114年3月18日衛授食字第1141900310號公告修正 並自即日生效 MOHWV0045.02

食品中動物用藥殘留量檢驗方法—氟尼辛及托芬那酸之檢驗 Method of Test for Veterinary Drug Residues in Foods-

## Test of Flunixin and Tolfenamic Acid

- 1. 適用範圍:本檢驗方法適用於禽畜產品之肌肉、內臟、脂肪及乳汁 中氟尼辛(flunixin)及托芬那酸(tolfenamic acid)之檢驗。
- 2. 檢驗方法:檢體經酵素水解及萃取後,以液相層析串聯質譜儀 (liquid chromatograph/tandem mass spectrometer, LC-MS/MS)分析之方法。

#### 2.1. 裝置:

- 2.1.1.液相層析串聯質譜儀:
  - 2.1.1.1.離子源:電灑離子化(electrospray ionization, ESI)。
  - 2.1.1.2.層析管: CORTECS C18, 2.7 μm, 內徑2.1 mm×10 cm, 或同級品。
- 2.1.2. 均質機(Homogenizer)。
- 2.1.3. 高速分散装置(High speed dispersing device): SPEX SamplePrep 2010 GenoGrinder®, 1000 rpm以上,或其他具振 盪功能之裝置。
- 2.1.4. 水浴(Water bath): 能維持水溫溫差在±1℃以內者。
- 2.1.5. 離心機(Centrifuge): 可達5000×g以上, 且溫度控制可達10℃ 以下者。
- 2.1.6. 振盪器(Shaker)。
- 2.1.7. 旋渦混合器(Vortex mixer)。
- 2.1.8. 酸鹼度測定儀(pH meter)。
- 2.2.試藥:乙腈及甲醇均採用液相層析級;冰醋酸、甲酸、醋酸鈉、無水硫酸鎂、氯化鈉、檸檬酸鈉(sodium citrate)及檸檬酸氫二鈉(disodium hydrogen citrate sesquihydrate)均採用試藥特級; $\beta$ -葡萄糖醛酸苷酶溶液( $\beta$ -glucuronidase, type H-2, 含glucuronidase $\geq$ 85000 unit/mL及sulfatase $\leq$ 7500 unit/mL);去離子水(比電阻於25°C可達18 M $\Omega$ ·cm以上);氟尼辛及托芬那酸對照用標準品。
- 2.3. 器具及材料:
  - 2.3.1. 離心管: 50 mL, PP材質。

- 2.3.2. 容量瓶: 50 mL, 褐色。
- 2.3.3. 陶瓷均質石(Ceramic homogenizer): Bond Elut QuEChERS P/N 5982-9313,或同級品。
- 2.3.4. 萃取用粉劑<sup>(注)</sup>:含無水硫酸鎂4g、氯化鈉1g、檸檬酸鈉1g 及檸檬酸氫二鈉0.5g,或同級品。
- 2.3.5. 濾膜: 孔徑0.22 μm, PTFE材質。

註:可依需求自行評估使用市售各種萃取用組合套組。

- 2.4. 試劑之調製:
  - 2.4.1.0.2 M醋酸鈉緩衝液:

稱取醋酸鈉16.4g,加入去離子水900 mL溶解,以冰醋酸調整pH值至5.2±0.1,再加去離子水使成1000 mL。

2.4.2.含1%甲酸之乙腈溶液:

取甲酸10 mL,加入乙腈使成1000 mL。

- 2.5.移動相溶液之調製:
  - 2.5.1. 移動相溶液A:

取甲酸0.5 mL,加入去離子水使成1000 mL,經濾膜過濾,取濾液供作移動相溶液A。

- 2.5.2. 移動相溶液B: 乙腈。
- 2.6.標準溶液之配製:

取氟尼辛及托芬那酸對照用標準品各約5 mg,精確稱定,分別以甲醇溶解並定容至50 mL,作為標準原液,冷凍貯存。臨用時取適量各標準原液混合,以甲醇稀釋至100 ng/mL,供作標準溶液。

- 2.7. 檢液之調製:
  - 2.7.1. 肌肉、內臟及脂肪:

將檢體細切均質後,取約2g,精確稱定,置於離心管中,加入陶瓷均質石1顆及0.2 M醋酸鈉緩衝液10 mL,蓋上離心管蓋,以高速分散裝置於1000 rpm振盪或以手激烈振盪1分鐘,加入β-葡萄糖醛酸苷酶溶液100 μL,於37°C水浴中水解1小時。加入含1%甲酸之乙腈溶液10 mL,蓋上離心管蓋,以高速分散裝置於1000 rpm振盪或以手激烈振盪1分鐘,再加入萃取用粉劑並蓋上離心管蓋,隨即激烈振盪數次,防止鹽類結塊,再以高速分散裝置於1000 rpm振盪或以手激烈振盪1分鐘,於10°C以5000×g離心1分鐘。取上清液500 μL(a),加

入去離子水使體積為 $1000 \, \mu L(b)$ ,混合均匀,經濾膜過濾,供作檢液。

### 2.7.2. 乳汁:

將檢體混勻後,精確量取2 mL,置於離心管中,加入陶瓷均質石1顆及0.2 M醋酸鈉緩衝液10 mL,蓋上離心管蓋,以高速分散裝置於1000 rpm振盪或以手激烈振盪1分鐘,加入β-葡萄糖醛酸苷酶溶液100 μL,於37°C水浴中水解1小時。以下步驟依2.7.1節操作,供作檢液。

