

国家市场监督管理总局

公 告

2018 年 第 3 号

市场监管总局关于发布《食品中 吗啡、可待因、罂粟碱、那可丁和蒂巴因的测 定》《饮料中 γ -丁内酯及其相关物质的测定》 2 项食品补充检验方法的公告

按照《食品补充检验方法工作规定》有关规定，《食品中吗啡、可待因、罂粟碱、那可丁和蒂巴因的测定》《饮料中 γ -丁内酯及其相关物质的测定》2 项食品补充检验方法已经国家市场监督管理总局批准，现予发布。

特此公告。

附件：1.食品中吗啡、可待因、罂粟碱、那可丁和蒂巴因的测定（BJS 201802）

2. 饮料中 γ -丁内酯及其相关物质的测定 (BJS 201803)



(公开属性: 主动公开)

附件 1

食品中吗啡、可待因、罂粟碱、那可丁 和蒂巴因的测定

BJS 201802

1 范围

本方法规定了食品中吗啡、可待因、罂粟碱、那可丁和蒂巴因的液相色谱-串联质谱测定方法。

本方法适用于固体食品（香辛料、调味粉、固态火锅底料、鸡精等固体复合调味料、肉制品等）、半固体食品（沙茶酱、辣椒酱等酱料、半固体麻辣烫底料、半固体火锅底料、其他半固体复合调味料）和液体食品（调味油、辣椒油等液体调味料、火锅汤料、麻辣烫汤料、其他食用汤料）中吗啡、可待因、罂粟碱、那可丁和蒂巴因的定量测定。

2 原理

样品用水或盐酸溶液分散均匀，用乙腈提取后，经盐析处理，离心，取上清液用液相色谱-串联质谱仪检测。吗啡和可待因用内标法定量，罂粟碱、那可丁和蒂巴因用外标法定量。

3 试剂与材料

除另有规定外，本方法中所用试剂均为分析纯，水为符合 GB/T 6682 规定的一级水。

3.1 试剂

3.1.1 甲醇（CH₃OH）：色谱纯。

3.1.2 乙腈（CH₃CN）：色谱纯。

3.1.3 甲酸（HCOOH）：色谱纯。

3.1.4 盐酸（HCl）。

3.1.5 甲酸铵（HCOONH₄）：色谱纯。

3.1.6 无水醋酸钠（CH₃COONa）。

3.1.7 无水硫酸镁（MgSO₄）。

3.2 试剂配制

3.2.1 盐酸溶液 (0.1 mol/L): 量取盐酸 (3.1.4) 9 mL, 加水至 1000 mL, 摇匀备用。

3.2.2 甲酸铵溶液 (10 mmol/L): 称取甲酸铵 (3.1.5) 0.63 g (精确至 0.01 g), 加少量水溶解后, 定容至 1000 mL, 混匀后备用。

3.2.3 甲酸甲醇溶液 (0.5%): 准确吸取甲酸 (3.1.3) 0.5 mL, 置于 100 mL 容量瓶中, 用甲醇稀释并定容至刻度, 摇匀备用。

3.2.4 甲酸乙腈溶液 (0.1%): 量取甲酸 (3.1.3) 1 mL, 用乙腈 (3.1.2) 稀释至 1000 mL, 摇匀, 过滤。

3.2.5 含 0.1% 甲酸的 10 mmol/L 甲酸铵溶液: 量取甲酸 (3.1.3) 1 mL, 加甲酸铵溶液 (3.2.2) 稀释并定容至 1000 mL, 摇匀, 过滤。

3.3 标准品

3.3.1 罂粟碱、吗啡、那可丁、可待因和蒂巴因标准品: 纯度不低于 98%。中文名称、英文名称、CAS 登录号、分子式、相对分子量详见表 1。

表 1 标准品基本信息

中文名称	英文名称	CAS 登录号	分子式	相对分子量
罂粟碱	Papaverine	58-74-2	$C_{20}H_{21}NO_4$	339.38
吗啡	Morphine	57-27-2	$C_{17}H_{19}NO_3$	285.34
那可丁	Noscapine	128-62-1	$C_{22}H_{23}NO_7$	413.42
可待因	Codeine	76-57-3	$C_{18}H_{21}NO_3$	299.36
蒂巴因	Thebaine	115-37-7	$C_{19}H_{21}NO_3$	311.37

