

# 植物分析實驗指導書

土壤農化系農化教研組編

沈陽農學院

## 目 录

一、植物水分的测定（蒸馏法，减压低温烘干法）	1
二、植物灰分的测定（干灰化法，湿灰化法）	1
三、植物灰分中錳的測定	2
四、植物灰分中鉬的測定	3
五、植物灰分中硼的測定	3
六、淀粉的測定（酇水解法，別氏法測糖分）	5
七、可溶性糖的測定（碘量法）	6
八、蔗糖的測定（旋光法）	7
九、蛋白質的測定（微量蒸馏法）	7
十、脂肪的測定（索氏法，叶氏法）	9
附：實驗報告（一至十）	10

# 一、植物水分的測定

甲苯蒸馏法：

(一) 測定方法：在粗天平上称取已經磨細的种子10—12克或切細的莖叶5—10克放于金及斯达尔克仪器的燒瓶中（乾燥！）加入甲苯100毫升（或加入无水的拖拉机用輕石油，煤油，或汽油其沸點在95°C以下），然后小心地将各部分仪器連接在一起，使水通过冷凝管，并将燒瓶加热同时控制蒸馏，使排水管中每秒鐘有2—4滴液体落下來。若在蒸馏終了时，有水滴殘留在冷凝管中，则用帶有橡皮头的玻棒或短曹更为激烈的沸騰将這點水趕走，当承受器中水的體積不再增加且排水管中溶剂上層也开始澄清时，停止蒸馏，此后当承受及其中的水已取得室溫时，讀取承受器中的水量。若在承受器中溶剂仍是渾濁的，則将承受器放在冰水中20—30分鐘使其澄清，冷却至室溫讀數。

(二) 仪器及器皿：1. 金及斯达尔克仪器；2. 电爐；3. 粗天平；4. 小刀。

(三) 試劑：甲苯

(四) 計算：水分% =  $\frac{\text{馏出水分體積} \times 0.998}{\text{樣本重}} \times 100$

# 二、植物中灰分的測定

(一) 分析步骤：在分析天平上称取風干样本2—5克（称至0.0001克），放入已知重量的瓷坩堝中（坩堝事先經高温电爐上處理20分鐘，使之恒重并編號），样本不宜放得太緊，否則有碍灰化速度，再把坩堝置泥三角上用酒精灯燒灼底部，或改用石棉臥在電爐上灼燒，使坩堝內被測物漸漸變黑炭化，但不要起火燃燒，唯恐乾燥太劇，少部分灰分要隨炭粒逸去！这样直至不冒白烟為度，表示样本全部炭化。

把炭化后的样本及坩堝放在高温电爐（550°C）中或酒精噴燈上灼燒二小時左右，使样本灰分呈淺灰色或白色程度，處理完畢，放入干燥器（待坩堝稍冷再蓋蓋！）冷却十五分鐘后称重，然后再經高温處理15分鐘，再稱量，直至二者重量之差不大于0.0003克為止。

如按上手續處理不能獲得滿意的結果者（灰分呈灰黑色）則停止加熱，冷却后加數滴40% NH<sub>4</sub>NO<sub>3</sub>液或濃硝酸浸潤灰分，蒸干后重行高温燒灼，如此手續可反覆數次，直到灰分呈白色為止。

加硝酸銨或硝酸仍不能獲得良好的結果者，則加蒸餾水于坩堝中，加熱溶解灰分，用無灰濾紙過濾，并用熱蒸餾水洗滌濾紙上的沉淀，收集濾液。在濾紙上和坩堝內的炭粒，已經不被鹽分包圍，再行蒸干灰化，便可得到很好的結果。再將濾液移入同一坩堝，蒸干后再行灰化。

灰分的顏色大多是淺灰色或白色。如是紅棕色表示有相當量的氯化鐵存在，灰分中綠色是有錳的表示。

$$(二) 結果計算 物質灰分\% = \frac{W_2 - W_3}{W_1 - W_3} \times 100$$

其中:  $W_1$ —烘干样本重加坩埚重;  $W_2$ —灰分重加坩埚重;  $W_3$ —坩埚重。

$$\text{烘干样本} = \text{風干样本重} \times \frac{100-y}{100} \quad y \text{ 为該样本水分百分数}$$

(三) 仪器: 分析天平1, 泥三角2, 坩埚夾1, 高温电爐1(合用), 坩埚2, 牛角勺1, 烘箱1(合用), 干燥器1, 鐵絲網1, 石棉網1。

(四) 試劑: 1. 5%  $\text{FeCl}_3 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$ 水溶液(用作寫坩埚號碼); 2. 40%  $\text{NH}_4\text{NO}_3$ 液, 化學純。

