

# 中华人民共和国国家标准

GB 5009.265—2016

# 食品安全国家标准 食品中多环芳烃的测定

2016-12-23 发布 2017-06-23 实施

### 食品安全国家标准 食品中多环芳烃的测定

#### 1 范围

本标准规定了食品中多环芳烃(萘、苊、芴、菲、蔥、荧蔥、芘、苯并[a]蔥、蘆、苯并[b]荧蔥、苯并[k]荧蔥、苯并[a]芘、茚并[1,2,3-c,d]芘、二苯并[a,h]蔥和苯并[g,h,i] 花的液相色谱测定方法和食品中多环芳烃(萘、苊烯、苊、芴、菲、蔥、荧蔥、芘、苯并[a]蔥、蘆、苯并[b]荧蔥、苯并[k]荧蒽、苯并[a]芘、茚并[1,2,3-c,d]芘、二苯并[a,h]蔥和苯并[g,h,i] 花的气相色谱-质谱测定方法。

本标准适用于食品中多环芳烃含量的测定。

#### 第一法 高效液相色谱法

#### 2 原理

试样中的多环芳烃用有机溶剂提取,提取液浓缩至近干,溶剂溶解,用 PSA(N-丙基乙二胺)和 C<sub>18</sub> 固相萃取填料净化或用弗罗里硅土固相萃取柱净化。经浓缩定容后,通过高效液相色谱分离,测定各种 多环芳烃在不同激发波长和发射波长处的荧光强度,外标法定量。

#### 3 试剂和材料

除非另有说明,本方法所用试剂均为分析纯,水为 GB/T 6682 规定的一级水。

#### 3.1 试剂

- 3.1.1 乙腈(CH<sub>3</sub>CN):色谱纯。
- 3.1.2 正己烷(C<sub>6</sub>H<sub>14</sub>):色谱纯。
- 3.1.3 二氯甲烷(CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>):色谱纯。
- 3.1.4 硅藻土:色谱纯。
- 3.1.5 硫酸镁(MgSO4):优级纯。
- 3.1.6 N-丙基乙二胺(PSA):粒径 40 μm。
- 3.1.7 封尾 C<sub>18</sub>固相萃取填料:粒径 40 μm~63 μm。
- 3.1.8 弗罗里硅土固相萃取柱:500 mg,3 mL。
- 3.1.9 有机相型微孔滤膜:0.22 μm。

#### 3.2 试剂配制

- 3.2.1 正己烷-二氯甲烷混合溶液(1+1):量取 500 mL 正己烷,加入二氯甲烷 500 mL,混匀。
- 3.2.2 乙腈饱和的正己烷:量取 800 mL 正己烷,加入 200 mL 乙腈,振摇混匀后,静置分层,上层正己烷层即为乙腈饱和的正己烷。

#### 3.3 标准品

多环芳烃(萘、苊烯、苊、芴、菲、蔥、荧蔥、芘、苯并[a]蔥、菌、苯并[b]荧蒽、苯并[k]荧蒽、苯并[a] 芘、茚并[1,2,3-c,d]芘、二苯并[a,h]蔥和苯并[g,h,i] 菲有证标准溶液(200  $\mu g/mL$ ),于一18 ℃下保存。

警告——多环芳烃是已知的致癌、致畸、致突变的物质,并且致癌性随着苯环数的增加而增加,测定时应特别注意安全防护。测定应在通风柜中进行并戴手套,尽量减少暴露。

#### 3.4 标准溶液配制

- 3.4.1 多环芳烃标准中间液(1 000 ng/mL):吸取多环芳烃标准溶液 0.5 mL,用乙腈定容至 100 mL。 在-18 ℃下保存。
- 3.4.2 多环芳烃标准系列工作液:分别吸取多环芳烃标准中间液 0.10 mL、0.50 mL、1.0 mL、2.0 mL、5.0 mL、10.0 mL,用乙腈定容至 100 mL,得到质量浓度为 1 ng/mL、5 ng/mL、10 ng/mL、20 ng/mL、50 ng/mL、100 ng/mL的标准系列工作液。

