

前言

本标准是根据GB/T 1.1—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》的要求进行编写的。其中测定方法是参考国内外有关文献，经研究、改进和验证后制定的。本标准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、坚果及坚果制品中黄曲霉毒素B₁、B₂、G₁、G₂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。

本标准由中华人民共和国河北进出口商品检验局负责起草。

本标准主要起草人：任世国、段文仲、郝冬生、白玉良。

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、坚果及坚果制品中黄曲霉毒素检验的抽样、制样和液相色谱测定方法。

本标准适用于出口花生仁和杏仁中黄曲霉毒素B₁、B₂、G₁、G₂的检验。

2 抽样和制样

2.1 检验批

花生仁以不超过200t (2400袋)为一检验批；杏仁以不超过50t (625袋)为一检验批。

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

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。

2.3 抽样工具

2.3.1 取样铲或取样勺。

2.3.2 盛样袋：可密封。

2.3.3 分样板。

2.3.4 分样布。

2.4 抽样方法

2.4.1 倒包抽样：从堆垛的各部位随机抽取2.2规定的应抽样袋数的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一致。确认情况正常后，用取样铲随机在各部位抽取样品，立即倒入盛样袋中。每袋抽取的样品数量应基本一致。

2.4.2 袋内取样：按2.2规定的应抽样袋数的90%，在堆垛四周上、中、下各层以曲线形走向随机抽取样袋。将所抽各袋拆开袋口缝线3~5针，用取样勺从开口处抽取样品。立即缝好袋口，并将所取样品倒入盛样袋中，每袋抽取样品数量应与2.4.1基本一致。

每批所抽取的样品总量应不少于4kg。

2.4.3 大样缩分：合并倒包和袋内取样所取全部样品，倒于分样布上，用分样板按四分法分出样品不少于2kg，倒入样品袋中，加封后标明标记，并及时送交实验室。

2.5 试样制备

2.5.1 制样工具

2.5.1.1 切碎机或粉碎机。

2.5.1.2 筛子：2.0 mm圆孔筛。

2.5.1.3 分样板。

2.5.1.4 盛样瓶：具塞广口瓶。

2.5.2 制样方法

将所取样品，用四分法缩分出约200 g。用切碎机或粉碎机将缩分出的样品全部切碎或粉碎成尺寸不大于1mm并通过2.0 mm圆孔筛碎粒。充分混匀，均分成两份作为试样，分装于洁净的盛样瓶中，密封，标明标记。

2.6 试样保存

将试样于-5℃以下避光保存。

注：在抽样及制样的操作过程中，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

试样中的黄曲霉毒素B₁、B₂、G₁、G₂用三氯甲烷提取，提取液经弗罗里硅土柱净化，浓缩，定容。溶液用柱后衍生—液相色谱荧光检测器法测定，外标法定量。

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 三氯甲烷。

3.2.2 丙酮。

3.2.3 苯。

3.2.4 乙脂。

3.2.5 甲醇：紫外光谱纯。

3.2.6 无水硫酸钠：600℃灼烧4h，贮于干燥器中备用。

3.2.7 硅藻土：Celite 545。

3.2.8 弗罗里硅土：60~100目，600℃灼烧4h，使用前于130℃活化3h，贮于干燥器中备用。

3.2.9 过溴化溴化吡啶(pyridinium bromide perbromide)。

3.2.10 黄曲霉毒素B₁、B₂、G₁、G₂标准品：纯度均≥99%。

3.2.11 标准储备液：分别称取适量的黄曲霉毒素B₁、B₂、G₁、G₂标准品，分别用少量苯溶解并用乙腈成浓度为0.100 mg/mL的标准储备液。

3.2.12 混合标准工作液：根据需要准确移取适量的黄曲霉毒素B₁、B₂、G₁和G₂的标准储备液，用乙腈稀释成适当浓度的混合标准工作液。

3.3 仪器和设备

3.3.1 液相色谱仪并配有荧光检测器和柱后衍生化装置。

3.3.2 微量混和器。

3.3.3 抽滤瓶。

3.3.4 真空泵。

3.3.5 旋转蒸发器。

3.3.6 净化柱：玻璃柱，30 cm×20 mm (内径)，用三氯甲烷湿法依次装入1.0 g无水硫酸钠，0.7g弗罗里硅土，5.0 g无水硫酸钠。

3.4 测定步骤

3.4.1 提取

称取约20 g试样 (精确至0.1g)于250 mL具塞锥形瓶中，加入10 mL水使试样充分湿润。加入5.0 g硅藻土，并准确加入100 mL三氯甲烷，于微量混和器上快速振荡5min。提取液经抽滤后过无水硫酸钠柱，收集50 mL。

