solution) 配製：

秤取約含乙醯苯胺  $100 \pm 10 \text{ mg}$  (記錄至 0.1 mg) 之已知純度分析級內標準品，置於 100 mL 定量瓶中，加入 90 mL 氬甲烷，以超音波振盪至完全溶解後 (約 5 分鐘)，回至室溫，以氬甲烷定容至刻度，為 1000  $\mu\text{g/mL}$  貯存內標準液。

2.6 標準檢量線 (Standard calibration curve) 製作：

取 1.0、2.0、3.0、4.0、5.0 mL 之 1000  $\mu\text{g/mL}$  必芬蟎貯存標準液，分別置於 10 mL 定量瓶中，各加入 2.0 mL 之 1000  $\mu\text{g/mL}$  貯存內標準液，以氬甲烷稀釋定容至刻度，使成含 200  $\mu\text{g/mL}$  內標準品之 100、200、300、400、500  $\mu\text{g/mL}$  之必芬蟎操作標準液 (Working standard solution)，各操作標準液以 0.22  $\mu\text{m}$  親水性聚丙烯過濾膜過濾後，分別取 10  $\mu\text{L}$  注入高效液相層析儀分析之，以其濃度為 x 軸、尖峰面積比為 y 軸，經迴歸分析求得標準檢量線： $y = a + bx$ ，a、b 為常數。

2.7 檢液之配製：

將檢體充分混合後，分別秤取 3 重複約含必芬蟎  $150 \pm 15 \text{ mg}$  之樣品 (記錄至 0.1 mg)，置於 100 mL 定量瓶中，加入 90 mL 氬甲烷，以超音波振盪 5 分鐘，回至室溫，以氬甲烷定容至刻度，混合均勻，再取此氬甲烷溶液 3.0 mL 置於 10 mL 定量瓶中，加入 2.0 mL 貯存內標準液，以氬甲烷定容至刻度 (最後濃度約含 300  $\mu\text{g/mL}$  必芬蟎及 200  $\mu\text{g/mL}$  內標準品)，混合均勻，並以 0.22  $\mu\text{m}$  親水性聚丙烯過濾膜過濾之，作為檢液。

2.8 鑑別試驗及含量測定：

2.8.1 儀器操作條件：

2.8.1.1 波長：254 nm。

2.8.1.2 動相：A：氬甲烷 B：去離子水+醋酸 (200 + 1，v/v)。

時程比例：

時間(min)	氬甲烷(A)(%)	組成分(B)(%)
0	25	75
15	90	10
17	90	10
19	25	75
25	25	75

(註：此動相梯度僅適用於 Gemini C18 管柱，若使用其他相當等級之管柱需重新尋找適當條件)

2.8.1.3 流速：1.5 mL/min。

2.8.1.4 注入量：10  $\mu\text{L}$ 。

2.8.1.5 分析溫度：40  $^{\circ}\text{C}$ 。

2.8.2 取操作標準液及檢液各 10  $\mu\text{L}$ ，分別注入高效液相層析儀，就操作標準液與檢液所得尖峰之滯留時間比較鑑別之，由標準檢量線計算檢液濃度： $x = \frac{y - a}{b}$ ，

$$\frac{y - a}{b},$$

式中 x 為檢液之濃度，

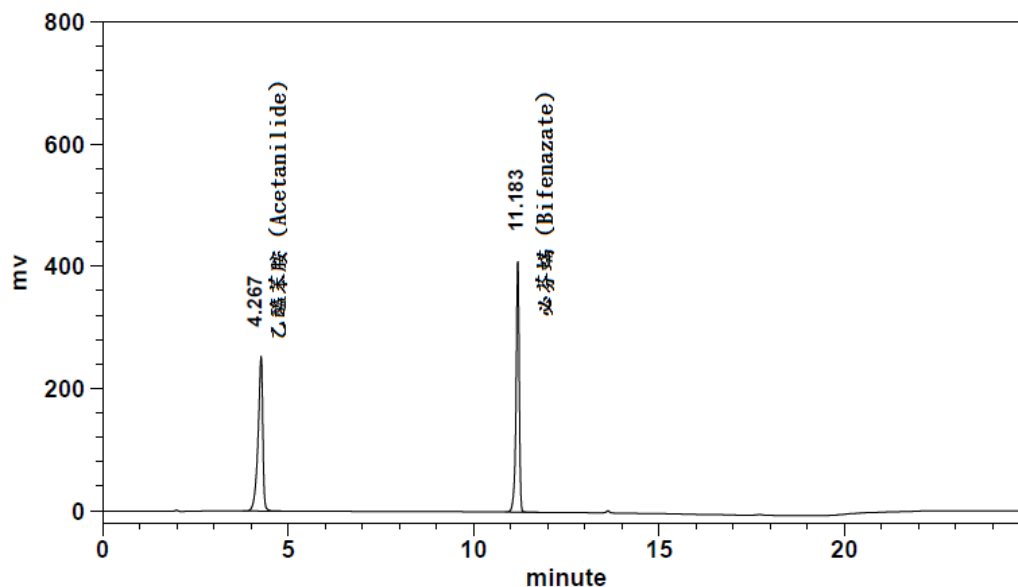
y 為檢液之面積比，計算公式為  $\frac{\text{檢液中必芬蟎尖峰面積}}{\text{檢液中內標準品尖峰面積}}$ ，

