

ภาคผนวก

ภาคผนวก ก

การเตรียมสารเคมีต่าง ๆ ที่ใช้ในงานวิจัย

อาหารที่ใช้ในการเลี้ยงเซลล์แบคทีเรีย

LB broth	ปริมาตร 500 มิลลิลิตร	เก็บที่อุณหภูมิ 4 °C และปราศจากเชื้อ
– Tryptone	5	กรัม
– Yeast extract	2.5	กรัม
– NaCl	2.5	กรัม
– Distilled water	500	มิลลิลิตร

แล้วนำไป autoclave

LB agar	ปริมาตร 100 มิลลิลิตร	เก็บที่อุณหภูมิ 4 °C และปราศจากเชื้อ
– Tryptone	1	กรัม
– Yeast extract	0.5	กรัม
– NaCl	0.5	กรัม
– Agar	1.5	กรัม
– Distilled water	100	มิลลิลิตร

แล้วนำไป autoclave รอให้อุ่น จากนั้นเติมยาปฏิชีวนะ (ถ้ามี) ในอัตราส่วนที่
ต้องการ แล้วเทใส่จากเพาะเชื้อ ทิ้งไว้ให้เย็นเพื่อให้มันแข็งตัว

สารเคมีที่ใช้ในการถ่ายพลาสมิดเข้าสู่เซลล์แบคทีเรีย

SOC media	ปริมาตร 100 มิลลิลิตร	เก็บที่อุณหภูมิ 4 °C
– Tryptone	2	กรัม
– Yeast extract	0.5	กรัม
– NaCl	1	กรัม
– KCl	0.75	กรัม
– Distilled water	100	มิลลิลิตร

แล้วนำไป autoclave

สารเคมีที่ใช้ในการทำ Western blot

RIPA buffer	ปริมาตร 500 มิลลิลิตร	เก็บที่อุณหภูมิ 4 °C และห้ามโดนแสง
– 1 M Tris-HCl (pH 8.8)	25	มิลลิลิตร
– 1 M NaCl	75	มิลลิลิตร
– 100% Nonidet-P40	5	มิลลิลิตร
– 10% Sodium Deoxycholate	25	มิลลิลิตร
– 10% SDS	5	มิลลิลิตร
– Distilled water	365	มิลลิลิตร

1 M Tris-HCl buffer ปริมาตร 100 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิ 4 °C

– Tris base 12.11 กรัม

ละลายใน Distilled water ปริมาตร 80 มิลลิลิตร จากนั้นปรับค่า pH ด้วย HCl ให้ได้ค่าที่ต้องการ เสร็จแล้วปรับปริมาตรด้วย Distilled water ให้ครบ 100 มิลลิลิตร

Separating gel 12% ปริมาตร 10 มิลลิลิตร

– 1 M Tris-HCl buffer (pH 8.8) 2.5 มิลลิลิตร
 – 10% SDS 100 ไมโครลิตร
 – 40% Bis/Acrylamide 3 มิลลิลิตร
 – Distilled water 4.4 มิลลิลิตร

ผสมให้เข้ากัน จากนั้นจึงเติม

– 10% APS 100 ไมโครลิตร
 – Temed 10 ไมโครลิตร

Stacking gel 4% ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

– 1 M Tris-HCl buffer (pH 6.8) 500 ไมโครลิตร
 – 10% SDS 50 ไมโครลิตร
 – 40% Bis/Acrylamide 500 ไมโครลิตร
 – Distilled water 3.95 มิลลิลิตร

ผสมให้เข้ากัน จากนั้นจึงเติม

– 10% APS 50 ไมโครลิตร
 – Temed 5 ไมโครลิตร

10X Tris-Glycine buffer ปริมาตร 1,000 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิห้อง

- Tris base 30.3 กรัม
- Glycine 187.7 กรัม

ละลายใน Distilled water ปริมาตร 900 มิลลิลิตร แล้วปรับค่า pH ด้วย HCl ให้เป็น 8.3 จากนั้นปรับปริมาตรด้วย Distilled water ให้ครบ 1,000 มิลลิลิตร

1X Running buffer ปริมาตร 1,000 มิลลิลิตร

- 10% SDS 10 มิลลิลิตร
- 10X Tris-Glycine buffer 100 มิลลิลิตร
- Distilled water 890 มิลลิลิตร

1X Transfer buffer ปริมาตร 1,000 มิลลิลิตร

- 100% Methanol 200 มิลลิลิตร
- 10X Tris-Glycine buffer 100 มิลลิลิตร
- Distilled water 700 มิลลิลิตร

10X TBS (Tris Buffer Saline) ปริมาตร 500 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิห้อง

- NaCl 40 กรัม
- KCl 1 กรัม
- Tris base 15 กรัม

ละลายใน Distilled water ปริมาตร 400 มิลลิลิตร แล้วปรับค่า pH ด้วย HCl ให้เป็น 7.4 จากนั้นปรับปริมาตรด้วย Distilled water ให้ครบ 500 มิลลิลิตร แล้วนำไป autoclave

1X TBS-T ปริมาตร 500 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิห้อง

- 10X TBS 50 มิลลิลิตร
- 100% Tween 20 250 ไมโครลิตร

ปรับปริมาตรด้วย Distilled water ให้ครบ 500 มิลลิลิตร

5% Blocking milk ปริมาตร 50 มิลลิลิตร

- Non-fat dry milk 2.5 กรัม
- TBS-T 50 มิลลิลิตร

10X PBS (Phosphate Buffer Saline) ปริมาตร 500 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิห้อง

– NaCl	40	กรัม
– KCl	1	กรัม
– Na ₂ HPO ₄	7.2	กรัม
– KH ₂ PO ₄	1.2	กรัม

ละลายใน Distilled water ปริมาตร 400 มิลลิลิตร จากนั้นปรับค่า pH ด้วย HCl ให้เป็น 7.4 เสร็จแล้วปรับปริมาตรด้วย Distilled water ให้ครบ 500 มิลลิลิตร นำไป autoclave

3X Loading buffer ปริมาตร 10 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิ 4 °C

