GB

中华人民共和国国家标准

GB 23200.49—2016 代替SN/T 1975—2007

食品安全国家标准 食品中苯醚甲环唑残留量的测定 气相色谱-质谱法

National food safety standards—

Determination of difenoconazole residue in foods

Gas chromatography-mass spectrometry

2016-12-18 发布 2017-06-18 实施

中华人民共和国国家卫生和计划生育委员会中华人民共和国农业部 国家食品药品监督管理总局

发布

前 言

本标准代替SN/T 1975-2007 《进出口食品中苯醚甲环唑残留量的检测方法气相色谱-质谱法》。 本标准与SN/T 1975-2007相比,主要变化如下:

- 一标准文本格式修改为食品安全国家标准文本格式;
- 一标准名称中"进出口食品"改为"食品";
- 一标准范围中增加"其它食品可参照执行"。
- 本标准所代替标准的历次版本发布情况为:
- —SN/T 1975-2007。

食品安全国家标准

食品中苯醚甲环唑残留量的测定 气相色谱-质谱法

1 范围

本标准规定了食品中苯醚甲环唑的制样、气相色谱-质谱联用检测和确证方法。

本标准适用于豌豆、紫苏、胡萝卜、菠菜、大米、黄豆、中药、茶叶、杏仁、西柚、菠萝、草莓、酱油、醋、蜂蜜、王浆干粉、猪肉、牛肉、鸡肉、鳗鱼和龙虾仁等食品中中苯醚甲环唑残留量的测定和确证,其它食品可参照执行。

2 规范性引用文件

下列文件对于本文件的应用是必不可少的。凡是注日期的引用文件,仅所注日期的版本适用于本文件。凡是不注日期的引用文件,其最新版本(包括所有的修改单)适用于本文件。

GB 2763 食品安全国家标准 食品中农药最大残留限量

GB/T 6682 分析实验室用水规格和试验方法。

3 原理

试样中的苯醚甲环唑用乙酸乙酯提取,经串联活性炭和中性氧化铝双柱法或弗罗里硅土单柱法固相萃取净化后由气相色谱-质谱联用仪测定与确证,外标法定量。

4 试剂和材料

除另有规定外,所有试剂均为分析纯,水为符合GB/T 6682中规定的一级水。

4.1 试剂

- 4.1.1 乙酸乙酯 $(C_4H_8O_2)$: 色谱纯。
- 4.1.2 正己烷(C₆H₁₄):色谱纯。
- 4.1.3 丙酮 (C₃H₆O): 色谱纯。
- 4.1.4 无水硫酸钠 (Na₂SO₄): 经 650℃灼烧 4 h, 置于密闭容器中备用。

4.2 溶液配制

4.2.1 正己烷+丙酮 (3+2, V/V) 混合溶剂: 取 300 mL 正己烷, 加入 200 mL 丙酮, 摇匀备用。

4.3 标准品

4.3.1 苯醚甲环唑标准物质(Difenoconazole, C₁₉H₁₇Cl₂N₃O₃, CAS#:119446-68-3): 纯度≥99.5%。

4.4 标准溶液配制

- 4.4.1 苯醚甲环唑标准储备溶液:准确称取适量的苯醚甲环唑标准品,用乙酸乙酯稀释配制成 200 μ g/mL 的标准储备液,4 \circ C下保存。
- 4.4.2 苯醚甲环唑标准工作液:根据需要用正己烷稀释成适当浓度的标准工作溶液,4℃下保存。

4.5 材料

- 4.5.1 活性炭固相萃取柱: 250 mg, 3 mL 或相当着。
- 4.5.2 中性氧化铝固相萃取柱: N-A1203, 250 mg, 3 mL或相当者。
- 4.5.3 弗罗里硅土固相萃取柱: Florisil, 0.5 g, 3 mL 或相当者。