#### 4 仪器和设备

- 4.1 高效液相色谱仪,带荧光检测器。
- 4.2 电子天平:感量为 0.01 g。
- 4.3 冷冻离心机:转速≥4 500 r/min。
- 4.4 涡旋振荡器。
- 4.5 超声波振荡器。
- 4.6 粉碎机。
- 4.7 均质器。
- 4.8 氮吹仪。
- 4.9 旋转蒸发仪。

#### 5 分析步骤

#### 5.1 试样制备

- 5.1.1 干样:取样品约 500 g,经粉碎机粉碎、混匀,分装于洁净盛样袋中,密封标识后于一18 ℃冷冻保存。
- 5.1.2 湿样:取样品约 500 g,将其可食部分先切碎,经均质器充分搅碎均匀,分装于洁净盛样袋中,密封标识后于-18 ℃冷冻保存。

#### 5.2 试样提取

#### 5.2.1 粮谷或水分少的食品

称取 2 g~5 g(精确至 0.01 g)试样于 50 mL 具塞玻璃离心管 A 中,按以下步骤处理:

- a) 加入 10 mL 正己烷,涡旋振荡 30 s 后,放入 40 ℃水浴超声 30 min;以 4 500 r/min 离心5 min, 吸取上清液于玻璃离心管 B 中;离心管 A 下层用 10 mL 正己烷重复提取 1 次,提取液合并于 离心管 B 中,氮吹(温度控制在 35 ℃以下)除去溶剂,吹至近干。
- b) 在离心管 B中,加入 4 mL 乙腈,涡旋混合 30 s,再加入 900 mg 硫酸镁、100 mg PSA 和100 mg

 $C_{18}$ 填料,涡旋混合 30 s,以 4 500 r/min 离心 3 min,取上清液于 10 mL 玻璃刻度离心管 C 中,离心管 B 下层再用 2 mL 乙腈重复提取 1 遍,合并提取液于离心管 C 中,氮吹蒸发溶剂至近 1 mL,用乙腈定容至 1 mL,混匀后,过 0.22  $\mu$ m 有机相型微孔滤膜,制得试样待测液。

#### 5.2.2 水产品、肉类和蔬菜等食品

称取  $2 \text{ g} \sim 5 \text{ g}$  (精确至 0.01 g)试样于 50 mL 具塞玻璃离心管 A 中,加  $1 \text{ g} \sim 5 \text{ g}$  硅藻土,用玻棒搅匀,以下按 5.2.1 中 a)、b)步骤处理,制得试样待测液。

#### 5.2.3 含油脂高的食品或动植物油脂

称取 1 g~4 g(精确至 0.01 g)试样于 50 mL 具塞玻璃离心管 A 中,按以下步骤处理:

- a) 加入 20 mL 乙腈和 10 mL 乙腈饱和的正己烷,涡旋振荡 30 s 后,放入 40 ℃水浴超声 30 min; 摇匀后,以 4 500 r/min 冷冻(-4 ℃)离心 5 min,吸取下层乙腈层于 100 mL 鸡心瓶中,离心管 A 中溶液用 20 mL 乙腈重复提取 1 次,提取液合并于鸡心瓶中,35 ℃减压旋转蒸发至近干。加入 5 mL 正己烷,涡旋振荡 30 s 溶解。
- b) 依次用5 mL二氯甲烷和 10 mL 正己烷活化弗罗里硅土固相萃取柱,将 a)获得的 5 mL 提取样液全部移入弗罗里硅土固相萃取柱,再用 5 mL 正己烷洗涤鸡心瓶并入柱中,用 8 mL 正己烷二氯甲烷混合溶液洗脱,收集所有流出物于 20 mL 玻璃离心管 B 中。氮吹(温度控制在 35 ℃以下)除去溶剂,吹至近干,加入 0.5 mL 乙腈涡旋振荡 10 s,继续氮吹至除尽正己烷-二氯甲烷,用乙腈定容至 1 mL,混匀后,过 0.22 μm 有机相型微孔滤膜,制得试样待测液。

