

# 食品中動物用藥殘留量檢驗方法—乙型受體素類多重殘留分析修正總說明

為加強食品中動物用藥殘留量之管理，並依據食品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、食品容器或包裝及食品用洗潔劑之檢驗，其檢驗方法，由中央主管機關定之」，爰擬具「食品中動物用藥殘留量檢驗方法—乙型受體素類多重殘留分析」，其修正要點如下：

- 一、「裝置」：修正層析管，及增列高速組織研磨振盪均質機。
- 二、「試藥」：修正水解酵素濃度。
- 三、「器具及材料」：修正固相萃取匣，及增加陶瓷均質石。
- 四、增列部分試劑調製及修正移動相溶液調製方法。
- 五、修正「檢液萃取」及「淨化方法」。
- 六、「含量測定」改以基質匹配檢量線進行定量。

# 食品中動物用藥殘留量檢驗方法－乙型受體素類 多重殘留分析修正對照表

修正規定	現行規定	說明
<p>1. 適用範圍：本檢驗方法適用於畜禽產品中乙型受體素 clenbuterol、salbutamol、terbutaline、ractopamine、zilpaterol、cimaterol 及 tulobuterol 之檢驗。</p> <p>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。</p> <p>2.1. 裝置：</p> <p>2.1.1. 液相層析串聯質譜儀：</p> <p>2.1.1.1. 離子源：電灑離子化正離子(positive ion electrospray ionization, ESI<sup>+</sup>)。</p> <p>2.1.1.2. 層析管：<u>ZORBOX RRHD Eclipse Plus C18</u>，<u>1.8 μm</u>，內徑 <u>3.0 mm</u> × <u>10 cm</u>，或同級品。</p> <p>2.1.2. 均質機(Homogenizer)。</p> <p>2.1.3 <u>高速組織研磨振盪均質機(SPEX SamplePrep 2010 GenoGrinder®)</u>：<u>1000 rpm</u> 以上，或同級品。</p> <p>2.1.4. 水浴：能維持水溫溫差在±1°C 以內者。</p> <p>2.1.5. 離心機(Centrifuge)：轉速可達 <u>3500 × g</u> 以上者。</p> <p>2.1.6. 振盪器(Shaker)。</p> <p>2.1.7. <u>酸鹼度測定儀(pH meter)</u>。</p> <p>2.1.8. 固相真空萃取裝置(Solid phase extraction vacuum manifolds)。</p> <p>2.1.9. 旋渦混合器(Vortex mixer)。</p> <p>2.2. 試藥：甲醇採用液相層析級；醋酸鈉、醋酸銨、醋酸、<u>鹽酸及氨水(25%)</u>均採用試藥特級；β-葡萄糖醛酸苷酶溶液(含β-glucuronidase <u>85000 unit/mL</u> 及 sulfatase <u>7500 unit/mL</u>)；去離子水(比電</p>	<p>1. 適用範圍：本檢驗方法適用於畜禽產品中乙型受體素 clenbuterol、salbutamol、terbutaline、ractopamine、zilpaterol、cimaterol 及 tulobuterol 之檢驗。</p> <p>2. 檢驗方法：檢體經萃取及淨化處理後，以液相層析串聯質譜儀(liquid chromatograph/tandem mass spectrometer, LC/MS/MS)分析之方法。</p> <p>2.1. 裝置：</p> <p>2.1.1. 液相層析串聯質譜儀：</p> <p>2.1.1.1. 離子源：電灑離子化正離子(positive ion electrospray ionization, ESI<sup>+</sup>)。</p> <p>2.1.1.2. 層析管：<u>Polaris Si-A</u>，<u>3 μm</u>，內徑 <u>2.0 mm</u> × <u>5 cm</u>，或同級品。</p> <p>2.1.2. 均質機(Homogenizer)。</p> <p>2.1.3. 水浴(Water bath)：能維持水溫溫差在±1°C 以內者。</p> <p>2.1.4. 離心機(Centrifuge)：轉速可達 <u>4000 rpm</u> 以上者。</p> <p>2.1.5. 振盪器(Shaker)。</p> <p>2.1.6. <u>pH</u> 測定儀(pH meter)。</p> <p>2.1.7. 固相真空萃取裝置(Solid phase extraction vacuum manifolds)。</p> <p>2.1.8. 旋渦混合器(Vortex mixer)。</p> <p>2.2. 試藥：甲醇、乙腈及異丙醇均採用液相層析級；醋酸鈉、醋酸銨、<u>氫氧化鈉及醋酸</u>均採用試藥特級；去離子水(電阻係數可達 18 MΩ·cm 以上)；β-葡萄糖醛酸苷酶溶液(含β-glucuronidase <u>98000 unit/mL</u> 及 sulfatase <u>2400 unit/mL</u>)；clenbuterol hydrochloride、salbutamol、terbutaline hemisulfate、ractopamine</p>	<p>一、「裝置」：修正層析管，及增列高速組織研磨振盪均質機。</p> <p>二、「試藥」：修正水解酵素濃度。</p> <p>三、「器具及材料」：修正固相萃取匣，及增加陶瓷均質石。</p> <p>四、增列部分試劑調製及修正移動相溶液調製方法。</p> <p>五、修正「檢液萃取」及「淨化方法」。</p> <p>六、「含量測定」改以基質匹配檢量線進行定量。</p> <p>七、增修訂部分文字。</p>