5 仪器和设备

- 5.1 气相色谱-质谱仪:配有负化学离子源(NCI)。
- 5.2 分析天平: 感量 0.01 g和 0.0001 g。
- 5.3 固相萃取装置,带真空泵。
- 5.4 组织捣碎机。
- 5.5 粉碎机。
- 5.6 离心机。
- 5.7 旋转蒸发器。

6 试样制备与保存

6.1 试样制备

6.1.1 蔬菜或水果类

取代表性样品500 g,将其切碎后,依次用捣碎机将样品加工成浆状。混匀,均分成两份作为试样,分装入洁净的容器内内,密闭并标明标记。

6.1.2 茶叶、坚果及粮谷类

取代表性样品500 g, 用粉碎机粉碎并通过2.0 mm圆孔筛。混匀,分装入洁净的容器内,密闭并标明标记。

6.1.3 肉及肉制品

取代表性样品500 g,将其切碎后,依次用捣碎机将样品加工成浆状,混匀,分装入洁净的盛样袋内,密封并标明标记。

6.1.4 调味品

取代表性样品500 g,混匀,分装入洁净的容器内,密闭并标明标记。

6.1.5 蜂产品

取有代表性样品量500g,对无结晶的蜂蜜样品将其搅拌均匀;对有结晶析出的蜂蜜样品,在密闭情况下,将样品瓶置于不超过60℃的水浴中温热,振荡,待样品全部融化后搅匀,迅速冷却至室温,在融化时必须注意防止水分挥发。制备好的试样均分成两份,分别装入样品瓶中,密封,并标明标记。

注:以上样品取样部位按GB 2763附录A执行。

6.2 试样保存

茶叶、蜂产品、调味品及粮谷类等试样于4℃保存;水果蔬菜类和肉及肉制品类等试样于-18℃以下冷冻保存。

在制样的操作过程中,应防止样品受到污染或发生残留物含量的变化。

7 分析步骤

7.1 提取

对于含水量较低的或油脂含量较高的样品(茶叶、大米、豆类、肉及肉制品、蜂产品等),准确称取5 g均匀试样(精确至0.01 g)。对于含水量较高的试样(蔬菜、水果、酱油及醋类调味品等),准确称取10 g均匀试样(精确至0.01 g)。将称取的样品置于250 mL的具塞锥形瓶中,加入50 mL乙酸乙酯,加入15 g无水硫酸钠,放置于振荡器中振荡40 min,过滤于150 mL浓缩瓶中。再加入20 mL乙酸乙酯重复提取一次,合并提取液, 40 $^{\circ}$ $^{\circ}$ 下减压浓缩至干。用3 mL正己烷溶解,待净化。

7.2 净化

7.2.1 含色素较高的样品

将活性炭小柱与中性氧化铝小柱串联,依次用 5 mL 丙酮、5 mL 正己烷活化,将正己烷提取溶液过柱,过完后再用 3 mL 正己烷清洗瓶子并过柱,保持液滴流速约为 2 mL/min, 去掉滤液,抽干后,用 5 mL 正己烷+丙酮(3+2, V/V)混合溶剂进行洗脱,收集洗脱液于 10 mL 小试管中,于 40 $\mathbb C$ 水浴中氮气吹干,用正己烷定容 1.0 mL,并过 0.45 μ m 有机相滤膜,供气相色谱-质谱测定和确证。

7.2.2 蜂产品或油脂含量较高的样品

将弗罗里硅土固相萃取小柱依次用 5 mL 丙酮、5 mL 正己烷活化,然后将正己烷提取溶液过柱,以下步骤同 7.2.1。

7.3 测定

7.3.1 气相色谱-质谱参考条件

- a) 色谱柱: 石英弹性毛细管柱 DB-17ms, 30 m×0.25 mm(i.d.), 膜厚 0.25 μm, 或相当者。
- b) 色谱柱温度: 200 ℃ 10 ℃/min 300 ℃(10 min)。
- c) 进样口温度: 300 °C。
- d) 色谱-质谱接口温度: 280 °C。
- e) 载气: 氦气,纯度≥99.99%,流速 1.0 mL/min。
- f) 讲样量: 1 µL。
- g) 进样方式:不分流进样,1.5 min 后开阀。
- h) 电离方式: NCI。
- i) 电离能量: 216.5 eV。
- j) 离子源温度: 150 ℃