並依下式計算其含量：

有效成分 (%，w/w)

$$= \text{檢液濃度 } (\mu\text{g/mL}) \times \text{稀釋體積 (mL)} \times \frac{1\text{g}}{10^6 \mu\text{g}} \times \frac{1}{\text{檢體重 (g)}} \times 100(\%)$$

2.9 圖譜：



##### 五、參考文獻：

1. Sheila L. Donnelly(2000) Typical Batch Analysis of Bifenazate Technical Source I Uniroyal Chemical Company, Incorporation pp.18~56
2. BCPC Online Pesticide Manual. [http://pmonline.azurewebsites.net/\\_Main/Pesticide.aspx](http://pmonline.azurewebsites.net/_Main/Pesticide.aspx) (擷取日期：2016/07/06)

##### 六、品質管制：

1. 所有品質管制數據，均需保存以便參考及檢查。
2. 配製貯存標準液 (STD A) 及貯存查核標準液 (STD B) 之標準品，其秤取量應大於 25 mg，且二者之相差應不大於 0.2 mg，若有不同來源或相同來源不同批號之標準品，應使用於查核標準液之配製。
3. 系統平衡測試：重複連續注入操作標準液 (STD A-3)，其連續 2 次注入所得之感應因子比值，皆應介於 99~101% 之間。(感應因子 = 尖峰面積比 / 濃度比)
4. 標準液查核：注入查核標準液 (STD B-3)，其與系統平衡測試操作標準液 (STD A-3) 注入 1 所得之感應因子比值，應介於 98~102% 之間。
5. 感應因子比值管制：
  - 5.1 操作標準液 (STD A-3) 注入所得之感應因子與系統平衡測試操作標準液 (STD A-3) 注入 1 之比值應介於 99~101% 之間，若超出範圍，則應重新注入分析。
  - 5.2 查核標準液 (STD B-3) 注入所得之感應因子與系統平衡測試操作標準液 (STD A-3) 注入 1 之比值應介於 98~102% 之間，若超出範圍，則應重新注入分析。
6. 貯存標準液與標準檢量線於每次同批檢驗時，新鮮配製，且不可使用超過 3 日。
7. 檢量線之線性相關係數平方值  $r^2$  需達 0.999 或以上。
8. 檢量線查核：每注入 3 個檢液後，須注入查核標準液 (STD B-3) 查核檢量線，依所

得之標準品與內標準品尖峰面積比代入檢量線計算標準液濃度，其與配製濃度之查核比值應介於 98~102% 之間，若超出範圍，則應重新配製標準液並製備檢量線。

- 9.內標準液面積查核：所有添加內標準液之注入分析(除貯存內標準液外)，其內標準液面積與系統平衡測試第一重複注入內標準液面積之比值應介於 98~102% 之間。
- 10.滯留時間管制：注入之操作標準液、查核標準液及檢液，其標準品及內標準品尖峰滯留時間分別與進行系統平衡測試注入 1 之標準品及內標準品尖峰滯留時間相較，其比值應介於 98~102% 之間。
- 11.每個樣品應取樣 3 重複，其分析結果相對標準差 (RSD，即 coefficient of variance) 應小於依 CIPAC 農藥成品分析方法確認指南中 Horwitz 方程式計算之可接受 RSDr 值。例如：依 Horwitz 方程式 ( $RSD_R = 2^{(1-0.5\log C)}$ ， $RSD_r = RSD_R \times 0.67$ )，43.2% 有效成分含量之樣品可接受 RSDr 值，計算如下：  
 $C = 0.432$   
 $RSD_R = 2^{(1-0.5\log 0.432)} = 2.27$   
 $RSD_r = 2.27 \times 0.67 = 1.52$
- 12.若有查核樣品應於有效成分檢驗後重複注入分析 2 次，並注入查核標準液(STD B-3) 查核檢量線，其管制依 8.規定。
- 13.由樣品分析結果之層析圖研判，或對分析有效成分有懷疑時，應以添加試驗、變更層析條件或其他鑑定方法加以確認。