### 三、植物灰分中錳的測定

#### (一) 操作步驟

1. 样品灰化: 称取样品2.0—2.5克(小麦、水稻2克, 大豆2.5克), 放入250ml凱氏瓶中(样品切勿沾在瓶壁上!), 用滴管先用少許濃 $\text{HNO}_3$ 湿润样品待 $\text{NO}_2$ 跑后再加入5—7ml濃 $\text{H}_2\text{SO}_4$ 搖勻, 放在电爐上加熱, 溫度應由低到高。為加速样品的灰化, 可每隔20—30分鐘取下凱氏瓶一次, 冷却, 加入濃 $\text{HNO}_3$  1—2ml, 然後繼續加熱灰化。當瓶中溶液為無色或淡黃色的清徹液後, 取下凱氏瓶, 冷却, 如溶液為黃色清徹液則表示有機質尚未分解完全, 須繼續加熱灰化, 如為無色的清徹液則表示灰化完畢。

2. 錳之氧化: 在灰化好的溶液中加入少量水(10—15ml) 將溶液通過普通濾紙濾入100ml容量瓶中, 用少量蒸餾水洗滌凱氏瓶, 沉淀及濾紙3—4次, 洗滌液都收集于100容量瓶中, 溶液体積要在50ml以下! 然後加入2ml 85%  $\text{H}_3\text{PO}_4$ , 5ml  $\text{HNO}_3$ , 3ml 2%  $\text{AgNO}_3$ 和5克左右固体過硫酸銨。放在沸水浴上加熱10—15分鐘, 此時溶液顯粉紅色, 待溶液顏色深度不再加深, 過量的過硫酸銨完全破壞後, 取出容量瓶, 冷却至室溫, 用蒸餾水稀釋到刻度, 上下搖動均勻, 以備光電比色測定。

3. 光電比色(1) 系列標準錳液之配制: 吸取100 p.p.m標準錳液不同數量, 分別置於100ml容量瓶中加入濃 $\text{HNO}_3$  5—8ml, 85%  $\text{H}_3\text{PO}_4$  2ml, 和2%  $\text{AgNO}_3$  3ml用蒸餾水沖淡至體積約50ml, 加入過硫酸銨1—5克, 在沸水浴上維持2—10分鐘至顯粉紅色(如錳的濃度大則為紫色)出現, 加水近刻度, 再煮10分鐘, 最後冷卻至室溫, 加水至刻度即為標準色。(2) 繪制標準曲線: 取系列標準錳液在光電比色計上, 使用黃綠色濾光板, 分別測定其光密度, 以濃度為橫座標光密度為縱座標即可繪出標準曲線。(3) 供試液含錳量的測定: 取上制备好的供試液, 同上法在光電比色計上測定其光密度, 在標準曲線上找出相應的錳離子的含量。

$$(二) 結果計算: \text{Mn\%} = \frac{\text{p.p.m.} \times \text{稀釋倍數}}{\text{烘干样本重} \times 10^{-6}} \times 100$$

$$\text{Mn p.p.m.} = \frac{\text{p.p.m.} \times \text{稀釋倍數}}{\text{烘干样本重}}$$

#### (三) 試劑:

1. 100p.p.M標準錳液: 称純 $\text{KMnO}_4$  0.144克(相當0.05克錳), 溶於少量水中加(1:4)

H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 75ml，攪動，緩緩加入不含氯化物的Na<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>溶液，至紫色消失，煮沸以去除SO<sub>2</sub>，維持沸騰5—10分鐘，冷卻，傾入500ml容量瓶中，用蒸餾水稀釋至刻度，此溶液為含錳100 p.p.m. 2. 85% H<sub>3</sub>PO<sub>4</sub>. 3. 2% AgNO<sub>3</sub>. 4. 固體(NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>S<sub>2</sub>O<sub>8</sub> 5. 濃HNO<sub>3</sub>. 6. 濃H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>, 7. 飽和Na<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>溶液。

#### (四) 仪器:

1. 凯氏瓶 250ml 2个；2. 小漏斗 2个；3. 容量瓶 100ml 2个；4. 量筒 10ml 2个；5. 滴管；6. 台秤 1/100 1个（公用）；7. 电爐 2个；8. 水浴鍋 四孔 1个（二人公用）；9. 光電比色計 1个（公用）；10. 比色管 10个（公用）。

## 四、植物中灰分鉬的測定

#### (一) 操作步驟:

1. 样本灰化：称取大豆样本4—5克，在瓷坩堝中加热炭化，然后移入馬福爐中在550°C下灼燒，灰化完成后，用水湿润灰分，加入濃HCl 7ml，用玻棒攪動以助灰分溶解（可稍微加热）。

2. 比色滴定：(1)滴定液的制备：将坩堝中的供試液全部移入100ml燒杯中，用水洗坩堝2—3次，洗液也收集于燒杯中并加水使供試液体積約30ml。加20% KSCN溶液3ml，注意此紅色深淺，攪拌均勻后加10% SnCl<sub>2</sub>溶液3ml，再攪拌均勻。另取同一体積，大小完全相同的燒杯，加等量无Mo蒸餾水以代替供試液，加FeCl<sub>3</sub>溶液2ml左右（含Fe約10<sup>-5</sup>克），濃HCl 7ml，20% KSCN溶液3ml，攪拌均勻，加入10% SnCl<sub>2</sub>溶液3ml再攪拌均勻。做為空白試樣。

