



中华人民共和国国家标准

GB 5009.5—202×

食品安全国家标准 食品中蛋白质的测定 (征求意见稿)

食品安全国家标准 征求意见稿

××××-××-××发布

××××-××-××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 5009.5—2016 《食品安全国家标准 食品中蛋白质的测定》。

本标准与 GB 5009.5—2016 相比，主要变化如下：

- 修改了第一法 凯氏定氮法的取样量和标准滴定溶液浓度；
- 增加了第二法 标准溶液和显色剂的储存条件和时间；
- 修改了第三法 燃烧法的适用范围和检出限；
- 增加了附录B燃烧法校正曲线；
- 修改了分析结果表述和附录C蛋白质折算系数表。

食品安全国家标准公开征求意见

食品安全国家标准

食品中蛋白质的测定

1 范围

本标准规定了食品中蛋白质的测定方法。

本标准适用于食品中蛋白质的测定。

本标准不适用于添加非蛋白质含氮物质的食品中蛋白质的测定。

第一法 凯氏定氮法

2 原理

食品中的蛋白质在催化加热条件下被分解，产生的氨与硫酸结合生成硫酸铵。碱化蒸馏使氨游离，用硼酸吸收后以硫酸或盐酸标准滴定溶液滴定，根据硫酸或盐酸的消耗量计算氮含量，再乘以折算系数，即为蛋白质的含量。

3 试剂和材料

3.1 试剂

除非另有规定，本方法中所用试剂均为分析纯，水为GB/T 6682规定的三级水。

3.1.1 硫酸铜 ($\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$)。

3.1.2 硫酸钾 (K_2SO_4)。

3.1.3 氢氧化钠 (NaOH)。

3.1.4 硫酸 (H_2SO_4): 98%。

3.1.5 硼酸 (H_3BO_3)。

3.1.6 乙醇 ($\text{C}_2\text{H}_5\text{OH}$): 95%。

3.1.7 甲基红指示剂 ($\text{C}_{15}\text{H}_{15}\text{N}_3\text{O}_2$)。

3.1.8 溴甲酚绿指示剂 ($\text{C}_{21}\text{H}_{14}\text{Br}_4\text{O}_5\text{S}$)。

3.1.9 亚甲基蓝指示剂 ($\text{C}_{16}\text{H}_{18}\text{ClN}_3\text{S} \cdot 3\text{H}_2\text{O}$)。

3.1.10 pH试纸: 测量范围0~14。

3.2 试剂的配制

3.2.1 硼酸溶液 (20 g/L): 称取20 g 硼酸，加水溶解后并稀释至1 000 mL。

3.2.2 氢氧化钠溶液 (400 g/L): 称取40 g 氢氧化钠加水溶解后，放冷，并稀释至100 mL。

3.2.3 硫酸标准滴定溶液 [$c(\frac{1}{2} \text{H}_2\text{SO}_4)$] 或盐酸标准滴定溶液 [$c(\text{HCl})$] 0.10 mol/L。按照GB/T

5009.1的要求配制和标定，或经国家认证并授予标准物质证书的标准滴定溶液。

3.2.4 硫酸标准滴定溶液[$c(\frac{1}{2} \text{H}_2\text{SO}_4)$]或盐酸标准滴定溶液[$c(\text{HCl})$] 0.05 mol/L: 用移液管吸取50 mL 0.10 mol/L硫酸标准滴定溶液[$c(\frac{1}{2} \text{H}_2\text{SO}_4)$]或盐酸标准滴定溶液[$c(\text{HCl})$]至容量瓶, 用水稀释到100 mL, 临用现配, 必要时重新标定。