– 1 M Tris-HCl (pH 6.8)	2.4	มิลลิลิตร
– 20% SDS	3	มิลลิลิตร
– 100% Glycerol	3	มิลลิลิตร
– β-Mercaptoethanol	1.6	มิลลิลิตร
– Bromphenol Blue	6	มิลลิกรัม

10% SDS ปริมาตร 200 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิห้อง

– SDS	20	กรัม
– Distilled water	200	มิลลิลิตร

10% Ammoniumpersulphate (APS) ปริมาตร 10 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิ 4 °C

– APS	1	กรัม
– Distilled water	10	มิลลิลิตร

สารเคมีที่ใช้ในการวัดการทำงานของเอนไซม์ AGT (Enzyme activity)

สารละลายสำหรับเก็บตัวอย่างโปรตีน ปริมาตร 1 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิ 4 °C

– 10 mM Pyridoxal phosphate	10	ไมโครลิตร
– 1 M Potassium phosphate buffer (pH 8.0)	100	ไมโครลิตร
– 1 M Sucrose	240	ไมโครลิตร
– Distilled water	650	ไมโครลิตร

1 M Potassium phosphate buffer (pH 8.0) ปริมาตร 40 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิห้อง

– 1 M K_2HPO_4 37.6 มิลลิลิตร

– 1 M KH_2PO_4 2.4 มิลลิลิตร

แล้วปรับค่า pH ด้วย HCl ให้เป็น 8.0

1 M Sucrose ปริมาตร 10 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิห้อง

– Sucrose 3.42 กรัม

ละลายใน Distilled water ให้ได้ปริมาตร 10 มิลลิลิตร

1 M L-alanine ปริมาตร 10 มิลลิลิตร

– L-alanine 0.89 กรัม

ละลายใน Distilled water ให้ได้ปริมาตร 10 มิลลิลิตร

0.1 M Sodium glyoxylate ปริมาตร 5 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิ $-20\text{ }^{\circ}\text{C}$

– Sodium glyoxylate 0.057 กรัม

ละลายใน Distilled water ให้ได้ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

10 M Pyridoxal phosphate ปริมาตร 10 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิ $-20\text{ }^{\circ}\text{C}$

– Pyridoxal phosphate 0.0247 กรัม

– 1 M HCl 10 มิลลิลิตร

0.5 M Tris-HCl buffer (pH 8.0) ปริมาตร 100 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิ $4\text{ }^{\circ}\text{C}$

– Tris base 6.06 กรัม

ละลายใน Distilled water ปริมาตร 80 มิลลิลิตร จากนั้นปรับค่า pH ด้วย HCl ให้เป็น 8.0 เสร็จแล้วปรับปริมาตรด้วย Distilled water ให้ครบ 100 มิลลิลิตร

0.25 mM NADH ปริมาตร 25 มิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิ $4\text{ }^{\circ}\text{C}$ และห้ามโดนแสง

– NADH 0.0045 กรัม

– 0.5 M Tris-HCl buffer (pH 8.0) 25 มิลลิลิตร

1 M Potassium phosphate buffer (pH 7.4) ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

– 1 M K_2HPO_4 20 มิลลิลิตร

– 1 M KH_2PO_4 5 มิลลิลิตร

แล้วปรับค่า pH ด้วย HCl ให้เป็น 7.4

1 M K₂HPO₄	ปริมาตร 500 มิลลิลิตร	
— K ₂ HPO ₄ · 3 H ₂ O		114.1 กรัม
ละลายใน Distilled water ให้ได้ปริมาตร 500 มิลลิลิตร		
1 M KH₂PO₄	ปริมาตร 40 มิลลิลิตร	
— KH ₂ PO ₄		5.44 กรัม
ละลายใน Distilled water ให้ได้ปริมาตร 40 มิลลิลิตร		
3 M TCA	ปริมาตร 100 มิลลิลิตร	เก็บที่อุณหภูมิห้อง
— 6.1 M TCA	49	มิลลิลิตร
— Distilled water	51	มิลลิลิตร

สารเคมีที่ใช้ในการทำ Immunofluorescence (IF)

0.1% Triton-X	ปริมาตร 50 มิลลิลิตร	เก็บที่อุณหภูมิห้อง
— 10% Triton-X	0.5	มิลลิลิตร
— 1X PBS	49.5	มิลลิลิตร
10X PBS	ปริมาตร 50 มิลลิลิตร	เก็บที่อุณหภูมิห้อง
— 10X PBS	5	มิลลิลิตร
— Distilled water ที่ autoclaved แล้ว	45	มิลลิลิตร
1% BSA	ปริมาตร 17 มิลลิลิตร (สำหรับ 4 หลุม)	
— 10% BSA	1.7	มิลลิลิตร
— 1X PBS	15.3	มิลลิลิตร
สารละลายสำหรับ Block เซลล์ (5% BSA, 0.1% Triton-X in PBS) ปริมาตร 5 มิลลิลิตร		
— 10% BSA	2.5	มิลลิลิตร
— 10% Triton-X	50	ไมโครลิตร
— 1X PBS	2.45	มิลลิลิตร

ภาคผนวก ข

ข้อมูลค่าการดูดกลืนแสงในการวัดการทำงานของเอนไซม์ AGT จำนวน 3 ครั้ง
 ตารางที่ 17 ข้อมูลค่าการดูดกลืนแสงในการวัดการทำงานของเอนไซม์ AGT ครั้งที่ 1

