

3. ผลการทดลอง

3.1 SOD ในใบยาง

จากการศึกษาความว่องไวของ SOD ในใบยางพันธุ์ RRIM 600 พบว่าใบยาง 1 กรัม มี SOD อยู่ $1,125 \pm 414$ หน่วย (U) และมีโปรตีน 27.9 ± 8.7 มิลลิกรัม (mg) คิดเป็นความว่องไวจำเพาะ 46.9 ± 16.4 หน่วยต่อมิลลิกรัม (U/mg protein) ค่า SOD นี้ได้จากการทดลองข้า จำนวน 44 ครั้ง

SOD ในใบยางอ่อน, ปานกลาง, แก่ และแก่จนเหลือง พบว่าปริมาณ SOD ในใบแก่ มีความว่องไวสูงสุดเท่ากับ $1,354 \pm 281$ หน่วยต่อกرام (U/g) ดังตารางที่ 5 แต่ความว่องไวของ SOD ในใบแต่ละระยะ ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) เนื่องจากค่า $\pm SD$ ของการวิเคราะห์ค่อนข้างสูง นอกจากนี้ยังพบว่าใบยางที่แก่ขึ้น นอกจากจะมี SOD เพิ่มขึ้นแล้ว โปรตีนยังสูงขึ้นตามอายุด้วย ทำให้ค่าความว่องไวจำเพาะของใบอ่อนมีค่าสูงสุดคือ 60.4 ± 3.8 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีน

นอกจากนี้ยังได้ศึกษา SOD และความว่องไวจำเพาะในใบและก้านใบทั้งพันธุ์พื้นเมืองและพันธุ์ RRIM 600 พบว่าปริมาณ SOD ต่อกرام ในใบยางของทั้งพันธุ์พื้นเมืองและพันธุ์ RRIM 600 ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) และเมื่อพิจารณาในส่วนก้านใบนั้นพบว่ามีความว่องไวของ SOD ต่อกرام ต่ำกว่าในใบยางทั้งในพันธุ์พื้นเมืองและยางพันธุ์ RRIM 600 (650 หน่วย เทียบกับ 1,230 หน่วย ในยางพันธุ์พื้นเมือง; 556 และ 1,275 หน่วย ในยางพันธุ์ RRIM 600) ดังตารางที่ 6 แต่เมื่อพิจารณาปริมาณโปรตีนในก้านใบจะพบว่ามีโปรตีนน้อยกว่าในใบยางมาก จึงทำให้ค่าความว่องไวจำเพาะของ SOD ในก้านใบ สูงกว่าในใบยางทั้งในยางพันธุ์พื้นเมืองและพันธุ์ RRIM 600 โดยในก้านใบยางพันธุ์พื้นเมืองมีความว่องไวจำเพาะค่อนข้างจะสูงกว่าในก้านใบของยางพันธุ์ RRIM 600 แต่ไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

เนื่องจากว่าใบยางมี SOD ต่อกรัม สูงกว่าในก้านใบ ทั้งในยางพันธุ์ RRIM 600 และพื้นเมือง จึงเลือกใช้ยางพันธุ์ RRIM 600 เพื่อสกัด SOD มาศึกษา เพราะว่าใบยางพันธุ์ RRIM 600 หาได้ง่ายกว่าพันธุ์พื้นเมือง นอกจากนี้หนังกของใบยางเทียบกับก้านใบแล้ว หนังกใบ 1 ใบจะหนักมากกว่าก้านใบ

ตารางที่ 5 SOD ในใบยางพาราสายพันธุ์ RRIM 600 ระยะต่าง ๆ

ใบยาง	SOD activity (U/g)	ปริมาณโปรตีน (mg/g)	Specific activity (U/mg protein)
ใบอ่อน	1,280 ± 221	21.2 ± 3.6	60.4 ± 3.8
ใบแก่ปานกลาง	1,041 ± 422	27.2 ± 2.5	43.7 ± 21.2
ใบแก่	1,354 ± 281	35.4 ± 8.3	42.1 ± 21.6
ใบแก่จนเหลือง	1,197 ± 106	38.0 ± 5.9	32.7 ± 4.4