<p>阻於 25°C 可達 18 MΩ · cm 以上)；  cimaterol、clenbuterol hydrochloride、  ractopamine hydrochloride、  salbutamol、terbutaline hemisulfate、  tulobuterol 及 zilpaterol 對照用標準品；  cimaterol-d7、clenbuterol-d9、  ractopamine-d6、salbutamol-d9、  terbutaline-d9 及 zilpaterol-d7 同位素內  部標準品。</p> <p>2.3. 器具及材料：</p> <p>2.3.1. 離心管：50 mL，PP 材質。</p> <p>2.3.2. 固相萃取匣(Solid phase  extraction cartridge)：<u>Bond Elute Plex  PCX</u>，200 mg，6 mL，或同級品。</p> <p>2.3.3. 陶瓷均質石(Ceramic  homogenizer)：<u>Bond Elut QuEChERS  P/N 5982-9313</u>，或同級品。</p> <p>2.3.4. 濾膜：孔徑 0.22 μm，Nylon 材  質。</p> <p>2.4. 試劑之調製：</p> <p>2.4.1. 0.2M 醋酸鈉緩衝溶液：  稱取醋酸鈉 16.4 g，<u>加去離子水 900 mL</u>  <u>溶解</u>，以醋酸調整 pH 值至 5.2 ± 0.1，  再加去離子水使成 1000 mL。</p> <p>2.4.2. 1N 氫氧化鈉溶液：  稱取氫氧化鈉 40 g，以去離子水溶解  使成 1000 mL。</p> <p>2.4.3. 5 mM 醋酸銨溶液：  稱取醋酸銨 0.385 g，以去離子水溶解  使成 1000 mL，<u>以濾膜過濾</u>。</p> <p>2.4.4. 5 mM 醋酸銨：甲醇(9:1, v/v)溶  液：  <u>取 5 mM 醋酸銨溶液與甲醇以 9：1</u>  <u>(v/v)之比例混勻。</u></p> <p>2.4.5. 0.2M 鹽酸溶液：  <u>取鹽酸 16.7 mL，以去離子水定容至</u>  <u>1000 mL。</u></p> <p>2.4.6. 甲醇：氨水(95:5, v/v)溶液：</p>	<p>hydrochloride、zilpaterol、cimaterol 及  tulobuterol 對照用標準品；  clenbuterol-d9 <u>hydrochloride</u>、  salbutamol-d6、terbutaline-d9、  ractopamine-d6 <u>hydrochloride</u>、  zilpaterol-d7 及 cimaterol-d9 同位素內  部標準品。</p> <p>2.3. 器具及材料：</p> <p>2.3.1. 離心管：50 mL，PP 材質。</p> <p>2.3.2. 固相萃取匣(Solid phase  extraction cartridge)：<u>Oasis HLB</u>，200  mg，6 mL，或同級品。</p> <p>2.3.3. 濾膜：孔徑 0.22 μm，Nylon 材  質。</p> <p>2.4. 試劑之調製：</p> <p>2.4.1. 0.2M 醋酸鈉緩衝溶液：  稱取醋酸鈉 16.4 g <u>溶於去離子水 900</u>  <u>mL</u>，以醋酸調整 pH 為 5.2 ± 0.1，再  加去離子水使成 1000 mL。</p> <p>2.4.2. 7mM 醋酸銨溶液：  稱取醋酸銨 0.54 g，以去離子水溶解使  成 1000 mL。</p> <p>2.4.3. 1N 氫氧化鈉溶液：  稱取氫氧化鈉 40 g，以去離子水溶解  使成 1000 mL。</p>	
--	--	--

