



# 中华人民共和国国家标准

GB 5009.154—xxxx

## 食品安全国家标准 食品中维生素 B<sub>6</sub> 的测定

(征求意见稿)

202x-xx-xx 发布

202x-xx-xx 实施

中华人民共和国国家卫生健康委员会  
国家市场监督管理总局 发布

## 前 言

本标准代替GB 5009.154-2016《食品安全国家标准 食品中维生素B<sub>6</sub>的测定》

本标准与GB 5009.154-2016相比，主要变化如下：

- 增加了第一法液相色谱-串联质谱法、第二法液相色谱-质谱法。
- 修订了第三法高效液相色谱-荧光检测法、第四法微生物测定法。

# 食品安全国家标准

## 食品中维生素 B<sub>6</sub>的测定

### 1 范围

本标准规定了食品中维生素 B<sub>6</sub>的测定方法。

第一法液相色谱-串联质谱法适用于食品中维生素 B<sub>6</sub>的测定；

第二法液相色谱-质谱法适用于添加维生素 B<sub>6</sub>（吡哆胺、吡哆醛和吡哆醇）作为营养强化剂的调制乳粉、特殊膳食用食品、即食谷物、焙烤食品和饮料中的维生素 B<sub>6</sub>（吡哆胺、吡哆醛和吡哆醇）的测定；

第三法高效液相色谱-荧光检测法适用于添加维生素 B<sub>6</sub>（吡哆胺、吡哆醛和吡哆醇）作为营养强化剂的调制乳粉、特殊膳食用食品（特殊医学用途食品除外）、即食谷物、焙烤食品和饮料中的维生素 B<sub>6</sub>（吡哆胺、吡哆醛和吡哆醇）的测定；

第四法微生物法适用于食品中维生素 B<sub>6</sub>的测定。

### 第一法 液相色谱-串联质谱法

### 2 原理

食品中的维生素 B<sub>6</sub>（吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺），先经酸水解处理，再经酶解为吡哆胺、吡哆醛和吡哆醇，稀释、过滤后，反相液相色谱分离，串联质谱检测，同位素内标法定量，以吡哆醇计的方式计算维生素 B<sub>6</sub>总含量。

### 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 甲醇（CH<sub>3</sub>OH）：色谱纯。
- 3.1.2 甲酸（HCOOH）：色谱纯。
- 3.1.3 甲酸铵（HCOONH<sub>4</sub>）：色谱纯。
- 3.1.4 氢氧化钠（NaOH）。
- 3.1.5 盐酸（HCl）。
- 3.1.6 α-淀粉酶：酶活力 ≥ 50 U/mg。
- 3.1.7 酸性磷酸酶：酶活力 ≥ 0.5 U/mg。
- 3.1.8 木瓜蛋白酶：酶活力 ≥ 800 U/mg。

#### 3.2 试剂配制

- 3.2.1 盐酸溶液（0.1 mol/L）：准确吸取 9 mL 盐酸，用水稀释至 1 000 mL。
- 3.2.2 氢氧化钠溶液（0.1 mol/L）：准确称取 0.4 g 氢氧化钠，加 50 mL 水溶解，冷却后，用水稀释至 100 mL。

3.2.3 甲酸铵 (50 mmol/L): 称取 3.15 g 甲酸铵, 加 950 mL 水溶解, 用甲酸调 pH 4.5±0.3, 用水稀释至 1 000 mL。

3.2.4 流动相 A (10 mmol/L 甲酸铵的 2% 甲酸水溶液): 称取 0.63 g 甲酸铵, 先后加入约 950 mL 水溶解, 加入甲酸 20 mL, 用水稀释至 1 000 mL 后混匀, 超声脱气备用。

3.2.5 流动相 B (0.1% 甲酸-甲醇溶液): 吸取 1 mL 甲酸, 用甲醇稀释至 1 000 mL, 超声混匀。

### 3.3 标准品

3.3.1 盐酸吡哆醇 ( $C_8H_{12}ClNO_3$ , CAS 号: 58-56-0): 纯度≥98%, 或经国家认证并授予标准物质证书的标准物质。

3.3.2 盐酸吡哆醛 ( $C_8H_{10}ClNO_3$ , CAS 号: 65-22-5): 纯度≥98%, 或经国家认证并授予标准物质证书的标准物质。

3.3.3 双盐酸吡哆胺 ( $C_8H_{14}Cl_2N_2O_2$ , CAS 号: 524-36-7): 纯度≥98%, 或经国家认证并授予标准物质证书的标准物质。

3.3.4  $^{13}C_4$ -盐酸吡哆醇 ( $^{13}C_4C_8H_{12}ClNO_3$ ): 纯度≥98%。

3.3.5  $D_3$ -吡哆醛 ( $C_8D_3H_6NO_3$ ): 纯度≥98%。

3.3.6  $D_3$ -双盐酸吡哆胺 ( $C_8D_3H_{11}Cl_2N_2O_2$ ): 纯度≥98%。

### 3.4 标准溶液配制

3.4.1 吡哆醇标准储备液 (1.00 mg/mL): 准确称取 60.8 mg 盐酸吡哆醇标准品, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 50 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

3.4.2 吡哆醛标准储备液 (1.00 mg/mL): 准确称取 60.9 mg 盐酸吡哆醛标准品, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 50 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

3.4.3 吡哆胺标准储备液 (1.00 mg/mL): 准确称取 71.7 mg 双盐酸吡哆胺标准品, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 50 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

3.4.4 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合储备液 (50.0 μg/mL): 分别准确吸取吡哆胺、吡哆醛、吡哆醇标准储备液 (1.00 mg/mL) 各 5.00 mL, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液稀释至 100 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

3.4.5 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合工作液 (5.00 μg/mL): 准确吸取 1.00 mL 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合储备液 (50.0 μg/mL), 用流动相 A 稀释至 10 mL 棕色容量瓶中, 使用前配制。

3.4.6 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合工作液 (500 ng/mL): 准确吸取 1.00 mL 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合储备液 (5.00 μg/mL), 用流动相 A 稀释至 10 mL 棕色容量瓶中, 使用前配制。

3.4.7 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合工作液 (50.0 ng/mL): 准确吸取 1.00 mL 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合储备液 (500 ng/mL), 用流动相 A 稀释至 10 mL 棕色容量瓶中, 使用前配制。

### 3.5 同位素内标溶液配制

3.5.1  $^{13}C_4$ -吡哆醇同位素内标储备液 (100 μg/mL): 准确称取 12.1 mg (精确至 0.1 mg)  $^{13}C_4$ -盐酸吡哆醇, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 100 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

3.5.2 D<sub>3</sub>-吡哆醛同位素内标储备液 (100 μg/mL): 准确称取 10.0 mg (精确至 0.1 mg) D<sub>3</sub>-盐酸吡哆醛, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 100 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于 -20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

3.5.3 D<sub>3</sub>-吡哆胺同位素内标储备液 (100 μg/mL): 准确称取 14.3 mg (精确至 0.1 mg) D<sub>3</sub>-双盐酸吡哆胺, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 100 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于 -20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

3.5.4 维生素 B<sub>6</sub> 同位素内标混合工作液 (10.0 μg/mL): 分别准确吸取 D<sub>3</sub>-吡哆胺、D<sub>3</sub>-吡哆醛和 <sup>13</sup>C<sub>4</sub>-吡哆醇同位素内标储备液 (100 μg/mL) 各 10 mL, 用水稀释至 100 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于 -20 °C 下避光贮存, 有效期 1 个月。

### 3.6 标准系列工作液配制

分别准确吸取适量维生素 B<sub>6</sub> 标准混合工作液至 100 mL 棕色容量瓶中, 各准确加入 50 μL 维生素 B<sub>6</sub> 同位素混合内标工作液 (10.0 μg/mL), 用流动相 A 稀释至刻度, 该维生素 B<sub>6</sub> (吡哆胺、吡哆醛和吡哆醇) 标准系列工作液的浓度都分别为 0.100 ng/mL、0.500 ng/mL、1.00 ng/mL、2.00 ng/mL、5.00 ng/mL、10.0 ng/mL 和 20.0 ng/mL, 它们对应的同位素内标浓度都为 5.00 ng/mL, 使用前配制。