(2) 比色滴定：將燒杯兩個并排于一个白磁板上，然后往空白試樣中逐滴加入鉬的标准溶液，不斷地攪拌，直至兩個燒杯中顏色強度相同为止。必要時可往試樣中補入蒸餾水，以使二燒杯溶液体積相同，以進行比色。記下標準鉬液用量。

$$(二) 結果計算: Mo \text{ p.p.m.} = \frac{\text{p.p.m.數} \times \text{稀釋倍數}}{\text{烘干樣本重}}$$

$$Mo\% = \frac{\text{p.p.m.} \times \text{稀釋倍數}}{\text{烘干重} \times 10^{-3}} \times 100$$

(三) 試劑：1)濃HCl; 2)20% KCNS; 3)10% SnCl<sub>2</sub>; 4)標準鉬液：称(NH<sub>4</sub>)<sub>6</sub>Mo<sub>7</sub>O<sub>24</sub>·4H<sub>2</sub>O 0.552克，用水溶解移入1000ml容量瓶中；用水稀釋到刻度，此液含為30p.p.m.

(四) 仪器：1. 坩堝 25ml 1. 2个；2. 燒杯 100ml 2个；3. 微量滴定管 10ml 1个；4. 白磁板 1块，5. 滴定架 1个。

## 五、植物灰分中硼的測定

(一) 操作步驟：称取大豆样本10—15克，放在磁蒸發皿中，以10—25ml Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub>溶液（含2克 Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub>）使它濕潤，并于105°C下烘干，然后放在電爐上低溫炭化，再移入馬福爐中小于550°C煅燒並除去有機質，和磷酸鹽，所得灰分採用下法進行硼的測定。

1. 容量法：在灰分中加10ml热水，煮沸過濾，殘渣再加10ml水煮沸再過濾，收集二次濾

液于125ml三角瓶中，加甲基紅指示劑3滴，滴加0.1N H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>使呈酸性，在小火上煮沸5分鐘除去CO<sub>2</sub>，蓋上表玻璃，以防吸收CO<sub>2</sub>並以流水冷卻。冷後以0.02N NaOH滴定甲基紅之和點（黃色），記下滴定管上讀數，作為H<sub>3</sub>BO<sub>3</sub>之開始。加入甘露蜜醇1克，此時形成了甘露醇硼酸，因有甲基紅存在，溶液變紅（示溶液為酸性），繼續滴定，溶液顏色由紅變黃，加酚酞3滴，再加入甘露蜜醇0.5克，再繼續滴定，這樣反覆進行滴定，直到加入甘露蜜醇時溶液顏色保持黃色不變為止繼續用0.02N NaOH滴定至酚酞現紅色為終點。甲基紅與酚酞之間0.02N NaOH之量即相當於H<sub>3</sub>BO<sub>3</sub>之量。

同時進行一個空白試驗，包括所有的處理，最後也以滴定，予以校正NaOH數值。



根據反應式可計算出 1m. NaOH = □ = 0.01082 mg B

$$B\% = \frac{NV \times 0.01082}{\text{樣重 (mg)}} \times 100$$

其中 N—標準NaOH的濃度，V—標準NaOH的體積。

2. 比色法：將灰分用少量0.1N H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>溶解洗入50ml容量瓶中，加水稀釋至刻度，比色測定時，可吸取1ml溶液於大試管中，再準確加入9ml濃H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>，混合之，待冷卻後加入0.5ml 0.01% 茄素紫紅溶液，搖動均勻，15分鐘後與系列標準液比色也可用光電比色計。

標準溶液的制備如下：用微量滴定管加不同體積的D溶液或A溶液於同樣的大試管中，準確地加水至1ml，然後加濃H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 9ml，並加混合，冷卻後，加0.5ml 0.01% 茄素紫紅溶液，重新加以混合，15分鐘後，顯色完全，且其藍色的加深依硼量多寡而不同，標準溶液的顏色在避免水分及氯化劑的作用條件下，可以在兩星期的時間內保持穩定，為便利起見，可制備下列含硼量的兩組標準溶液。

組別	標準液號	(微克數) 硼量	(毫升數) 水量	溶液D量(毫升數)
第一組	1	—	1.0	—
	2	0.2	0.8	0.2
	3	0.4	0.6	0.4
	4	0.6	0.4	0.6
	5	0.8	0.2	0.8
	6	1.0	—	1.0
第二組	7	1.5	0.85	0.15
	8	2.0	0.80	0.20
	9	2.5	0.75	0.25
	10	3.0	0.70	0.30
	11	3.5	0.65	0.35
	12	4.0	0.60	0.40

$$\text{結果計算: } B\% = \frac{\text{比色時所得毫克數} \times \text{稀釋倍數}}{\text{樣本重 (毫克)}} \times 100$$

