

食品中動物用藥殘留量檢驗方法－乙醯異戊醯泰樂黴素及其代謝物之檢驗

Method of Test for Veterinary Drug Residues in Foods-

Test of Acetylisovaleryltylosin and its Metabolite

1. 適用範圍：本檢驗方法適用於畜禽產品中乙醯異戊醯泰樂黴素(acetylisovaleryltylosin)及其代謝物(3-O-acetyltylosin)之檢驗。
2. 檢驗方法：檢體經萃取及淨化後，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：電灑離子化正離子(positive ion electrospray ionization, ESI⁺)。

2.1.1.2. 層析管：Acquity UPLC HSS[®] T3，1.8 μm，內徑2.1 × 10 cm，或同級品。

2.1.2. 離心機(Centrifuge)：可達5000 ×g以上者。

2.1.3. 高速組織研磨振盪均質機(SPEX SamplePrep 2010 GenoGrinder[®])：1000 rpm以上，或同級品。

2.1.4. 均質機(Homogenizer)。

2.1.5. 旋渦混合器(Vortex mixer)。

2.2. 試藥：

甲酸、甲醇及乙腈均採用液相層析級；氫氧化鈉、甲酸銨及乙二胺四乙酸二鈉(disodium ethylenediaminetetraacetate dihydrate, Na₂H₂EDTA · 2H₂O)均採用試藥特級；無水硫酸鎂、氯化鈉、檸檬酸鈉(Na₃C₆H₅O₇)及檸檬酸氫二鈉(Na₂C₆H₆O₇)均採用分析級；去離子水(比電阻於25°C可達18 MΩ · cm以上)；乙醯異戊醯泰樂黴素(acetylisovaleryltylosin)及其代謝物(3-O-acetyltylosin)對照用標準品。

2.3. 器具及材料：

2.3.1. 容量瓶：10 mL、20 mL及50 mL。

2.3.2. 離心管：50 mL，PP材質。

2.3.3. 萃取用粉劑：含無水硫酸鎂4 g、氯化鈉1 g、檸檬酸鈉1 g及檸檬酸氫二

鈉0.5 g，或市售同級品。

2.3.4. 陶瓷均質石 (Ceramic homogenizer)：採用 Bond Elut QuEChERS P/N 5982-9313，或同級品。

2.3.5. 濾膜：孔徑0.22 μm ，PVDF材質。

2.4. 試劑調製

2.4.1. 80%乙腈溶液：

取乙腈800 mL，加去離子水使成1000 mL。

2.4.2. 50%乙腈溶液：

取乙腈500 mL，加去離子水使成1000 mL。

2.4.3. 10 M氫氧化鈉溶液：

取氫氧化鈉20 g，以去離子水溶解使成50 mL。

2.4.4. 0.2 M乙二胺四乙酸二鈉溶液：

取乙二胺四乙酸二鈉3.72 g，加去離子水40 mL溶解，以10 M氫氧化鈉溶液調整pH值至8.0，再加去離子水使成50 mL，臨用時調製。

2.5. 移動相溶液之調製：

2.5.1. 移動相溶液A：

取甲酸銨0.32 g及甲酸1 mL，以去離子水溶解使成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：

取乙醯異戊醯泰樂黴素及其代謝物對照用標準品各約10 mg，精確稱定，分別以甲醇溶解並定容至10 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50%乙腈溶液稀釋至0.1 $\mu\text{g}/\text{mL}$ ，供作標準溶液。

2.7. 檢液之調製：

2.7.1. 肌肉：

將檢體細切均質後，取約2 g，精確稱定，置於離心管中，加入陶瓷均質石1顆及80%乙腈溶液20 mL，旋渦混合20秒，再加入萃取用粉劑，隨即旋渦混合20秒，再以高速組織研磨振盪均質機以1000 rpm振盪1分鐘，於5000 $\times g$ 離心2分鐘，取上層液以乙腈定容至20 mL，作為檢液原液。取檢液原液500 μL (a)，加入乙腈使體積為1000 μL (b)，混合均