注: 标准储备液浓度校正方法, 参照附录 A。

## 4 仪器和设备

4.1 液相色谱-串联质谱仪: 带电喷雾离子源。

4.2 天平: 感量 0.01 g 和 0.1 mg。

4.3 恒温培养箱, 或性能相当者。

4.4 pH 计: 精度 0.01。

4.5 涡旋混合器。

4.6 分光光度计。

4.7 高速粉碎机。

4.8 匀浆机。

4.9 恒温水浴锅或高压灭菌锅。

## 5 分析步骤

### 5.1 试样制备

肉类、蔬菜、水果等取可食部分, 清洗干净, 用干纱布擦去表面水分, 经匀浆机匀浆, 储存于样品瓶中备用; 粉状样品 (奶粉、米粉等) 经混匀后, 直接取样; 液体样品摇匀后备用; 有颗粒液体样品, 如大颗粒酸奶等经匀浆机匀浆后备用; 片状、颗粒状样品, 经高速粉碎机磨成粉状, 封存备用。所制试样应避光冷藏, 尽快测定。

### 5.2 试样处理

#### 5.2.1 含淀粉的试样

a) 固体试样：准确称取混合均匀的固体试样1 g~5 g（精确至0.01 g）于150 mL具塞锥形瓶中（带有软质塞子），加500  $\mu\text{L}$ 维生素B<sub>6</sub>同位素内标混合工作液（10.0  $\mu\text{g}/\text{mL}$ ），加入50 mL 0.1 mol/L HCl 溶液，使得样品分散开，塞上软质塞子，置于100 °C水浴或121 °C灭菌锅中水解30 min，冷却至室温取出。用氢氧化钠溶液（0.1 mol/L）调pH值至4.2~4.8后，准确加入20 mg酸性磷酸酶、100 mg木瓜蛋白酶、10 mg  $\alpha$ -淀粉酶，向锥形瓶中充氮，盖上瓶塞充分混匀，于37 °C恒温箱中酶解18 h以上，待溶液冷却至室温后，转移至100 mL棕色容量瓶中，用水稀释至刻度，混匀。

b) 液体试样：准确称取混合均匀的液体试样5 g~20 g（精确至0.01 g）于150 mL具塞锥形瓶中（带有软质塞子），加入500  $\mu\text{L}$ 维生素B<sub>6</sub>同位素内标混合工作液（10.0  $\mu\text{g}/\text{mL}$ ），加入50 mL 0.1 mol/L HCl溶液，使得样品分散开，塞上软质塞子，置于100 °C水浴或121 °C灭菌锅中水解30 min，冷却至室温取出。用氢氧化钠溶液（0.1 mol/L）调pH值至4.2~4.8后，准确加入20 mg酸性磷酸酶、100 mg木瓜蛋白酶、10 mg  $\alpha$ -淀粉酶，向锥形瓶中充氮，盖上瓶塞充分混匀，于37 °C恒温箱中酶解18 h以上，待溶液冷却至室温后，转移至100 mL棕色容量瓶中，用水稀释至刻度，混匀。

### 5.2.2 不含淀粉试样

a) 固体试样：称取混合均匀的固体试样1 g~5 g（精确至0.01 g）于150 mL具塞锥形瓶中（带有软质塞子），加入500  $\mu\text{L}$ 维生素B<sub>6</sub>同位素内标混合工作液（10.0  $\mu\text{g}/\text{mL}$ ），加入50 mL 0.1 mol/L HCl 溶液，使得样品分散开，塞上软质塞子，置于100 °C水浴或121 °C灭菌锅中水解30 min，冷却至室温取出。用氢氧化钠溶液（0.1 mol/L）调pH值至4.2~4.8后，准确加入20 mg酸性磷酸酶、100 mg木瓜蛋白酶，向锥形瓶中充氮，盖上瓶塞充分混匀，于37 °C恒温箱中酶解18 h以上，待溶液冷却至室温后，转移至100 mL棕色容量瓶中，用水稀释至刻度，混匀。

b) 液体试样：称取混合均匀的液体试样5 g~20 g（精确至0.01 g）于150 mL具塞锥形瓶中（带有软质塞子），加入500  $\mu\text{L}$ 维生素B<sub>6</sub>同位素内标混合工作液（10.0  $\mu\text{g}/\text{mL}$ ），加入50 mL 0.1 mol/L HCl 溶液，使得样品分散开，塞上软质塞子，置于100 °C水浴或121 °C灭菌锅中水解30 min，冷却至室温取出。用氢氧化钠溶液（0.1 mol/L）调pH值至4.2~4.8后，准确加入20 mg酸性磷酸酶、100 mg木瓜蛋白酶，向锥形瓶中充氮，盖上瓶塞充分混匀，于37 °C恒温箱中酶解18 h以上，待溶液冷却至室温后，转移至100 mL棕色容量瓶中，用水稀释至刻度，混匀。

注：操作者可根据试样的维生素 B<sub>6</sub> 的含量，以及本实验室质谱仪的灵敏度，在不低于标准曲线测定范围要求的条件下，调整称样量和同位素内标的加入量。

### 5.2.3 待测液的制备

另取 50 mL 锥形瓶，上面放入漏斗和滤纸，把稀释样液混匀后倒入其中，自然过滤，得过滤液 20 mL 以上。准确吸取 1.00 mL 过滤液于 10 mL 棕色容量瓶中，用流动相 A 稀释至刻度，涡旋混匀后用 0.22  $\mu\text{m}$  微孔滤膜过滤，转移至棕色进样瓶中待测。

## 5.3 仪器测定条件

### 5.3.1 色谱参考条件

- (a) 色谱柱：硅胶基质五氟苯基柱（粒径1.8  $\mu\text{m}$ ，3.0 mm $\times$ 150 mm），或相当者；
- (b) 流动相A：10 mmol/L甲酸铵 2% 甲酸的水溶液；流动相B：0.1%甲酸-甲醇溶液；
- (c) 流速：0.4 mL/min；
- (d) 柱温：30 °C；
- (e) 进样体积：10  $\mu\text{L}$ ；
- (f) 流动相洗脱梯度，见表1。

表 1 流动相及梯度洗脱条件

时间 min	流动相 A %	流动相 B %	流速 mL/min
0.00	99	1	0.4
0.50	99	1	0.4
2.00	95	5	0.4
2.20	90	10	0.4
4.80	87	13	0.4
5.00	0	100	0.4
8.00	0	100	0.4
8.20	99	1	0.4
12.00	99	1	0.4

## 5.3.2 质谱参考条件

- (a) 电离方式：ESI<sup>+</sup>；  
 (b) 监测方式：多反应监测（MRM）；  
 (c) 毛细管电压：3.10 kV；  
 (d) 锥孔电压：30 V；  
 (e) 离子源温度：150 °C；  
 (f) 锥孔反吹气流量：150 L/h；  
 (g) 脱溶剂气温度：350 °C；  
 (h) 脱溶剂气流量：600 L/h；  
 (i) 锥孔电压和碰撞能量见表 2，定量离子质谱图参见附录 B。

表 2 维生素 B<sub>6</sub> 各组分和它们各自对应的同位素内标的 MRM 质谱参数

化合物名称	母离子 m/z	锥孔电压 V	子离子 m/z	碰撞能量 eV
吡哆醇	170.0	20	134.0*	18
			152.0	12
<sup>13</sup> C <sub>4</sub> -吡哆醇	174.0	25	138.0*	20
			156.0	10
吡哆醛	168.0	18	94.0	22
			150.0*	10
D <sub>3</sub> -吡哆醛	171.0	20	97.0	22
			153.0*	10
吡哆胺	169.0	20	134.0*	18
			152.0	10
D <sub>3</sub> -吡哆胺	172.0	18	136.0*	22
			155.0	12

注：\* 为定量离子。

#### 5.4 标准曲线的制作

将维生素 B<sub>6</sub> 混合标准系列工作液浓度由低到高分别注入液相色谱-质谱仪中，以吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺的工作液浓度为横坐标，以吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺与它们各自对应的同位素内标的峰面积比值为纵坐标，分别绘制吡哆胺、吡哆醛、吡哆醇的标准曲线。

#### 5.5 试样溶液的测定

将待测溶液进样，根据上述绘制的 3 条标准曲线，内标法计算待测试样溶液中吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺的浓度。

#### 5.6 定性测定

试样中目标化合物色谱峰的保留时间与相应标准色谱峰的保留时间相比较，变化范围应在±2.5%之内。每种化合物的质谱定性离子必须出现，至少应包括一个母离子和两个子离子，而且同一检测批次，对同一化合物试样溶液中的离子相对丰度与标准溶液的离子相对丰度比符合表 3 的要求。