3.2.5 甲基红乙醇溶液 (1 g/L): 称取0.1 g甲基红, 溶于95%乙醇, 稀释至100 mL, 临用现配。

3.2.6 亚甲基蓝乙醇溶液 (1 g/L): 称取0.1 g亚甲基蓝, 溶于95%乙醇, 稀释至100 mL, 临用现配。

3.2.7 溴甲酚绿乙醇溶液 (1 g/L): 称取0.1 g溴甲酚绿, 溶于95%乙醇, 稀释至100 mL, 临用现配。

3.2.8 A混合指示液: 2份甲基红乙醇溶液与1份亚甲基蓝乙醇溶液, 临用现混。

3.2.9 B混合指示液: 1份甲基红乙醇溶液与5份溴甲酚绿乙醇溶液, 临用现混。

4 仪器和设备

4.1 分析天平: 感量为 1 mg。

4.2 定氮蒸馏装置: 如附录 A 所示。

4.3 移液管: 10 mL、25 mL和50 mL。

4.4 消化炉: $\geq 420^\circ\text{C}$ 。

4.5 半自动凯氏定氮仪或全自动凯氏定氮仪。

4.6 匀浆机。

4.7 粉碎机。

5 分析步骤

5.1 凯氏定氮法

5.1.1 试样制备

液态样品摇匀; 含有气体或挥发性助剂的蛋白饮料应采用超声波的方式脱气后再称量测定; 基质均匀的半固态样品和粉状样品直接称量; 其他样品需匀浆或粉碎均匀。制备好的试样于 $0^\circ\text{C} \sim 5^\circ\text{C}$ 保存, 尽快测定。

5.1.2 水分测定

如试样结果以干基计算, 应按照 GB 5009.3中规定的方法测定水分。

5.1.3 试样处理

称取固体试样 0.2 g~2 g、半固体试样 2 g~5 g, (精确至 0.001 g), 液体试样 10 g~25 g 或 10 mL~25 mL (精确至 0.001 g/0.01 mL) (约当于 30 mg~40 mg 氮), 分别移入干燥的 100 mL、250 mL 或 500 mL 定氮瓶中, 加入 0.4 g 硫酸铜、6 g 硫酸钾及 20 mL 硫酸, 轻摇后于瓶口放一小漏斗, 将瓶以 45° 角斜放置于有小孔的石棉网上。缓慢加热, 待内容物全部碳化, 泡沫完全停止后, 加大火力, 并保持瓶内液体微沸, 至液体呈蓝绿色并澄清透明后, 再继续加

热 0.5 h~1 h。取下定氮瓶冷却至室温，小心加入 20 mL 水，转移至 100 mL 容量瓶中，并用少量水洗定氮瓶内壁，洗液并入容量瓶中，再加水至刻度，混匀备用。同时做试剂空白试验。

5.1.4 测定

按附录 A 装好定氮蒸馏装置，向水蒸气发生器内装水至 2/3 处，加入数粒玻璃珠，加甲基红乙醇溶液数滴及数毫升硫酸，至甲基红溶液成红色，以保持水呈酸性，加热煮沸水蒸气发生器内的水并保持沸腾。

向接收瓶内加入 10.0 mL 硼酸溶液及 3 滴~4 滴 A 混合指示剂或 B 混合指示剂，并使冷凝管的下端插入液面下，根据试样中氮含量，准确吸取 2.0 mL~10.0 mL 试样处理液由小玻杯注入反应室，以 10 mL 水洗涤小玻杯并使之流入反应室内，随后塞紧棒状玻塞。将 10.0 mL 氢氧化钠溶液倒入小玻杯，提起玻塞使其缓缓流入反应室，立即将玻塞盖紧，并水封。夹紧螺旋夹，开始蒸馏。蒸馏 15 min 后移动蒸馏液接收瓶，液面离开冷凝管下端，再蒸馏 1 min，用 pH 试纸检测馏出液为中性。然后用少量水冲洗冷凝管下端外部，取下蒸馏液接收瓶。尽快以 0.0500 mol/L 硫酸或盐酸标准滴定溶液滴定至终点，如用 A 混合指示液，终点颜色为紫红色；如用 B 混合指示液，终点颜色为浅灰红色。同时做试剂空白试验。

5.2 自动凯氏定氮仪法

称取固体试样 0.2 g~2 g、半固体试样 2 g~5 g，（精确至 0.001 g），液体试样 10 g~25 g 或 10 mL~25 mL（精确至 0.001 g/0.01 mL）（约当于 30 mg~40 mg 氮），再加入 0.4 g 硫酸铜、6 g 硫酸钾及 20 mL 硫酸于消化炉进行消化。当消化炉温度达到 420 °C 之后，继续消化至少 1 h，此时消化管中的液体呈绿色透明状，取出冷却至室温后加入 50 mL 水，于全自动或半自动凯氏定氮仪（使用前根据不同仪器优化分析参数，加入氢氧化钠溶液，盐酸或硫酸标准溶液以及含有混合指示剂 A 或 B 的硼酸溶液）上实现自动加液、蒸馏、滴定和记录滴定数据的过程，当蛋白质含量 ≤ 1 g/100 g 或 1 g/100 mL 时，建议使用 0.0500 mol/L 的标准滴定液滴定，当蛋白质含量 > 1 g/100 g 或 1 g/100 mL 时，建议使用 0.1000 mol/L 的标准滴定液滴定。