(二) 試劑：1. 硼酸標準液：溶解2.8578克純硼酸于1升水中以製備之，此溶液1毫升含0.5毫克硼。2. 溶液A（每毫升含硼0.01毫克）稀釋20毫升標準溶液至1升以製備之。3. 溶液D（每毫升中含硼0.001毫克）將溶液A稀釋10倍製備之。4. 0.02N NaOH, 5. 1N H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>, 6. 1N NaOH, 7. 0.1N HCl, 8. 甘草蜜醇, 9. 濃H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>, 10. 0.01% 苗素紫紅, 11. 甲基紅指示劑, 12. 酚酞指示劑, 13. 固體碳酸鈉。

(三) 仪器：1. 三角瓶 125ml, 2. 电爐, 3. 馬福爐, 4. 微量滴定管 10ml, 5. 容量瓶 1000ml, 6. 容量瓶 50ml, 7. 試管（或比色管）。

## 六、澱粉的測定

(一) 操作步驟：總的是二個步驟：即1) 淀粉水解，2) 用伯川法測定葡萄糖。

1. 淀粉酸水解：在分析天秤上稱取樣本1.5克，放入250ml三角瓶中，加1% HCl 150ml，用具有長玻管的塞子塞緊，在沸水浴上加熱。經過3—4小時，取出試樣少許，在顯微鏡下用碘的碘化鉀溶液檢查淀粉是否水解完全。水解不完全時，將與碘形成藍色或紅色反應。

水解結束後冷至室溫，加入甲基紅3—4滴，用10% NaOH中和至微黃色為止。（此處注意不能加入過量的鹼，因單糖在鹼性溶液中要分解。且在加入醋酸鉛沉淀蛋白質時會形成糖的鉛鹽沉淀。）然後，逐滴加入10ml 1% 醋酸鉛後靜止，過濾，用蒸餾水洗沉淀及三角瓶數次，濾液和洗液全部收集在250ml容量瓶中，加水至刻度。蓋好瓶塞搖勻。

用吸管吸取濾液50ml於100ml容量瓶中，逐滴加入5—7ml飽和硫酸鈉溶液以除去過量的醋酸鉛（如不立即測還原糖，則可暫時不除鉛，因鈉離子可以防腐）。加水至刻度，搖勻，過濾，濾液供葡萄糖的測定。

2. 葡萄糖的測定——伯川法：吸取濾液20ml，放入250ml燒杯中，用量筒加入20ml 4% CuSO<sub>4</sub>和20ml 20% 碱性酒石酸銨，攪動後蓋以表面皿，在沸水浴上保持23分鐘後取下靜止一分鐘，在予先洗淨並鋪好石棉的古氏坩堝中用仰鴻法抽氣過濾，即先將沉淀上層清液倒入坩堝中，燒杯中的沉淀用蒸餾水傾瀉法洗滌，沉淀一直不移到過濾器上，且在沉淀上永遠保持一薄層的水，勿使沉淀暴露在空气中，直至洗至濾液無硫酸根為止（用BaCl<sub>2</sub>檢查）。洗淨後將坩堝取下，擦干外緣，放入原燒杯中，用量筒加入20—30ml酸性硫酸鉄，用玻璃棒攪動，使沉淀完全溶解，且呈藍綠色，立即用0.1N KMnO<sub>4</sub>溶液滴定至淡紅色一分鐘不退為止。由KMnO<sub>4</sub>用量計算銅量，再從表中（講義P.176）查出葡萄糖的含量。

### (二) 計算：

1. 葡萄糖含量計算：因為1ml 0.1N KMnO<sub>4</sub>相當於55.85mg的Fe，相當於63.54毫克Cu，故：① N<sub>KMnO4</sub> × V<sub>KMnO4</sub> × 63.54 = 待測液中(20ml) Cu毫克重，② 从講義第176頁表中查出相當於Cu毫克重的葡萄糖含量(毫克)，③ 换算或稀釋前總體積(250ml) 中葡萄糖重量。

即表中葡萄糖量(毫克) × 稀釋倍數 = 稀釋前原液中葡萄糖量(毫克)。

2. 淀粉含量計算：淀粉% =  $\frac{\text{葡萄糖(g)} \times 0.9}{\text{样品重}} \times 100$

(三) 試劑：1. 1% HCl, 2. I-KI液, 3. 10% NaOH, 4. 10% Pb(Ac)<sub>2</sub>,

5. 饱和  $\text{Na}_2\text{SO}_4$ , 6. 甲基紅, 7. 維林試劑  $\left\{ \begin{array}{l} 4\% \text{CuSO}_4 \\ 20\% \text{碱性酒石酸鹽} \end{array} \right.$ , 8. 10%  $\text{PbCl}_2$ ,

9. 酸性硫酸高鐵, 10. 0.1N  $\text{KMnO}_4$ .