3.3.2 吗啡-D3 同位素溶液 ($C_{17}H_{16}D_3NO_3$): 浓度为 1.0 mg/mL。- 18°C 密封避光保存, 有效期 1 年。

3.3.3 可待因-D3 同位素溶液 ($C_{18}H_{18}D_3NO_3$): 浓度 1.0 mg/mL。- 18°C 密封避光保存, 有效期 1 年。

3.4 标准溶液配制

3.4.1 标准储备液 (1.0 mg/mL): 分别精密称取罂粟碱、那可丁、蒂巴因、吗啡和可待因标准品各 10 mg (精确至 0.01mg) 至小烧杯中, 加少量甲酸甲醇溶液 (3.2.3) 溶解, 溶液定量移入 10 mL 容量瓶中, 用甲酸甲醇溶液 (3.2.3) 稀释至刻度, 摇匀, 配制成浓度均为 1.0 mg/mL 的标准储备液。此溶液密封后 - 18°C 避光保存, 有效期 1 年。

3.4.2 混合标准中间溶液 (1): 准确吸取浓度为 1.0 mg/mL 的罂粟碱、那可丁、蒂巴因标准储备液 (3.4.1) 各 100 μ L 和浓度为 1.0 mg/mL 的吗啡、可待因标准储备溶液 (3.4.1) 各 5 mL 于同一个 100 mL 容量瓶中, 用乙腈 (3.1.2) 定容至刻度, 摇匀, 即得含罂粟碱、那可丁、蒂巴因浓度为 1.0 μ g/mL 和吗啡、可待因浓度为 50 μ g/mL 的混合标准品溶液。此溶液密封后 4 $^{\circ}$ C 避光保存, 有效期 6 个月。

3.4.3 混合标准中间溶液 (2): 准确吸取混合标准中间溶液 (1) (3.4.2) 1.0 mL 于 10 mL 容量瓶中, 用乙腈 (3.1.2) 定容至刻度, 摇匀, 即得含罂粟碱、那可丁、蒂巴因浓度为 0.10 μ g/mL 和吗啡、可待因浓度为 5.0 μ g/mL 的混合标准品溶液。此溶液密封后 4 $^{\circ}$ C 避光保存, 有效期 6 个月。

3.4.4 同位素内标工作溶液 (5.0 μ g/mL): 分别精密吸取吗啡-D3 同位素溶液 (3.3.2) 和可待因-D3 同位素溶液 (3.3.3) 各 1.0 mL, 置 200 mL 容量瓶中, 用水定容至刻度, 配制成吗啡-D3、可待因-D3 的浓度均为 5.0 μ g/mL 的内标工作溶液。此溶液密封后 4 $^{\circ}$ C 避光保存, 有效期 6 个月。

3.4.5 标准工作溶液的配制: 分别准确吸取混合标准中间溶液 (2) (3.4.3) 0 μ L、10 μ L、20 μ L、40 μ L、100 μ L、200 μ L、400 μ L 于 20 mL 容量瓶中, 再分别准确加入同位素内标工作溶液 (5.0 μ g/mL) (3.4.4) 80 μ L, 用乙腈 (3.1.2) 定容至刻度, 摇匀, 得罂粟碱、那可丁、蒂巴因浓度为 0 ng/mL、0.05 ng/mL、0.10 ng/mL、0.20 ng/mL、0.50 ng/mL、1.0 ng/mL、2.0 ng/mL, 吗啡、可待因浓度为 0 ng/mL、2.5 ng/mL、5.0 ng/mL、10 ng/mL、25 ng/mL、50 ng/mL、100 ng/mL 的系列标准工作溶液, 内标溶液浓度为 20 ng/mL。临用新配。

3.5 微孔滤膜: 孔径为 0.22 μ m 有机相型微孔滤膜。

4 仪器和设备

4.1 液相色谱-三重四极杆串联质谱仪: 带电喷雾离子源 (ESI)。

4.2 分析天平: 感量为 0.00001 g。

4.3 分析天平: 感量为 0.01 g。

4.4 离心机: 转速 \geq 4 000 r/min。

4.5 超声波清洗器: 功率为 800W。

4.6 涡旋混合器。

4.7 匀浆机。

4.8 粉碎机。

5 试样制备和保存

取所有待测液体样品 (>50 g)，置玻璃烧杯中，搅匀。取所有待测半固体样品 (>50 g)，置塑料杯中，匀浆混匀。取所有待测固体样品 (>50 g)，置粉碎机中粉碎混匀。