表 3 试样溶液中离子相对丰度的允许偏差范围

相对离子丰度	>50%	>20%~50%	>10%~20%	≤10%
允许相对偏差	±20%	±25%	±30%	±50%

### 6 分析结果的表述

#### 6.1 试样中维生素 B<sub>6</sub> 各组分的含量按式 (1) 计算：

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

式中：

$c$ ——按照内标法在标准曲线中对应的吡哆醇、吡哆醛和吡哆胺浓度，单位为纳克每毫升 (ng/mL)；

$X_i$ ——试样中吡哆醇、吡哆醛和吡哆胺的各自含量，单位为毫克每千克 (mg/kg)；

$V$ ——试样提取液的最终稀释体积，单位为毫升 (mL)；

$f$ ——稀释倍数；

$m$ ——试样质量，单位为克 (g)；

1 000——单位换算系数。

#### 6.2 维生素 B<sub>6</sub> (以吡哆醇计) 总含量

试样中维生素 B<sub>6</sub> 总含量按式 (2) 计算：

$$X = X_{\text{醇}} + X_{\text{醛}} \times 1.012 + X_{\text{胺}} \times 1.006 \dots\dots\dots (2)$$

式中：

$X$ ——试样中维生素 B<sub>6</sub> (以吡哆醇计) 总含量，单位为毫克每千克 (mg/kg)；

$X_{\text{醇}}$ ——试样中吡哆醇的含量，单位为毫克每千克 (mg/kg)；

$X_{\text{醛}}$ ——试样中吡哆醛的含量，单位为毫克每千克 (mg/kg)；



$X_{\text{胺}}$  —— 试样中吡哆胺的含量，单位为毫克每千克（mg/kg）；

1.012 —— 吡哆醛换算成吡哆醇的转换系数；

1.006 —— 吡哆胺换算成吡哆醇的转换系数。

结果保留三位小数。

## 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 10%。

## 8 其他

固体试样：当称样量为 1.00 g 时，方法的检出限为：吡哆醇 0.03 mg/kg，吡哆醛 0.03 mg/kg，吡哆胺 0.03mg/kg；定量限为：吡哆醇 0.10 mg/kg，吡哆醛 0.10 mg/kg，吡哆胺 0.10 mg/kg。

液体试样：当称样量为 5.00 g 时，方法的检出限：吡哆醇 0.01mg/kg，吡哆醛 0.01 mg/kg，吡哆胺 0.01mg/kg；定量限为：吡哆醇 0.02 mg/kg，吡哆醛 0.02mg/kg，吡哆胺 0.02 mg/kg。

## 第二法 液相色谱-质谱法

## 9 原理

食品中添加的维生素B<sub>6</sub>（吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺），经提取、稀释、过滤，反相液相色谱柱分离，氮素、单四级杆质谱检测，同位素稀释内标法对吡哆胺、吡哆醛和吡哆醇分别定量，以吡哆醇计的方式计算维生素B<sub>6</sub>总含量。

## 10 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。

### 10.1 试剂

10.1.1 甲醇（CH<sub>3</sub>OH）：色谱纯。

10.1.2 甲酸（HCOOH）：色谱纯。

10.1.3 甲酸铵（HCOONH<sub>4</sub>）：色谱纯。

10.1.4 盐酸（HCl）。

10.1.5 氢氧化钠（NaOH）。

10.1.6 α-淀粉酶：酶活力 ≥ 50 U/mg。

### 10.2 试剂配制

10.2.1 盐酸溶液（0.1 mol/L）：准确吸取 9 mL 盐酸，用水稀释至 1 000 mL。

10.2.2 氢氧化钠溶液（0.1 mol/L）：准确称取 0.4 g 氢氧化钠，加 50 mL 水溶解，冷却后，用水稀释至 100 mL。

10.2.3 流动相 A（10 mmol/L 甲酸铵水溶液）：准确称取 0.63 g 甲酸铵，先后加入约 950 mL 水溶解，准确加入甲酸 20 mL，用水稀释至 1 000 mL 后混匀，超声脱气备用。

10.2.4 流动相 B（0.1% 甲酸-甲醇溶液）：吸取 1 mL 甲酸，用甲醇稀释至 1 000 mL，超声混匀。

### 10.3 标准品

10.3.1 盐酸吡哆醇 ( $C_8H_{12}ClNO_3$ , CAS 号: 58-56-0): 纯度 $\geq 98\%$ , 或经国家认证并授予标准物质证书的标准品。

10.3.2 盐酸吡哆醛 ( $C_8H_{10}ClNO_3$ , CAS 号: 65-22-5): 纯度 $\geq 98\%$ , 或经国家认证并授予标准物质证书的标准品。

10.3.3 双盐酸吡哆胺 ( $C_8H_{14}Cl_2N_2O_2$ , CAS 号: 524-36-7): 纯度 $\geq 98\%$ , 或经国家认证并授予标准物质证书的标准品。

10.3.4  $^{13}C_4$ -盐酸吡哆醇 ( $^{13}C_4C_8H_{12}ClNO_3$ ): 纯度 $\geq 98\%$ 。

10.3.5  $D_3$ -吡哆醛 ( $C_8D_3H_6NO_3$ ): 纯度 $\geq 98\%$ 。

10.3.6  $D_3$ -双盐酸吡哆胺 ( $C_8D_3H_{14}Cl_2N_2O_2$ ): 纯度 $\geq 98\%$ 。

#### 10.4 标准溶液配制

10.4.1 吡哆醇标准储备液 (1.00 mg/mL): 准确称取 60.8 mg 盐酸吡哆醇标准品, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 50 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

10.4.2 吡哆醛标准储备液 (1.00 mg/mL): 准确称取 60.9 mg 盐酸吡哆醛标准品, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 50 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

10.4.3 吡哆胺标准储备液 (1.00 mg/mL): 准确称取 71.7 mg 双盐酸吡哆胺标准品, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 50 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

10.4.4 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合储备液 (50.0 μg/mL): 分别准确吸取吡哆胺、吡哆醛、吡哆醇标准储备液 (1 mg/mL) 各 5.00 mL, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液稀释至 100 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

10.4.5 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合工作液 (5.00 μg/mL): 准确吸取 1.00 mL 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合储备液 (50 μg/mL), 用流动相 A 稀释至 10 mL 棕色容量瓶中, 使用前配制。

10.4.6 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合工作液 (500 ng/mL): 准确吸取 1.00 mL 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合工作液 (5 μg/mL), 用流动相 A 稀释至 10 mL 棕色容量瓶中, 使用前配制。

10.4.7 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合工作液 (50.0 ng/mL): 准确吸取 1.00 mL 维生素 B<sub>6</sub> 标准混合工作液 (500 ng/mL), 用流动相 A 稀释至 10 mL 棕色容量瓶中, 使用前配制。

#### 10.5 同位素内标溶液配制

10.5.1  $^{13}C_4$ -吡哆醇同位素内标储备液 (1.00 mg/mL): 称取 12.1 mg (精确至 0.1 mg)  $^{13}C_4$ -盐酸吡哆醇, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 10 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

10.5.2  $D_3$ -吡哆醛同位素内标储备液 (1.00 mg/mL): 称取 10.0 mg (精确至 0.1 mg)  $D_3$ -盐酸吡哆醛, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 10 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

10.5.3  $D_3$ -吡哆胺同位素内标储备液 (1.00 mg/mL): 称取 14.3 mg (精确至 0.1 mg)  $D_3$ -双盐酸吡哆胺, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解并稀释至 10 mL 棕色容量瓶中, 再转移至棕色玻璃试剂瓶中, 于-20 °C 下避光贮存, 有效期 3 个月。

10.5.4 维生素 B<sub>6</sub> 同位素内标混合工作液 (50.0 μg/mL): 分别准确吸取 5 mL  $D_3$ -吡哆胺同位素内标储备液 (1.00 mg/mL)、 $D_3$ -吡哆醛同位素内标储备液 (1.00 mg/mL)、 $^{13}C_4$ -吡哆醇同位素内标储备液

(1.00 mg/mL) 于 100 mL 棕色容量瓶中，用水稀释至刻度，再转移至棕色玻璃试剂瓶中，于-20 °C 下避光贮存，使用期为 1 个月。

## 10.6 标准系列工作液配制

分别准确吸取适量维生素B<sub>6</sub>标准混合工作液至50 mL棕色容量瓶中，各准确加入100 μL 维生素B<sub>6</sub>同位素内标混合工作液（50.0 μg/mL），用流动相A稀释至刻度，该维生素B<sub>6</sub>（吡哆胺、吡哆醛和吡哆醇）标准系列工作液的浓度分别为10.0 ng/mL、20.0 ng/mL、40.0 ng/mL、100 ng/mL、200 ng/mL和250 ng/mL，它们对应的同位素内标浓度均为100 ng/mL。使用前配制。

