# **GB**

## 中华人民共和国国家标准

GB 23200.61—2016 代替SN/T 2456—2010

## 食品安全国家标准 食品中苯胺灵残留量的测定 气相色谱-质谱法

National food safety standards—

Determination of propham 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 发布 国家食品药品监督管理总局

## 前 言

本标准代替 SN/T 2456-2010 《进出口食品中苯胺灵残留量的测定 气相色谱一质谱法》。 本标准与SN/T 2456-2010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 2456-2010。

## 食品安全国家标准

## 食品中苯胺灵残留量的测定 气相色谱一质谱法

#### 1 范围

本标准规定了食品中苯胺灵残留测定的气相色谱-质谱测定方法。

本标准适用于毛豆、芥末菜、芦柑、花生、茶叶、姜、香菇、鳗鱼、猪肉、鸡肝、大米、大豆等进出口食品中苯胺灵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

下列文件中的条款通过本标准的引用而成为本标准的条款。凡是注日期的引用文件,其随后所有的修改单(不包括勘误的内容)或修订版均不适用于本标准,然而,鼓励根据本标准达成协议的各方研究是否可使用这些文件的最新版本。凡是不注明日期的引用文件,其最新版本适用于本标准。

GB 2763 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

试样中残留的苯胺灵用乙酸乙酯-正己烷(1+1, V/V)混合溶剂提取,植物源食品以石墨碳黑固相萃取小柱净化,动物源食品或含脂量高的食品以凝胶渗透色谱(GPC)净化,气相色谱-质谱仪测定及确证,外标法定量。

#### 4 试剂和材料

除非另有说明, 所用试剂均为农残级, 水为 GB/T 6682 规定的一级水。

#### 4.1 试剂

- 4.1.1 正己烷(C<sub>6</sub>H<sub>14</sub>)。
- 4.1.2 乙酸乙酯 (C<sub>4</sub>H<sub>8</sub>O<sub>2</sub>)。
- 4.1.3 氯化钠(NaCl),分析纯。
- 4.1.4 环己烷(C<sub>6</sub>H<sub>12</sub>)。

#### 4.2 溶液配制

- 4.2.1 乙酸乙酯-正已烷(1+1, V/V) 混合溶剂:量取 100 mL 乙酸乙酯和 100 mL 正己烷,混匀。
- 4.2.2 饱和氯化钠溶液: 氯化钠加水配成饱和溶液。
- 4.2.3 乙酸乙酯-环已烷(1+1, V/V) 混合溶剂:量取 100 mL 乙酸乙酯和 100 mL 环己烷,混匀。

#### 4.3 标准品

4.3.1 农药标准品: 苯胺灵 (Propham, CAS: 122-42-9, C<sub>10</sub>H<sub>13</sub>NO<sub>2</sub>) 标准品纯度≥95%。

#### 4.4 标准溶液配制

- 4.4.1 标准储备液(100 mg/L): 准确称取标准品 10.0 mg,用正已烷溶解并定容至 100 mL,该标准贮备液置于 4 ℃冰箱中。
- 4.4.2 标准工作液:根据需要取适量标准储备液,以正己烷稀释成适当浓度的标准工作液。标准工作液要现配现用。

#### 4.5 材料

- 4.5.1 ENVI-Carb 石墨碳黑固相萃取小柱: 250mg, 3 mL, 或相当者。
- 4.5.2 GPC 柱填料: 20g 200~400 目的 Bio-beads S-X3。

### 5 仪器和设备

- 5.1 气相色谱仪:配质量检测器。
- 5.2 凝胶渗透色谱仪。
- 5.3 粉碎机。
- 5.4 组织捣碎机。
- 5.5 涡旋混合器。

- 5.6 分析天平: 感量 0.01 g 和 0.0001 g。
- 5.7 具螺旋盖聚四氟乙烯塑料离心管,50mL。
- 5.8 离心机: 2500r/min。
- 5.9 移液器: 1 mL~5 mL, 100 此~1 000 LL。

#### 6 试样制备与保存

#### 6.1 试样制备

#### 6.1.1 水果蔬菜类

取芦柑、芥菜、毛豆、姜,花生等水果及蔬菜有代表性样品至少 500 g, (不可水洗)切碎后,用组织捣碎机将样品加工成浆状,混匀,均分为两份作为试样,分装入洁净盛样袋内,密闭并标识。

#### 6.1.2 大米、大豆、茶叶、食用菌(干)类

取茶叶、食用菌(干)类等有代表性样品至少 300 g, 用粉碎机粉碎并通过 2.0 mm 圆孔筛, 混匀, 均分成两份作为试样, 分装入洁净盛样袋内, 密闭并标识。