混匀好的样品分成两份，分别作为试样 (>20 g) 和留样 (>20 g)，装于洁净聚四氟乙烯离心管中，密封并标记，于 -18℃ 保存。

6 试样处理

称取 2 g 试样 (精确至 0.01 g) 于 50 mL 聚四氟乙烯具塞离心管中，加入 60 μL 同位素内标工作溶液 (5.0 μg/mL) (3.4.4)，液体样品、半固体样品加入 1~3 mL 水，固体样品加入 5 mL 盐酸溶液 (3.2.1)。再分别涡旋振荡 30 s，准确加入 15 mL 乙腈 (3.1.2)，密塞，涡旋振荡 1 min，超声处理 30 min，取出，加入 6 g 无水硫酸镁 (3.1.7) 和 1.5 g 无水醋酸钠 (3.1.6) 的混合粉末 (或以相当的市售商品代替)，立即涡旋振荡 2 min，使吸附样品中的全部水分，以 4000 r/min 离心 5 min，取上清液，以 0.22 μm 滤膜 (3.5) 过滤。取续滤液适量，进样，用于测定吗啡、可待因；准确量取续滤液 1 mL 至 20 mL 量瓶中，用乙腈 (3.1.2) 稀释至刻度，摇匀，进样，用于测定罂粟碱、那可丁、蒂巴因。

7 测定

7.1 参考液相色谱条件

7.1.1 色谱柱：BEH HILIC 柱 (粒径 1.7 μm, 2.1 mm×100 mm)，或性能相当者；

7.1.2 进样量：5 μL；

7.1.3 柱温：室温；

7.1.4 流速：0.3 mL/min；

7.1.5 流动相：A 相：甲酸乙腈溶液 (0.1%) (3.2.4)，B 相：含 0.1% 甲酸的 10 mmol/L 甲酸铵溶液 (3.2.5)，按表 2 进行梯度洗脱。

表 2 梯度洗脱程序

时间/min	A 相/%	B 相/%
0.00	95	5
1.00	95	5

时间/min	A 相/%	B 相/%
6.00	85	15
6.50	60	40
8.00	60	40
8.10	95	5
12.00	95	5

7.2 参考质谱条件

7.2.1 离子化方式：电喷雾电离；

7.2.2 扫描方式：正离子扫描；

7.2.3 检测方式：多反应监测（MRM）；

雾化气、气帘气、辅助气、碰撞气均为高纯氮气；使用前应调节各参数使质谱灵敏度达到检测要求，参考条件见附录 A。

7.3 定性测定

在相同实验条件下测定标准溶液和样品溶液，若样品溶液中检出色谱峰的保留时间与相应标准溶液色谱峰的保留时间一致，且样品溶液的质谱离子对相对丰度与浓度相当标准溶液的质谱离子对相对丰度相比较，相对离子丰度（k）的相对偏差不超过表 3 规定的范围，则可判定样品中存在该组分。

表 3 定性确定时相对离子丰度的最大允许偏差

相对离子丰度/%	$k > 50$	$50 \geq k > 20$	$20 \geq k > 10$	$k \leq 10$
允许的相对偏差/%	± 20	± 25	± 30	± 50

7.4 定量测定

取标准工作溶液进样，以罂粟碱、那可丁和蒂巴因的色谱峰面积为纵坐标，罂粟碱、那可丁和蒂巴因的浓度为横坐标绘制标准工作曲线，外标法定量；以吗啡和可待因的峰面积与相应内标物峰面积的比值为纵坐标，吗啡和可待因的浓度为横坐标绘制标准工作曲线，内标法定量。