注：标准储备液校正方法参照附录A。

## 11 仪器和设备

11.1 液相色谱-质谱仪：带电喷雾离子源。

11.2 天平：感量 0.01 g 和 0.1 mg。

11.3 恒温培养箱，或性能相当者。

11.4 pH 计：精度 0.01。

11.5 涡旋混合器。

11.6 分光光度计。

11.7 高速粉碎机。

11.8 匀浆机。

11.9 恒温水浴锅。

## 12 分析步骤

### 12.1 试样制备

粉状样品（奶粉、米粉等）经混匀后，直接取样；液体样品摇匀后备用；片状、颗粒状样品，经高速粉碎机磨成粉状或均质机均质，封存备用。所制试样应避光冷藏，尽快测定。

### 12.2 试样处理

#### 12.2.1 含淀粉试样

a) 固体试样：称取混合均匀的固体试样 1 g~5 g（精确至 0.01 g），以及 0.1 g α-淀粉酶于 150 mL 具塞锥形瓶中，加入 0.4 mL 的维生素 B<sub>6</sub> 同位素混合内标工作液，再加入约 25 mL 温水（45 °C~50 °C）溶解，用盐酸溶液或氢氧化钠溶液调 pH 为 6.0~6.5，震荡混匀，混匀后向锥形瓶中充氮，盖上瓶塞，置于 50 °C~60 °C 培养箱内约 30 min。取出冷却至室温。

b) 液体试样：称取混合均匀的液体试样 5 g~20 g（精确至 0.01 g），以及 0.1 g α-淀粉酶于 150 mL 具塞锥形瓶中，加入 0.4 mL 的维生素 B<sub>6</sub> 同位素混合内标工作液，再加入 20 mL 水，用盐酸溶液或氢氧化钠溶液调 pH 为 6.0~6.5，震荡混匀，混匀后向锥形瓶中充氮，盖上瓶塞，置于 50 °C~60 °C 培养箱内约 30 min。取出冷却至室温。

#### 12.2.2 不含淀粉试样

a) 固体试样：称取混合均匀的固体试样1 g~5 g（精确至0.01 g），于150 mL具塞锥形瓶中，准确加入0.4 mL的维生素B<sub>6</sub>同位素混合内标工作液，再加入约25 mL水溶解并震荡混匀。

b) 液体试样：称取混合均匀的液体试样5 g~20 g（精确至0.01 g），于150 mL具塞锥形瓶中，准确加入0.4 mL的维生素B<sub>6</sub>同位素混合内标工作液，再加入20 mL水，涡旋混匀。

### 12.2.3 待测液的制备

用盐酸溶液调节上述试样溶液的pH至 $1.7 \pm 0.1$ ，放置约1 min。再用氢氧化钠溶液（0.1 mol/L）调节试样溶液的pH至 $4.5 \pm 0.1$ 。把上述具塞锥形瓶放入超声波振荡器中，超声振荡10 min后，将试样溶液震荡并转移至100 mL棕色容量瓶中。用水反复洗涤具塞锥形瓶2次~3次，洗涤液合并于100 mL棕色容量瓶中，并用水稀释至刻度。另取50 mL锥形瓶，上面放入漏斗和滤纸，把稀释后的试样溶液倒入其中，自然过滤。准确吸取5 mL过滤液于10 mL棕色容量瓶中，用流动相A稀释至刻度，混匀后用0.22 μm微孔滤膜过滤，转移至棕色进样瓶中待测。

注：对添加形式为5'-磷酸吡哆醛的试样，则需经过酸水解与酸性磷酸酶处理，具体参考5.2.2执行。

## 12.3 仪器测定条件

### 12.3.1 色谱参考条件

- (a) 色谱柱：硅胶基质五氟苯基反相液相色谱柱（粒径1.8 μm，3.0 mm×150 mm），或相当者；
- (b) 流动相A：10 mmol/L甲酸铵 2% 甲酸的水溶液；流动相B：0.1%甲酸-甲醇溶液；
- (c) 流速：0.4 mL/min；
- (d) 柱温：30 °C；
- (e) 进样体积：20 μL；
- (f) 流动相洗脱梯度，见表4。

表4 流动相及梯度洗脱条件

时间 min	流动相 A %	流动相 B %	流速 mL/min
0.00	99	1	0.4
0.50	99	1	0.4
2.00	95	5	0.4
2.20	90	10	0.4
4.80	87	13	0.4
5.00	0	100	0.4
8.00	0	100	0.4
8.20	99	1	0.4
12.00	99	1	0.4

### 12.3.2 质谱参考条件

- (a) 电离模式：ESI<sup>+</sup>；
- (b) 监测方式：选择离子反应监测（SIR）；

- (c) 探头温度：600 ℃；  
 (d) 毛细管电压：0.80 kV；  
 (e) 离子源温度：120 ℃；  
 (f) 监测离子质量数及对应的锥孔电压见表 5，监测离子质谱图参见附录C。

表5 维生素B<sub>6</sub>各组分和它们各自对应的同位素内标的SIR质谱参数

化合物名称	选择离子质荷比 m/z	锥孔电压 V
吡哆醇	170.1	10
吡哆醛	168.1	8
吡哆胺	169.1	8
<sup>13</sup> C <sub>4</sub> -吡哆醇	174.1	5
D <sub>3</sub> -吡哆醛	171.1	12
D <sub>3</sub> -吡哆胺	172.2	12

#### 12.4 标准曲线的制作

将维生素 B<sub>6</sub>（吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺）混合标准系列工作液浓度由低到高分别注入液相色谱-质谱仪中，以吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺的工作液浓度为横坐标，以吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺与它们各自对应的同位素内标的峰面积比值为纵坐标，分别绘制吡哆胺、吡哆醛、吡哆醇的标准曲线。

#### 12.5 试样溶液的测定

将待测溶液进样，根据上述绘制的 3 条标准曲线，内标法计算待测试样溶液中吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺的浓度。

### 13 分析结果的表述

#### 13.1 试样中维生素 B<sub>6</sub> 各组分的含量按式（1）计算：

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

式中：

*c*——按照内标法在标准曲线中对应的吡哆醇、吡哆醛和吡哆胺浓度，单位为纳克每毫升（ng/mL）；

*X<sub>i</sub>*——试样中吡哆醇、吡哆醛和吡哆胺的各自含量，单位为毫克每千克（mg/kg）；

*V*——试样提取液的最终稀释体积，单位为毫升（mL）；

*f*——稀释倍数

$m$ ——试样质量，单位为克（g）；

1 000——单位换算系数。

### 13.2 维生素 B<sub>6</sub>（以吡哆醇计）总含量

试样中维生素 B<sub>6</sub> 的含量按式（2）计算：

$$X = X_{\text{醇}} + X_{\text{醛}} \times 1.012 + X_{\text{胺}} \times 1.006 \quad \dots\dots\dots (2)$$

式中：

$X$ ——试样中维生素 B<sub>6</sub>（以吡哆醇计）总含量，单位为毫克每千克（mg/kg）；

$X_{\text{醇}}$ ——试样中吡哆醇的含量，单位为毫克每千克（mg/kg）；

$X_{\text{醛}}$ ——试样中吡哆醛的含量，单位为毫克每千克（mg/kg）；

$X_{\text{胺}}$ ——试样中吡哆胺的含量，单位为毫克每千克（mg/kg）；

1.012——吡哆醛换算成吡哆醇的转换系数；

1.006——吡哆胺换算成吡哆醇的转换系数。

结果保留三位小数。

### 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10%。

### 15 其他

当称样量为5.00 g时，方法的检出限为：吡哆醇0.15 mg/kg，吡哆醛0.15 mg/kg，吡哆胺0.15 mg/kg；定量限为：吡哆醇0.40 mg/kg，吡哆醛0.40 mg/kg，吡哆胺0.40 mg/kg。

## 第三法 高效液相色谱-荧光检测法

### 16 原理

食品中的添加的维生素 B<sub>6</sub>（吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺）经提取等前处理后，经 C<sub>18</sub> 色谱柱分离，高效液相色谱-荧光检测器检测，以吡哆醇计的方式计算维生素 B<sub>6</sub> 总含量。

