

前言

本标准是根据GB/T1.1—1993《标准化工作导则 第1单元：标准的起草与表述规则第1部分：标准编写的基本规定》及SN/T 0001—1995《出口商品中农药、兽药残留量及生物毒素检验方法标准编写的基本规定》的要求而进行编写的。其中测定方法采用了《日本食品中农药残留量限量及检验方法》(续一)中所载的乙萆威残留量分析方法。技术内容与原方法相同，经验证后，按规定格式要求作了编辑性修改。在标准中同时制定了抽样和制样方法。

测定下限是根据国际上对油籽中乙萆威残留量的最高限量和测定方法的灵敏度而制定的。

本标准的附录A为提示的附录。

本标准由中华人民共和国国家进出口商品检验局提出并归口。

本标准起草单位：中华人民共和国湖南进出口商品检验局。

本标准主要起草人：黄志强、聂洪勇。

本标准系首次发布的行业标准

1 范围

本标准规定了出口油籽中乙萆威残留量检验的抽样、制样、气相色谱测定方法及气相色谱—质谱确证方法。

本标准适用于出口大豆、花生仁中乙萆威残留量的检验。

2 抽样和制样

2.1 检验批 以不超过200t为一检验批。200t袋装大豆约2200袋；袋装花生仁约2400袋。大豆有时散装商品。

同一检验批的商品应具有相同的特征，如包装、标记、产地、规格和等级等。

2.2 抽样数量

2.2.1 袋装货品 按式(1)计算抽样袋数：

$$\alpha = \sqrt{N} \dots\dots\dots(1)$$

式中：N—全批袋数；

α—抽样袋数。

注：α值取整数，小数部分向前进位为整数。

2.2.2 散积货品 货堆高度不超过2m。按货堆面积划区设点，以50 m<sup>2</sup>为一个取样区，每区设中心及四角(距边线1m处)5个点。每增加一个取样区，增设3个点。

2.3 抽样工具

2.3.1 金属双套管取样器：全长分1m、2m(均包括手柄)两种。内、外管同部位分段开几个槽口，每个槽口长15~20 cm，口宽2.0~2.5cm。内管的内径为2.5~3.0cm，取样器的探头长约7cm。

2.3.2 取样铲或取样勺。

2.3.3 分样板。

2.3.4 盛样器：筒或袋，可密封。

2.3.5 分样布或适用的铺垫物。

2.4 抽样方法

2.4.1 袋装抽样

2.4.1.1 倒包抽样：从堆垛的各部位随机抽取2.2.1规定的应抽样件数的10%(每批一般不少于3袋)，将袋口缝线全部拆开，平置于分样布或其他洁净的铺垫物上，双手紧握袋底两角，提起约成45°倾角，倒拖约1m，使袋内货物全部倒出。查看袋内和袋间品质是否均匀。确认情况正常后，用取样铲随机在各部位抽取样品，并立即将样品倒入盛样器内。每袋抽取样品的量应基本一致。

2.4.1.2 袋内抽样：按2.2.1规定的应抽样件(扣除倒包抽样件数)，在堆垛四周上、中、下各层以曲线形走向随机抽取。然后按大豆或花生仁，分别用下述方法进行取样。

对大豆，用1 m长的金属双管取样器，关闭槽口，从每袋一角依斜对角方向插入袋内，然后旋转内管以开启槽口，待样品流满内管后，再旋转内管以关闭槽口。抽出取样器，立即将样品倒入盛样器内。

对花生仁，将应抽各袋拆开缝口缝线3~5针，用取样勺从开口处抽取样品。立即缝好袋口，并立即将所取样品倒入盛样器内。

每袋所抽取的样品的量应与2.4.1.1基本一致。每批所抽取的样品总量应不少于4kg。

2.4.2 散积抽样(对大豆)

按2.2.2规定的取样点，逐点抽取样品。将取样器(2.3.1)槽口关闭，以倾斜45°角度插入粮堆至相应深度，旋转取样器内管以开启槽口，待样品流满内管后，再旋转内管以关闭槽口。抽出取样器，立即将样品倒入盛样器内。从各点中抽取的样品量应基本一致。

每批所抽取的样品总量应不少于4kg。

2.4.3 大样细分 袋装样品：合并从袋内和倒包抽样所取全部样品，倒于分样布上，用分样板按四分法缩分样品至不少于2kg，盛于盛样器内，加封后标明标记，并及时送交实验室。