ชนิดเซลล์	ชนิดหลอด	ครั้งที่	A1	A2	A1 - A2	ค่าเฉลี่ย A1 - A2	$\Delta A =$ $\Delta A_s - \Delta A_b$	ปริมาณ โปรตีน ($\mu\text{mol/h/mg}$)
COS7	Blank	1	0.228	0.224	0.004	0.002	0.007	0.13
		2	0.226	0.225	0.001			
		3	0.224	0.222	0.002			
	Sample	1	0.219	0.211	0.008	0.009		
		2	0.223	0.212	0.011			
		3	0.227	0.218	0.009			
Hep-G2	Blank	1	0.221	0.207	0.014	0.010	0.019	0.35
		2	0.220	0.209	0.011			
		3	0.209	0.205	0.004			
	Sample	1	0.229	0.201	0.028	0.029		
		2	0.226	0.201	0.025			
		3	0.225	0.192	0.033			
Empty vector	Blank	1	0.227	0.225	0.002	0.004	0.004	0.07
		2	0.232	0.226	0.006			
		3	0.230	0.227	0.003			
	Sample	1	0.234	0.226	0.008	0.008		
		2	0.226	0.222	0.004			
		3	0.231	0.218	0.013			
Wild type	Blank	1	0.232	0.230	0.002	0.005	0.189	3.51
		2	0.223	0.219	0.004			
		3	0.227	0.218	0.009			
	Sample	1	0.222	0.021	0.201	0.194		
		2	0.223	0.038	0.185			
		3	0.222	0.025	0.197			
Pro11Arg	Blank	1	0.222	0.221	0.001	0.001	0.063	1.17
		2	0.228	0.228	0			
		3	0.223	0.222	0.001			
	Sample	1	0.238	0.167	0.071	0.064		
		2	0.239	0.171	0.068			
		3	0.224	0.170	0.054			

ตารางที่ 18 ข้อมูลค่าการดูดกลืนแสงในการวัดการทำงานของเอนไซม์ AGT ครั้งที่ 2

ชนิดเซลล์	ชนิดหลอด	ครั้งที่	A1	A2	A1 - A2	ค่าเฉลี่ย A1 - A2	$\Delta A = \Delta A_s - \Delta A_b$	ปริมาณ โปรตีน ($\mu\text{mol/h/mg}$)
COS7	Blank	1	0.232	0.230	0.002	0.001	0.003	0.06
		2	0.230	0.228	0.002			
		3	0.229	0.229	0			
	Sample	1	0.234	0.229	0.005	0.004		
		2	0.226	0.223	0.003			
		3	0.233	0.228	0.005			
Hep-G2	Blank	1	0.234	0.233	0.001	0.003	0.016	0.30
		2	0.234	0.230	0.004			
		3	0.235	0.231	0.004			
	Sample	1	0.231	0.213	0.018	0.019		
		2	0.234	0.211	0.023			
		3	0.228	0.211	0.017			
Empty vector	Blank	1	0.228	0.226	0.002	0.002	0.003	0.06
		2	0.229	0.228	0.001			
		3	0.234	0.230	0.004			
	Sample	1	0.225	0.220	0.005	0.005		
		2	0.225	0.220	0.005			
		3	0.230	0.226	0.004			
Wild type	Blank	1	0.230	0.226	0.004	0.003	0.163	3.03
		2	0.223	0.221	0.002			
		3	0.226	0.222	0.004			
	Sample	1	0.231	0.067	0.164	0.166		
		2	0.236	0.068	0.168			
		3	0.232	0.067	0.165			
Pro11Arg	Blank	1	0.238	0.237	0.001	0.004	0.039	0.72
		2	0.238	0.231	0.007			
		3	0.235	0.230	0.005			
	Sample	1	0.232	0.189	0.043	0.043		
		2	0.235	0.191	0.044			
		3	0.230	0.189	0.041			

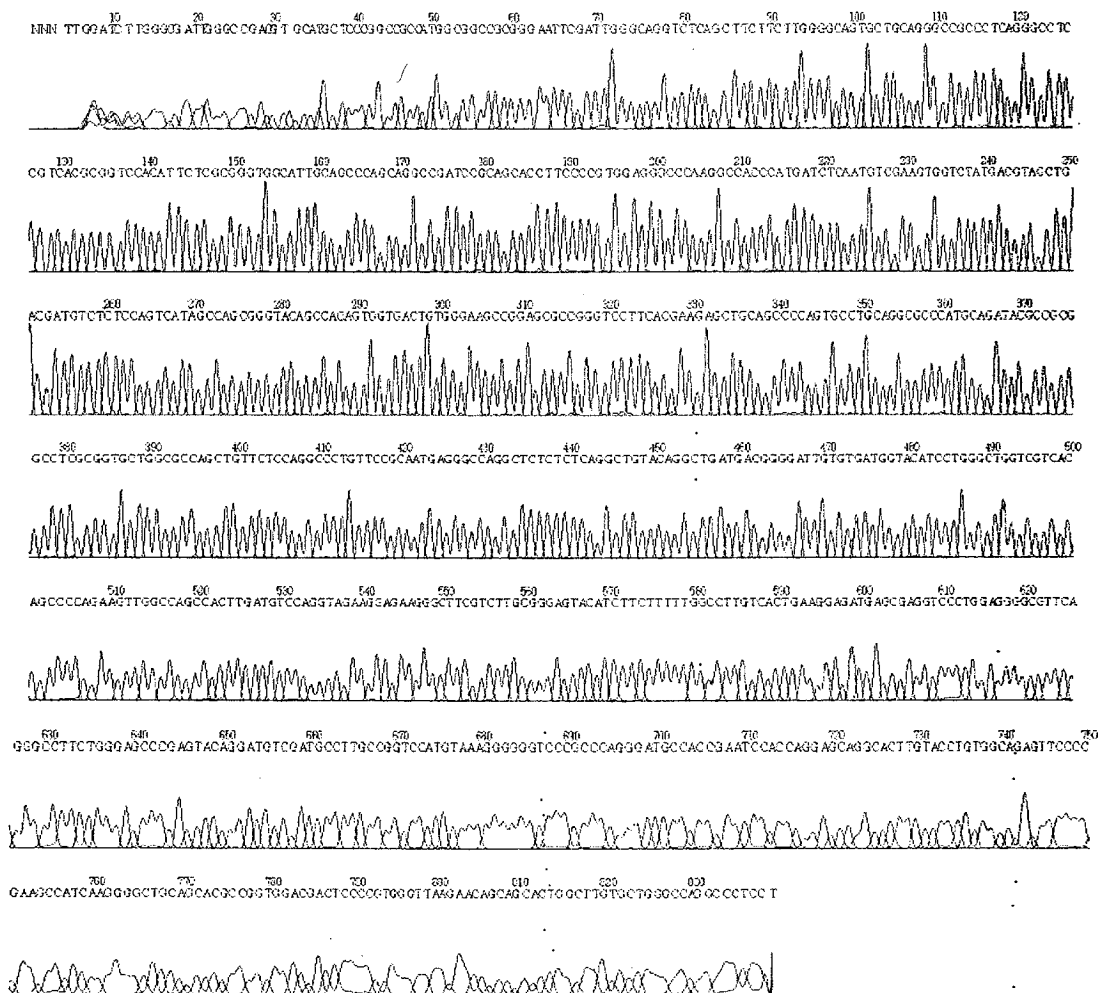
ตารางที่ 19 ข้อมูลค่าการดูดกลืนแสงในการวัดการทำงานของเอนไซม์ AGT ครั้งที่ 3