- k) 四极杆温度: 150 ℃
- 1) 反应气: 甲烷, 纯度大于等于 99.99%, 反应气流速: 2 mL/min。
- m) 检测方式:选择离子监测方式(SIM)。
- n) 选择监测离子(m/z): 定量离子348; 定性离子310,350,405。
- o) 溶剂延迟时间: 12 min。

7.3.2 色谱测定与确证

根据样液中苯醚甲环唑含量的情况,选定峰面积相近的标准工作溶液,对标准工作液和样液等体积参插进样。标准工作溶液和样液中苯醚甲环唑的相应值均应在仪器的线性范围内。

如果样液与标准工作溶液的选择离子色谱图中,在相同保留时间处有色谱峰出现,并且在扣除背景后的样品质量色谱图中,所选离子均出现,所选择离子的丰度比与标准品对应离子的丰度比,其值在允许范围内(允许范围见表 1)。在7.3.1条件下,苯醚甲环唑的保留时间是15.74 min,其监测离子(m/z)丰度比为310:348:350:405=45:100:67:13对其进行确证;根据定量离子m/z348对其进行外标法定量。在7.3.1条件下,苯醚甲环唑标准物的气相色谱-质谱总离子流色谱图和全扫描质谱图见附录A中图A.1和附录B中图B.1。

表1 使用气相色谱-质谱定性时相对离子丰度最大容许误差

相对丰度(基峰)	>50 %	>20 %至 50 %	>10 %至 20 %	≤10 %
允许的相对偏差	±20 %	±25 %	±30 %	±50 %

7.4 空白实验

除不加试样外,均按上述测定步骤进行。

8 结果计算和表述

用色谱数据处理机或按下式(1)计算试样中苯醚甲环唑残留量:

$$C_x = \frac{A_x \cdot C_s \cdot V_x}{A_s \cdot m} \qquad (1)$$

式中:

X ——试样中苯醚甲环唑残留量, μg/g;

Cs ——标准工作液中苯醚甲环唑的浓度, µg/ mL:

Ax ——样液中苯醚甲环唑定量离子的峰面积;

As ——标准工作液中苯醚甲环唑定量离子的峰面积:

Vx ——样液最后定容体积, m L;

™ ——最终样液所代表的试样质量, g。

注: 计算结果须扣除空白值,测定结果用平行测定的算术平均值表示,保留两位有效数字。

9 精密度

- 9.1 在重复性条件下获得的两次独立测定结果的绝对差值与其算术平均值的比值(百分率),应符合附录D的要求。
- 9.2 在再现性条件下获得的两次独立测定结果的绝对差值与其算术平均值的比值(百分率),应符合附录 E 的要求。