### 17 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。

#### 17.1 试剂

17.1.1 庚烷磺酸钠（C<sub>7</sub>H<sub>15</sub>NaO<sub>3</sub>S）：色谱纯。

17.1.2 冰乙酸（C<sub>2</sub>H<sub>4</sub>O<sub>2</sub>）。

17.1.3 三乙胺（C<sub>6</sub>H<sub>15</sub>N）：色谱纯。

17.1.4 甲醇（CH<sub>3</sub>OH）：色谱纯。

17.1.5 盐酸（HCl）。

17.1.6 氢氧化钠（NaOH）。

17.1.7 淀粉酶：酶活力 ≥ 50 U/mg。

## 17.2 试剂配制

17.2.1 盐酸溶液 (0.1 mol/L): 准确吸取 9 mL 盐酸, 用水稀释至 1 000 mL。

17.2.2 氢氧化钠溶液 (0.1 mol/L): 准确称取 0.4 g 氢氧化钠, 加 50 mL 水溶解, 冷却后, 用水稀释至 100 mL。

17.2.3 流动相 A: 称取庚烷磺酸钠 2.0 g, 用 950 mL 水溶解, 准确加入 8.0 mL 三乙胺, 用冰乙酸调 pH 至  $3.0 \pm 0.1$ , 然后转移至 1 000 mL 容量瓶中, 并以超纯水稀释至刻度, 过 0.45  $\mu\text{m}$  水系微孔滤膜, 现用现配。

## 17.3 标准品

17.3.1 盐酸吡哆醇 ( $\text{C}_8\text{H}_{12}\text{ClNO}_3$ , CAS: 58-56-0): 纯度 $\geq 98\%$ , 或经国家认证并授予标准物质证书的标准物质。

17.3.2 盐酸吡哆醛 ( $\text{C}_8\text{H}_{10}\text{ClNO}_3$ , CAS: 65-22-5): 纯度 $\geq 98\%$ , 或经国家认证并授予标准物质证书的标准物质。

17.3.3 双盐酸吡哆胺 ( $\text{C}_8\text{H}_{14}\text{Cl}_2\text{N}_2\text{O}_2$ , CAS: 524-36-7): 纯度 $\geq 98\%$ , 或经国家认证并授予标准物质证书的标准物质。

## 17.4 标准溶液配制

17.4.1 吡哆醇标准储备液 (1.00 mg/mL): 准确称取 60.8 mg (精确至 0.1 mg) 盐酸吡哆醇标准品, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解后稀释到 50 mL, 在  $-20\text{ }^\circ\text{C}$  冰箱中避光贮存, 有效期 3 个月。

17.4.2 吡哆醛标准储备液 (1.00 mg/mL): 准确称取 60.9 mg (精确至 0.1 mg) 盐酸吡哆醛标准品, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解后稀释到 50 mL, 在  $-20\text{ }^\circ\text{C}$  冰箱中避光贮存, 有效期 3 个月。

17.4.3 吡哆胺标准储备液 (1.00 mg/mL): 准确称取 71.7 mg (精确至 0.1 mg) 双盐酸吡哆胺标准品, 用 0.1 mol/L 盐酸溶液溶解后稀释到 50 mL, 在  $-20\text{ }^\circ\text{C}$  冰箱中避光贮存, 有效期 3 个月。

17.4.4 维生素 B<sub>6</sub> 混合标准工作液 (20.0  $\mu\text{g/mL}$ ): 分别准确吸取吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺的标准储备液各 1.0 mL, 用流动相 A 溶液稀释至 50 mL, 临用前配制。

17.4.5 维生素 B<sub>6</sub> 混合标准工作液 (2.00  $\mu\text{g/mL}$ ): 准确吸取吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺的混合标准工作液 (20.0  $\mu\text{g/mL}$ ) 5.0 mL, 用流动相 A 溶液稀释至 50 mL, 临用前配制。

17.4.6 维生素 B<sub>6</sub> 混合标准系列工作液: 分别准确吸取适量维生素 B<sub>6</sub> 混合标准工作液至 100 mL 容量瓶中, 用水稀释。该标准系列浓度分别为 0.04  $\mu\text{g/mL}$ 、0.10  $\mu\text{g/mL}$ 、0.20  $\mu\text{g/mL}$ 、0.40  $\mu\text{g/mL}$ 、0.60  $\mu\text{g/mL}$  和 1.00  $\mu\text{g/mL}$ 。临用前配制。

注: 标准储备液浓度校正方法参照附录 A。

## 18 仪器和设备

18.1 高效液相色谱仪: 带荧光检测器。

18.2 天平: 感量 0.01 g 和 0.1 mg。

18.3 pH 计: 精度 0.01。

18.4 涡旋混合器。

18.5 超声波振荡器。

18.6 分光光度计。

18.7 恒温培养箱，或性能相当者。

## 19 分析步骤

### 19.1 试样制备

#### 19.1.1 含淀粉试样

a) 固体试样：称取混合均匀的固体试样 1 g~5 g（精确至 0.01 g）于 150 mL 锥形瓶中，加入约 25 mL 45 °C~50 °C 的水，混匀。加入约 0.5 g 淀粉酶，混匀后向锥形瓶中充氮，盖上瓶塞，置于 50 °C~60 °C 培养箱内约 30 min。取出冷却至室温。

b) 液体试样：称取混合均匀的液体试样 5 g~20 g（精确至 0.01 g）于 150 mL 锥形瓶中，混匀。加入约 0.5 g 淀粉酶，混匀后锥形瓶中充氮，盖上瓶塞，置于 50 °C~60 °C 培养箱内约 30 min。取出冷却至室温。

#### 19.1.2 不含淀粉的试样

a) 固体试样：称取混合均匀的固体试样 1 g~5 g（精确至 0.01 g）于 150 mL 锥形瓶中，加入约 25 mL 45 °C~50 °C 的水，混匀。静置 5 min~10 min，冷却至室温。

b) 液体试样：称取混合均匀的液体试样 5 g~20 g（精确至 0.01 g）于 150 mL 锥形瓶中。静置 5 min~10 min。

#### 19.1.3 待测液的制备

用盐酸溶液调节上述试样溶液的 pH 至  $1.7 \pm 0.1$ ，放置约 1 min。再用氢氧化钠溶液（0.1 mol/L）调节试样溶液的 pH 至  $4.5 \pm 0.1$ 。把上述锥形瓶放入超声波振荡器中，超声振荡约 10 min。将试样溶液转移至 50 mL 容量瓶中，用水冲洗锥形瓶。洗液合并于 50 mL 容量瓶中，用水稀释至 50 mL。另取 50 mL 锥形瓶，上面放入漏斗和滤纸，把稀释后的试样溶液倒入其中，自然过滤。滤液再经 0.45  $\mu\text{m}$  微孔滤膜过滤后转移 1 mL 至棕色进样瓶作为试样待测液。

**注：**操作过程应避免强光照射。

### 19.2 仪器参考条件

仪器参考条件列出如下：

- a) 色谱柱：C<sub>18</sub> 柱（粒径 5  $\mu\text{m}$ ，4.6 mm×150 mm），或相当者；
- b) 流动相：A，庚烷磺酸钠与三乙胺的混合溶液（17.2.3）；B，甲醇；
- c) 等度洗脱：A，5%；B，95%；
- c) 流速：1 mL/min；
- d) 柱温：30 °C；
- e) 检测波长：激发波长 293 nm，发射波长 395 nm；
- f) 进样体积：20  $\mu\text{L}$ 。

### 19.3 标准曲线的制作

将维生素 B<sub>6</sub> 混合标准系列工作液分别注入高效液相色谱仪中，测定各组分的峰面积，以相应标准工作液的浓度为横坐标，以峰面积为纵坐标，绘制标准曲线。

### 19.4 试样溶液的测定

将待测溶液注入高效液相色谱仪中，得到各组分相应的峰面积，根据标准曲线得到待测试样溶液中维生素 B<sub>6</sub> 各组分的浓度。

## 20 分析结果的表述



试样中维生素 B<sub>6</sub> 各组分的含量按式 (3) 计算:

$$X_i = \frac{c \times V \times f}{m} \times \frac{1000}{1000} \dots \dots \dots (3)$$

式中:

$X_i$ —试样中吡哆醇、吡哆醛和吡哆胺的各自含量, 单位为毫克每千克 (mg/kg);

$c$ —根据标准曲线计算得到的试样中吡哆醇、吡哆醛和吡哆胺的各自浓度, 单位为微克每毫升 (μg/mL);

$V$ —试样溶液的最终稀释体积, 单位为毫升 (mL);

$m$ —试样质量, 单位为克 (g);

$f$ —稀释倍数;

1 000—单位换算系数。

试样中维生素 B<sub>6</sub> 的含量按式 (2) 计算:

$$X = X_{\text{醇}} + X_{\text{醛}} \times 1.012 + X_{\text{胺}} \times 1.006 \dots \dots \dots (4)$$

式中:

$X$ —试样中维生素 B<sub>6</sub> (以吡哆醇计) 的含量, 单位为毫克每千克 (mg/kg);

$X_{\text{醇}}$ —试样中吡哆醇的含量, 单位为毫克每千克 (mg/kg);

$X_{\text{醛}}$ —试样中吡哆醛的含量, 单位为毫克每千克 (mg/kg);