ชนิดเซลล์	ชนิดหลอด	ครั้งที่	A1	A2	A1 - A2	ค่าเฉลี่ย A1 - A2	$\Delta A =$ $\Delta A_s - \Delta A_b$	ปริมาณ โปรตีน ($\mu\text{mol/h/mg}$)
COS7	Blank	1	0.264	0.260	0.004	0.004	0.004	0.07
		2	0.261	0.256	0.005			
		3	0.261	0.259	0.002			
	Sample	1	0.260	0.255	0.005	0.008		
		2	0.260	0.248	0.012			
		3	0.261	0.254	0.007			
Hep-G2	Blank	1	0.261	0.260	0.001	0.001	0.016	0.30
		2	0.260	0.259	0.001			
		3	0.261	0.260	0.001			
	Sample	1	0.260	0.239	0.021	0.017		
		2	0.259	0.245	0.014			
		3	0.259	0.243	0.016			
Empty vector	Blank	1	0.262	0.260	0.002	0.002	0.005	0.09
		2	0.265	0.262	0.003			
		3	0.262	0.261	0.001			
	Sample	1	0.262	0.254	0.008	0.007		
		2	0.259	0.252	0.007			
		3	0.259	0.254	0.005			
Wild type	Blank	1	0.259	0.257	0.002	0.003	0.167	3.10
		2	0.261	0.258	0.003			
		3	0.259	0.256	0.003			
	Sample	1	0.259	0.089	0.170	0.170		
		2	0.262	0.090	0.172			
		3	0.257	0.090	0.167			
Pro11Arg	Blank	1	0.260	0.259	0.001	0.001	0.061	1.13
		2	0.257	0.255	0.002			
		3	0.259	0.258	0.001			
	Sample	1	0.256	0.198	0.058	0.062		
		2	0.262	0.196	0.066			
		3	0.262	0.201	0.061			

ภาคผนวก ค

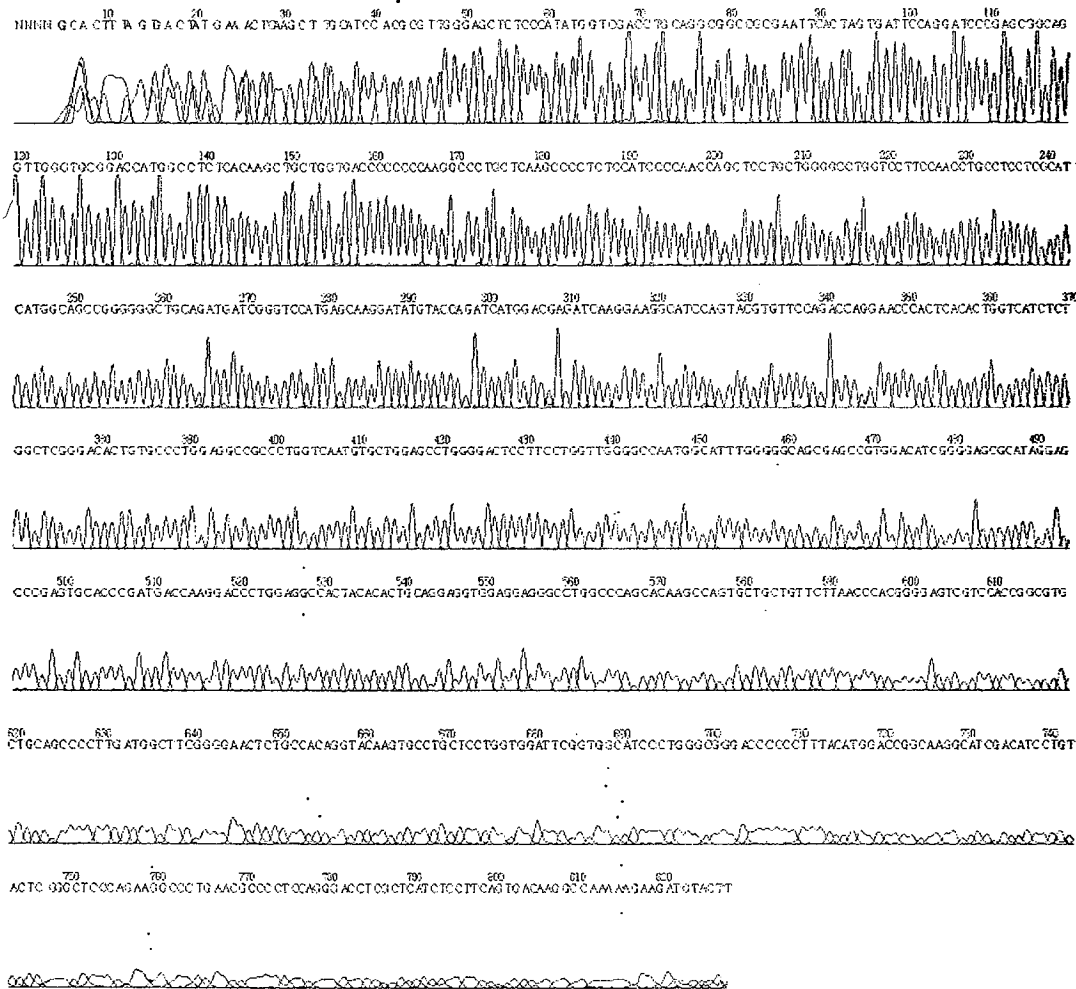
ผลการตรวจสอบลำดับนิวคลีโอไทด์ในขั้นตอนการสังเคราะห์ยีน AGXT ปกติ และยีน AGXT ที่กลายพันธุ์

