

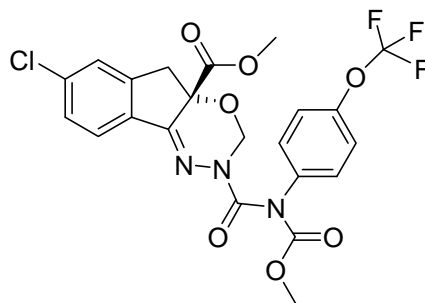
因得克 (Indoxacarb) 農藥有效成分檢驗方法

一、農藥結構及物理化學性質：

普通名稱：因得克 (CIPAC No. 612)

化學名稱：methyl-(*S*)-*N*-[7-chloro-2,3,4a,5-tetrahydro-4a-(methoxycarbonyl)indeno[1,2-*e*][1,3,4]oxadiazin-2-ylcarbonyl]-4'-(trifluoromethoxy)carbanilate (IUPAC). methyl (*S*)-7-chloro-2,5-dihydro-2-[[[(methoxycarbonyl)[4-(trifluoromethoxy)phenyl]amino]carbonyl]-indeno[1,2-*e*][1,3,4]oxadiazine-4a(3*H*)-carboxylate (CA; 173584-44-6).

化學結構：



分子式：C₂₂H₁₇ClF₃N₃O₇

分子量：527.8

理化性質：

組成：原體 (DPX-MP062) 中含 (*R*) 型異構物 (DPX KN-127)，含量為因得克 (DPX KN-128) 之三分之一以下。

外觀：白色粉末狀固體。

熔點：88.1 °C。

蒸氣壓：2.5 × 10⁻⁵ mPa (25 °C)。

溶解度：水 0.2 mg/L (25 °C)。丙酮 >250 g/kg、甲醇 103 g/L、氟甲烷 139 g/L、正辛醇 14.5 g/L (均為 25 °C)。

安定性：水中水解半衰期 pH 5 時大於 30 天，pH 7 時 38 天，pH 9 時 1 天。

二、劑型：水懸劑 (SC)、餌劑 (RB)。

三、作用：殺蟲劑。

四、分析方法：

1. 鑑別試驗：高效液相層析法 (High performance liquid chromatography，簡稱 HPLC)。

1.1 適用範圍：本方法適用於因得克水懸劑中有效成分之定性分析。

1.2 裝置：

1.2.1 高效液相層析儀：

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

1.2.1.2 層析管柱：4.6 mm × 250 mm (ID × L)，Chiralcel OD，或相當等級。

1.2.2 超音波振盪裝置 (頻率 40-50 KHz)，振盪器。

1.3 試藥：

1.3.1 標準品：因得克，純度經標定之分析級對照用標準品。

1.3.2 正己烷 (n-Hexane) 為 HPLC 級溶劑。

1.3.3 異丙醇 (2-Propanol) 為 HPLC 級溶劑。

1.4.4 乙酸乙酯 (Ethyl acetate) 為 HPLC 級溶劑。

1.4 器具及材料：

1.4.1 定量瓶 50 mL。

1.4.2 刻度吸管。

1.4.3 0.2 μm 耐龍 (Nylon) 過濾膜。

1.5 對照標準液 (Reference standard solution) 配製：

秤取約含因得克 15 ± 5 mg (記錄至 0.1 mg) 之已知純度分析級對照用標準品，置於 50 mL 定量瓶中，加入 7.5 mL 異丙醇，以超音波振盪 5 分鐘 後，再加入 37.5 mL 乙酸乙酯，以超音波振盪至完全溶解 (約 10 分鐘) 後，以乙酸乙酯定容至刻度 (最後濃度約含 300 $\mu\text{g/mL}$ 因得克)，並以 0.2 μm 耐龍過濾膜過濾之，作為對照用標準液。

1.6 檢液之配製：

將檢體充分混合後，秤取約含因得克 15 ± 5 mg (記錄至 0.1 mg) 之樣品，置於 50 mL 定量瓶中，加入 7.5 mL 異丙醇，以超音波振盪 5 分鐘 後，再加入 37.5 mL 乙酸乙酯，以超音波振盪至完全溶解 (約 10 分鐘) 後，以乙酸乙酯定容至刻度 (最後濃度約含 300 $\mu\text{g/mL}$ 因得克)，並以 0.2 μm 耐龍過濾膜過濾之，作為檢液。