### 2.8.基質匹配檢量線之製作:

取空白檢體,依2.7節調製後之上清液,量取500 μL(a),分別加入標準溶液2~100 μL,再加入去離子水使體積為1000 μL(b),混合均匀,供作基質匹配檢量線溶液,依下列條件進行液相層析串聯質譜分析。就氟尼辛及托芬那酸之波峰面積,與對應之氟尼辛及托芬那酸濃度,分別製作0.2~10 ng/mL之基質匹配檢量線。

液相層析串聯質譜測定條件(註):

層析管: CORTECS C18, 2.7 μm, 內徑2.1 mm × 10 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)	A (%)	B (%)
$0.0 \rightarrow 2.0$	$80 \rightarrow 80$	$20 \rightarrow 20$
$2.0 \rightarrow 6.0$	$80 \rightarrow 20$	$20 \rightarrow 80$
$6.0 \rightarrow 6.5$	$20 \rightarrow 0$	$80 \rightarrow 100$
$6.5 \rightarrow 9.5$	$0 \rightarrow 0$	$100 \rightarrow 100$
$9.5 \rightarrow 10.0$	$0 \rightarrow 80$	$100 \rightarrow 20$
$10.0 \rightarrow 13.0$	$80 \rightarrow 80$	$20 \rightarrow 20$

移動相流速: 0.40 mL/min。

注入量:20 μL。

離子噴灑電壓(Ion spray voltage):

正離子電灑離子化(ESI+)採用 5.5 kV。

負離子電灑離子化(ESI-)採用 4.5 kV。

離子源溫度(Ion source temperature): 100°C。

加熱管溫度(Turbo heater temperature):500°C。

霧化氣體(Nebulizer gas, GS1):50 psi。

輔助加熱氣體(Heated gas, GS2):50 psi。

偵測模式:多重反應偵測(multiple reaction monitoring, MRM)。 偵測離子對、去集簇電壓(declustering potential)與 碰撞能量(collision energy)如下表。

	離子化模式	離子對	去集簇	碰撞
分析物		前驅離子(m/z) >	電壓	電壓
		產物離子(m/z)	(V)	(eV)
Flunixin	ESI <sup>+</sup>	297 > 264*	60	32
		297 > 259	60	48
Tolfenamic acid	ESI-	260 > 216*	60	23
		262 > 218	60	23

\*定量離子對

註:上述測定條件分析不適時,依所使用之儀器,設定適合之測定條件。

#### 2.9.鑑別試驗及含量測定:

精確量取檢液及基質匹配檢量線溶液各20 μL,分別注入液相層析串聯質譜儀中,依2.8節條件進行分析。就檢液與基質匹配檢量線溶液所得波峰之滯留時間及多重反應偵測相對離子強度<sup>(注)</sup>鑑別之,並依下列計算式求出檢體中氟尼辛或托芬那酸之含量(ppm):

檢體中氟尼辛或托芬那酸之含量(ppm) = 
$$\frac{C \times V \times F}{M \times 1000}$$

C:由基質匹配檢量線求得檢液中氟尼辛或托芬那酸之濃度 (ng/mL)

V: 萃取檢體之含1%甲酸之乙腈溶液體積(10 mL)

M:取樣分析檢體之重量(g)或體積(mL)

F:稀釋倍數,由b/a求得

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:

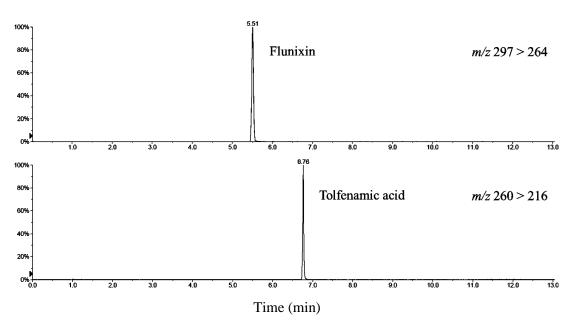
相對離子強度(%)	容許範圍(%)
> 50	$\pm 20$
> 20~50	± 25
> 10~20	$\pm 30$
≤ 10	± 50

- 附註:1. 本檢驗方法之定量極限, 氟尼辛及托芬那酸均為 0.002 ppm。
  - 2. 檢體中有影響檢驗結果之物質時,應自行探討。

## 參考文獻:

- 1. Olejnik, M., Jedziniak, P., Szprengier-Juszkiewicz, T. and Zmudzki, J. 2013. Influence of matrix effect on the performance of the method for the official residue control of non-steroidal anti-inflammatory drugs in animal muscle. Rapid Commun. Mass Spectrom. 27: 437-442.
- 2. Van Hoof, N., De Wasch, K., Poelmans, S., Noppe, H. and De Brabander, H. 2004. Multi-residue liquid chromatography/tandem mass spectrometry method for the detection of non-steroidal anti-inflammatory drugs in bovine muscle: optimisation of ion trap parameters. Rapid Commun. Mass Spectrom. 18: 2823-2829.

# 參考層析圖譜



圖、以LC-MS/MS分析氟尼辛及托芬那酸標準品之MRM圖譜