File: IA-AGXT_No_2_M13F.ab1 Run Ended: 2068/8/5 21:42:27 Signal G:2825 A:1358 C:2416 T:1760
Sample: IA-AGXT_No_2_M13F Lane: 51 Base spacing: 14.639999 639 bases in 10051 scans Page 1 of 2



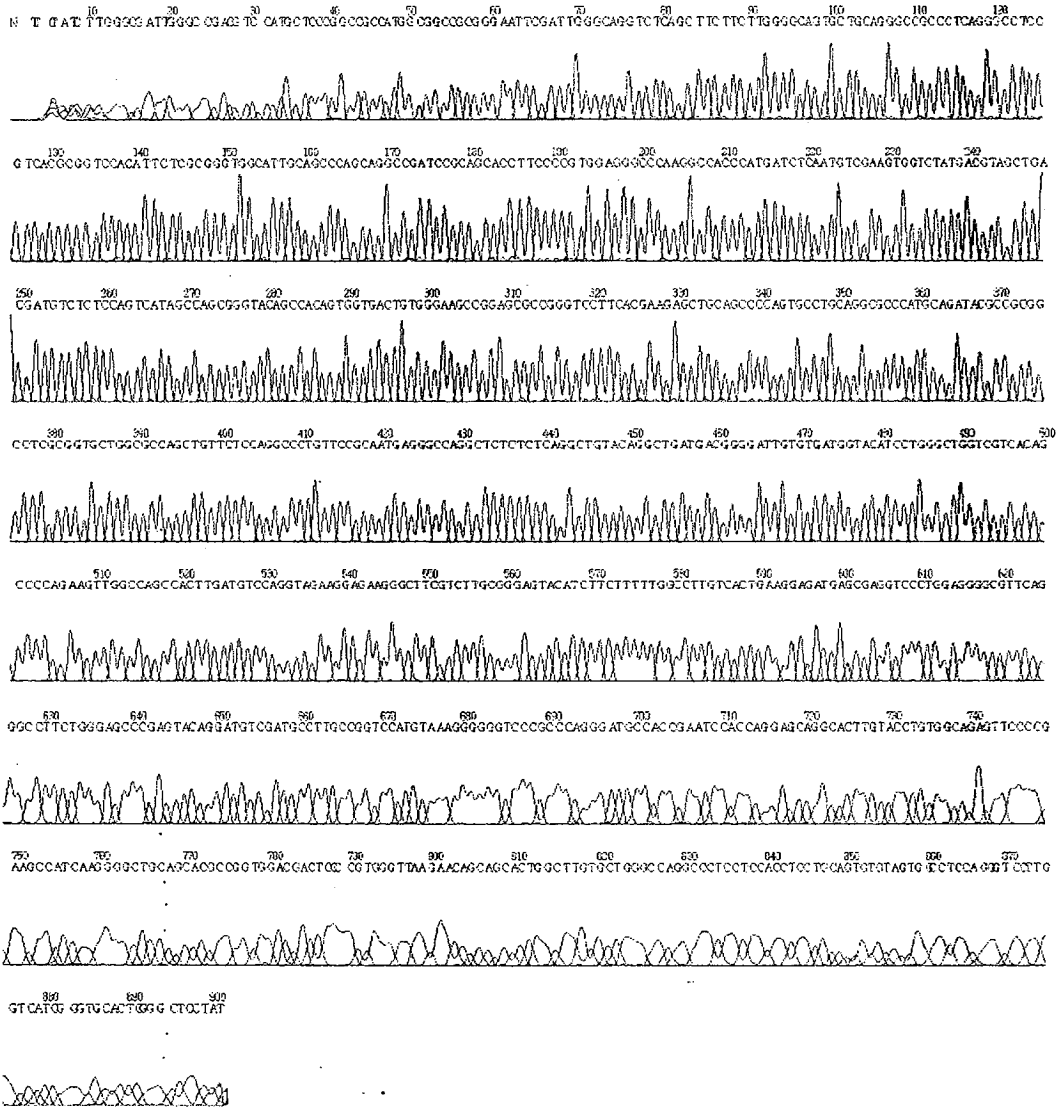
ภาพที่ 28 ผลการตรวจสอบลำดับนิวคลีโอไทด์ภายในยีน AGXT ปกติซึ่งเชื่อมกับ pGEM-T vector ของโคลนนี้ที่ 2 โดยใช้ pUC/M13 Forward เป็นไพรเมอร์ในการตรวจสอบ

File: TA-AGXT_No_2-M13R-pUC.ab1 Run Ended: 2008/3/3 17:46:56 Signal: G:974 A:539 C:920 T:621
Sample: TA-AGXT_No_2_M13R-pUC Lane: 55 Base spacing: 14.63 825 bases in 10902 scans Page 1 of 2



ภาพที่ 29 ผลการตรวจสอบลำดับนิวคลีโอไทด์ภายในยีน AGXT ปกติซึ่งเชื่อมกับ pGEM-T vector ของโคลนนี้ที่ 2 โดยใช้ pUC/M13 Reverse เป็นไพรเมอร์ในการตรวจสอบ