1.7 鑑別試驗：

1.7.1 儀器操作條件：

1.7.1.1 波長：310 nm。

1.7.1.2 動相：正己烷 + 異丙醇 (90 + 10, v/v)。

1.7.1.3 流速：2.0 mL/min。

1.7.1.4 注入量：20 μL 。

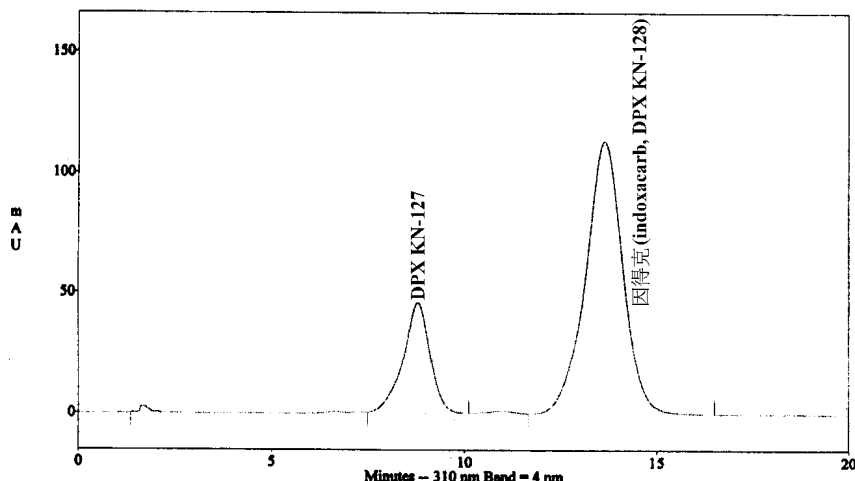
1.7.1.5 分析溫度：室溫。

1.7.2 取操作標準液及檢液各 20 μL ，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 (因得克：13 ~ 14 min, (*R*) 型異構物：8 ~ 9 min) 以及二異構物尖峰面積依下式計算光學純度 (因得克： $\geq 50.0\%$ e.e.) 比較鑑別之。

$$\text{Enantiomer excess (\%)} = \frac{A_S - A_R}{A_R + A_S} \times 100\%, \text{ } A_S \text{ 為因得克尖峰面積, } A_R \text{ 為 (} R \text{)}$$

型異構物尖峰面積。

1.8 圖譜：



2. 含量分析：(方法一)

2.1 適用方法：本方法適用於因得克水懸劑中有效成分之定量分析。

2.2 檢驗方法：高效液相層析法 (High performance liquid chromatography，簡稱 HPLC)。注意：本方法無法分離因得克之 (R) 型異構物，含量以二者總和計。

2.2.1 裝置：

2.2.1.1 高效液相層析儀：

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

2.2.1.1.2 層析管柱：逆相層析管柱，4.6 mm × 250 mm (ID × L)，Inertsil 5 μm C8，或相當等級。

2.2.1.2 超音波振盪裝置 (頻率 40-50 KHz)，振盪器。

2.2.2 試藥：

2.2.2.1 標準品：因得克，純度經標定之分析級對照用標準品。

2.2.2.2 內標準品：鄰三聯苯 (*o*-terphenyl)，純度經標定之分析級試藥。

2.2.2.3 氰甲烷 (Acetonitrile) 為 HPLC 級溶劑。

2.2.2.4 去離子水 (≥18.0 MΩ-cm，經 0.2 μm 濾膜過濾)。

2.2.2.5 磷酸 (Phosphoric acid) 為分析級試藥，85% (w/w)。

2.2.2.6 稀釋溶劑：氰甲烷 + 去離子水 (75 + 25，v/v)，水先以磷酸調整 pH 值為 2.5。

2.2.3 器具及材料：

2.2.3.1 定量瓶 10 mL、25 mL、50 mL、100mL。

2.2.3.2 刻度吸管。

2.2.3.3 三角燒瓶，150 mL。

2.2.3.4 0.45 μm 耐龍 (Nylon) 過濾膜。

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

秤取約含因得克 50±5 mg (記錄至 0.1 mg) 之已知純度分析級對照用標準品，置於 50 mL 定量瓶中，加入稀釋溶劑，以超音波振盪至完全溶解後 (約 10 分鐘)，回至室溫，以稀釋溶劑定容至刻度，為 1000 μg/mL 貯存標準液。

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

秤取約含鄰三聯苯 250±10 mg (記錄至 0.1 mg) 之已知純度分析級內標準品，置於 50 mL 定量瓶中，加入氰甲烷，以超音波振盪至完全溶解後 (約 10 分鐘)，回至室溫，以氰甲烷定容至刻度，為 5000 μg/mL 貯存內標準液。