在上述色谱和质谱条件下，7 种化合物的标准物质提取离子（定量）质谱图参见附录 B。

7.5 空白试验

除不加试样外，均按上述步骤进行。

8 结果计算

样品中吗啡、可待因的含量按下式计算：

$$X = \frac{c \times V}{m} \dots\dots\dots (1)$$

式(1)中：

X — 试样中各待测物的含量，单位为微克每千克 ($\mu\text{g}/\text{kg}$)；

c — 由标准曲线中得出的供试品溶液中各待测物的浓度，单位为纳克每毫升 (ng/mL)；

V — 样液的提取体积，此处为 15，单位为毫升 (mL)；

m — 试样的质量，单位为克 (g)。

样品中罂粟碱、那可丁和蒂巴因的含量按下式计算：

$$X = \frac{c \times V \times f}{m} \dots\dots\dots (2)$$

式(2)中：

X — 试样中各待测物的含量，单位为微克每千克 ($\mu\text{g}/\text{kg}$)；

c — 由标准曲线中得出的供试品溶液中各待测物的浓度，单位为纳克每毫升 (ng/mL)；

V — 样液的提取体积，此处为 15，单位为毫升 (mL)；

m — 试样的质量，单位为克 (g)；

f — 稀释倍数，此处为 20。

以重复性条件下获得的两次独立测定结果的算术平均值表示，计算结果保留三位有效数字。

9 方法精密度

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 15%。

10 方法检出限和定量限

罂粟碱、那可丁、蒂巴因、吗啡和可待因的检出限分别为 $3 \mu\text{g}/\text{kg}$ 、 $3 \mu\text{g}/\text{kg}$ 、 $3 \mu\text{g}/\text{kg}$ 、 $12 \mu\text{g}/\text{kg}$ 、 $12 \mu\text{g}/\text{kg}$ ；定量限分别为 $8 \mu\text{g}/\text{kg}$ 、 $8 \mu\text{g}/\text{kg}$ 、 $8 \mu\text{g}/\text{kg}$ 、 $40 \mu\text{g}/\text{kg}$ 、 $40 \mu\text{g}/\text{kg}$ 。

11 方法准确度

本方法吗啡、可待因在 $40\sim 750 \mu\text{g}/\text{kg}$ 添加浓度范围内，回收率为 75%~120%。罂粟碱、那可丁、蒂巴因在 $8\sim 16 \mu\text{g}/\text{kg}$ 添加浓度范围内，回收率为 65%~120%，在 $16\sim 250 \mu\text{g}/\text{kg}$ 添加浓度范围内，回收率为 70%~120%。

附录 A

参考质谱条件

5 种待测物及 2 个内标化合物的定性离子对、定量离子对、去簇电压 (DP) 及碰撞能量 (CE) 见表 A.1。

表 A.1 7 种化合物的定性离子对、定量离子对、去簇电压和碰撞能量

组分名称	离子对 (m/z)	去簇电压 (DP) /V	碰撞能量 (CE) /eV
罂粟碱	340.2/202.1 [*]	92	36
	340.2/171.1		40
吗啡	286.0/181.1 [*]	97	47
	286.0/165.1		51
那可丁	414.2/220.2 [*]	95	30
	414.2/353.1		34
可待因	300.0/215.1 [*]	90	34
	300.0/165.2		55
蒂巴因	312.0/58.2 [*]	52	38
	312.0/251.0		35
吗啡-D3	289.0/185.1 [*]	95	40
	289.0/201.1		36
可待因-D3	303.0/215.2 [*]	80	35
	303.0/165.2		52