(四) 仪器: 1. 250ml 三角瓶, 2. 空气冷凝管, 3. 漏斗, 4. 250 ml, 100 ml 容量瓶, 5. 50ml, 20ml 吸管, 6. 表面皿、量筒, 7. 分析天秤, 8. 水浴鍋及电爐, 9. 显微鏡, 10. 抽濾瓶, 橡皮抽濾漏斗, 11. 古氏坩堝, 12. 石棉。

## 七、可溶性糖的測定

本實驗樣品系用白菜及蘋果。用碘量法進行測定。

### (一) 操作步驟:

1. 糖分提取: 分析材料除塵土后, 很快洗淨擦干, (白菜除掉外部叶子即行) 在白磁板上切成玉米粒大小, 并混匀散成薄層, 从各部分, 取样品放入表面皿中, 在粗天秤上称取白菜10g, 或蘋果5g, 置于干净的研钵中研磨成糊狀(可加入少許石英砂), 将样本无損失的移入250ml容量瓶中, 使其體積為150ml, 搖勻后加入2—3滴甲基紅, 若為紅色則滴加0.1N  $\text{NaOH}$ —3ml 中和其酸性至呈微黃色后放在80°C水浴上保溫30分鐘(溫度必須控制在80°C左右)使糖分轉入溶液。加热時搖動數次。

2. 糖溶液的澄清: 用滴管加入10%醋酸鉛(或中性醋酸鉛)5—7ml(發生絮狀沉淀即可)因少量的題不妨碍以下測定, 過量的醋酸鉛用飽和  $\text{Na}_2\text{SO}_4$  除去(約5—7ml), 最后加水至刻度, 搖勻后過濾。

3. 还原糖測定: 吸取濾液5ml于125ml三角瓶中, 加水至20ml, 再用吸管(或用滴定管)加入10ml 0.05N  $\text{K}_3\text{Fe}(\text{CN})_6$  溶液并放入沸水浴中保持沸騰20分鐘, 此后取出三角瓶, 冷却, 加入(8ml 6.25%  $\text{ZnSO}_4$  及2ml 12.5%  $\text{KI}$ )搖勻, 加10ml 9% 醋酸溶液, 用標準的0.05N  $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3$  溶液滴定至淡黃色時, 加入1% 淀粉指示劑1ml, 繼用  $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3$  滴定至藍色消失為止。与上試驗同时作一个对照試驗, 不过不用糖溶液而用20ml 蒸餾水代替糖液, 在这个对照試驗中測定  $\text{K}_3\text{Fe}(\text{CN})_6$  与  $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3$  在本試驗条件下的比例。

### (二) 計算:

1. 計算与糖作用的  $\text{K}_3\text{Fe}(\text{CN})_6$  的ml數:

$$\frac{(\text{對照用 } \text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3 \times \text{ml}_{\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3}) - (\text{試驗用 } \text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3 \times \text{ml}_{\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3})}{0.05 \text{N}_{\text{K}_3\text{Fe}(\text{CN})_6}}$$

=  $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3(\text{CN})_6$  的毫升數

2. 計算还原糖%: ①根据上述計算的0.05N  $\text{K}_3\text{Fe}(\text{CN})_6$  体積, 在講義P.178的附表中查出与其体積相当的还原糖mg重。②还原糖% =  $\frac{\text{还原糖(mg)} \times \text{稀釋倍數}}{\text{樣本重(mg)}} \times 100$

(三) 試劑: 1. 甲基紅, 2. 0.1N  $\text{NaOH}$ , 3. 10%  $\text{Pb}(\text{Ac})_2$ , 4. 饱和  $\text{Na}_2\text{SO}_4$ , 5. 0.05N  $\text{K}_3\text{Fe}(\text{CN})_6$ , 6. 0.05N  $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3$ , 7. 9%  $\text{HAc}$ , 8. 6.25%  $\text{ZnSO}_4$ , 9. 12.5%  $\text{KI}$ , 10. 1% 淀粉指示劑。

(四) 仪器：1. 小刀。2. 白磁盤。3. 研鉢。4. 石英砂。5. 水浴，電爐。  
6. 250ml容量瓶，7. 滴管。8. 5,10ml吸管。9. 10ml量筒，10. 滴定管。

## 八、蔗糖的測定

本實驗採取甜菜作為樣品

### (一) 操作步驟：

1. 取樣：將甜菜根按縱切面積取樣，將取得樣本切細，在粗天秤上稱取平均樣本13克。在研鉢中加2—3克石英砂，研成漿狀。

2. 糖分浸出及澄清：將上述研磨樣本，用50—70ml熱水，洗入250ml燒杯中，在沸水浴上加熱40分鐘，且每15分鐘搖動內容物一次。以使糖分浸出。然后再將混合物小心由漏斗無損地移入100ml容量瓶中，加鹼性醋酸鉛1—5ml，以澄清脫及其他影響旋光性的物質，避免過量的鉛，在已產生沉淀後加入幾滴飽和 $\text{Na}_2\text{SO}_4$ 溶液以沉淀過量的鉛，然後將內容物加水至刻度，仔細搖勻，待澄清或過濾後得到澄清液，即可測定其旋光度。