注：当蛋白质含量过低且滴定体积小于 1 mL 或蛋白质含量过高导致滴定体积大于自动凯氏定氮仪滴定管体积时，可调整称样量以减小滴定误差。当样品脂肪含量过高或糖含量过高时，可调整称样量以减小或避免消化时出现爆沸、喷溅、溢流的情况。

6 分析结果的表述

试样中蛋白质的含量按式（1）进行计算：

$$X = \frac{(V_1 - V_2) \times c \times 0.0140}{m \times V_3 / V_4} \times F \times 100 \quad \dots\dots\dots(1)$$

式中：

X —— 试样中蛋白质的含量，单位为克每百克或克每百毫升（g/100 g 或 g/100 mL）；

V_1 —— 试液消耗硫酸或盐酸标准滴定液的体积，单位为毫升（mL）；

V_2 —— 试剂空白消耗硫酸或盐酸标准滴定液的体积，单位为毫升（mL）；

c —— 硫酸或盐酸标准滴定溶液浓度，单位为摩尔每升（mol/L）；

0.0140 —— 1.0 mL 硫酸 [$c(\frac{1}{2} \text{H}_2\text{SO}_4) = 1.000 \text{ mol/L}$] 或盐酸 [$c(\text{HCl}) = 1.000 \text{ mol/L}$] 标准滴

定溶液相当的氮的质量，单位为千克每摩尔（kg/mol）；

m ——试样的质量，单位为克或毫升（g或mL）；

V_3 ——吸取消化液的体积，单位为毫升（mL）；

F ——蛋白质折算系数，除采用附录C或相应产品标准规定外，一般为6.25；

V_4 ——消解溶液的定容体积，单位为毫升（mL）；

100 ——由g/g转化为g/100 g的换算系数。

蛋白质含量 ≥ 1 g/100 g或1 g/100 mL时，结果保留三位有效数字；蛋白质含量 < 1 g/100 g或1 g/100 mL时，结果保留两位有效数字。

注：分析结果以氮含量表述时，不需要乘蛋白质折算系数 F 。分析结果以蛋白质含量表述时，应同时报告蛋白质折算系数。

当用半自动或全自动凯氏定氮仪时， $V_3=100$ 。

以干基计算试样中蛋白质的含量需根据试样的水分含量折算。

7 精密度

在重复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

称样量为 5.0 g 或 5.0 mL 时，本方法对氮的检出限为 8 mg/100 g 或 8 mg/100 mL。

第二法 分光光度法

9 原理

食品中的蛋白质在催化加热条件下被分解，分解产生的氨与硫酸结合生成硫酸铵，在 pH 4.8 的乙酸钠-乙酸缓冲溶液中与乙酰丙酮和甲醛反应生成黄色的 3,5-二乙酰-2,6-二甲基-1,4-二氢化吡啶化合物。在波长 400 nm 下测定吸光度值，与标准曲线比较定量，结果乘以换算系数，即为蛋白质含量。

10 试剂和材料

10.1 试剂

除非另有规定，本方法中所用试剂均为分析纯，水为GB/T 6682规定的三级水。

10.1.1 硫酸铜（ $\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$ ）。

10.1.2 硫酸钾（ K_2SO_4 ）。

10.1.3 氢氧化钠（ NaOH ）。

10.1.4 对硝基苯酚（ $\text{C}_6\text{H}_5\text{NO}_3$ ）。

10.1.5 乙酸钠（ $\text{CH}_3\text{COONa} \cdot 3\text{H}_2\text{O}$ ）。

10.1.6 无水乙酸钠（ CH_3COONa ）。

10.1.7 硫酸（ H_2SO_4 ）：98%。

10.1.8 乙酸（ CH_3COOH ）。

10.1.9 甲醛（ HCHO ）：37%。

10.1.10 乙酰丙酮（ $\text{C}_5\text{H}_8\text{O}_2$ ）。

10.1.11 硫酸铵（ $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ ）：优级纯。

10.2 试剂的配制

- 10.2.1 氢氧化钠溶液 (300 g/L): 称取 30 g 氢氧化钠加水溶解后, 放冷, 并稀释至 100 mL。
- 10.2.2 对硝基苯酚指示剂溶液 (1 g/L): 称取 0.1 g 对硝基苯酚指示剂溶于 20 mL 95%乙醇中, 加水稀释至 100 mL。
- 10.2.3 乙酸溶液 (1 mol/L): 量取 5.8 mL 乙酸, 加水稀释至 100 mL。
- 10.2.4 乙酸钠溶液(1 mol/L): 量取 41 g 无水乙酸钠或 68 g 乙酸钠, 加水溶解稀释至 500 mL。
- 10.2.5 乙酸钠-乙酸缓冲溶液: 量取 60 mL 乙酸钠溶液与 40 mL 乙酸溶液混合, 该溶液 pH 4.8。
- 10.2.6 显色剂: 15 mL 甲醛与 7.8 mL 乙酰丙酮混合, 加水稀释至 100 mL, 剧烈振摇混匀, 4 °C 条件下于棕色瓶中可保存 3 天。