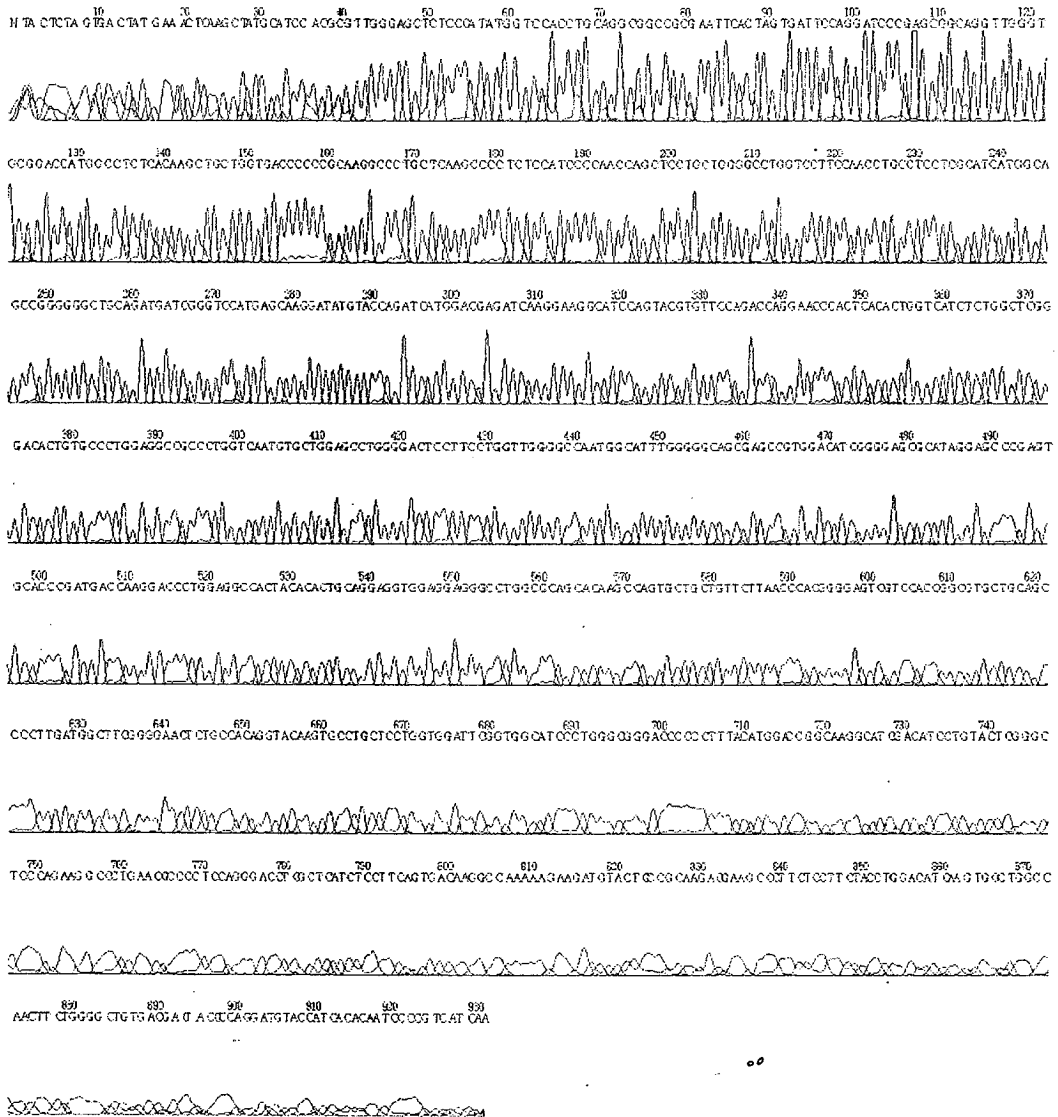
File: TA-P11R-AGXTNo-3-M13F.ab1 Run Ended: 2008/8/29 23:53:24 Signal G:606 A:247 C:403 T:296
Sample: TA-P11R-AGXTNo-3_M13F Lane: S4 Base spacing: 14.839999 991 bases in 10514 scans Page 1 of 2



ภาพที่ 30 ผลการตรวจสอบลำดับนิวคลีโอไทด์ภายในยีน AGXT ที่กลายพันธุ์ซึ่งเชื่อมกับ pGEM-T vector ของโคลนที่ 3 โดยใช้ pUC/M13 Forward เป็นไพรเมอร์ในการตรวจสอบ