3. 蔗糖的旋光測定：測定前先將蒸餾水裝入旋光管中測其旋光度（注意管中不應有氣泡）由接目鏡中看到一片模糊的彩色時即為另點，此時刻度盤上亦應指示為另度，如不在另度時應記錄它的數值，作測定蔗糖溶液時的校正數。將蒸餾水倒出後，用測定的溶液洗管二次，然後裝滿待測液，放入旋光儀中，用螺旋調節至接目鏡中出現一片模糊彩色（分不清半圓的明暗）讀下刻度，觀察二次取其平均值。即為旋光度，測畢後須將溶液倒出，用蒸餾水洗滌旋光管，用布擦淨保存起來。

$$(二) \text{計算} \quad \text{蔗糖\%} = \frac{a \times 2 \times 0.75 \times 0.9925}{26} \times 100$$

a：旋光度。2：為13克樣品代替26克之修正數。

0.75：為每一旋光度相當之蔗糖克數。

0.9925：為對樣本中細胞纖素的修正數，因它佔一部分體積。

(三) 試劑 1. 鹼性醋酸鉛，2. 酒精或乙醚。

(四) 仪器 1. 壺盤及小刀。2. 研鉢。3. 水浴及電爐。4. 容量瓶，漏斗，燒杯。5. 旋光儀（或測糖計）。

## 九、蛋白質氮的測定

### 氮的微量測定法

(一) 氮的微量蒸餾器的裝置：儀器（見講義第 一頁）是由四個部分聯接而成，1.雙壁蒸餾瓶，其中通一指向瓶底的玻管，此管的上端接有小漏斗，瓶之上部接有安全球；2.冷凝部分，其上端以不為酸或鹼所侵蝕的管子與安全球相連；3.為容量100毫升的三角瓶；4.為一筒形管其一端拉成細管以便接橡皮管，上部接一管以便與蒸氣發生器相聯接。這一器皿是供作造成真空和調節蒸氣壓之用。

在測定以前，儀器照裝置的式樣通蒸氣15—20分鐘。

## (二) 操作步骤:

1. 样品的沉淀及消化: 純蛋白質的測定, 須在消化前作純蛋白質的沉淀, 在分析天平上称取已磨細樣本0.5—1克, 放于150毫升小燒杯中, 由量筒加50毫升蒸餾水, 加熱至40—50°C 10分鐘, 即加25毫升 6% CuSO<sub>4</sub>溶液, 然後邊拌邊加入25毫升 1.25% NaOH溶液, 此時形成沉淀, 1小時後過濾, 用熱水洗滌沉淀直至無SO<sub>4</sub><sup>2-</sup>為止, 烘干沉淀及濾紙, 然後將其小心地放入250毫升凱氏瓶之底部, 勿使樣品沾附於瓶頸。用量筒加入濃硫酸(比重1.84) 20毫升, 將凱氏瓶置於電爐上進行消化, 消化直到瓶內溶液呈清亮的藍綠色為止。放置冷卻最後將消化液倒入250毫升容量瓶中, 同時用蒸餾水沖洗凱氏瓶數次, 洗液一併倒入量瓶中加水稀釋至刻度。搖均。

2. 蒸餾的準備——于100毫升三角瓶中注入20毫升3% 硼酸溶液及混合指示劑二滴, 并放置冷凝器的下端, 使冷凝器下端之玻管頂端插入酸溶液中, 吸取消化液20毫升, 由漏斗中注入雙壁蒸餾瓶(1)中, 用少量水(2—5毫升)洗滌漏斗約1—2次洗液全部倒入雙壁蒸餾瓶中。然後, 再由漏斗中加入7毫升的50% NaOH溶液, 至雙壁玻璃器中的液体呈深藍色或棕黑色即可, 証明溶液已呈鹼性。

3. 蒸餾——雙壁蒸餾瓶通過筒形管(4)與一蒸氣發生瓶相聯接, 打開其間的自由夾, 使蒸氣通過筒形管倒到雙壁蒸餾瓶中數分鐘後其中溶液因溫度升高而達沸騰, 溶液的顏色由深藍色逐漸變成棕黑色。放出的氣經冷凝器(2)而被吸收在酸溶液中約蒸餾20—30分鐘即可結束。在蒸餾氣的最後5分鐘內將三角瓶液面與冷凝器之管端分開, 然後用蒸餾水將管端沖洗之。取下, 用微量滴定管以標準液滴定之, 滴定到三角瓶中溶液呈灰藍色為止。