10.3 标准品

硫酸铵标准储备溶液 (以氮计) (1.0 g/L), 或经国家认证并授予标准物质证书的标准品。

10.4 标准溶液配制

- 10.4.1 硫酸铵标准储备溶液(以氮计) (1.0 g/L): 称取105 °C干燥 2 h 的硫酸铵 0.4720 g 加水溶解后稀释至100 mL, 混匀。此溶液每毫升相当于1.0 mg 氮。可在4 °C条件下保存1个月。
- 10.4.2 硫酸铵标准工作溶液 (0.10 g/L): 用移液管吸取10.00 mL硫酸铵标准储备液于100 mL容量瓶内, 加水稀释至刻度, 混匀, 此溶液每毫升相当于0.1 mg 氮。临用现配。

11 仪器和设备

- 11.1 分光光度计。
- 11.2 电热恒温水浴锅: 100 °C ±1 °C。
- 11.3 pH计: 精度0.01。
- 11.4 10 mL 具塞玻璃比色管。
- 11.5 分析天平: 感量为1 mg和0.1 mg。
- 11.6 匀浆机。
- 11.7 粉碎机。

12 分析步骤

12.1 试样制备

步骤同5.1.1。

12.2 水分测定

步骤同5.1.2。

12.3 试样消解

称取固体试样0.1 g~0.5 g、半固体试样0.2 g~1 g（精确至0.001 g）或液体试样1 g~5 g或1 mL~5 mL（精确至0.001 g或0.01 mL），移入干燥的100 mL 或250 mL 定氮瓶中，加入0.1 g 硫酸铜、1 g 硫酸钾及5 mL 硫酸，摇匀后于瓶口放一小漏斗，将定氮瓶以45度角斜放置于有小孔的石棉网上。缓慢加热，待内容物全部炭化，泡沫完全停止后，加大火力，并保持瓶内液体微沸，至液体呈蓝绿色澄清透明后，再继续加热0.5 h~1 h。取下定氮瓶冷却至室温，慢慢加入20 mL 水后移入100 mL容量瓶中，并用少量水洗定氮瓶内壁，洗液并入容量瓶中，再加水至刻度，混匀备用。同时做试剂空白试验。

12.4 试样溶液的制备

量取2.0 mL~5.0 mL(精确至0.01 mL) 试样或试剂空白消化液于50 mL 或100 mL 容量瓶内，加1滴~2滴对硝基苯酚指示剂溶液，摇匀后滴加氢氧化钠溶液中和至黄色，再滴加乙酸溶液至溶液无色，用水稀释至刻度，混匀。

12.5 标准曲线的制作

吸取0.00 mL、0.05 mL、0.10 mL、0.20 mL、0.40 mL、0.60 mL、0.80 mL 和1.00 mL 硫酸铵标准使用溶液（相当于0.00 μg、5.00 μg、10.0 μg、20.0 μg、40.0 μg、60.0 μg、80.0 μg 和100.0 μg 氮），分别置于10 mL 比色管中。加4.0 mL 乙酸钠-乙酸缓冲溶液及4.0 mL 显色剂，加水稀释至刻度，混匀。置于100 °C水浴中加热15 min。取出用水冷却至室温后，移入1 cm 比色杯内，以零管为参比，于波长400 nm 处测量吸光度值，根据标准曲线各点吸光度值绘制标准曲线或计算线性回归方程。

12.6 试样测定

吸取0.50 mL~2.00 mL（约相当于氮<100 μg）试样溶液和同量的试剂空白溶液，分别置于10 mL 比色管中。加4.0 mL 乙酸钠-乙酸缓冲溶液及4.0 mL 显色剂，加水稀释至刻度，混匀。置于100 °C水浴中加热15 min。取出用水冷却至室温后，移入1 cm 比色杯内，以零管为参比，于波长400 nm 处测量吸光度值，在标准曲线上查得待测液的浓度。