#### 5.3 液相色谱参考条件

- a) 色谱柱: PAH  $C_{18}$  反相键合固定相色谱柱,柱长 250 mm,内径 4.6 mm,粒径 5  $\mu$ m,或同等性能的色谱柱。
- b) 检测器:荧光检测器。
- c) 流动相:乙腈和水;梯度洗脱程序见表 1,溶剂 A 为乙腈,溶剂 B 为水。

色谱时间	溶剂 A	溶剂 B
min	0/0	0/0
0	50	50
5	50	50
20	100	0
28	100	0
32	50	50

表 1 反相 C18 柱梯度洗脱程序

- d) 流速:1.5 mL/min。
- e) 检测波长:激发和发射波长见表 2。

序号	化合物名称	时间 min	激发波长	发射波长 nm	
1	萘 苊 芴	0	270	324	
2	菲	12.04	248	375	
3	荧蒽	14.00	280	462	
4	芘 苯并[a]蒽 <u>菌</u>	14.85	270	385	
5	苯并[b]荧蒽	18.93	256	446	
6	苯并 $[k]$ 荧蒽 苯并 $[a]$ 芘 二苯并 $[a,h]$ 蒽 苯并 $[g,h,i]$ 芤	20.22	292	410	
7	茚并[1,2,3-c,d]芘	23.33	274	507	

表 2 多环芳烃的激发波长、发射波长及其切换色谱时间检测参数

#### 5.4 标准曲线的制作

将标准系列工作液分别注入液相色谱仪中,测得相应的峰面积,以标准工作液的质量浓度为横坐标、以峰面积为纵坐标,绘制标准曲线。标准溶液的液相色谱图参见图 A.1。

#### 5.5 试样溶液的测定

将试样待测液注入液相色谱仪中,以保留时间定性,测得相应的峰面积,根据标准曲线得到试样待测液中多环芳烃的质量浓度。如果试样待测液中被测物质的响应值超出仪器检测的线性范围,可适当稀释后测定。

#### 5.6 空白试验

空白试验除不加试样外,采用与试样完全相同的分析步骤。

#### 6 分析结果的表述

试样中多环芳烃的含量  $X_i$  按式(1)计算:

$$X_i = \frac{\rho_i \times V \times 1\ 000}{m \times 1\ 000} \qquad \qquad \cdots$$

式中:

 $X_i$  ——试样中多环芳烃的含量,单位为微克每千克( $\mu$ g/kg);

f) 柱温:30℃。

g) 进样量:20 μL。

- $\rho_i$  ——依据标准曲线计算得到的试样待测液中多环芳烃 i 的浓度,单位为纳克每毫升(ng/mL);
- V ——试样待测液最终定容体积,单位为毫升(mL);
- 1 000 ——单位转换;
- m ——试样质量,单位为克(g)。

含量大于等于  $10 \mu g/kg$  时,保留三位有效数字;含量小于  $10 \mu g/kg$  时,保留两位有效数字。 注: 计算结果应扣除空白值。

#### 7 精密度

在重复性条件下获得的两次独立测定结果的绝对差值不得超过算术平均值的20%。

#### 8 其他

当试样取 4 g, 定容体积为 1 mL 时, 本方法的检出限和定量限见表 3。

表 3 液相色谱法的多环芳烃检出限和定量限

单位为微克每千克

化合物	蔥、苯并 $[a]$ 蔥、菌、茚并 $[1,2,3-c,d]$ 芘、苯并 $[b]$ 炭蔥、苯并 $[k]$ 荧蔥、苯并 $[a]$ 芘、二苯并 $[a,h]$ 蔥、苯并 $[g,h,i]$ 芤	菲	萘	荧蔥	<b>苊、芴、芘</b>
检出限	0.33	2.0	3.3	0.5	0.65
定量限	1.0	6.0	10	1.5	2.0