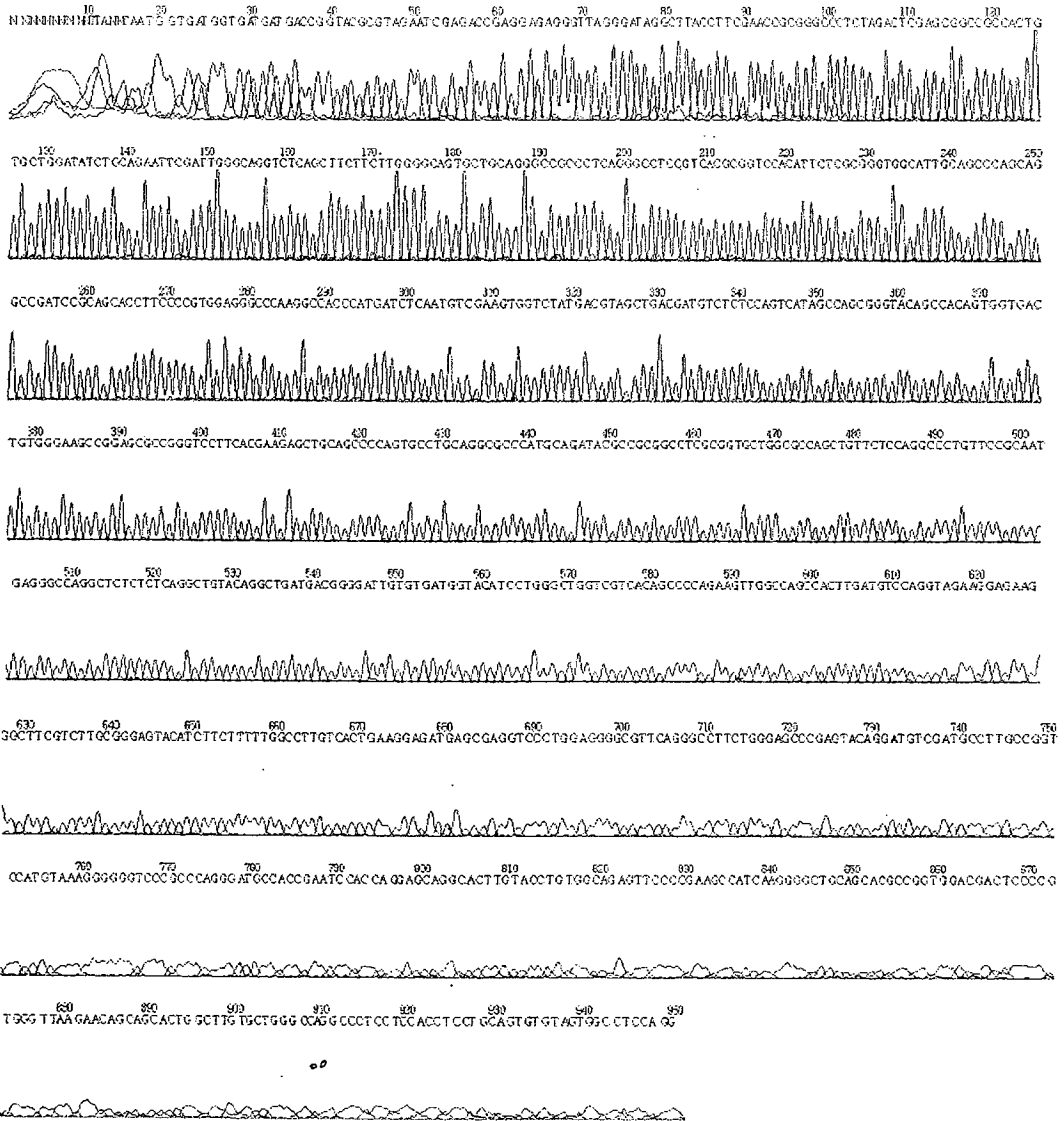


File: TA-PIIR-AGXINo_3-M13R-pUCab1 Run Ended: 2008/9/13 21:36:45 Signal G: 431 A: 233 C: 276 T: 284
Sample: TA-PIIR-AGXINo_3_M13R-pUC Lane: 64 Base spacing: 14.42 932 bases in 11192 scans Page 1 of 2



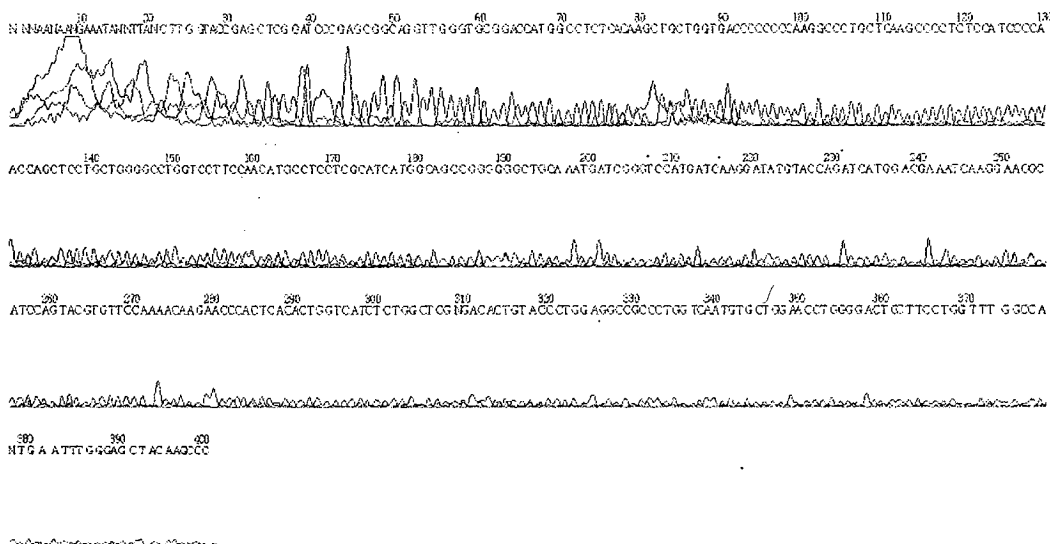
ภาพที่ 31 ผลการตรวจสอบลำดับนิวคลีโอไทด์ภายในยีน AGXT ที่กลายพันธุ์ซึ่งเชื่อมกับ pGEM-T vector ของโคโลนีที่ 3 โดยใช้ pUC/M13 Reverse เป็นไพรเมอร์ในการตรวจสอบ

File: 3-4_V3-normal_AGXT-No2-BGH-Rabi Run Ended: 26/09/11/16 15:17:59 Signal G:138 A:72 C:93 T:77
Sample: 3-4_V3-normal_AGXT-No2_BGH-R Lanes: 64 Base spacing: 13.574963 950 bases in 11474 scans Page 1 of 2



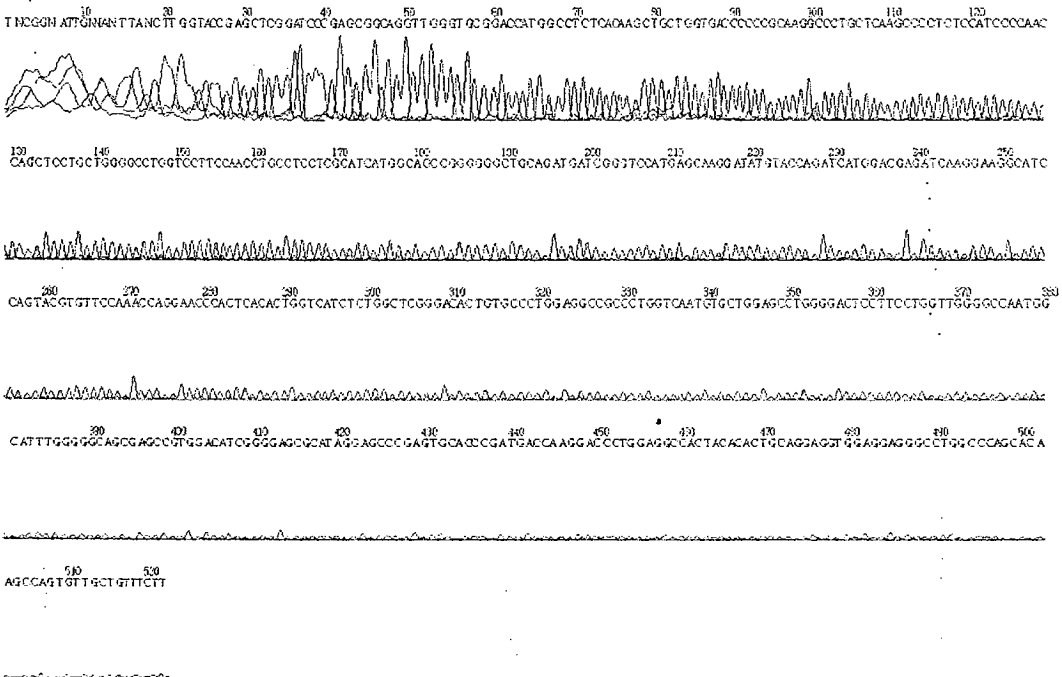
ภาพที่ 32 ผลการตรวจสอบลำดับนิวคลีโอไทด์ภายในยีน AGXT ปกติที่เชื่อมอยู่กับ expression vector ของโคโลนี่ที่ 2 โดยใช้ BGH Reverse เป็นไพรเมอร์ในการตรวจสอบ