#### 6.1.3 肉制品及内脏类

取猪肉、鸡肝、鱼肉等肉及肉制品等有代表性样品至少 500 g, 切碎后用组织捣碎机将样品加工成 浆状,混匀,均分成两份作为试样,分装入洁净盛样袋内,密闭并标识。

注:以上样品取样部位按GB 2763附录A执行。

#### 6.2 试样保存

试样在-18℃保存;在制样过程中,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

#### 7.1.1 水果蔬菜类

称取 5g (精确至 0.01g) 均匀试样,置于  $50\,$  mL 具塞塑料离心管中,加氯化钠  $3\,$  g,再加入  $10\,$  mL 乙酸乙酯-正己烷混合溶剂涡旋振荡器混匀  $30\,$  s 后,超声提取  $20\,$  min, $2500\,$  r/min 离心  $3\,$  min,取上层有机相于另一试管中,再分别加入  $5\,$  mL 乙酸乙酯-正己烷混合溶剂重复提取  $2\,$  次,合并提取液, $40\,$  ℃ 氮吹浓缩至约  $1\,$  mL ,按  $7.2.1\,$  步骤净化。

#### 7.1.2 茶叶、大米、食用菌(干)类

称取 2.5 g (精确至 0.01g) 均匀试样置于 50 mL 具塞塑料离心管中,加入 2.5 mL 饱和氯化钠溶液,加入 5 mL 乙酸乙酯—正己烷混合溶剂,涡旋振荡器混匀 30 s,超声提取 20 min,以 2500r/min 离心 3 min,取上层有机相于另一试管中。再分别加入乙酸乙酯—正己烷混合溶剂重复提取 2 次,合并提取液,40 ℃ 氦吹浓缩至约 1 mL,按 7.2.2 步骤净化。

#### 7.1.3 大豆、肉制品及内脏类

#### 7.2 净化

#### 7.2.1 按 7.1.1 步骤提取的样品

将 ENVI-Carb 小柱装在固相萃取的真空抽滤装置上,先用 3 mL 乙酸乙酯-正己烷混合溶剂预淋洗小柱,保持流速约为 1 mL/min。将提取液过 ENVI-Carb 小柱,再用 6 mL 乙酸乙酯-正己烷混合溶剂洗脱,收集全部洗脱液,置于 40℃下氮吹至近干,用乙酸乙酯定容 2.0mL,供 GC-MS 分析。

#### 7.2.2 按 7.1.2 步骤提取的样品

将 ENVI-Carb 小柱装在固相萃取的真空抽滤装置上,先用 3 mL 乙酸乙酯-正己烷混合溶剂预淋洗小柱,保持流速约为 1 mL/min。将提取液过 ENVI-Carb 小柱,再用 6 mL 乙酸乙酯-正己烷混合溶剂洗脱,收集全部洗脱液,置于 40  $\mathbb{C}$  下氮吹至近干,用乙酸乙酯定容 1.0 mL,供 GC-MS 分析。

#### 7.2.3 按 7.1.3 步骤提取的样品

取 5mL 提取液过 GPC 柱,用乙酸乙酯一环已烷(1+1,V/V)混合溶剂洗脱,保持流速 4.7ml/min,收集第 30~43mL 的洗脱液,浓缩至近干,用乙酸乙酯定量至 1.0mL,供 GC-MS 分析。

#### 7.3 测定

#### 7.3.1 气相色谱-质谱参考条件

- a) 色谱柱: DB-5MS 石英毛细管柱, 30 m × 0.25 mm (id) × 0.25 μm, 或相当者:
- b) 色谱柱温度: 初始温度 80 ℃,以 10 ℃/min 上升至 130 ℃,以 0.5 ℃/min 上升至 136 ℃,以 40 ℃/min 上升至 280 ℃保持 2min;
  - c) 进样口温度: 260 ℃;
  - d) 离子源: 230 ℃;
  - e) 选择监测离子 (m/z): 定量离子 120; 定性离子 93, 137, 179
  - f) 载气: 氦气, 纯度大于等于 99.999 %, 流速 1 mL/min;
  - g) 进样量: 1川;
  - h) 进样方式: 不分流进样
  - i) 四极杆温度: 250°C;
  - j) 连接口温度: 280℃

#### 7.3.2 色谱测定与确证

根据试样中被测物的含量情况,选取响应值适宜的标准工作液进行色谱分析,对标准工作液和样液等体积参插进样。标准工作液和待测样液中苯胺灵的响应值均应在仪器线性响应范围内。

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谱图中,m/z120,93,137,179 均出现,所选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)则可以判定样品中存在苯胺灵残留。在上述的仪器条件下,苯胺灵的参考保留时间为14.2min,离子丰度比m/z93: 120:137: 179=100:34:42:54。

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
12	飞川 帕尼伯 火焰化压引焰剂商 计区域八分开反左

相对丰度(基峰)	>50 %	>20 %至 50 %	>10 %至 20 %	≤10 %
允许的相对偏差	±10 %	±15 %	±20 %	±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)计算试样中苯胺灵的含量:

$$X = \frac{A \times Cs \times V \times f}{As \times m} \dots (1)$$

#### 式中:

X — 试样中农药残留量,单位为毫克每千克 (mg/kg):