^{*}定量离子对。

注：附录 A 所列参考质谱条件仅供参考，当采用不同质谱仪器时，仪器参数可能存在差异，测定前应将质谱参数优化到最佳。

附录 B

7 种化合物的标准物质定量离子质谱图

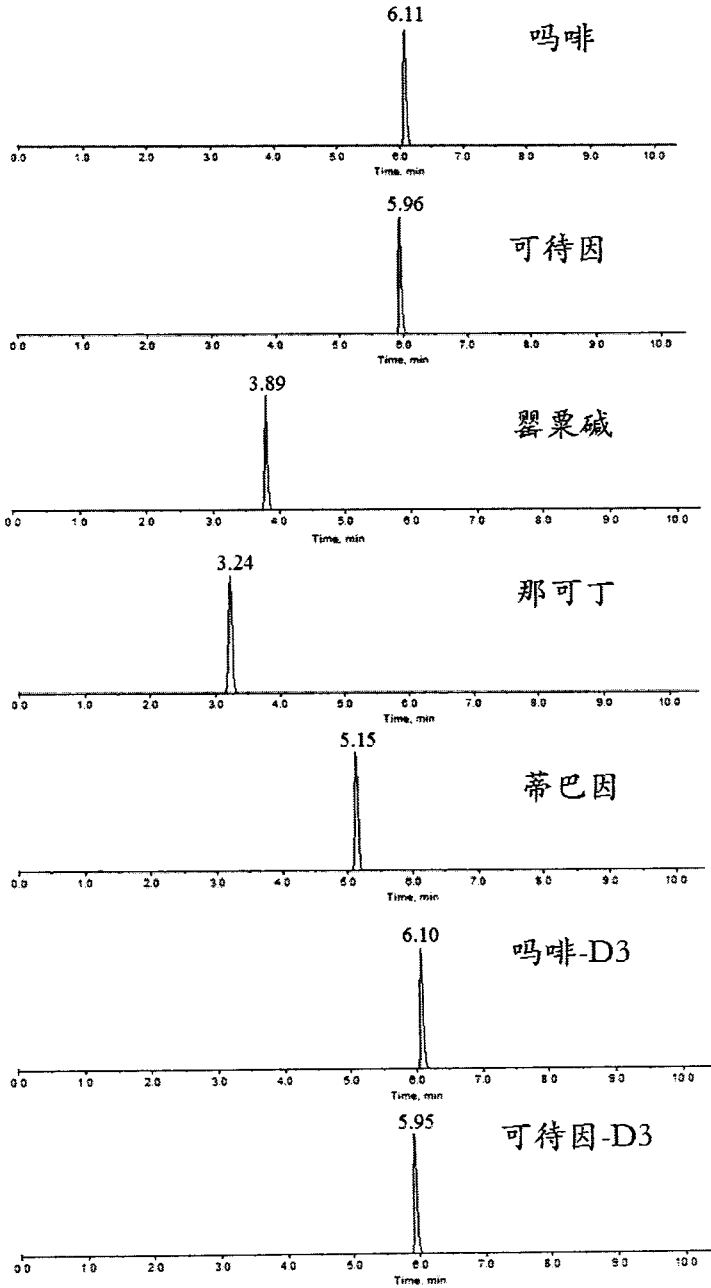


图 B.1 7 种化合物的标准物质定量离子质谱图

本方法负责起草单位：上海市食品药品检验所、山东省食品药品检验研究院。

验证单位：国家食品安全质量监督检验中心、湖北省食品安全质量监督检验研究院、四川省食品药品检验检测院、成都市食品药品检验研究院、上海市崇明食品药品检验所。

主要起草人：简龙海、祝建华、宿书芳、茹歌、陈丹丹、郑红。

附件 2

饮料中 γ -丁内酯及其相关物质的测定

BJS 201803

1 范围

本方法规定了饮料中 γ -丁内酯、1,4-丁二醇及 γ -羟基丁酸液相色谱-串联质谱的测定方法。

本方法适用于功能饮料、含乳饮料、果汁饮料、碳酸饮料、茶饮料、咖啡类饮料、含酒精饮料、苹果醋等各类饮料食品中 γ -丁内酯、1,4-丁二醇及 γ -羟基丁酸的测定。

2 原理

不同类型的样品经过沉淀蛋白、过滤或除气等处理后过滤，滤液供液相色谱-串联质谱测定，外标法定量。

3 试剂和材料

注:水为 GB/T 6682 规定的一级水。

3.1 试剂

3.1.1 甲醇: 色谱纯。

3.1.2 甲酸: 色谱纯。

3.1.3 乙腈: 色谱纯。

3.2 试剂配制

0.02%甲酸水溶液: 取甲酸 0.2mL 用水稀释至 1000mL。

3.3 标准品

γ -丁内酯、1,4-丁二醇及 γ -羟基丁酸对照品或标准物质的中文名称、英文名称、CAS 登录号、分子式、相对分子质量详见附录 A 中的表 A.1, 纯度均 $\geq 98\%$ 。

3.4 标准溶液配制

3.4.1 标准储备液(1 mg/mL): 分别精密称取 γ -丁内酯、1,4-丁二醇及 γ -羟基丁酸 (3.3) 各 10.0 mg 于 10 mL 容量瓶中, 用甲醇(3.1.1)溶解并稀释至刻度, 摇匀, 制成浓度为 1mg/mL 标准储备液,