10 定量限和回收率

10.1 定量限

本方法的定量限为 0.005 mg/kg。

10.2 回收率

当添加水平为0.005 mg/kg、0.10 mg/kg、0.20 mg/kg时,苯醚甲环唑农药在不同基质中的添加回收率参见附录C。

附录A (资料性附录) 苯醚甲环唑标准溶液 GC-MSD/NCI 选择离子流色谱图

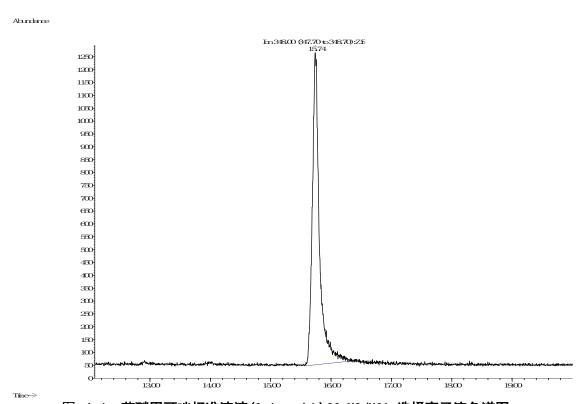


图 A.1 苯醚甲环唑标准溶液(0.1 μg/mL)GC-MS/NCI 选择离子流色谱图

附录 B (资料性附录) 苯醚甲环唑标准溶液GC-MSD/NCI 全扫描质谱图

Abundance

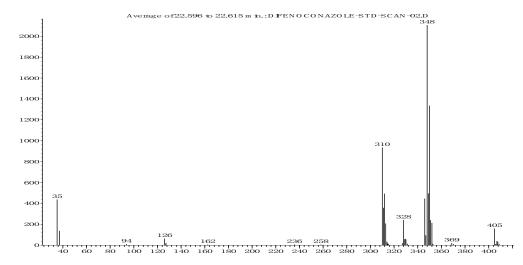


图 B.1 苯醚甲环唑标准溶液(2.0 μg/mL)GC-MSD/NCI 全扫描质谱图

附 录 C (资料性附录) 不同食品基质中苯醚甲环唑的回收率数据

表C.1 三个添加水平下食品中苯醚甲环唑的回收率数据

	不同添加水平下的平均回收率和变异系数					
兴 日 夕 秒	0.005 mg/kg		0.010 mg/kg		0.020 mg/kg	
样品名称 —	平均回收 率(%)	RSD (%)	平均回收 率(%)	RSD (%)	平均回收 率(%)	RSD (%)
豌豆	94. 5	5. 7	89.8	3.4	97.0	5. 0
紫苏	100.0	8. 0	95. 9	9.4	96. 9	10. 4
胡萝卜	92.4	12. 2	89. 9	11.5	99. 1	6. 2
菠菜粉	93. 7	7. 7	97. 2	5. 7	98.0	6. 7
大米	93. 2	8. 2	98. 9	7.6	95. 2	8. 0
黄豆	90.0	6. 4	92. 4	5. 3	86.4	4. 0
玉竹	105. 1	7.8	95. 1	4.9	79. 7	3. 0
茉莉花茶	102.9	5. 6	104. 7	4.8	103. 7	4. 7
乌龙茶	76. 1	5. 4	81.8	9.5	88.8	3. 6
杏仁	81.6	4. 7	84. 3	10. 9	85.6	10. 3
西柚	72. 5	3. 5	78. 3	7. 5	91.0	5.8
菠萝	72. 3	5.8	81. 1	11.4	87.4	3. 5
草莓	84. 0	7. 9	83. 3	7. 5	85. 7	2.7
酱油	85. 9	5. 5	95. 0	5.8	98.3	4.0
醋	74. 3	5. 1	76.8	7.4	81.8	5. 2
蜂蜜	67. 2	7. 2	71.4	7. 2	76. 5	5.8
干粉	68. 4	7. 7	79. 4	7. 1	65. 0	5. 9
猪肉	79. 5	6. 7	88. 7	8. 1	93. 1	4. 2
牛腹肉	81.6	6. 7	86. 7	10. 2	91.7	3. 4
鸡翅	88. 5	7. 3	96. 5	6.6	99. 1	5. 6
活鳗	104. 0	7. 2	102.4	4.6	91.4	5. 1
龙虾仁	80.0	7. 5	92. 9	8. 1	98. 1	4.3

附 录 D (规范性附录) 实验室内重复性要求

表 D.1 实验室内重复性要求

被测组分含量	精密度
mg/kg	%
≤0.001	36
>0.001≤0.01	32
>0.01≤0.1	22
>0.1≤1	18
>1	14

附 录 E (规范性附录) 实验室间再现性要求

表E.1 实验室间再现性要求

ベニ・				
被测组分含量	精密度			
mg/kg	%			
≤0.001	54			
>0.001≤0.01	46			
>0.01≤0.1	34			
>0.1≤1	25			
>1	19			