4. 仪器的洗涤——蒸餾完畢後打開筒形管(4)下的自由夾, 使蒸餾瓶與外界相通同時再關閉筒形管與蒸氣發生器間的自由夾, 由於器皿(4)很快冷卻, 壓力驟減使雙壁蒸餾瓶(1)中的液体全部抽吸至器皿(4)中並由(4)下端放出之, 然後由漏斗中加水並通入蒸氣片刻, 同樣地將液体抽出, 如此反覆二、三次則可洗淨, 留待下次測定。最後一次洗滌可將蒸餾水從冷凝器下端倒吸完成。每次蒸餾後, 分析者一定要負責作到用後必洗, 保持儀器的潔淨。

(三) 儀器及器皿 1. 分析天平, 2. 小型消化電爐, 3. 微量蒸餾裝置, 4. 蒸氣發生器(一升的平底燒瓶); 5. 100m<sup>l</sup>凱氏瓶, 6. 20毫升移液管, 7. 100毫升三角瓶, 8. 電爐(酒精燈), 9. 250毫升容量瓶, 10. 5毫升微量滴定管。

(四) 試劑: 1. 濃硫酸(比重1.84)分析純, 2. 硼酸鉀與硫酸銅混合劑(9:1), 3. 50% NaOH, 4. 3% 硼酸溶液, 5. 0.05N H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>標準液, 6. 混合指示劑: 称取次甲基藍0.248克及甲基紅0.375克溶於300毫升95% 的酒精中, 7. 6% CuSO<sub>4</sub>, 8. 1.25% NaOH,

(五) 計算: N% =  $\frac{(V_{H_2SO_4} \cdot N_{H_2SO_4}) \times 0.014}{\text{烘干樣本重}} \times 100$  純蛋白質% = N% × 6.25

## 十、植物中粗脂肪的测定

### (一) 操作步骤：

1. 样本的准备——用分析天平称取1—2克样本，仔细的包在干燥而脱脂的滤纸中，包的大小勿超过浸提器虹吸管的高度，包好后再称重（这作一操很重要，必须仔细做，否则样本溢出影响测定结果）同时将脂肪浸提器内部洗净，烘干称重。

2. 索氏仪器的安装及脂肪的浸提——索氏脂肪浸提器（见講义第一页）是由三部分组成的；上部是球式（或螺旋式）的迴流冷凝器（1）；中部是浸提器（2）；分样样品的滤纸包就放在这里，它的一旁为一较直的测管，另一旁为虹吸管；下部为一烧瓶（3）其中盛有乙醚或其溶剂，所有三部分以磨口相连，每8套组成一组，在电水浴上加热浸提。

在浸提脂肪前先将脂肪浸提器之三部分洗净烘干，将包有样本的滤纸包放入浸提器（2）中，一般滤纸包的长度不超过虹吸管的高度这一点很重要（为什么？）然后用量筒取100毫升无水乙醚倒入烧瓶（3）内。冷凝器上端塞以脱脂布以免乙醚吸收空气中的水分和防止乙醚蒸气的挥发。最后小心地将这一套仪器安装到电水浴上，检查支撑的木子是否夹好（切勿用力过大）各部连接处是否拧紧，冷凝器的水管是否接通。

待装置完毕后放热水于水浴中，使液面与烧瓶底部接触，打开电门，调节并控制水温在40—45°C。此时由于加热乙醚的蒸汽便从侧管上达冷凝器，迅速凝结后，逐滴滴入浸提器内，当浸提器中的溶剂液面刚超出虹吸管上面的弯曲部分时，溶有一部分油的溶剂就流向烧瓶中了，只要烧瓶内的溶剂充足，这种回流现象便不断发生。乙醚的过分沸腾会造成乙醚大量挥发的损失，因此应该调节温度使每小时内回流次数不超过8—10次。浸提的时数，视分析样品的含油量及其腐烂程度而定，一般浸提10—12小时已足够了。

(3) 剩余乙醚的收回及粗脂肪的称重——浸提完毕后，先将滤纸包取出，等浸提器中的乙醚容积未超过虹吸管的高度时，小心取下浸提器，将其附上仰斜，而将其中乙醚全部流出收回。如此操作，直至烧瓶中不再有乙醚蒸汽溢出为止。然后将烧瓶取下，用滤纸擦净瓶底，放到烘箱中在100—105°C下干燥约一小时，此时注意在干燥的最初阶段应该打开烘箱的门，让瓶中残余的乙醚蒸汽逸出，否则会酿成意外事故！烘干后取出带油的烧瓶，在干燥器中冷却，称重，此重与滤纸重量之差即为粗脂肪量。

(二) 仪器及器皿：1. 索氏脂肪浸提器，2. 电水浴，3. 分析天平。

(三) 試劑：不含水的乙醚。

(四) 計算：脂肪% =  $\frac{(\text{浸提后总重} - \text{空烧瓶重})}{\text{烘干样本重}} \times 100$

(索氏法——直接法)

脂肪% =  $\frac{(\text{浸提前滤纸及样本重} - \text{浸提后滤纸及残余重})}{\text{烘干样本重}} \times 100$

(叶氏法——间接法)