<p>取<u>甲醇與氨水</u>以 95 : 5 (v/v)之比例混勻。</p> <p>2.5. 移動相溶液之調製：</p> <p>2.5.1. 移動相溶液 A： 取去離子水與甲酸以 99.9 : 0.1 (v/v)之比例混勻，以濾膜過濾，取濾液供作移動相溶液 A。</p> <p>2.5.2. 移動相溶液 B： 取乙腈與甲酸以 99.9 : 0.1 (v/v)之比例混勻，以濾膜過濾，取濾液供作移動相溶液 B。</p> <p>2.6. 標準溶液之配製：</p> <p>2.6.1. 內部標準溶液： 取相當於含 cimaterol-d<sub>9</sub>、clenbuterol-d<sub>9</sub>、ractopamine-d<sub>6</sub>、salbutamol-d<sub>9</sub>、terbutaline-d<sub>9</sub> 與 zilpaterol-d<sub>7</sub> 各約 1 mg，精確稱定，分別以甲醇溶解並定容至 10 mL，作為內部標準原液。臨用時，分別取適量內部標準原液混合後，以<u>甲醇</u>稀釋至 1000 ng/mL，供作內部標準溶液</p> <p>2.6.2. 標準溶液： 取相當於含 clenbuterol、salbutamol、terbutaline、ractopamine、zilpaterol、cimaterol 及 tulobuterol 之對照用標準品各約 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。臨用時，分別取適量標準原液混合後，以<u>甲醇</u>稀釋至 1000 ng/mL，作為混合標準原液。臨用時，取適量混合標準原液及內部標準溶液，以 5 mM 醋酸鉍: 甲醇(9:1, v/v)溶液稀釋至 1.0~50 ng/mL(含內部標準品 10 ng/mL)，供作標準溶液。</p> <p>2.7. 檢液之調製：</p>	<p>2.5. 移動相溶液之調製： <u>乙腈與 7mM 醋酸鉍</u>溶液以 85:15 (v/v)之比例混勻，以濾膜過濾，取濾液供作移動相溶液。</p> <p>2.6. 標準溶液之配製：</p> <p>2.6.1. 內部標準溶液： 取相當於含 clenbuterol-d<sub>9</sub>、salbutamol-d<sub>6</sub>、terbutaline-d<sub>9</sub>、ractopamine-d<sub>6</sub>、zilpaterol-d<sub>7</sub> 及 cimaterol-d<sub>9</sub> 各約 5 mg 之同位素內部標準品，精確稱定，分別以甲醇溶解並定容至 50 mL，作為內部標準原液。使用時，分別取適量內部標準原液混合後，以<u>乙腈：7 mM 醋酸鉍(8:2, v/v)溶液</u>稀釋至 100 ng/mL，作為內部標準溶液。</p> <p>2.6.2. 標準溶液： 取相當於含 clenbuterol、salbutamol、terbutaline、ractopamine、zilpaterol、cimaterol 及 tulobuterol 各約 5 mg 之對照用標準品，精確稱定，分別以甲醇溶解並定容至 50 mL，作為標準原液。使用時，分別取適量標準原液混合後，以<u>乙腈：7 mM 醋酸鉍(8:2, v/v)溶液</u>稀釋至 100 ng/mL，作為混合標準原液。臨用時取適量混合標準原液及內部標準溶液，以<u>乙腈：7 mM 醋酸鉍(8:2, v/v)溶液</u>稀釋至 1.5~50 ng/mL(含內部標準品濃度 10 ng/mL)，作為標準溶液。</p> <p>2.7. 檢液之調製：</p>	
--	--	--