ค่าเฉลี่ยของ SOD และโปรตีนในใบยางระยะใบอ่อน, ใบปานกลาง, ใบแก่ และใบแก่จนเหลือง ค่า ± SD จากการทดลองโดยใช้ตัวอย่างชุดละ 9 ตัวอย่าง ยกเว้นในกรณีใบแก่จนเหลืองที่ใช้ 8 ตัวอย่าง

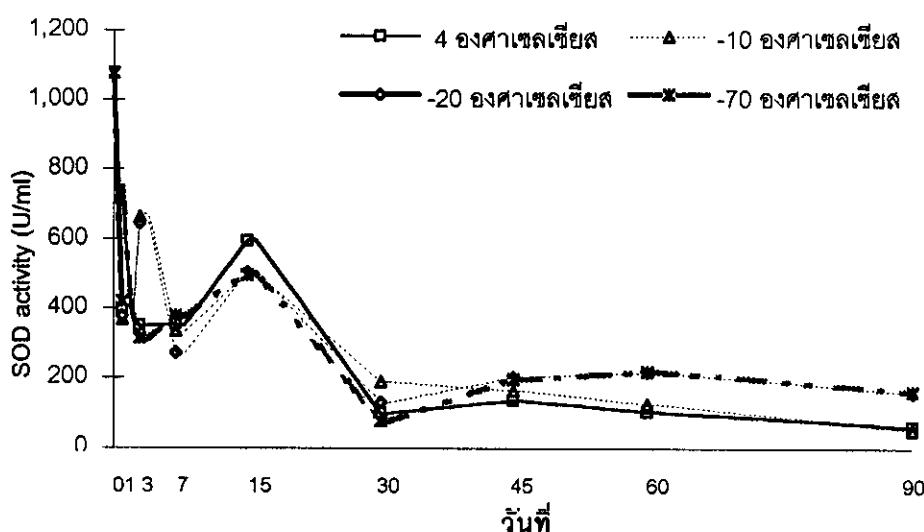
ตารางที่ 6 SOD ในใบยางและก้านใบยางพาราพื้นเมืองและพันธุ์ RRIM 600

ตัวอย่าง	SOD activity (U/g)	Protein (mg/g)	Specific activity (U/mg protein)
ใบยางพื้นเมือง ($n=5$)	1,230 ± 222	26.9 ± 4.8	46.7 ± 11.2
ก้านใบพื้นเมือง ($n=5$)	650 ± 492	3.9 ± 2.4	152.1 ± 40.1
ใบยาง RRIM600 ($n=13$)	1,275 ± 448	25.0 ± 6.9	51.5 ± 17.5
ก้านใบ RRIM600 ($n=13$)	556 ± 494	4.5 ± 1.8	117.4 ± 91.4

ค่าเฉลี่ยของ SOD และโปรตีนโดยคำนวณจากตัวอย่าง 1 กรัม ± SD

3.2 อุณหภูมิที่เหมาะสมในการเก็บสารสกัดใบยาง

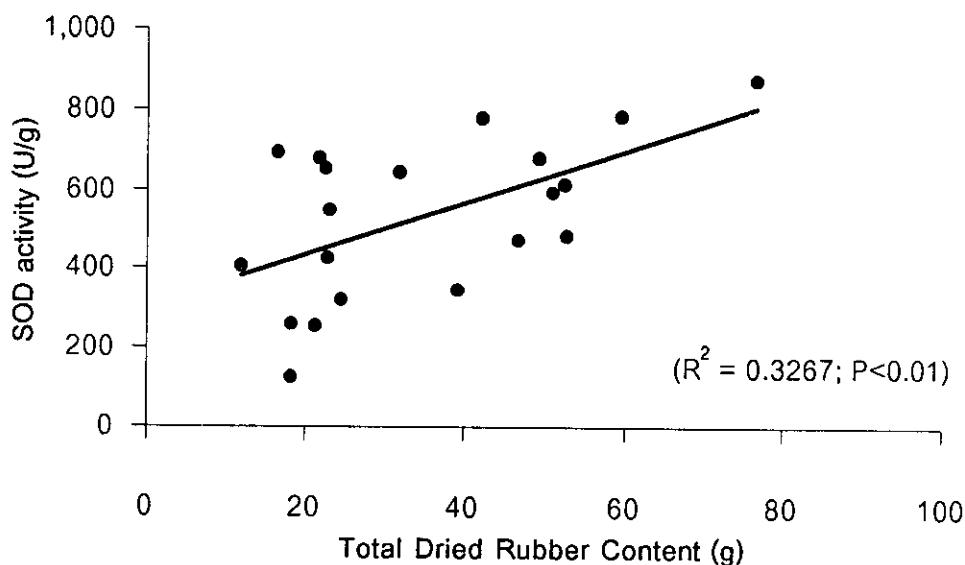
สารสกัดจากใบยางที่มี SOD เก็บที่อุณหภูมิต่าง ๆ เป็นเวลา 3 เดือน พนว่า ความว่องไวของ SOD ลดลงอย่างรวดเร็ว ดังรูปที่ 3 โดยความว่องไวของเอนไซม์ซึ่งเก็บไว้ที่อุณหภูมิ -20 และ -70°C มีค่ามากกว่า 4 และ -10°C โดยเฉพาะวันที่ 90 ดังรูปที่ 3