## 实验报告(一)

- 一、实验项目：植物中水分的测定
- 二、测定方法：1. 蒸馏法，2. 烘干法。
- 三、测定原理及主要步骤：
- 四、测定数据记录：

测定方法	样本名称	样本重	馏出水分体积	失水后样重	水分%
蒸 馏 法				—	
烘 干 法			—		

- 五、计算过程：
- 六、问题，心得体会：

## 实验报告(二)

- 一、实验项目：植物灰分的测定
- 二、测定方法：干灰化法
- 三、测定原理及主要步骤：
- 四、测定数据记录：

样本名称	样本重+坩埚重	坩 埠 重	烧后样本坩埚重	灰 分%

- 五、计算：
- 六、问题心得体会：

## 实验报告(三)

- 一、实验项目：植物灰分中钼的测定。
- 二、测定方法：比色滴定法。
- 三、测定原理及步骤：
- 四、记录

样本名称	样本重	滴定所用标准 Mo		测得样本含 Mo P.P.M.
		P.P.M.	ml	

五、計算：

$$\text{样本含 Mo P.P.M.} = \frac{\text{滴定用标准 Mo}}{\text{样本重}}$$

六、問題，心得，体会：

## 实验报告(四)

一、实验项目：植物中锰的测定。

二、测定方法：比色法。

三、原理及主要步骤：

相当 Cu (毫克)	查表得葡萄糖 (毫克)	淀粉 (%)

四、記錄：

样本名称	样本重	稀释体積	测得P.P.M.数	計算 P.P.M.

五、計算：

$$\text{植物中 Mn} \times \text{P.P.M.} = \frac{\text{测得P.P.M.} \times \text{稀釋倍數}}{\text{样本重}}$$

六、心得，体会，問題：

## 实验报告(五)

一、实验项目：植物中淀粉测定

二、测定方法：酸水解法，伯川法测糖

三、原理及主要步骤：

四、记录：

样本名称	样本重	样本稀釋体積				KMnO <sub>4</sub>	
		原体積	第一次稀釋体積	总 体 積	測定体積	N	V

五、計算：

$$\text{淀粉\%} = \frac{\text{葡萄糖(毫克)} \times 0.9}{\text{样本重(毫克)}} \times 100$$

六、問題，心得，体会：

## 實驗報告(六)

一、實驗項目：糖分的測定

二、測定方法：碘量法

三、原理及主要步驟：

四、記錄：

样本名称	样本重	K <sub>3</sub> Fe(CN) <sub>6</sub>		Na <sub>2</sub> S <sub>2</sub> O <sub>3</sub>		相当还原糖 (毫 克)	糖%
		N	V	N	V		

五、計算：

$$\text{还原糖\%} = \frac{\text{还原糖 mg} \times \text{稀釋倍数}}{\text{样重}} \times 100$$

六、心得，体会，問題：

## 實驗報告(七)

一、實驗項目：脂肪測定

二、實驗方法：索氏、叶氏法

三、原理及步驟：

四、記錄：

样本名称	样本重	样本+濾紙重	抽取后样本濾紙重	燒瓶		脂肪%
				空重	油重	

五、計算：

$$\text{脂肪\%} = \frac{(\text{抽前重}-\text{抽后重})}{\text{样本重}} \times 100$$

$$\text{或 } = \frac{(\text{瓶及油重}-\text{空瓶重})}{\text{样本重}} \times 100$$

六、問題，心得，体会：

## 實驗報告(八)

一、實驗項目：植物中氮的測定

二、測定方法：凱氏微量定N法

三、原理及步驟：

四、記錄：

樣本名稱	樣重	體積		滴定用酸		氮(%)
		稀釋體積	吸取體積	N	V	

五、計算：

$$\text{氮\%} = \frac{(N_n + V_n) \times 0.014 \times \text{稀釋倍數} \times 6.25 \times 100}{\text{樣本重}}$$

六、問題、心得、体会：

## 實驗報告(九)

一、實驗項目：油脂碘價測定

二、實驗方法：Hannus法

三、原理及步驟：

四、記錄：

樣本名稱	樣重	Na <sub>2</sub> S <sub>2</sub> O <sub>3</sub>		Hannus液		碘價
		N	V	V	V	

五、計算：

六、問題、心得、体会：

## 實驗報告(十)

一、實驗項目：蔗糖測定

二、實驗方法：旋光法

三、原理及步驟：

四、記錄：

樣本名稱	樣重	留標本科	觀察旋光度	含蔗糖(%)

五、計算。

六、問題、心得、体会：

## 實驗報告(十一)

一、實驗項目：

二、測定方法：

三、原理及步驟：

四、記錄：

五、計算：

六、問題、心得、体会：

## 實驗報告(十二)

一、實驗項目：

二、測定方法：

三、原理及步驟：

四、記錄：

五、計算：

六、問題、心得、体会：

印刷：沈阳农学院印刷厂  
出版日期：1961年8月  
印数：250

沈阳农学院印刷厂印

0.11