散积样品：将抽取的全部样品，倒于分样布上，以下按上述袋装样品方法进行。

2.5 试样制备

2.5.1 大豆试样制备

将样品按四分法缩分至1kg，用磨碎机全部磨碎并通过20目筛。混匀，均分成两份，分别装入洁净的容器内作为试样。密封，标明标记。

2.5.2 花生仁试样制备

将样品按四分法缩分至500 g，用样品粉碎机粉碎，使全部通过2.0 mm圆孔筛。混匀，均分成两份，分别装于洁净的容器内作为试样。密封，标明标记。

2.6 试样保存

将试样于-5℃以下避光保存。

注：在抽样和制样的操作过程中，必须防止样品受到污染或发生残留物含量的变化。

3 测定方法

3.1 方法提要

试样中残留的乙萆威用丙酮—水提取，提取液先后经乙酸乙酯及乙腈液—液分配净化，再经弗罗里硅土柱净化后，用配有氮磷检测器的气相色谱仪测定，外标法定量。如有必要可用气相色谱—质谱法确证。

3.2 试剂和材料

除另有规定外，所用试剂均为分析纯，水为蒸馏水。

3.2.1 丙酮：重蒸馏。

3.2.2 乙酸乙酯：重蒸馏。

3.2.3 乙醚：重蒸馏。

3.2.4 乙腈：重蒸馏。

3.2.5 正己烷：重蒸馏。

3.2.6 无水硫酸钠：650℃灼烧4h，贮于密封容器中备用。

3.2.7 弗罗里硅土：650℃灼烧4h，贮于密封容器中，使用前在130℃下烘2h，贮于干燥器内冷却备用。

3.2.8 丙酮—正己烷(3+17)。

3.2.9 氯化钠溶液：饱和水溶液。

3.2.10 乙萆威标准品：纯度≥98%。

3.2.11 乙萆威标准溶液：准确称取适量的乙萆威标准品，用丙酮配制成浓度为1.0 mg/mL的标准储备液，再根据需要用正己烷稀释成适当浓度的标准工作溶液。

3.3 仪器和设备

3.3.1 气相色谱仪并配有氮磷检测器。必要时还需配有质谱检测器。

3.3.2 离心机。

3.3.3 旋转蒸发器。

3.3.4 微量注射器：10 μL。

3.3.5 无水硫酸钠柱：6cm×1.8cm(内径)，内装5cm高的无水硫酸钠。

3.3.6 净化柱：30 cm×1.8cm(内径)，具砂芯，柱内先装10 g弗罗里硅土，再装8g无水硫酸钠。

3.4 测定步骤

3.4.1 提取

称取约10g试样(精确至0.1g)，置于250 mL具塞锥形瓶中。加入20mL水，用搅棒拌匀，放置2h。

加入100mL丙酮于上述锥形瓶中，振荡2min，在3000 r/min下离心5min。上清液转入另一250 mL烧瓶中。再加入50 mL丙酮，同上操作。将合并的提取液在40℃的旋转蒸发器上除去丙酮。

将烧瓶中溶液移入250 mL分液漏斗，加入50 mL氯化钠饱和溶液，用100 mL乙酸乙酯分数次洗涤烧瓶，并入分液漏斗，剧烈振荡5min，静置分层。收集上部乙酸乙酯层，并通过无水硫酸钠柱脱水，滤入250 mL烧瓶中。再在分液漏斗中加入100 mL乙酸乙酯，同上操作。用少量乙酸乙酯洗涤无水硫酸钠柱，合并滤液与洗液，并在40℃下用旋转蒸发器蒸发近干。

加入15mL正己烷以溶解残渣，并将溶液移入125mL分液漏斗中。用30 mL正己烷饱和的乙腈洗涤烧瓶，洗液并入分液漏斗。剧烈振荡5min，静置分层。将下层乙腈提取液转入另一个125mL的分液漏斗中。再在分液漏斗中加入30 mL正己烷饱和的乙腈，同上操作。合并乙腈提取液。在提取液中加入50 mL乙腈饱和的正己烷，轻轻振荡数次，静置分层。将下层转入100 mL锥形瓶中，并在50℃下用旋转蒸发器蒸发近干。加入2mL正己烷以溶解残渣。