#### 第二法 气相色谱-质谱法

#### 9 原理

试样中的多环芳烃用有机溶剂提取,提取液浓缩至近干,用 PSA(N- 丙基乙二胺)和  $C_{18}$  固相萃取填料净化或用弗罗里硅土固相萃取柱净化,经浓缩定容后,用气相色谱-质谱联用仪进行测定,外标法定量。

#### 10 试剂和材料

同第3章。

#### 11 仪器和设备

- 11.1 气相色谱-质谱联用仪。
- 11.2 其余同 4.2~4.9。

#### 12 分析步骤

#### 12.1 试样制备

同 5.1。

#### 12.2 试样提取

同 5.2。

#### 12.3 空白试验

空白试验除不加试样外,采用与试验完全相同的分析步骤。

#### 12.4 气相色谱-质谱参考条件

- a) 色谱柱:DB-5 MS,柱长 30 m,内径 0.25 mm,膜厚 0.25 μm,或同等性能的色谱柱。
- b) 柱温度程序:初始温度 90 ℃,以 20 ℃/min 升温至 220 ℃,再以 5 ℃/min 升温至 320 ℃,保持 2 min;
- c) 进样口温度:250 ℃;
- d) 色谱-质谱接口温度:280 ℃;
- e) 离子源温度:230 ℃;
- f) 载气:氦气,纯度≥99.999%,1.0 mL/min;
- g) 电离方式:EI;
- h) 电离能量:70 eV;
- i) 质量扫描范围:50 amu~450 amu;
- i) 测定方式:选择离子监测方式;
- k) 进样方式:不分流进样,2.0 min 后开阀;
- 1) 进样量:1.0 μL;
- m) 溶剂延迟:3 min。

#### 12.5 标准曲线的制作

将标准系列工作液分别注入气相色谱-质谱仪中,测得相应的峰面积,以标准工作液的质量浓度为横坐标、以峰面积为纵坐标,绘制标准曲线。

#### 12.6 试样溶液的测定

将试样待测液注入气相色谱-质谱仪中,测得相应的峰面积,根据标准曲线得到试样待测液中多环 芳烃的质量浓度。如果试样待测液中被测物质的响应值超出仪器检测的线性范围,可适当稀释后测定。

#### 12.7 定性

如果试样待测液中检出的色谱峰保留时间与标准工作溶液相一致,且选择离子的相对丰度与标准工作溶液的相对丰度两者之差不大于允许相对偏差(相对丰度>50%,允许 $\pm10\%$ 偏差;50%>相对丰度>20%,允许 $\pm15\%$ 偏差;10%<相对丰度<20%,允许 $\pm20\%$ 偏差;相对丰度<10%,允许 $\pm50\%$ 偏差),则可判断试样中存在对应的被测物。在上述色谱条件下,总离子流图参见图 B.1。参考保留时间和特征离子见表 4。

序号	化合物名称	保留时间	选择离子			
		min	定量离子	定性离子	丰度比	
1	萘	4.01	128	64,102	100:6:8	
2	苊烯	5.82	152	63,76	100:5:17	
3	苊	6.04	153	154,76	100:94:20	
4	芴	6.66	166	165,82	100:92:9	
5	菲	7.98	178	89,152	100:9:9	
6	蒽	8.05	178	89,152	100:10:7	
7	荧蔥	10.31	202	101,200	100: 13:22	
8	芘	10.85	202	101,200	100: 16:24	
9	苯并[a]蒽	14.50	228	114,226	100: 12:23	
10	崫	14.64	228	114,226	100: 10:36	
11	苯并[b]荧蒽	18.38	252	126,250	100: 15:16	
12	苯并[k]荧蒽	18.48	252	126,250	100: 16:20	
13	苯并[a]芘	19.51	252	126,250	100: 16:22	
14	茚苯[1,2,3-c,d]芘	23.35	276	138,277	100:19:22	
15	二苯并[a,h]蒽	23.47	278	138,276	100:12:30	
16	苯并[g,h,i]菲	24.14	276	138,277	100:24:23	