- 20 °C 保存，保存期 1 个月。

3.4.2 混合标准中间工作液（10 μg/mL）：分别准确吸取 γ-丁内酯、1,4-丁二醇及 γ-羟基丁酸(1 mg/mL)(3.4.1)各 1 mL 至 100ml 容量瓶中，用水定容至刻度，摇匀，制成 10 μg/mL 的混合标准中间工作液。临用新制。

3.4.3 混合基质标准工作溶液：分别准确吸取混合标准中间工作液 (10 μg/mL)(3.4.2)适量，用空白试样溶液稀释，得到 γ-丁内酯、1,4-丁二醇及 γ-羟基丁酸浓度分别为 50ng/mL、100ng/mL、200 ng/mL、500 ng/ mL、1000 ng/ mL 的基质混合标准系列工作溶液。临用新制。

4 仪器和设备

4.1 高效液相色谱-串联质谱仪：带电喷雾（ESI）离子源。

4.2 分析天平：感量分别为 0.01 mg 和 0.1 mg。

4.3 涡旋振荡器。

4.4 离心机：转速 ≥6000 r/min。

5 分析步骤

5.1 试样制备

5.1.1 含乳饮料、咖啡类等含蛋白饮料

精密称取混匀后的样品 1 g（精确至 0.001g）至 10 mL 刻度试管中，加入乙腈（3.1.3）定容至 5 mL 混匀，涡旋 1min，转移至 15 mL 离心管中，6000rpm 离心 3min，精密吸取上清液 1mL 至 10mL 容量瓶中，用水稀释至刻度，摇匀，过微孔滤膜（0.22μm），取续滤液，备用。

5.1.2 果汁饮料

取混匀后样品 50 mL，用滤纸滤过，再精密称取滤液 1 g（精确至 0.001g）至 10 mL 容量瓶中，用水定容至刻度，摇匀，过微孔滤膜（0.22μm），取续滤液，备用。

5.1.3 碳酸饮料、含酒精饮料

取混匀后样品 50 mL 至烧杯中，超声 20 min，去除饮料中的气体，再精密称取 1 g（精确至 0.001g）至 10 mL 容量瓶中，用水定容至刻度，摇匀，过微孔滤膜（0.22μm），取续滤液，备用。

5.1.4 其它饮料基质

精密称取混匀后的样品 1 g (精确至 0.001g) 至 10 mL 容量瓶中, 用水定容至刻度, 摇匀, 过微孔滤膜 (0.22 μ m), 取续滤液, 备用。

5.1.5 空白试验

称取 1g 空白试样, 按试样同法处理, 制得空白试样溶液, 备用。

5.2 仪器参考条件

5.2.1 色谱条件

- a) 色谱柱: C₁₈ (3.0 \times 150 mm, 1.8 μ m), 或性能相当者。
- b) 流动相: A 为 0.02% 的甲酸水溶液 (3.2), B 为甲醇 (3.1.1), 梯度洗脱程序见表 1。
- c) 流速: 400 μ L/min。
- d) 柱温: 40 $^{\circ}$ C。
- e) 进样量: 2 μ L。

表 1 梯度洗脱程序表

梯度时间/min	流动相 A/%	流动相 B/%
0	95	5
4.5	95	5
7.5	5	95
9.5	5	95
9.6	95	5
12	95	5

5.2.2 质谱条件

- a) 离子源: 电喷雾离子源 (ESI 源), 正离子模式。
- b) 检测方式: 多反应离子监测 (MRM)。
- c) 碰撞气为高纯氮气, 干燥气、雾化气、鞘气等均为氮气或其他合适气体, 使用前应调节相应参数使质谱灵敏度达到检测要求, 毛细管电压、干燥气温度、鞘气温度、鞘气流量、喷嘴电压、碰

撞能量、碎裂电压等参数应优化至最佳灵敏度，监测离子对和定量离子对等信息详见附录 B。

5.3 定性测定

按照液相色谱-串联质谱条件测定试样和标准工作溶液，记录试样和标准溶液中各化合物的色谱保留时间，当试样中检出与某标准品质量色谱峰保留时间一致的色谱峰（变化范围在±2.5%之内），并且试样色谱图中所选择的监测离子对的相对丰度比与相当浓度标准溶液的离子相对丰度比（k）的偏差不超过表 2 规定的范围，可以确定试样中检出相应化合物。