13 分析结果的表述

试样中蛋白质的含量按式（2）进行计算。

$$X = \frac{(c - c_0) \times V_1 \times V_3}{m \times V_2 \times V_4 \times 1000 \times 1000} \times 100 \times F \quad (2)$$

式中：

X ——试样中蛋白质的含量，单位为克每百克或克每百毫升（g/100 g或g/100 mL）；

c ——试样测定液中氮的含量，单位为微克（μg）；

c_0 ——试剂空白测定液中氮的含量，单位为微克（μg）；

V_1 ——试样消化液定容体积，单位为毫升（mL）；

V_2 ——制备试样溶液的消化液体积，单位为毫升（mL）；

m ——试样质量，单位为克或毫升（g或mL）；

V_3 ——试样溶液总体积，单位为毫升（mL）；

V_4 ——测定用试样溶液体积，单位为毫升（mL）；

1000——由μg转化为mg的换算系数；

1000——由mg转化为g的换算系数；

100 ——由g/g转化为g/100 g的换算系数；

除采用附录 C 或相应产品标准规定外，一般为 6.25。

蛋白质含量 ≥ 1 g/100 g 时，结果保留三位有效数字；蛋白质含量 < 1 g/100 g 时，结果保留两位有效数字。

注：分析结果以氮含量表述时，不需要乘蛋白质折算系数 F 。分析结果以蛋白质含量表述时，应同时报告蛋白质折算系数。

以干基计算试样中蛋白质的含量需根据试样的水分含量折算。

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

称样量为5.0 g或5.0 mL时，本方法对氮的检出限为0.1 mg/100 g或0.1 mg/100 mL。

第三法 燃烧法

16 原理

试样在900℃~1200℃高温下燃烧，燃烧过程中产生混合气体，其中的碳、硫等干扰气体和盐类被吸收管吸收，氮氧化物被全部还原成氮气，形成的氮气气流通过热导检测器（TCD）进行检测。

17 试剂和材料

17.1 氧气（O₂）气体：纯度 $\geq 99.995\%$ 。

17.2 载气（CO₂，H₂，Ar₂气等）：纯度 $\geq 99.995\%$ 。

17.3 含氮标准物质：天冬氨酸（C₄H₇NO₄）、尿素（CH₄N₂O），纯度 $\geq 99\%$ 。或经国家认证并授予标准物质证书的含氮标准物质。

18 仪器和设备

18.1 氮/蛋白质分析仪：配有热导检测器，测定范围0.1 mg~200 mg氮含量。具备自动校正功能。

18.2 分析天平：感量为0.1 mg。

18.3 匀浆机。

18.4 粉碎机。

19 试样制备

步骤同 5.1.1。

20 水分测定

步骤同5.1.2。

21 测定步骤

21.1 仪器工作条件

21.1.1 燃烧温度

900 ℃~1 200 ℃。

21.1.2 通氧量

使用前应根据不同仪器自行检查最佳通氧量。通氧量应控制在样品燃烧后，保留 2%~8% 残氧量。

21.1.3 通氧时间

根据样品量的不同，以及样品燃烧难易程度不同调节通氧气时间，以保证样品完全燃烧。

21.1.4 仪器校正

开机后待仪器稳定后，利用优化好的仪器参数测定氮含量略高于待测样品的标准物质，进行3次重复测定得到日常校正系数（*f*）。如日常校正系数大于1.1或小于0.9，或更换热导检测器后，应重新绘制校正曲线（见附录B），待日常校正系数结果在0.9~1.1范围内后，再进行样品测定。

$$f = \left(\frac{c}{c_1} + \frac{c}{c_2} + \frac{c}{c_3} \right) \times \frac{1}{3} \dots\dots\dots(3)$$

f——日常校正系数；
c——标准物质的理论氮含量，单位为克每百克（g/100 g）；
*c*₁, *c*₂, *c*₃——标准物质3次重复测定的氮含量，单位为克每百克（g/100 g）。

21.2 测定

根据仪器说明书要求称取 0.1 g~1.0 g 充分混匀的固体试样（精确至 0.001 g），或移取 0.1 g~1.0 g 或 0.1 mL~1.0 mL 充分混匀的液体试样（精确至 0.001 g/0.01 mL），用锡箔包裹或称量于不锈钢坩埚中，后放置于样品盘上。试样经过充分燃烧，测其含量。