3.4.2 净化

在净化柱中，加入20 mL正己烷，弃去流出液。待液面降至无水硫酸钠层时，将上述的提取液加入柱中，待液面降至无水硫酸钠层时，用5mL正己烷洗涤器皿，加入柱内。继用50 mL正己烷、150 mL丙酮—正己烷(3+17)按序淋洗，弃去流出液。立即用130 mL乙醚洗脱，收集洗脱液于150 mL锥形瓶中，在30℃下用旋转蒸发器蒸发近干。用正己烷溶解残渣并定容至2.0 mL，溶液供气相色谱测定。

3.4.3 测定

3.4.3.1 气相色谱条件

a)色谱柱：SE—54，30 m×0.53mm(内径)，膜厚0.5 μm，或相当者；

b)载气：氮气，纯度≥99.99%，5mL/min；

c)辅助气：氮气，纯度≥99.99%，20mL/min；

d)氦气：3.5mL/min；

e)空气：100 mL/min；

f)色谱柱温度：程序升温：60℃保持1min，以10℃/min速度升至230℃，保持5min；

g)进样口温度：250℃；

h)检测器温度：280℃；

i)进样量：1 μL。

3.4.3.2 气相色谱测定

根据样液中被测农药含量情况，选定峰高相近的标准工作溶液。标准工作溶液和待测液中药的响应值均应在仪器检测的线性范围内。对标准工作液与样液应等体积参插进样测定，在上述色谱条件下，乙萆威保留时间约为17min。标准品色谱图见附录A中图A1。

3.4.4 确证

3.4.4.1 气相色谱—质谱条件

a)色谱柱：SE—64，30 m×0.25mm(内径)，膜厚0.25 μm，或相当者；

b)载气：氮气，纯度≥99.99%，1.0 mL/min；

c)色谱柱温度：程序升温：60℃保持1 min，以10℃/min速度升至230℃，保持5min；

d)进样口温度：250℃；

e)色谱—质谱接口温度：280℃；

f)进样量：1 μL；

g)进样方式：不分流，1min后开阀；

h)电离方式：EI；

i)电离能量：70 eV；

j)电子倍增器电压：自动调谐值加200 V；

k)监视离子(m/z)：124、225、267；

l)溶剂延迟：10 min。

3.4.4.2 气相色谱—质谱确证

对标准溶液及样液均按3.4.4.1规定的条件采用选择离子监视法进行测定。如果样液与标准品溶液的总离子流图，在相同保留时间有峰出现，则用质谱图对其进行确证，标准品质谱图见附录A中图A2。

3.4.5 空白试验

除不称取试样外，均按上述测定步骤进行。

3.5 结果计算和表述

用色谱数据处理机或按式(2)计算试样中乙萆威的残留含量：

$$X = \frac{h \cdot c \cdot V}{h_s \cdot m} \dots\dots\dots(2)$$

式中：X—试样中乙萆威含量，mg/kg；

h—样液中乙萆威的色谱峰高，mm；

h<sub>s</sub>—标准工作液中乙萆威的色谱峰高，mm；

c—标准工作液中乙萆威的浓度，μg/mL；

V—样液最终定容体积，mL；

m—最终样液所代表的试样量，g。

注：计算结果需将空白值扣除。

4 测定下限、回收率

4.1 测定下限

本方法测定下限为0.05mg/kg。

4.2 回收率

乙萆威添加浓度及其回收率的实验数据：

在大豆中，0.05mg/kg时，回收率为96.3%；

0.10mg/kg时，回收率为93.2%；

1.00mg/kg时，回收率为100.6%。

在花生仁中，0.05mg/kg时，回收率为92.1%；

0.10mg/kg时，回收率为92.1%；

1.00mg/kg时，回收率为94.6%。

附 录 A

(提示的附录)