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

取 0.5、1.0、2.0、3.0、4.0、5.0 mL 之 1000 µg/mL 因得克貯存標準液，分別置於 10 mL 定量瓶中，各加入 1.0 mL 之 5000 µg/mL 貯存內標準液，以稀釋溶劑定容至刻度，使成含 500 µg/mL 內標準品之 50、100、200、300、400、500 µg/mL 之因得克操作標準液 (Working standard solution)，各操作標準液以 0.45 µm 耐龍過濾膜過濾後，分別取 20 µL 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。

2.2.7 檢液之配製：

將檢體充分混合後，分別秤取三重複約含因得克 15 ± 5 mg (記錄至 0.1 mg) 之樣品，置於 50 mL 定量瓶中，加入 5.0 mL 貯存內標準液，混合均勻，以稀釋溶劑定容至刻度 (最後濃度約含 300 µg/mL 因得克及 500 µg/mL 內標準品)，並以 0.45 µm 耐龍過濾膜過濾之，作為檢液。

2.2.8 鑑別試驗及含量測定：

2.2.8.1 儀器操作條件：

2.2.8.1 波長：275 nm。

2.2.8.2 動相：氰甲烷 + 去離子水 (62 + 38, v/v)，水先以磷酸調整 pH 值為 2.5。

2.2.8.3 流速：1.0 mL/min。

2.2.8.4 注入量：20 µL。

2.2.8.5 分析溫度：室溫。

2.2.8.2 取操作標準液及檢液各 20 µL，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

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

式中 x 為檢液中因得克濃度，

$$y \text{ 為檢液之面積比 } (= \frac{\text{檢液中因得克尖峰面積}}{\text{檢液中內標準品尖峰面積}}),$$

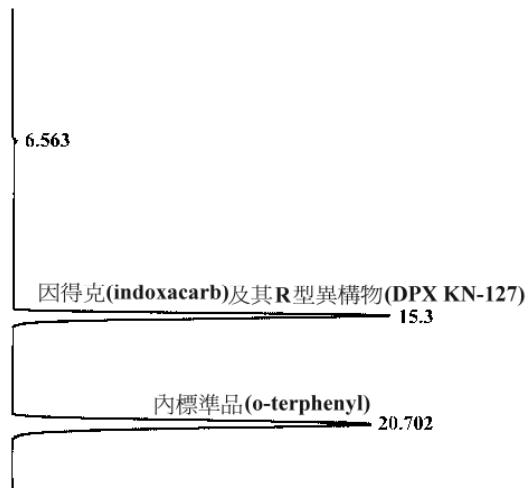
並依下式計算其含量：

有效成分 (% w/w)

$$= \text{檢液濃度 } (\mu\text{g/mL}) \times \text{稀釋體積 (mL)} \times \frac{1\text{g}}{10^6 \mu\text{g}} \times \frac{1}{\text{檢體重 (g)}} \times \frac{(\text{光學純度 \% e.e.} + 100)}{200} \times 100 (\%)$$

光學純度：依鑑別試驗 (1.7.2) 計算之。

2.2.9 圖譜：



3.含量分析：(方法二)

3.1 適用範圍：本方法適用於因得克餌劑中有效成分之定性及定量分析。

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

3.2.1 裝置：

3.2.1.1 高效液相層析儀：

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

3.2.1.1.2 層析管柱：4.6 mm × 250 mm (ID × L)，Chiralcel OD，或相當等級。

3.2.2 超音波振盪裝置 (頻率 40-50 KHz)，振盪器。

3.2.2 試藥：

3.2.2.1 標準品：因得克，純度經標定之分析級對照用標準品。

3.2.2.2 正己烷 (n-Hexane) 為 HPLC 級溶劑。

3.2.2.3 異丙醇 (2-Propanol) 為 HPLC 級溶劑。

3.2.2.4 乙酸乙酯 (Ethyl acetate) 為 HPLC 級溶劑。

3.2.2.5 稀釋溶劑：乙酸乙酯 + 異丙醇 (85 + 15，v/v)。

3.2.3 器具及材料：

3.2.3.1 定量瓶 10 mL、50 mL、100mL。

3.2.3.2 刻度吸管。

3.2.3.3 螺旋蓋三角瓶，250 mL。

3.2.3.4 0.2 μm 耐龍 (Nylon) 過濾膜。

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

秤取約含因得克 25±5 mg (記錄至 0.1 mg) 之已知純度分析級對照用標準品，置於 50 mL 定量瓶中，加入 45 mL 稀釋溶劑，以超音波振盪至完全溶解後 (約 10 分鐘)，回至室溫，以稀釋溶劑定容至刻度，為 500 μg/mL 貯存標準液。

