

ภาคผนวก

1. การวัดแอกติวิตีของเอนไซม์ไนเทรตรีดักเทส

ประยุกต์วิธีของ Nakamura and Ikawa (1993)

การเตรียมกราฟมาตรฐานไนเทรต์

1. เตรียมหลอดทดลองที่มีไนเทรต์ 0.02, 0.04, 0.06, 0.08 และ 0.1 μmoles ในสารละลายปริมาตร 1 ml โดยใช้สารละลาย 0.2 mM KNO_2
2. เติม 1% (w/v) sulfanilamide in 1.5 M HCl 0.5 ml
3. ทำให้เกิดสีโดยเติม 0.02% (w/v) N-(1-naphthyl)ethylenediamine.2HCl เขย่าให้เข้ากัน วางไว้ 20 นาที
4. อ่านค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร

การวัดแอกติวิตีของเอนไซม์ไนเทรตรีดักเทส

incubation medium ประกอบด้วย

ส่วนประกอบ	Assay (ml)	Blank (ml)
น้ำกลั่น	0.4	0.7
1 M Tris-HCl buffer pH 7.5	0.1	0.1
0.1 M KNO_3	0.1	0.1
Sample	0.3	-

1. เริ่มปฏิกิริยาโดยเติม 1 mM NADH 0.1 ml ใช้เวลาในการทำปฏิกิริยา 10, 20, 30 และ 40 นาที ที่อุณหภูมิห้อง
2. หยุดปฏิกิริยาโดยเติม 1% (w/v) sulfanilamide ใน 1.5 M HCl 0.5 ml
3. ทำให้เกิดสีโดยเติม 0.02% (w/v) N-(1-naphthyl)ethylenediamine.2HCl เขย่าให้เข้ากัน วางไว้ 20 นาที
4. อ่านค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร

2. การหาค่าปริมาณโปรตีน

ประยุกต์วิธีของ Lowry และคณะ (1951) โดยใช้ bovine serum albumin เป็นโปรตีนมาตรฐาน ความเข้มข้น 2 mg/ml นำมาใส่หลอดทดลองให้ได้ปริมาณโปรตีน 20 , 40, 60, 80 และ 100 μg ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นให้ได้ 0.1 ml/หลอด
การสร้างกราฟมาตรฐานโปรตีน

ส่วนประกอบ	Assay (ml)	Blank (ml)
น้ำกลั่น	-	0.1
สารละลายโปรตีนมาตรฐาน	0.1	-
10% Deoxycholate	0.4	0.4
2% Na_2CO_3 in 0.1 N NaOH	3.0	3.0
1% CuSO_4 + 2% Na/K tartrate (1:1)	0.1	0.1

เขย่าให้เข้ากัน ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง 10 นาที เติม สารละลาย Folin Ciocalteu's phenol reagent ในน้ำกลั่น(1:1) 0.3 ml เขย่าให้เข้ากันวางทิ้งไว้ 30 นาที นำไปอ่านค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร

การหาปริมาณโปรตีนจากสารตัวอย่าง

เจือจางโปรตีนในสารตัวอย่างด้วยน้ำกลั่นให้ได้ปริมาณโปรตีนอยู่ในช่วง 20-100 $\mu\text{g}/0.1\text{ml}$ นำมาใส่หลอดทดลองแล้วหาปริมาณโปรตีนเช่นเดียวกับการวัดปริมาณโปรตีนมาตรฐาน

3. การวัดปริมาณไนเตรต

โดยประยุกต์วิธีของ Cataldo *et. al.* (1975)

การเตรียมกราฟมาตรฐาน ไนเตรต

เตรียมหลอดทดลองที่มี KNO_3 เข้มข้น 0.1, 0.2, 0.3, 0.4 ,0.5 และ 0.6 $\mu\text{mol}/0.2\text{mL}$

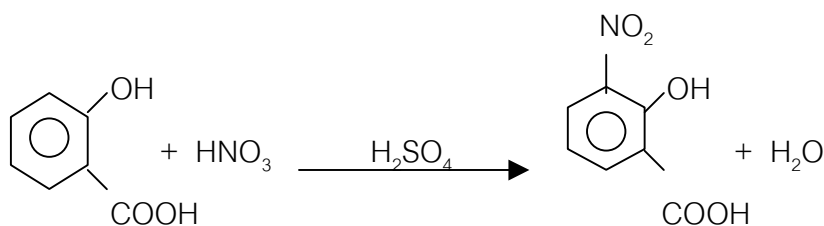
จากสารละลาย 5 mM KNO_3

ส่วนประกอบ	Assay(ml)	blank(ml)
น้ำกลั่น	-	0.2
KNO_3 ความเข้มข้นต่างๆ	0.2	-
5%Salicylic acid ใน conc. H_2SO_4	0.8	0.8

ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง 20 นาที จากนั้นเติม 4 N NaOH 9.5 ml เขย่าให้เข้ากัน ตั้งทิ้งไว้จนกว่าสารละลายในหลอดจะเย็นลง นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสง ที่ความยาวคลื่น 410 นาโนเมตร