表 2 定性确证时相对离子丰度的最大允许偏差

相对离子丰度 (%)	k > 50%	50% ≥ k > 20%	20% ≥ k > 10%	k ≤ 10%
允许的最大偏差 (%)	± 20	± 25	± 30	± 50

5.4 定量测定

5.4.1 标准曲线的制作

将混合标准工作溶液（3.4.3）分别按仪器参考条件（5.2）进行测定，得到相应的标准溶液的色谱峰面积。以混合标准工作溶液的浓度为横坐标，以色谱峰的峰面积为纵坐标，绘制标准曲线。

5.4.2 试样溶液的测定

将试样溶液（5.1.1-5.1.4）按仪器参考条件（5.2）进行测定，得到相应的样品溶液的色谱峰面积。根据标准曲线得到待测液中组分的浓度，平行测定次数不少于两次。

对照品色谱图参见附录 C。

5.4.3 空白试样溶液的测定

空白试样溶液（5.1.5）同试样溶液测定步骤操作。

6 结果计算

将液相色谱-质谱测得浓度代入下式计算含量：

$$X = \frac{c \times V}{m \times 1000} \times f \dots\dots\dots (1)$$

式中：

X — 试样中各待测物的含量，单位为毫克每千克（mg/kg）；

c — 从标准曲线中读出的供试品溶液中各待测物的浓度，单位为微克每升（μg/L）；

V — 样液最终定容体积，单位为毫升（mL）；

m — 试样溶液所代表的质量，单位为克（g）；

f — 稀释倍数。

计算结果以重复性条件下获得的两次独立测定结果的算术平均值表示，结果保留三位有效数字。

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

当称样量为 1 g (精确至 0.001g)，定容体积为 10mL 时，本方法中 γ -丁内酯、1,4-丁二醇及 γ -羟基丁酸的检出限均为 1mg/kg，定量限均为 2.50 mg/kg。

空白试验应无干扰。

附录A

化合物相关信息

表A.1 化合物中文名称、英文名称、CAS号、分子式、相对分子质量

序号	中文名称	英文名称	CAS 号	分子式	分子量
1	γ -丁内酯	Gamma-Butyrolactone	96-48-0	C ₄ H ₆ O ₂	86.09
2	1,4-丁二醇	1,4-Butylene glycol	110-63-4	C ₄ H ₁₀ O ₂	90.12
3	γ -羟基丁酸	4-Hydroxybutanoic acid	591-81-1	C ₄ H ₈ O ₃	104.1

附录B

质谱参考条件

质谱参考条件

- a) 离子源：电喷雾离子源(ESI)；
- b) 检测方式：多反应监测 (MRM)；
- c) 扫描方式：正离子模式；
- d) 毛细管电压：4kV；
- e) 干燥气温度：300℃；
- f) 干燥气流量：7L/min；
- g) 雾化气压力：35psi；
- h) 鞘气温度：325℃；鞘气流量：11L/min；
- i) 喷嘴电压：0V；
- j) 其他质谱参数见表 B.1。

表 B.1 化合物定性、定量离子和质谱分析参数

序号	化合物名称	电离方式	母离子 (m/z)	子离子 (m/z)	Fragmentor (V)	碰撞能量 (eV)	保留时间 (min)
1	γ-丁内酯	ESI+	87.1	45.2*	69	14	3.85
				43.2	69	10	
2	1,4-丁二醇	ESI+	91.1	73.1*	40	2	3.33
				43.2	40	14	
3	γ-羟基丁酸	ESI+	105.1	87.1*	50	2	3.27
				45.2	50	22	