表 4 多环芳烃的参考保留时间和特征离子

### 13 分析结果的表述

试样中多环芳烃的含量  $X_i$  按式(2)计算:

$$X_i = \frac{\rho_i \times V \times 1\ 000}{m \times 1\ 000} \qquad \qquad \cdots$$

式中:

 $X_i$  ——试样中多环芳烃的含量,单位为微克每千克( $\mu$ g/kg);

 $\rho_i$  ——依据标准曲线计算得到的试样待测液中多环芳烃 i 的浓度,单位为纳克每毫升(ng/mL);

V ——试样待测液最终定容体积,单位为毫升(mL);

1 000 ----单位转换;

m ——试样质量,单位为克(g)。

含量大于等于  $10 \mu g/kg$  时,保留三位有效数字;含量小于  $10 \mu g/kg$  时,保留两位有效数字。 注: 计算结果应扣除空白值。

#### 14 精密度

在重复性条件下获得的两次独立测定结果的绝对差值不得超过算术平均值的 20%。

### 15 其他

当试样取 4 g,定容体积为 1 mL 时,本方法的检出限和定量限见表 5。

表 5 气相色谱-质谱法的多环芳烃检出限和定量限 单位为微克每千克

化合物名称	苊、苊烯、蒽、荧蒽、䓛、 苯并[b]荧蒽、苯并[k]荧蒽	苯并[a]蒽、 苯并[a] 芘、苯并[g,h,i]苝	菲、芘	萘	芴、茚并[1,2,3-c,d] 芘、二苯并[a,h]蒽
检出限	0.85	0.6	1.5	6.7	1.1
定量限	2.6	1.8	4.5	20	3.3

## 附 录 A 多环芳烃标准溶液的液相色谱图

多环芳烃标准溶液的液相色谱图见图 A.1。

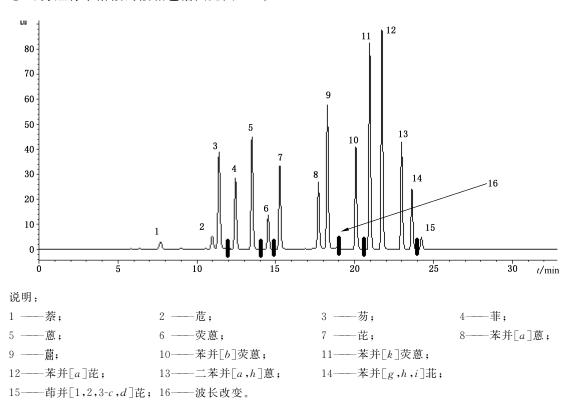


图 A.1 多环芳烃标准溶液的液相色谱图

## 附 录 B 多环芳烃标准溶液的气相色谱-质谱总离子流图

多环芳烃标准溶液的气相色谱-质谱总离子流图见图 B.1。

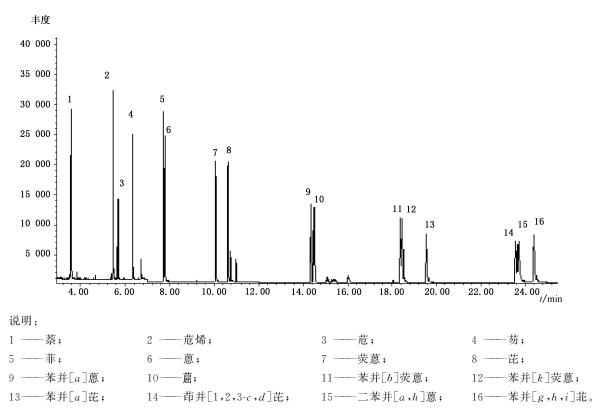


图 B.1 多环芳烃标准溶液的气相色谱-质谱总离子流图

10