<p>2.7.1. 萃取： 將檢體細切均質後，取約 2 g，精確稱定，置於離心管中，加入<u>內部標準溶液 20 <math>\mu</math>L 及 0.2M 醋酸鈉緩衝溶液 15 mL</u>，以均質機攪拌均質 2 分鐘，或加入<u>陶瓷均質石 1 顆</u>，以<u>高速組織研磨振盪器均質機於 1000 rpm 振盪萃取 10 分鐘</u>，加入<u><math>\beta</math>-葡萄糖醛酸苷酶溶液 100 <math>\mu</math>L</u>，於 37°C 水浴中水解 1 小時。加入<u>鹽酸 2 mL</u>，以<u>高速組織研磨振盪均質機於 1000 rpm 振盪 10 分鐘</u>，於 4°C 以 <u>7000 <math>\times</math> g 離心 10 分鐘</u>，取上清液供淨化用</p> <p>2.7.2. 淨化： 取 2.7.1.節供淨化用溶液，注入預先以<u>甲醇 6 mL 及去離子水 6 mL 潤洗之固相萃取匣</u>，棄流出液，依次以<u>0.2M 鹽酸溶液 12 mL</u>、<u>去離子水 12 mL 及甲醇 12 mL</u> 清洗固相萃取匣，棄流出液。以<u>甲醇：氫水(95:5, v/v)溶液 12 mL</u> 沖提，收集沖提液，於 65°C 以氮氣吹乾，殘留物加入<u>5 mM 醋酸銨：甲醇(9:1, v/v)溶液 1 mL</u>，旋渦混合溶解，以 <u>9000 <math>\times</math> g 離心 5 分鐘</u>，取上清液作為檢液原液。取檢液原液 <u>500 <math>\mu</math>L</u> 與 <u>5 mM 醋酸銨：甲醇(9:1, v/v)溶液 500 <math>\mu</math>L</u> 混合均勻，以<u>濾膜過濾</u>，供作檢液。</p> <p>2.8. 基質匹配檢量線之製作： 取空白檢體，依 2.7.節調製空白檢液原液，惟不需加入內部標準溶液。分別量取 <u>500 <math>\mu</math>L</u> (a)，加入<u>混合標準原液 1.0 ~50 <math>\mu</math>L</u> 及<u>內部標準溶液 10 <math>\mu</math>L</u>，再以 <u>5 mM 醋酸銨：甲醇(9:1, v/v)溶液定容至 1000 <math>\mu</math>L</u> (b)，混合均勻，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，就各乙型受體</p>	<p>2.7.1. 萃取： 將檢體細切，以均質機均質後，取檢體約 5 g，精確稱定，置於均質機中，加入 <u>0.2 M 醋酸鈉緩衝溶液 15 mL</u>，攪拌均質 2 分鐘後，移入離心管中，加入<u>內部標準溶液及<math>\beta</math>-葡萄糖醛酸苷酶溶液各 100 <math>\mu</math>L</u>，混合均勻，置於 37°C 水浴中水解 1 小時。於 <u>4000 rpm 離心 10 分鐘</u>，收集上清液，離心管中之沈澱物再加入 <u>0.2 M 醋酸鈉緩衝溶液 15 mL</u>，振盪萃取 10 分鐘，於 <u>4000 rpm 離心 10 分鐘</u>。合併上清液，以 <u>1 N 氫氧化鈉溶液調整 pH 值為 7.0</u>，再於 <u>4000 rpm 離心 10 分鐘</u>，取上清液供淨化用。</p> <p>2.7.2. 淨化： 取 2.7.1 節供淨化用之溶液，注入預先以<u>甲醇 3 mL 及去離子水 3 mL 潤洗之固相萃取匣</u>，以去離子水 4 mL 清洗固相萃取匣，棄流出液。以<u>甲醇 4 mL</u> 沖提，收集沖提液，於 65°C 以氮氣吹乾，殘留物加<u>乙腈：7 mM 醋酸銨(8:2, v/v)溶液 1 mL</u>，以<u>旋渦混合器振盪溶解</u>，<u>經濾膜過濾後</u>，供作檢液。</p> <p>2.8. 標準曲線之製作： 精確量取標準溶液各 10 <math>\mu</math>L，分別注入液相層析串聯質譜儀中，依下列條件進行液相層析串聯質譜分析，就各乙型受體素與內部標準品波峰面積比，與對應之各乙型受體素濃度，分別製作標準曲線。</p>	
---	--	--