标准品气相色谱-质谱图

A1 标准品色谱图

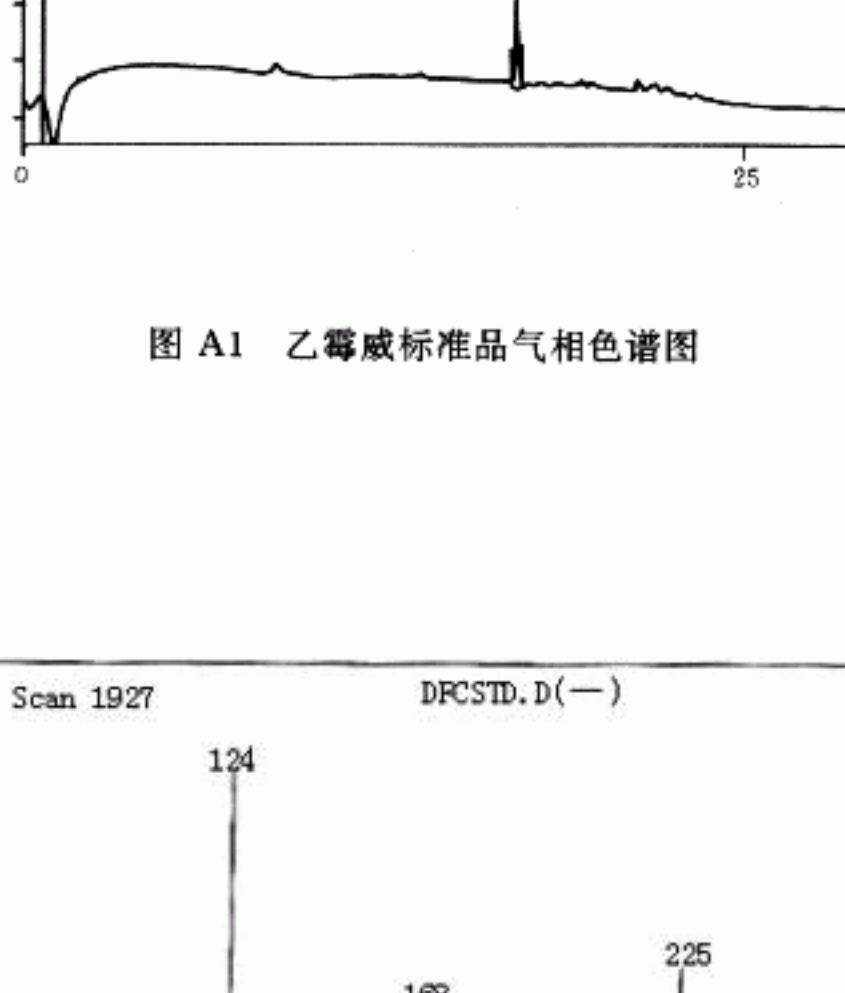


图 A1 乙萆威标准品气相色谱图

A2 标准品质谱图

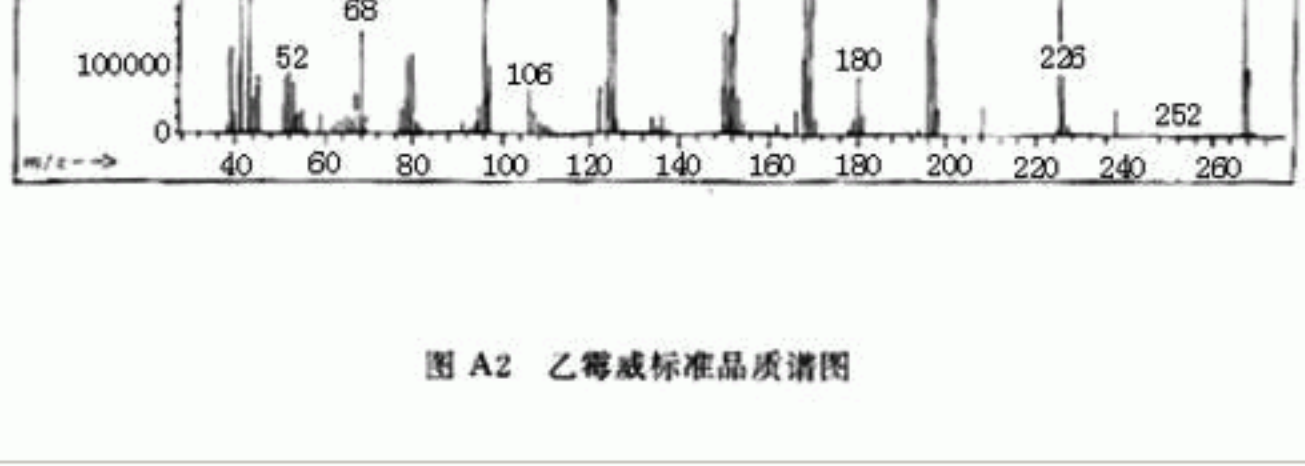


图 A2 乙萆威标准品质谱图