$X_{\text{胺}}$ —试样中吡哆胺的含量, 单位为毫克每千克 (mg/kg);

1.012—吡哆醛换算成吡哆醇的转换系数;

1.006—吡哆胺换算成吡哆醇的转换系数。

结果保留三位小数。

## 21 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%。

## 22 其他

当取样量为 5.00 g 时, 方法检出限为: 吡哆醇 0.15 mg/kg, 吡哆醛 0.15 mg/kg, 吡哆胺 0.15 mg/kg; 方法定量限为: 吡哆醇 0.40 mg/kg, 吡哆醛 0.40 mg/kg, 吡哆胺 0.40 mg/kg。

## 第四法 微生物法

### 23 原理

维生素 B<sub>6</sub> 是酿酒酵母 (*Saccharomyces cerevisiae*) 生长所必需的营养素, 在一定条件下维生素 B<sub>6</sub> 的量与酿酒酵母生长呈正比关系。用比浊法测定该菌在试样液中生长的浑浊度, 与标准曲线相比较得出试样中维生素 B<sub>6</sub> 的含量。

## 24 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 规定的二级水。

### 24.1 试剂

24.1.1 盐酸 (HCl)。

24.1.2 硫酸 (H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>)。

24.1.3 氢氧化钠 (NaOH)。

24.1.4 氯化钠 (NaCl)。

### 24.2 试剂配制

24.2.1 盐酸溶液 (0.01 mol/L): 吸取 0.9 mL 盐酸, 用水稀释至 1 000 mL。

24.2.2 硫酸溶液 (0.22 mol/L): 于 2 000 mL 烧杯中加入 700 mL 水, 12.32 mL 硫酸, 用水稀释至 1 000 mL。

24.2.3 硫酸溶液 (0.5 mol/L): 于 2 000 mL 烧杯中加入 700 mL 水, 28 mL 硫酸, 用水稀释至 1 000 mL。

24.2.4 氢氧化钠溶液 (10 mol/L): 称取 40 g 氢氧化钠, 加 40 mL 水溶解, 冷却后, 用水稀释至 100 mL。

24.2.5 氢氧化钠溶液 (0.1 mol/L): 吸取 10 mol/L 氢氧化钠溶液 1 mL, 用水稀释至 100 mL。

24.2.6 生理盐水 (9 g/L): 称取 9 g 氯化钠, 用水溶解后稀释至 1 000 mL, 于 121 °C 下高压灭菌 15 min, 冷却后备用。

### 24.3 培养基

24.3.1 吡哆醇 Y 培养基, 培养基组分与配置方法参见附录 E.1。

24.3.2 吡哆醇 Y 琼脂培养基, 培养基组分与配置方法参见附录 E.2。

24.3.3 YM 肉汤培养基, 培养基组分与配置方法参见附录 E.3。

24.3.4 YM 琼脂培养基, 培养基组分与配置方法参见附录 E.4。

### 24.4 菌株

酿酒酵母 (*Saccharomyces cerevisiae*), ATCC 9080 菌种或等效菌种。

### 24.5 标准品

盐酸吡哆醇 (C<sub>8</sub>H<sub>12</sub>ClNO<sub>3</sub>, CAS: 58-56-0): 纯度 ≥98%, 或经国家认证并授予标准物质证书的标准品。

### 24.6 标准溶液配制

24.6.1 吡哆醇标准储备液 (100 μg/mL): 准确称取 122 mg (精确至 1 mg) 盐酸吡哆醇标准品, 用 0.01 mol/L 的盐酸溶液溶解并稀释至 1 000 mL。于冰箱中 -20 °C 避光储存, 有效期 3 个月。

24.6.2 吡哆醇标准中间液 (1.00 μg/mL): 准确吸取 1 mL 吡哆醇标准储备液, 用水稀释至 100 mL, 临用现配。

24.6.3 吡哆醇标准工作液 (5.00 ng/mL): 准确吸取 5 mL 吡哆醇标准中间液, 用水稀释至 1 000 mL, 临用现配。

## 25 仪器和设备

### 25.1 分光光度计。

25.2 天平：感量 0.01 g 和 0.1 mg。

25.3 恒温培养箱或性能相当者。

25.4 高压灭菌锅：121 °C（0.10 MPa~0.12 MPa）。

25.5 涡旋混合器。

25.6 离心机：离心力 $\geq$ 1 000 g。

25.7 超净工作台。

25.8 pH 计：精度 0.01。

25.9 冰箱：2 °C~8 °C。

## 26 分析步骤

### 26.1 菌种的制备及保存

#### 26.1.1 菌种复苏

在酿酒酵母(*Saccharomyces cerevisiae*), ATCC 9080 菌种或等效菌种冻干粉中加入约 0.3 mL YM 肉汤培养基或生理盐水复溶, 然后取复溶液分别接种于 2 支装有 10 mL YM 肉汤培养基试管中, 30 °C $\pm$ 1 °C 振荡培养 20 h~24 h。

#### 26.1.2 储备菌种制备

将菌株复苏培养液接种于 YM 琼脂培养基平板上, 传种 2 代~3 代来增强活力。取单菌落接种于 YM 琼脂培养基斜面上, 30 °C 培养 20 h~24 h 后, 放入 2 °C~8 °C 冰箱内保存备用。每半月至少传种一次, 作为储备菌株保存, 传代次数不能超过 15 次。

注：冻干菌株不能立即用作接种液制备, 需连续传种 2~3 代以保证菌活力。

#### 26.1.3 接种液制备

在实验前一天, 将储备菌种转接于 10 mL YM 肉汤培养基（种子培养液）中, 可同时制备 2 管, 于 30 °C $\pm$ 1 °C 振荡（振荡频率为 200 r/min~250 r/min）培养 20 h~24 h, 得到测定用的种子培养液。将种子培养液于 3 000 r/min 下离心 10 min, 倾去上清液。用 10 mL 生理盐水洗涤, 于 3 000 r/min 离心, 倾去上清液, 用生理盐水重复洗涤 2 次; 再加 10 mL 消毒过的生理盐水, 振荡混合均匀, 使菌种成为混悬液, 立即使用。

### 26.2 试样处理

称取均质后的试样 0.5 g~10.0 g(精确至 0.01 g, 样品中维生素 B<sub>6</sub> 总量不超过 4  $\mu$ g)放入 100 mL 锥形瓶中, 加入 72 mL 0.22 mol/L 硫酸溶液。放置于高压灭菌锅 121 °C 下水解 5h, 取出冷却, 用 10.0 mol/L 氢氧化钠溶液和 0.5 mol/L 硫酸溶液调 pH 至 4.5 $\pm$ 0.2, 将锥形瓶内的溶液转移到 100 mL 容量瓶中, 用蒸馏水稀释至 100 mL, 滤纸过滤。准确吸取 10 mL 滤液于 100 mL 容量瓶中, 以超纯水稀释。保存稀释液于 4 °C 冰箱内备用（有效期不超过 36 h）。

### 26.3 试管培养法测定

26.3.1 试管标准曲线的制备：按表 6 顺序准确加入水、标准工作液和维生素 B<sub>6</sub> 测定用培养基于试管中。未接种空白试管（UN）、接种空白试管（IN）、S1 至 S5 中, 维生素 B<sub>6</sub> 的含量分别为 0 ng、0 ng、2 ng、4 ng、8 ng、12 ng 和 16 ng。混匀, 加棉塞, 每个梯度 3 个平行, 绘制标准曲线时, 以每点均值计算。

表 6 标准曲线系列管

试管号	UN	IN	S1	S2	S3	S4	S5
水 (mL)	5	5	4.6	4.2	3.4	2.6	1.8
5 ng/mL标准工作液 (mL)	0	0	0.4	0.8	1.6	2.4	3.2
培养基 (mL)	5	5	5	5	5	5	5

26.3.2 试样管的制备：按表 7 顺序准确加入水、试样处理液和维生素 B<sub>6</sub>测定用培养基于试管中，用棉塞塞住试管，每个样液 3 个平行。

表 7 试样系列管

试管号	1	2	3
水 (mL)	4	3	1
试样处理液 (mL)	1	2	4
培养基 (mL)	5	5	5

26.3.3 灭菌：将制备好的标准曲线和试样测定管放入高压灭菌锅 121 °C 下高压灭菌 10 min，冷至室温备用。

26.3.4 接种和培养：除标准对照管外，每管加入 50 μL 接种液，混匀，于 30 °C ± 1 °C 恒温箱中培养 18 h ~ 24 h。

#### 26.3.5 测定

将培养后的接种空白管和试样管从恒温箱中取出后混匀，用厚度为 1 cm 的比色杯于 550 nm 波长处，以接种空白管调节吸光度为零，测定各管的吸光度值。以标准管维生素 B<sub>6</sub>所含的浓度为横坐标，吸光度值为纵坐标，以每点均值绘制维生素 B<sub>6</sub>标准工作曲线，用试样管得到的吸光度值，在标准曲线上查到试样管维生素 B<sub>6</sub>的含量。