A - 样液中农药的峰面积:

Cs - 标准工作液中农药的浓度,单位为毫克每升 (mg/L);

V - 样品最终定容体积,单位为毫升(mL);

f - 稀释或浓缩倍数

 $A_{c}$  — 标准工作液中农药的峰面积;

m- 称样量,单位为克(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E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 F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。

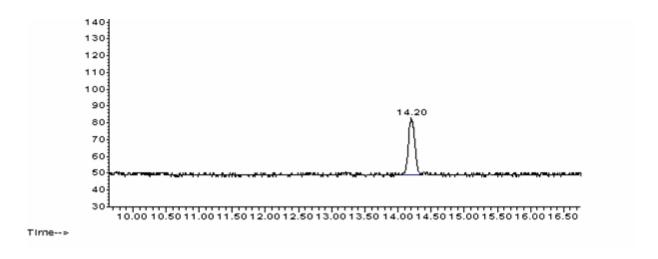
## 10.2 回收率

当添加水平为0.005mg/kg、0.01 mg/kg、0.02 mg/kg、0.05 mg/kg时,苯胺灵农药在不同基质中的添加回收率参见附录D。

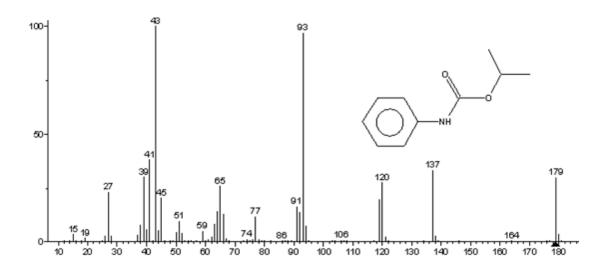
## 附录A (资料性附录) 苯胺灵农药的 CAS 号、保留时间和监测离子丰度比

序号	农药中文 名称	农药英文 名称	CAS 号	分子式	分子量	保留时间 min	监测离子丰度比 %
1	苯胺灵	propham	122-42-9	$C_{10}H_{13}NO_2$	179. 22	14. 2	93* (100) , 120 (34) , 137 (42) , 179 (54)
ž	注: ""标记离子为定量离子						

附 录 B (资料性附录) 苯胺灵标准物质提取离子流色谱图



附 录 C (资料性附录) 苯胺灵标准品质谱图



## 附 录 D (资料性附录) 不同基质中苯胺灵农药的添加回收率

样品	添加浓度,mg/kg	回收率范围,%	样品	添加浓度,mg/kg	回收率范围,%
	0.005	76.0%~106.0%		0.005	68.0%~96.0%
	0.01	77.0%~104.0%	++-1++-	0.01	72.0%~100.0%
毛豆	0.02	74.0%~112.5%	芥末菜	0.02	76.0%~109.0%
	0.05	71.0%~95.8%		0.05	86.8%~101.2%
	0.005	86.0%~108.0%		0.005	70.0%~90.0%
-+	0.01	90.0%~110.0%	-+- /1.	0.01	68.0%~99.0%
芦柑	0.02	77.5%~110.5%	花生	0.02	77.5%~112.5%
	0.05	70.6%~87.0%		0.05	89.4%~98.8%
	0.005	74.0%~110.0%		0.005	70.0%~100.0%
-tat- ea l	0.01	73.0%~105.0%	24	0.01	73.0%~106.0%
茶叶	0.02	80.0%~109.0%	姜	0.02	77.0%~101.0%
	0.05	70.0%~107.2%		0.05	71.6%~99.0%
	0.005	64.0%~100.0%		0.005	88.0%~96.0%
T.++	0.01	72.0%~99.0%	h = 10	0.01	74.0%~105.0%
香菇	0.02	74.0%~108.5%	鳗鱼	0.02	78.5%~90.5%
	0.05	66.0%~91.4%		0.05	73.6%~88.4%
	0.005	84.0%~96.0%		0.005	78.0%~96.0%
X+4 +++	0.01	75.0%~86.0%	一位 日子	0.01	72.0%~86.0%
猪肉	0.02	75.5%~87.5%	鸡肝	0.02	75.5%~85.5%
	0.05	72.4%~80.6%		0.05	71.2%~75.8%
	0.005	84.0%~104.0%		0.005	74.0%~98.0%
+ V.	0.01	75.0%~94.0%	<b>+</b> =	0.01	79.0%~102.0%
大米	0.02	83.0%~100.5%	大豆	0.02	78.0%~101.0%
	0.05	71.6%~94.0%		0.05	73.4%~95.8%

### 附 录 E (规范性附录) 实验室内重复性要求

## 表 E.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

## (规范性附录) 实验室间再现性要求

## 表 F.1 实验室间再现性要求

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