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

取 0.5、1.0、1.5、2.0、2.5 mL 之 500 μg/mL 因得克貯存標準液，分別置於 10 mL 定量瓶中，以稀釋溶劑定容至刻度，使成含 25、50、75、100、125 μg/mL 之因得克操作標準液 (Working standard solution)，各操作標準液以 0.2 μm 耐龍過濾膜過濾後，分別取 10 μL 注入高效液相層析儀分析之，以其濃度為 x 軸、尖峰面積為 y 軸，經迴歸分析求得標準檢量線： $y = a + bx$ ，a、b 為常數。

3.2.6 檢液之配製：

將檢體充分混合後，分別秤取三重複約含因得克 3.8 ± 0.5 mg (記錄至 0.1 mg) 之樣品，置於 250 mL 螺旋蓋三角瓶，加入 50 mL 稀釋溶劑，以超音波振盪 10 分鐘，靜置回至室溫後，取上層澄清液分析之 (最後濃度約含 $76 \mu\text{g/mL}$ 因得克)，並以 $0.2 \mu\text{m}$ 耐龍過濾膜過濾之，作為檢液。

3.2.7 鑑別試驗及含量測定：

3.2.7.1 儀器操作條件：

3.2.7.1 波長：310 nm。

3.2.7.2 動相：正己烷 + 異丙醇 (90 + 10, v/v)。

3.2.7.3 流速：2.0 mL/min。

3.2.7.4 注入量：10 μL 。

3.2.7.5 分析溫度：40 $^{\circ}\text{C}$ 。

3.2.7.2 取操作標準液及檢液各 10 μL ，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

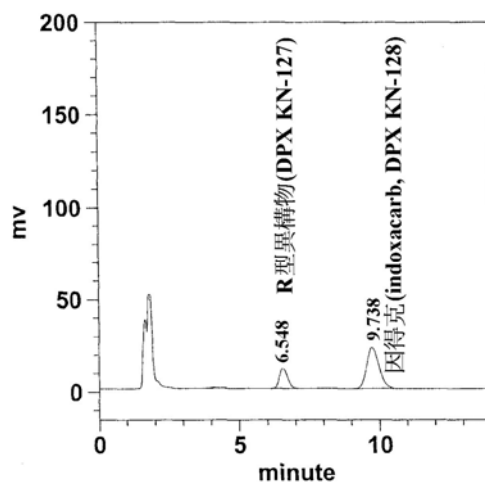
$$= \frac{y-a}{b}, \text{ 式中 } x \text{ 為檢液之濃度, } y \text{ 為檢液之尖峰面積, 並依下式計算其含}$$

量：

有效成分 (% w/w)

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

3.2.8 圖譜：



五、參考文獻：

1. Determination of DPX-MP062 in MP062 WG and MP062 SC by reversed-phase liquid chromatography. 1997. E. I. du Pont de Nemours and Co. Method No. MP062.220.06.ES. 15pp.
2. Determination of DPX-KN128 in DPX-MP062, Normal phase liquid chromatography (NPLC) assay method. 1997. E. I. du Pont de Nemours and Co. Method No. MP062.220.07.ES. 15pp.
3. Tomlin, C. D. S., Ed. 2006. "The Pesticide Manual", 14th ed., BCPC and RSC, UK.

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)，其連續二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 99~101% 之間。
- 5.感應因子比值管制：操作標準液 (STD A-3) 與查核標準液 (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 99~ 101% 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：每注入三個檢液後，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 97~103% 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 RSD_r 值。例如：依 Horwitz 方程式 ($RSD_R = 2^{(1-0.5\log C)}$), $RSD_r = RSD_R \times 0.67$), 0.045% 有效成分含量之樣品可接受 RSD_r 值，計算如下：

$$C = 0.00045$$

$$RSD_R = 2^{(1-0.5\log 0.00045)} = 6.38$$

$$RSD_r = 6.38 \times 0.67 = 4.27$$
- 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。

制訂說明：

- 92.1.14 行政院農業委員會 92 農糧字第 0920020073 號公告
- 98.4.13 行政院農業委員會動植物防疫檢疫局防檢三字第 0981484409 號公告 (修訂)