素與內部標準品波峰面積比，與對應之各乙型受體素濃度，分別製作 1.0~50 ng/mL 之基質匹配檢量線。

液相層析串聯質譜測定條件<sup>(註)</sup>：

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→1.0	98→98	2→2
1.0→5.0	98→90	2→10
5.0→8.0	90→80	10→20
8.0→10.0	80→70	20→30
10.0→12.0	70→60	30→40
12.0→15.0	60→10	40→90
15.0→16.0	10→10	90→90
16.0→19.0	10→10	90→90

移動相流速：0.3 mL/min。

注入量：10 µL。

毛細管電壓(Capillary voltage): 3.4 kV。

離子源溫度(Ion source temperature)：120°C。

溶媒揮散溫度(Desolvation temperature)：400°C。

進樣錐氣體流速(Cone gas flow rate)：50 L/hr。

溶媒揮散流速(Desolvation flow rate)：850 L/hr。

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

液相層析串聯質譜測定條件<sup>(註1)</sup>：

層析管：每次分析前依序以異丙醇及 85% 乙腈溶液分別流洗 1 小時(0.2 mL/min)，分析後以 70% 乙腈溶液流洗 1 小時(0.2 mL/min)。

移動相溶液：依 2.5 節調製之溶液。

注入量：10 µL。

移動相流速：0.2 mL/min。

毛細管電壓(Capillary voltage)：3.4 kV。

離子源溫度(Ion source temperature)：120°C。

溶媒揮散溫度(Desolvation temperature)：450°C。

進樣錐氣體流速(Cone gas flow rate)：50 L/hr。

溶媒揮散流速(Desolvation flow rate)：600 L/hr。

偵測模式：多重反應偵測(multiple reaction monitoring, MRM)。離子對、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	碰撞能量
		(V)	(eV)
clenbuterol	277 > 203	20	20
	277 > 259	20	10
terbutaline	226 > 152	20	20
	226 > 125	20	25
salbutamol	240 > 222	20	15
	240 > 148	20	15
ractopamine	302 > 164	20	25
	302 > 107	20	20
zilpaterol	262 > 244	20	20
	262 > 185	20	25
cimaterol	220 > 202	15	15
	220 > 160	15	10
tulobuterol	228 > 154	20	20

	228 > 118	20	20
clenbuterol-d <sub>9</sub>	286 > 204	20	20
terbutaline-d <sub>9</sub>	235 > <u>152</u>	<u>20</u>	<u>25</u>
salbutamol-d <sub>6</sub>	<u>246</u> > <u>148</u>	20	15
ractopamine-d <sub>6</sub>	308 > 168	20	15
zilpaterol-d <sub>5</sub>	269 > <u>185</u>	20	<u>33</u>
cimaterol-d <sub>5</sub>	227 > 209	14	12

定量離子對：clenbuterol 為 m/z 277 > 203，terbutaline 為 m/z 226 > 152，salbutamol 為 m/z 240 > 222，ractopamine 為 m/z 302 > 164，zilpaterol 為 m/z 262 > 244，cimaterol 為 m/z 220 > 202，tulobuterol 為 m/z 228 > 154。

內部標準品<sup>(註2)</sup>：clenbuterol 及 tulobuterol 採用 clenbuterol-d<sub>9</sub>；terbutaline 採用 terbutaline-d<sub>9</sub>；salbutamol 採用 salbutamol-d<sub>6</sub>；ractopamine 採用 ractopamine-d<sub>6</sub>；zilpaterol 採用 zilpaterol-d<sub>5</sub>；cimaterol 採用 cimaterol-d<sub>5</sub>。