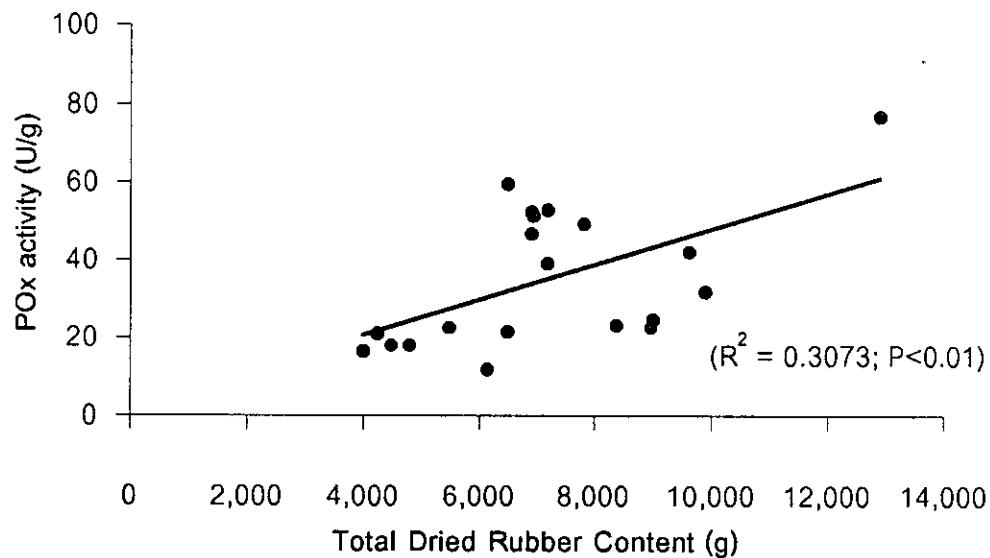
รูปที่ 3 ผลการเก็บสารสกัดใบยาง ซึ่งมีความว่องไวเริ่มต้น $1,075$ หน่วยต่อมิลลิลิตร และปริมาณโปรตีน 10.2 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร เก็บที่อุณหภูมิต่าง ๆ คือ 4 , -10 , -20 และ -70°C เป็นเวลาต่าง ๆ กันจนถึง 3 เดือน

3.3 สัมพันธ์ระหว่าง SOD, POx ในใบยางและปริมาณเนื้อยาง (DRC)