22 分析结果的表述

试样中蛋白质的含量按式（4）进行计算：

$$X = c \times F \dots\dots\dots(4)$$

式中：
X——试样中蛋白质的含量，单位为克每百克或克每百毫升（g/100 g或g/100 mL）；
c——试样中氮的含量，单位为克每百克（g/100 g）；
F——蛋白质折算系数，除采用附录C或相应产品标准规定外，一般为6.25。

蛋白质含量 $\geq 1 \text{ g}/100 \text{ g}$ 时，结果保留三位有效数字；蛋白质含量 $< 1 \text{ g}/100 \text{ g}$ 时，结果保留两位有效数字。

注：分析结果以氮含量表述时，不需要乘蛋白质折算系数 F 。分析结果以蛋白质含量表述时，应同时报告蛋白质折算系数。

以干基计算试样中蛋白质的含量需根据试样的水分含量折算。

23 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%。

24 其他

称样量为 0.2 g 或 0.2 mL 时，本方法的检出限为 $0.50 \text{ g}/100 \text{ g}$ 或 $0.50 \text{ g}/100 \text{ mL}$ 。

食品安全国家标准公开征求意见

附录 A

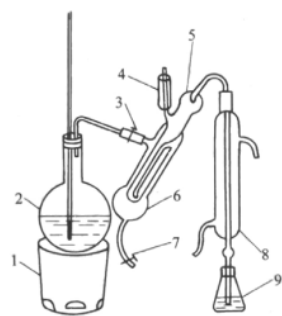


图 A.1 定氮蒸馏装置图

- | | | |
|-------------------|-------------|------------|
| 1—电炉； | 4—小玻杯及棒状玻塞； | 7—橡皮管及螺旋夹； |
| 2—水蒸气发生器（2 L 烧瓶）； | 5—反应室； | 8—冷凝管； |
| 3—螺旋夹； | 6—反应室外层； | 9—蒸馏液接收瓶。 |

食品安全国家标准公开征求意见

附录 B

燃烧法校正曲线

B.1 校正曲线的绘制

应根据仪器内置校正曲线模型，结合相应的氮含量测定水平选择合适的校正曲线定量。样品测定的氮含量应在曲线范围内，校正后的曲线定量质控样品，结果应在满意范围内。

在优化好的仪器条件下，以天冬氨酸（含氮量：10.52%）或尿素（含氮量：46.65%）为标准物质，绘制仪器的校正曲线。

校正曲线绘制示例 1：适用于含量约为 0.07%~2.6% 氮的样品。称取天冬氨酸标准物质，质量分别为 7 mg, 10 mg, 15 mg, 20 mg, 25 mg, 30 mg, 50 mg, 75 mg, 100 mg, 125 mg, 150 mg, 175 mg, 200 mg 和 250 mg，以 TCD 检测器测量的峰面积和标准物质中的绝对氮含量为坐标绘制校正曲线。

校正曲线绘制示例 2：适用于含量约为 2.6%~20% 氮的样品。称取尿素标样，质量分别为 60 mg, 80 mg, 100 mg, 125 mg, 150 mg, 175 mg, 200 mg, 250 mg, 300 mg, 350 mg 和 429 mg，以 TCD 检测器测量的峰面积和标准物质中的绝对氮含量为坐标绘制校正曲线。

食品安全国家标准公开征求意见稿

附录 C

常见食品中的氮折算成蛋白质的折算系数

常见食品中的氮折算成蛋白质的折算系数见表 C.1。

表 C.1 蛋白质折算系数表

食品	折算系数
全小麦粉	5.83
麦胚芽	5.80
麦胚粉、黑麦、普通小麦、面粉	5.70
燕麦、大麦	5.83
小米、裸麦	5.83
玉米、黑小麦、高粱	6.25
大米	5.95
芝麻、棉籽、葵花籽、蓖麻、红花籽	5.30
菜籽	5.53
其他油料	6.25
巴西果	5.46
花生	5.46
杏仁	5.18
核桃、榛子、椰果	5.30
豆类及豆类制品	6.25
肉及肉制品	6.25
纯乳及纯乳制品	6.38
鸡蛋（全）（表中按类别调整位置）	6.25
鸡蛋黄（表中按类别调整位置）	6.12
鸡蛋白（表中按类别调整位置）	6.32
动物明胶	5.55
酪蛋白	6.40
胶原蛋白	5.79

注：产品标准中已明确规定蛋白质折算系数的，按产品标准规定执行。
纯乳及纯乳制品指乳产品生产加工过程中未添加含有非乳蛋白氮的配料的乳及乳制品，产品中乳蛋白为氮的唯一来源。