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。

註 1：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。

註 2：本方法中之內部標準品可使用不同數目氬標幟之同位素內標，並應修正 MRM 參數。

### 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<sup>(註)</sup>鑑別之，並依下列計算式求出檢體中各乙型受體素之含量(ppb)：

$$\text{檢體中各乙型受體素之含量(ppb)} = \frac{C \times V \times F}{M}$$

C：由基質匹配檢量線求得檢液中各乙型受體素之濃度(ng/mL)

V：檢體最後定容之體積(mL)

### 2.9. 鑑別試驗及含量測定：

精確量取檢液及標準溶液各 10 μL，分別注入液相層析串聯質譜儀中，依 2.8 節液相層析串聯質譜條件進行分析，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比<sup>(註3)</sup>鑑別之，並依下列計算式求出檢體中各乙型受體素之含量(ppb)：

$$\text{檢體中各乙型受體素之含量(ppb)} = \frac{C \times V}{M}$$

C：由標準曲線求得檢液中各乙型受體素之濃度(ng/mL)

V：檢體最後定容之體積(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 <u>定性離子對與定量離子對</u> 之波峰面積相除而得(≤100%)，容許範圍如下：	M：取樣分析檢體之重量(g) 註3：相對離子強度由 <u>兩組離子對</u> 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(%)	相對離子強度(%) 容許範圍(%)	
> 50 ± 20	> 50 ± 20	
> 20 ~ 50 ± 25	> 20 ~ 50 ± 25	
> 10 ~ 20 ± 30	> 10 ~ 20 ± 30	
≤ 10 ± 50	≤ 10 ± 50	
附註：食品中有影響檢驗結果之物質時，應自行探討。	附註：食品中有影響檢驗結果之物質時，應自行探討。	

附表、Cimaterol 等 7 項乙型受體素類動物用藥之多重反應偵測模式參數

分析物	定量離子對			定性離子對			內部標準品 <sup>(註)</sup>
	前驅離子(m/z)> 產物離子(m/z)	進樣錐電 壓 (V)	碰撞能量 (eV)	前驅離子(m/z)> 產物離子(m/z)	進樣錐電 壓 (V)	碰撞能量 (eV)	
cimaterol	220 > 202	15	<u>10</u>	220 > 160	15	<u>15</u>	cimaterol-d <sub>7</sub>
clenbuterol	277 > 203	20	20	277 > 259	20	10	clenbuterol-d <sub>9</sub>
ractopamine	302 > <u>107</u>	20	<u>20</u>	302 > <u>284</u>	20	<u>15</u>	ractopamine-d <sub>6</sub>
salbutamol	240 > <u>148</u>	20	15	240 > <u>222</u>	20	15	salbutamol-d <sub>9</sub>
terbutaline	226 > 152	<u>27</u>	<u>16</u>	226 > 125	<u>27</u>	25	terbutaline-d <sub>9</sub>
tulobuterol	228 > 154	20	20	228 > 118	20	20	clenbuterol-d <sub>9</sub>
zilpaterol	262 > 244	<u>26</u>	<u>13</u>	262 > 185	<u>26</u>	<u>23</u>	zilpaterol-d <sub>7</sub>
cimaterol-d <sub>7</sub> (I.S.)	227 > 209	14	12	—	—	—	—
clenbuterol-d <sub>9</sub> (I.S.)	286 > 204	20	20	—	—	—	—
ractopamine-d <sub>6</sub> (I.S.)	308 > 168	20	15	—	—	—	—
salbutamol-d <sub>9</sub> (I.S.)	<u>249</u> > <u>149</u>	20	15	—	—	—	—
terbutaline-d <sub>9</sub> (I.S.)	235 > <u>153</u>	<u>26</u>	<u>16</u>	—	—	—	—
zilpaterol-d <sub>7</sub> (I.S.)	269 > <u>251</u>	20	<u>17</u>	—	—	—	—

註：本方法中之內部標準品可使用不同數目氬標幟之同位素內標，並應修正 MRM 參數。