注：如果未接种空白管出现浑浊，说明可能有杂菌污染，需重新做实验。

### 26.4 微孔板培养法测定

26.4.1 标准曲线的制备：按表 8 顺序准确加入水、标准工作液于试管中。未接种空白试管 (UN)、接种空白试管 (IN)、S1 至 S5 中，维生素 B<sub>6</sub>的含量分别为 0 ng、0 ng、2 ng、4 ng、8 ng、12 ng 和 16 ng。混匀，加棉塞，每个梯度 3 个平行，绘制标准曲线时，以每点均值计算。

表 8 标准曲线系列管

试管号	UN	IN	S1	S2	S3	S4	S5
水 (mL)	5	5	4.6	4.2	3.4	2.6	1.8
5 ng/mL标准曲线工作液 (mL)	0	0	0.4	0.8	1.6	2.4	3.2

26.4.2 试样处理液系列离心管：按表 9 顺序加入水、试样处理液于试管中，用棉塞塞住试管，每个样液 3 个平行。

表 9 试样系列管

试管号	1	2	3
水 (mL)	4	3	1
试样处理液 (mL)	1	2	4

#### 26.4.3 接种和培养

维生素 B<sub>6</sub>测定培养基灭菌冷却后（或者无菌条件下过滤除菌），每 10 mL 培养基中加入接种液 100 μL，混匀，准确吸取 150 μL 加入微孔板中。UN（未接种空白）使用未加入菌悬液的培养基。

从标准曲线系列离心管和试样处理液系列离心管准确吸取 150  $\mu\text{L}$  加入微孔板中，覆膜，置于恒温培养箱中  $30\text{ }^{\circ}\text{C} \pm 1\text{ }^{\circ}\text{C}$  培养 18 h~24 h。

#### 26.4.4 测定

培养结束后，对每个孔进行目测检查，未接种空白孔（UN）内培养液应是澄清的。将微孔板置于提前已预热 15 min 以上的酶标仪内，在 550 nm 波长下进行比色。记录比色后的吸光度，数据处理同试管培养法。

### 27 分析结果的表述

如果每个试样的 3 个测试值中有 2 个符合要求，且每个测试管吸光值与平均值相比，偏差小于 15%，试样中维生素 B<sub>6</sub> 的含量按式（5）计算：

$$X = \frac{\rho \times V \times f \times 1000}{m \times 10^6} \dots\dots\dots (5)$$

式中：

$X$  —— 试样中维生素 B<sub>6</sub>（以吡哆醇计）的含量，单位为毫克每千克（mg/kg）；

$\rho$  —— 有效试样提取液中维生素 B<sub>6</sub> 的平均浓度，单位为纳克每毫升（ng/mL）；

$V$  —— 试样提取液的稀释体积，单位为毫升（mL）；

$m$  —— 试样质量，单位为克（g）；

$f$  —— 样品稀释倍数；

$1000/10^6$  —— 折算成每千克试样中维生素 B<sub>6</sub> 的毫克数。

计算结果保留到小数点后两位。

### 28 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%。

### 29 其他

当取样量为 1.00 g 时，定量限为 0.02 mg/kg。

## 附录 A

维生素 B<sub>6</sub> 各组分标准溶液的浓度校正方法

## A.1 标准校正溶液的配制

用 0.1 mol/L 盐酸溶液分别配制 6 μg/mL-10 μg/mL 的吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺的标准溶液，作为校正液。

## A.2 对照溶液的配制

以 0.1 mol/L 盐酸溶液作为对照溶液。

## A.3 吸收值的测定

用 1 cm 比色杯于相应最大吸收波长下，以对照溶液为空白对照，测定各标准校正溶液的吸收值。

## A.4 标准溶液的浓度计算

各标准储备液的质量浓度按式 (A.1) 计算：

$$\rho_i = \frac{A_i \times M_i}{\varepsilon_i} \times F_i \quad \dots\dots\dots (A.1)$$

式中：

$\rho_i$  ——维生素 B<sub>6</sub> 各组分（吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺）标准储备液的质量浓度，单位为微克每毫升（μg/mL）；

$A_i$  ——维生素 B<sub>6</sub> 各组分（盐酸吡哆醇、盐酸吡哆醛、双盐酸吡哆胺）标准测试液在各自最大吸收波长  $\lambda_{\max}$  下的吸收值（见表 A.1）；

$M_i$  ——维生素 B<sub>6</sub> 各组分（盐酸吡哆醇、盐酸吡哆醛、双盐酸吡哆胺）标准品的分子量（见表 A.1）；

$\varepsilon_i$  ——维生素 B<sub>6</sub> 各组分（盐酸吡哆醇、盐酸吡哆醛、双盐酸吡哆胺）在 0.1 mol/L 盐酸溶液中的百分吸收系数（见表 A.1）；

$F_i$  ——维生素 B<sub>6</sub> 各组分（吡哆醇、吡哆醛、吡哆胺）的对照溶液的换算因子（见表 A.1）。

表 A.1 维生素 B<sub>6</sub> 各组分标准溶液浓度校正的相关参数

化合物	溶剂	$\lambda_{\max}$	$M_i$ g/mol	$\varepsilon_i$	$F_i$
盐酸吡哆醇 Pyridoxine-hydrochloride	0.1 mol/L HCl (pH≈1)	291	205.6	8.6	0.823
盐酸吡哆醛 Pyridoxal-hydrochloride	0.1 mol/L HCl (pH≈1)	288	203.6	9.0	0.821
双盐酸吡哆胺 Pyridoxamine-dihydrochloride	0.1 mol/L HCl (pH≈1)	292	241.1	8.2	0.698

## 附录 B

## MRM 质谱色谱图

混合标准工作液中维生素 B<sub>6</sub> 和它们各自对应的同位素内标的 MRM 色谱图。

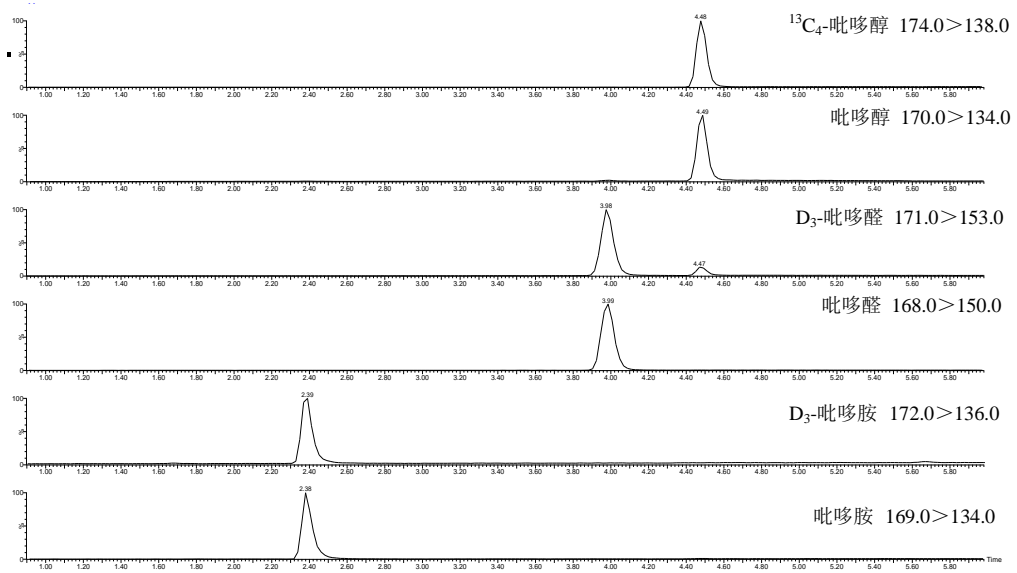
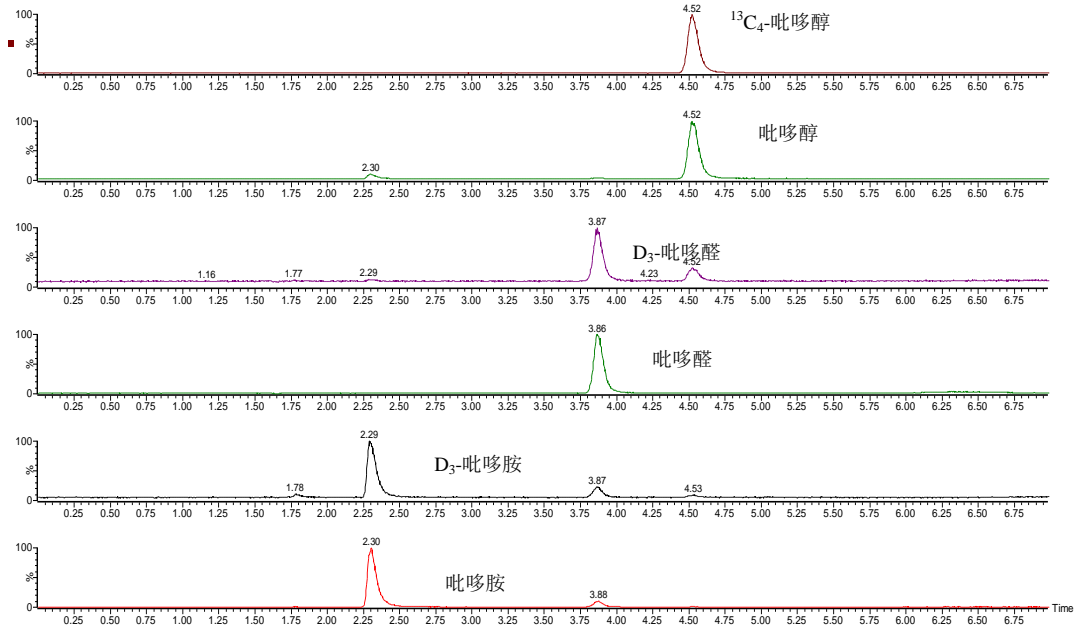