* 定量离子。本方法提供质谱条件为推荐质谱方法条件。可根据实际情况，选择响应信号强且无干扰的离子对进行检测，质谱参数亦可根据实际可达到最优灵敏度的条件进行设定。

标准色谱图

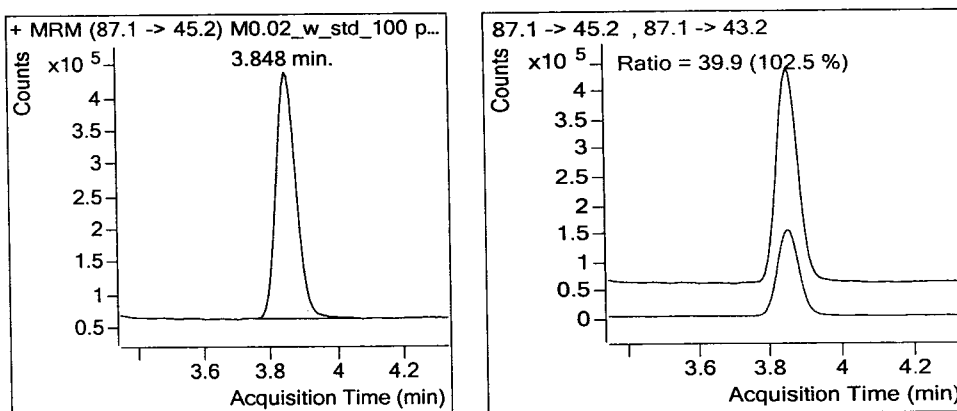


图 C.1 γ -丁内酯对照品的提取离子色谱图

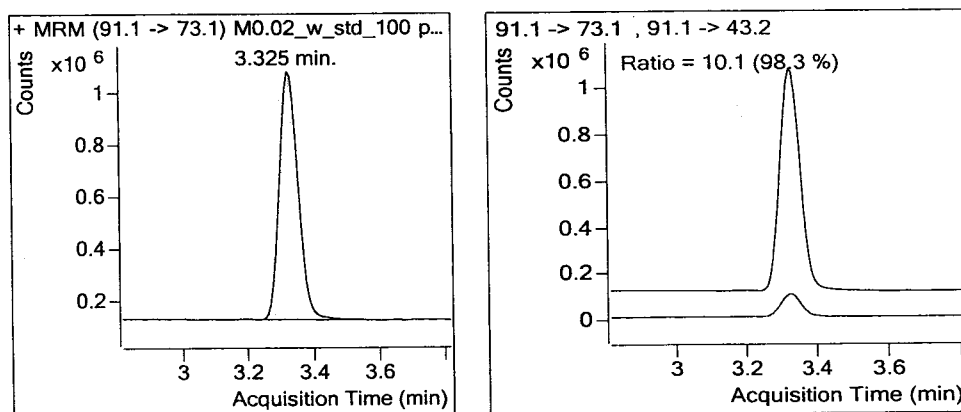


图 C.2 1,4-丁二醇对照品的提取离子色谱图

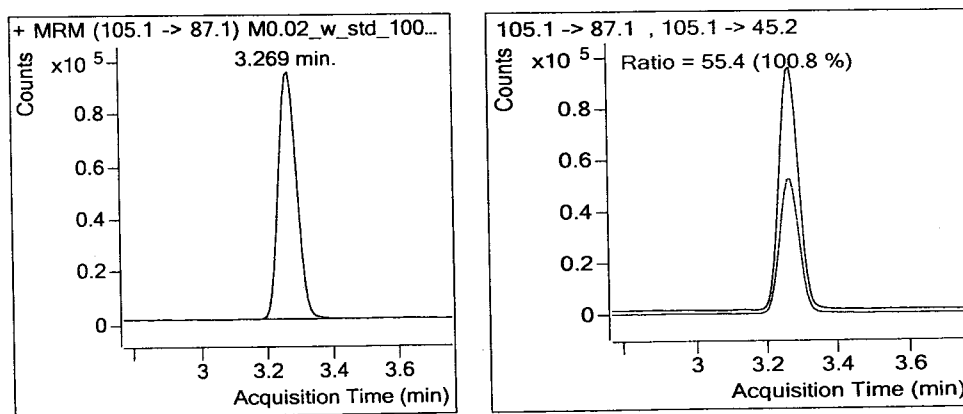


图 C.3 γ -羟基丁酸对照品的提取离子色谱图

本方法负责起草单位：中国食品药品检定研究院。

参与单位：公安部禁毒情报技术中心、四川省食品药品检验检测院、沈阳食品检验所、浙江省食品药品检验研究院、广东省食品检验所。

方法起草人：金绍明、宁霄、黄传峰、余晓琴、李澍才、陈学辉。

分送：各省、自治区、直辖市食品药品监督管理局，新疆生产建设兵团食品药品监督管理局，中检院。

国家市场监督管理总局办公厅

2018年4月18日印发