勻，經濾膜過濾，供作檢液。

2.7.2. 內臟：

將檢體細切均質後，取約2 g，精確稱定，置於離心管中，加入0.2 M 乙二胺四乙酸二鈉溶液200 μ L，混勻後避光靜置15分鐘。加入陶瓷均質石1顆及80%乙腈溶液20 mL，旋渦混合20秒，再加入萃取用粉劑，隨即旋渦混合20秒，再以高速組織研磨振盪均質機以1000 rpm振盪1分鐘，於5000 \times g離心2分鐘。取上層液以乙腈定容至20 mL，作為檢液原液。取檢液原液500 μ L (a)，加入乙腈使體積為1000 μ L (b)，混合均勻，經濾膜過濾，供作檢液。

2.8. 基質匹配檢量線之製作：

2.8.1. 肌肉：

取空白檢體，依2.7.1.節調製空白檢液原液，分別量取500 μ L (a)，加入標準溶液10~100 μ L，再加入乙腈使體積為1000 μ L (b)，混合均勻，經濾膜過濾，供作基質匹配檢量線溶液。依下列條件進行分析，就乙醯異戊醯泰樂黴素及其代謝物之波峰面積，與對應之濃度，分別製作0.001~0.01 μ g/mL之基質匹配檢量線。

2.8.2. 內臟：

取空白檢體，依2.7.2.節調製空白檢液原液，分別量取500 μ L (a)，加入標準溶液10~100 μ L，再加入乙腈使體積為1000 μ L (b)，混合均勻，經濾膜過濾，供作基質匹配檢量線溶液。依下列條件進行分析，就乙醯異戊醯泰樂黴素及其代謝物之波峰面積，與對應之濃度，分別製作0.001~0.01 μ g/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：Acquity UPLC HSS[®] T3，1.8 μ m，內徑2.1 \times 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 1.5	100 \rightarrow 100	0 \rightarrow 0
1.5 \rightarrow 4.0	100 \rightarrow 50	0 \rightarrow 50
4.0 \rightarrow 6.5	50 \rightarrow 5	50 \rightarrow 95
6.5 \rightarrow 8.0	5 \rightarrow 5	95 \rightarrow 95

8.0 → 8.1	5 → 100	95 → 0
8.1 → 10.0	100 → 100	0 → 0

移動相流速：0.3 mL/min。

注入量：10 μL。

離子化模式：ESI⁺。

毛細管電壓(Capillary voltage)：3.8 kV。

離子源溫度(Ion source temperature)：150°C。

溶媒揮散溫度(Desolvation temperature)：600°C。

溶媒揮散流速(Desolvation flow)：800 L/hr。

偵測模式：多重反應偵測 (multiple reaction monitoring, MRM)。偵測離子、進樣錐電壓 (cone voltage) 與碰撞能量 (collision energy) 如下表：

分析物	離子對	進樣錐 電壓 (V)	碰撞 能量 (eV)
	前驅離子(m/z) > 產物離子(m/z)		
Acetylisovaleryltylosin	1043 > 815*	52	24
	1043 > 174	52	48
3-O-acetyltylosin	959 > 773*	58	30
	959 > 174	58	42

*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10 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^(註)鑑別之，並依下列計算式求出檢體中乙醯異戊醯泰樂黴素及其代謝物之含量(ppm)：

$$\text{檢體中乙醯異戊醯泰樂黴素及其代謝物之含量(ppm)} = \frac{C \times V \times F}{M}$$

C：由基質匹配檢量線求得檢液中乙醯異戊醯泰樂黴素及其代謝物之濃度(μg/mL)

V：檢體最後定容之體積(20 mL)

M：取樣分析檢體之重量(g)

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比而得(≤100%)，容許範圍如下：

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

附註：1. 本檢驗方法之定量極限，於肌肉及內臟均為0.02 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. Cerdá, R. O., Petruccelli, M., Piscopo, M., Origlia, J. and Landoni, M. 2010. Impact of the type of catheter on the absorption of tylvalosin (acetylvaleryltylosin) administered orally to broiler chickens. J. Vet. Pharmacol. Ther. 33: 202-203.
2. Giguère, S., Prescott, J. F., Baggot, J. D., Walker, R. D. and Dowling, P. M. 2007. Antimicrobial therapy in veterinary medicine, 4th ed. Can.Vet. J. 48: 744.