图 B.1 5 ng/mL 混合标准工作液中维生素 B<sub>6</sub> 和它们各自对应的同位素内标的 MRM 色谱图

## 附录 C

混合标准工作液中维生素 B<sub>6</sub>和各自对应的同位素内标的 SIR 色谱图图 C.1 40 ng/mL 混合标准工作液中维生素 B<sub>6</sub>和它们各自对应的同位素内标的 SIR 色谱图



附录 D

维生素 B<sub>6</sub>液相色谱图

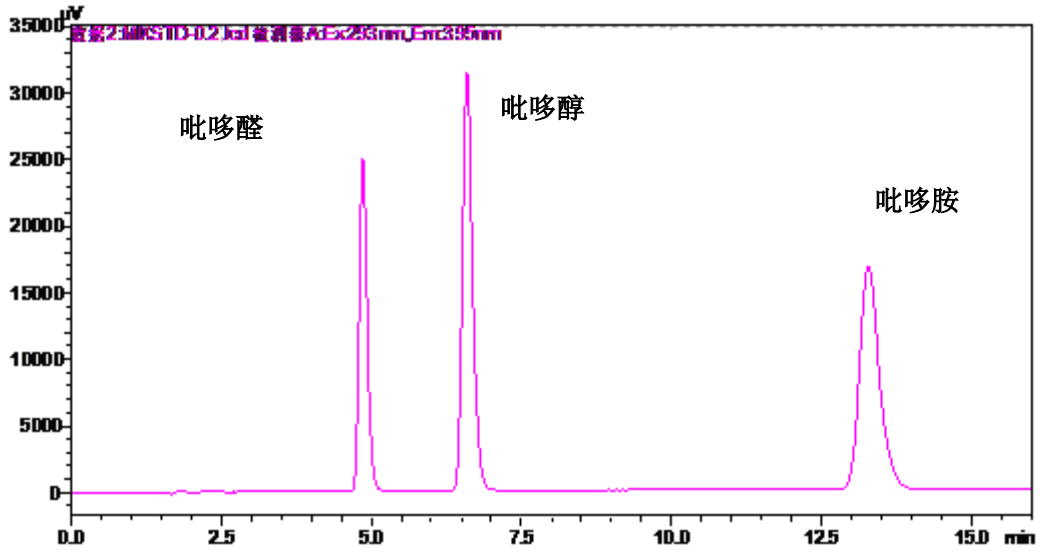


图 D. 1 维生素 B<sub>6</sub>标准溶液的液相色谱图

## 附录 E

## 培养基组分与配制方法

## E.1 吡哆醇 Y 培养基

## E.1.1 成分

葡萄糖 40.0 g, L-天冬酰胺 4.0 g, 硫酸铵 4.0 g, 磷酸二氢钾 3.0 g, 硫酸镁 1.0 g, 氯化钙 0.49 g, DL-蛋氨酸 40.0 mg, DL-色氨酸 40.0 mg, DL-异亮氨酸 40.0 mg, DL-缬氨酸 40.0 mg, 盐酸组氨酸 20.0 mg, 核黄素 20.0 mg, 生物素 8.0 mg, 肌醇 5.0 mg, 硫酸亚铁 500.0  $\mu\text{g}$ , 盐酸硫胺素 400.0  $\mu\text{g}$ , 泛酸钙 400.0  $\mu\text{g}$ , 胆碱酸 400.0  $\mu\text{g}$ , 硼酸 200.0  $\mu\text{g}$ , 碘化钾 200.0  $\mu\text{g}$ , 钼酸铵 40.0  $\mu\text{g}$ , 硫酸锰 80.0  $\mu\text{g}$ , 硫酸铜 90.0  $\mu\text{g}$ , 硫酸锌 80.0  $\mu\text{g}$ , 蒸馏水 1 000 mL, pH 4.2~4.6。

## E.1.2 配制方法

将上述成分混合, 加热溶解。调 pH 至 4.2~4.6, 分装于 150 mL 具塞锥形瓶中, 121  $^{\circ}\text{C}$  灭菌 15 min, 备用。

## E.2 吡哆醇 Y 琼脂培养基

## E.2.1 成分

葡萄糖 40.0 g, L-天冬酰胺 4.0 g, 硫酸铵 4.0 g, 磷酸二氢钾 3.0 g, 硫酸镁 1.0 g, 氯化钙 0.49 g, DL-蛋氨酸 40.0 mg, DL-色氨酸 40.0 mg, DL-异亮氨酸 40.0 mg, DL-缬氨酸 40.0 mg, 盐酸组氨酸 20.0 mg, 核黄素 20.0 mg, 生物素 8.0 mg, 肌醇 5.0 mg, 硫酸亚铁 500.0  $\mu\text{g}$ , 盐酸硫胺素 400.0  $\mu\text{g}$ , 泛酸钙 400.0  $\mu\text{g}$ , 胆碱酸 400.0  $\mu\text{g}$ , 硼酸 200.0  $\mu\text{g}$ , 碘化钾 200.0  $\mu\text{g}$ , 钼酸铵 40.0  $\mu\text{g}$ , 硫酸锰 80.0  $\mu\text{g}$ , 硫酸铜 90.0  $\mu\text{g}$ , 硫酸锌 80.0  $\mu\text{g}$ , 12 g 琼脂, 蒸馏水 1 000 mL, pH 4.2~4.6。

## E.2.2 配制方法

将上述成分混合, 加热溶解。调 pH 至 4.2~4.6, 混匀后分装于试管中, 每管 10 mL, 121  $^{\circ}\text{C}$  灭菌 15 min, 摆成斜面备用。

## E.3 YM 肉汤培养基

## E.3.1 成分

酵母浸膏 3.0 g, 麦芽浸膏 3.0 g, 蛋白胨 5.0 g, 葡萄糖 10.0 g, 蒸馏水 1 000 mL, pH  $6.2 \pm 0.2$ 。

## E.3.2 配制方法

将上述成分混合, 加热溶解。调 pH 至  $6.2 \pm 0.2$ , 混匀后分装于试管中, 每管 10 mL, 121  $^{\circ}\text{C}$  下灭菌 15 min, 冷却后放入冰箱 4  $^{\circ}\text{C}$  保存, 有效期一个月, 作为酿酒酵母种复苏培养液和日常检测用种子培养液培养基。

## E.4 YM 琼脂培养基

## E.4.1 成分

酵母浸膏 3.0 g, 麦芽浸膏 3.0 g, 蛋白胨 5.0 g, 葡萄糖 10.0 g, 琼脂 13 g, 蒸馏水 1 000 mL, pH  $6.2 \pm 0.2$ 。

## E.4.2 配制方法

将上述成分混合, 加热溶解。调 pH 至  $6.2 \pm 0.2$ , 混匀后分装于试管中, 每管 10 mL, 121  $^{\circ}\text{C}$  下灭菌 15 min, 摆成斜面, 放入冰箱 4  $^{\circ}\text{C}$  保存, 有效期一个月, 用于制备酿酒酵母的每月和每周传代菌种培养基。