3.4.2 净化

准确移取50.0mL上述提取液，注入弗罗里硅土净化柱中，用2×10mL三氯甲烷洗涤容器及玻璃柱，调节流速为2mL/min。待溶液全部流出后，用20mL三氯甲烷—甲醇 (9+1)淋洗柱子，弃去全部流出液。用50 mL丙酮—水 (99+1)洗脱，收集洗脱液于心形瓶中。用旋转蒸发器于40℃水浴中减压蒸发至近干，再用氮气流吹干。准确加入2.0 mL甲醇以溶解残渣，溶液供柱后衍生—液相色谱法测定。

3.4.3 测定

3.4.3.1 色谱条件

a) 色谱柱：15cm×4.6mm (内径)，5μm，NucleosilC₁₈柱，或相当者；

b) 流动相：甲醇—水 (45+55)，流速1.2mL/min；

c) 检测波长：激发波长365nm，发射波长450 nm；

d) 柱后衍生剂：过溴化溴化吡啶水溶液 (0.05mg/mL)，流速0.48mL/min；

e) 反应管：30 cm×0.25mm (内径)，不锈钢管；

f) 柱温及反应管温度：35℃；

g) 进样量20 μL。

3.4.3.2 色谱测定

根据样液中黄曲霉毒素B₁、B₂、G₁、G₂的含量情况，选定峰高相近的混合标准工作液，混合标准工作液和样液中黄曲霉毒素B₁、B₂、G₁、G₂衍生物的响应值均应在仪器检测的线性范围内。对混合标准工作液和样液等体积参插进样测定。在上述色谱条件下，黄曲霉毒素B₁、B₂、G₁、G₂衍生物的保留时间分别约为11.4min、9.3min、7.6min、6.4min。标准品的液相色谱图见附录A中图A1。

3.4.4 空白试验

除不加试样外，均按上述测定步骤进行。

3.5 结果计算与表述

用色谱处理机或按式(2)分别计算试样中黄曲霉毒素B₁、B₂、G₁、G₂的含量：

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

式中：X—试样中黄曲霉毒素的含量，μg/kg；

h—样液中黄曲霉毒素衍生物的峰高，mm；

h_s—混合标准工作液中黄曲霉毒素衍生物的峰高，mm；

c—混合标准工作液中黄曲霉毒素的浓度，ng/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：黄曲霉毒素B₁为0.75μg/kg；B₂为0.90μg/kg，G₁为1.0μg/kg；G₂为1.0μg/kg。

4.2 回收率

杏仁和花生仁中黄曲霉毒素添加浓度及其回收率实验数据如下。

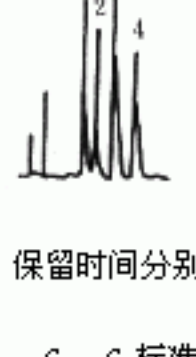
4.2.1 杏仁中的回收率

黄曲霉毒素	添加浓度 (μg/kg)	回收率
B ₁	0.75	86.7%
B ₁	1.5	85.3%
B ₁	3.0	95.7%
B ₂	0.9	104%
B ₂	1.8	80.0%
B ₂	3.6	99.6%
G ₁	1.0	69.5%
G ₁	2.0	78.0%
G ₁	4.0	68.3%
G ₂	1.0	75.0%
G ₂	2.0	78.5%
G ₂	4.0	76.3%

4.2.2 花生中的回收率

黄曲霉毒素	添加浓度 (μg/kg)	回收率
B ₁	0.75	84.0%
B ₁	1.5	80.7%
B ₁	3.0	82.8%
B ₂	0.9	88.9%
B ₂	1.8	85.0%
B ₂	3.6	96.0%
G ₁	1.0	71.5%
G ₁	2.0	81.5%
G ₁	4.0	74.8%
G ₂	1.0	71.5%
G ₂	2.0	81.0%
G ₂	4.0	75.9%

附 录 A
(提示的附录)
标准品色谱图



注：色谱峰号1，2，3，4分别为黄曲霉毒素G₂、G₁、B₂、B₁衍生物，保留时间分别为6.4min、7.6min、9.3min、11.4min。

图A1 黄曲霉毒素B₁、B₂、G₁、G₂标准品衍生物的液相色谱图