การวัดปริมาณไนเตรตในสารละลายตัวอย่าง

นำสารละลายตัวอย่างที่ต้องการวัดมาเจือจางด้วยน้ำกลั่นที่กำจัดไอออนแล้วให้ได้ปริมาณไนเตรตอยู่ในช่วง 0.1-0.5 $\mu\text{mol}/0.2\text{mL}$ นำมาใส่หลอดทดลองแล้วหาปริมาณไนเตรตเช่นเดียวกับการทำกราฟมาตรฐาน ไนเตรต



รูปที่ 35 แสดงปฏิกิริยาการเกิดไนโตรซาลิซิลิก (สมศักดิ์ มณีพงษ์, 2537)

4. การปลูกข้าวด้วยระบบไฮโดรโพนิคในห้องทดลอง

สภาพทั่วไป

ห้องทดลองขนาด 3x6 ตารางเมตร ติดพัดลมระบายอากาศที่ผนังห้องเพื่อให้มีการหมุนเวียนอากาศ และยังช่วยไม่ให้อุณหภูมิในห้องสูงกว่าภายนอกเกินไป โดยอุณหภูมิห้องเป็น 35 องศาเซลเซียสในตอนกลางวัน และ 23 องศาในตอนกลางคืน ใช้กระดาษสีดำปิดกระจกเพื่อไม่ให้แสงจากภายนอกห้องเข้ามารบกวน

แหล่งกำเนิดแสง

แหล่งกำเนิดแสงได้จากหลอดฟลูออเรสเซนต์ (Philips TL 20W /54, Philips TL 40W /33, Mazdafluor TF 40W /AVIVA) ซึ่งให้ความเข้มแสงประมาณ 6,000 lux หรือประมาณ 270 $\mu\text{moles/m}^2/\text{s}$ ใช้ timer ควบคุมการเปิดปิดแสงโดยให้พืชได้รับแสงนาน 12 ชั่วโมงต่อวัน

การเตรียมต้นกล้า

นำเมล็ดข้าวมาฟอกฆ่าเชื้อที่ผิวด้วยน้ำยาไฮเตอร์ 20 เปอร์เซ็นต์ นาน 10 นาที และ 10 เปอร์เซ็นต์ นาน 20 นาที ล้างเมล็ดด้วยน้ำกลั่น 2 ครั้ง แล้วแช่เมล็ดในน้ำกลั่น 1 คืน จากนั้นนำมาเพาะในหิ้งอกบนกระดาษชุ่มที่ชุ่มด้วยน้ำกลั่น ตั้งไว้ในที่มืด คอยเติมน้ำกลั่นให้กระดาษชุ่มอยู่เสมอ ประมาณ 4 วัน ต้นกล้าข้าวจะงอกได้ความสูงประมาณ 2-4 เซนติเมตร จึงนำไปใช้ปลูก

สูตรอาหารสำหรับปลูกข้าว

ใช้อาหารสูตรของ Hoagland and Arnon (1950) ที่มีความเข้มข้นลดลง 4 เท่า ในระหว่างการปลูกจะมีการปรับปริมาตรของสารละลายธาตุอาหารโดยการเติมน้ำกลั่นวันละครั้ง รักษาระดับความเข้มข้นของแร่ธาตุ และ ปรับพีเอชของสารละลายด้วย HCl และ NaOH ให้อยู่ในช่วง 6.5 ± 0.3 โดยปรับทุกๆ 1-2 วัน และเปลี่ยนอาหารใหม่ 4 วันต่อครั้ง ยกเว้นบางการทดลองที่เตรียมอาหารเพียงครั้งเดียว

ตารางที่ 6 สูตรอาหาร Hoagland and Arnon, (1950)

สารเคมี	น้ำหนักสูตร	ปริมาณสาร mol/10 L	G/10L	รวม (mol/10L)
$\text{NH}_4\text{H}_2\text{PO}_4$	115.0	0.01	1.15	$\text{NH}_4=0.01$
KNO_3	101.11	0.06	6.06	$\text{PO}_4^{2-}=0.01$
$\text{Ca}(\text{NO}_3)_2$	236.15	0.028	6.61	$\text{K}=0.06$
$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	246.48	0.019	4.68	$\text{NO}_3^-=0.116$
Fe-EDTA			0.4	$\text{Ca}=0.028$
FeSO_4	69.50		0.17	$\text{Mg}=0.019$
EDTA	93.01		0.23	$\text{SO}_4^{2-}=0.019$
H_3BO_3	61.83	4.6×10^{-4}	2.8×10^{-2}	
$\text{MnCl}_2 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$	197.91	0.9×10^{-5}	1.78×10^{-2}	
$\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	287.54	7.6×10^{-6}	2.2×10^{-3}	
$\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$	249.68	3.2×10^{-6}	7.9×10^{-4}	
$\text{H}_2\text{MoO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$			2.0×10^{-4}	



รูปที่ 36 การปลูกข้าวในสารละลายธาตุอาหารในห้องทดลอง