File: 3-4_T3-normal_AGXT-No2-T7promoter.ab1 Run Ended: 2008/11/6 11:53:19 Signal G:55 A:36 C:45 T:42
Sample: 3-4_T3-normal_AGXT-No2_T7promoter Lane: 84 Base spacing: 15.813003 401 bases in 4509 scans Page 1 of 1



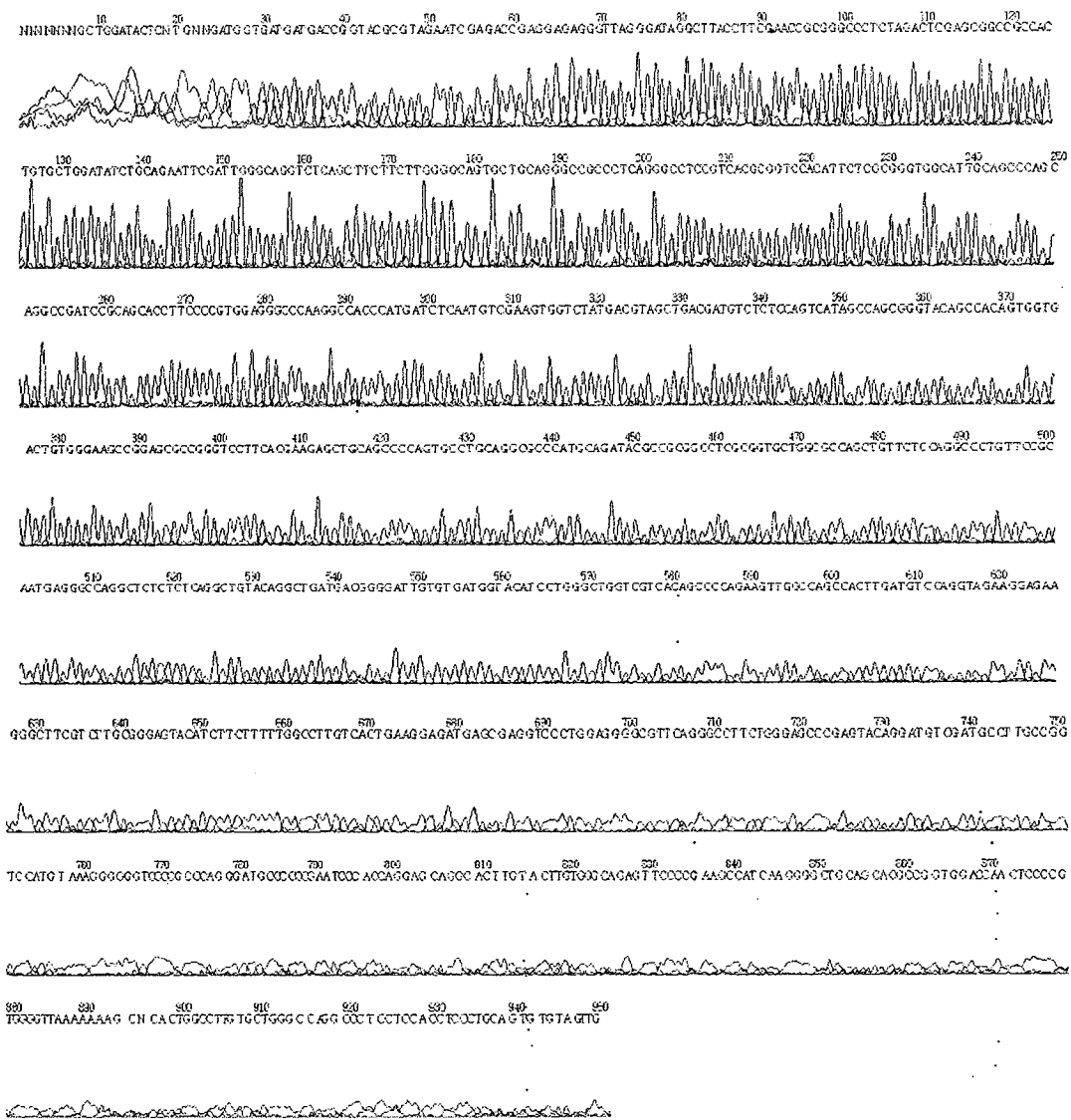
ภาพที่ 33 ผลการตรวจสอบลำดับนิวคลีโอไทด์ภายในยีน AGXT ปกติที่เชื่อมอยู่กับ expression vector ของโคโลนีที่ 2 โดยใช้ T7 Promoter เป็นไพรเมอร์ในการตรวจสอบ

File: 3-6_T3-P11R_AGXT-No1-T7promoter.ab1 Run Ended: 2008/11/6 11:53:19 Signal G:101 A:37 C:73 T:63
Sample: 3-6_T3-P11R_AGXT-No1_T7promoter Lane: 82 Base spacing: 16.047123 522 bases in 6230 scans Page 1 of 1



ภาพที่ 34 ผลการตรวจสอบลำดับนิวคลีโอไทด์ภายในยีน AGXT ที่กลายพันธุ์ซึ่งเชื่อมอยู่กับ expression vector ของโคโลนีที่ 1 โดยใช้ T7 Promoter เป็นไพรเมอร์ในการตรวจสอบ

File: 5-6_Y5-PIIR_AGXT-No1-BGH-R.sbl Run Ended: 2008/11/6 15:17:39 Signal G:71 A:49 C:48 T:30
Sample: 5-6_Y5-PIIR_AGXT-No1_BGH-R Lane: S2 Base spacing: 15.591439 950 bases in 11355 scans Page 1 of 2



ภาพที่ 35 ผลการตรวจสอบลำดับนิวคลีโอไทด์ภายในยีน AGXT ที่กลายพันธุ์ซึ่งเชื่อมอยู่กับ expression vector ของโคลนนี้ที่ 1 โดยใช้ BGH Reverse เป็นไพรเมอร์ในการตรวจสอบ