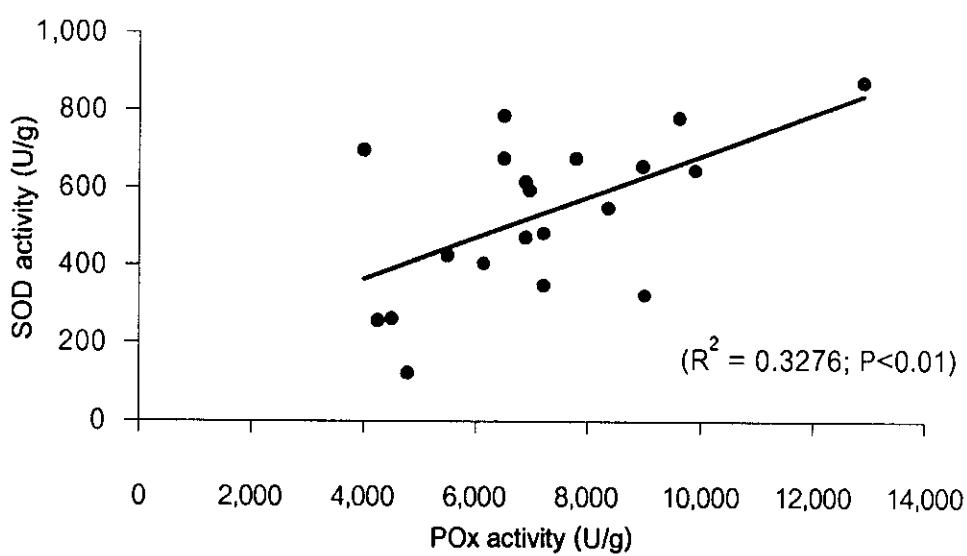
การศึกษาความสัมพันธ์ระหว่าง SOD และ POx ในใบยางและปริมาณเนื้อยางที่กรีดได้จากต้นยางที่เก็บใบมาศึกษาในวันเวลาเดียวกันจำนวน 20 ตัวอย่าง พบว่า SOD ในใบยางมีความสัมพันธ์กับปริมาณเนื้อยางแห้งที่กรีดได้ เพียงเล็กน้อยด้วยค่าสหสัมพันธ์ (correlation coefficient) เท่ากับ 0.57 ดังรูปที่ 4 และถ้าศึกษาความสัมพันธ์ระหว่าง POx ในใบยางกับเนื้อยางแห้งที่กรีดได้ ก็พบว่ามีความสัมพันธ์กันต่ำด้วยค่าสหสัมพันธ์เพียง 0.55 ดังรูปที่ 5 และเมื่อนำปริมาณ SOD และ POx ในใบยางที่เก็บจากต้นเดียวกันในเวลาเดียวกันมาศึกษาหาความสัมพันธ์พบว่าปริมาณ่อนไขมันทั้งสองนี้มีความสัมพันธ์กันน้อยด้วยค่าสหสัมพันธ์ 0.57 ดังรูปที่ 6



รูปที่ 4 แสดงความสัมพันธ์ระหว่าง SOD activity ในใบยางพาราน้ำหนัก 1 กรัมและปริมาณเนื้อยางแห้งในน้ำยาง (total Dried Rubber Content; DRC) จำนวน 20 ตัวอย่าง



รูปที่ 5 แสดงความสัมพันธ์ระหว่าง POx activity ในในยางพาราหนัก 1 กรัมและปริมาณเนื้อยางแห้งในน้ำยาง (DRC) จำนวน 20 ตัวอย่าง



รูปที่ 6 ความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณเอนไซม์ SOD และ POx ในในยางพาราหนัก 1 กรัม จำนวน 20 ตัวอย่าง

3.4 การทำให้ SOD จากใบยางสักด้มีความบริสุทธิ์ขึ้น

3.4.1 การทำให้ SOD บริสุทธิ์ขึ้น โดยการตกรตะกอนโปรตีนด้วย 40-70% เกลือแอมโมเนียมซัลเฟตตามด้วย colloidal cellulose chromatography

จากการสักดับใบยางพารา 100 กรัม พบร้าสารสักดับใบยางมีความว่องไว เริ่มต้น 153,900 หน่วย มีปริมาณโปรตีน 1,939 มิลลิกรัม และความว่องไวจำเพาะ 79.4 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีน หลังทำการตกรตะกอนโปรตีนอื่นออกด้วยเกลือ แอมโมเนียมซัลเฟตให้มีความอิมตัวเป็น 40% พบร้า SOD ส่วนใหญ่อยู่ในส่วนสารละลายส่วนใส S_2 ความว่องไวลดลงเหลือ 118,900 หน่วย มีปริมาณโปรตีน 861 มิลลิกรัม และค่าความว่องไวจำเพาะเพิ่มขึ้นเป็น 138.1 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีน และเมื่อนำ S_2 มาตกรตะกอน SOD ด้วยเกลือ แอมโมเนียมซัลเฟตให้มีความอิมตัวเป็น 70% พบร้ามี SOD ทั้งในสารละลายส่วนใส S_3 และตะกอน P_3 ด้วย (ดังตารางที่ 7)

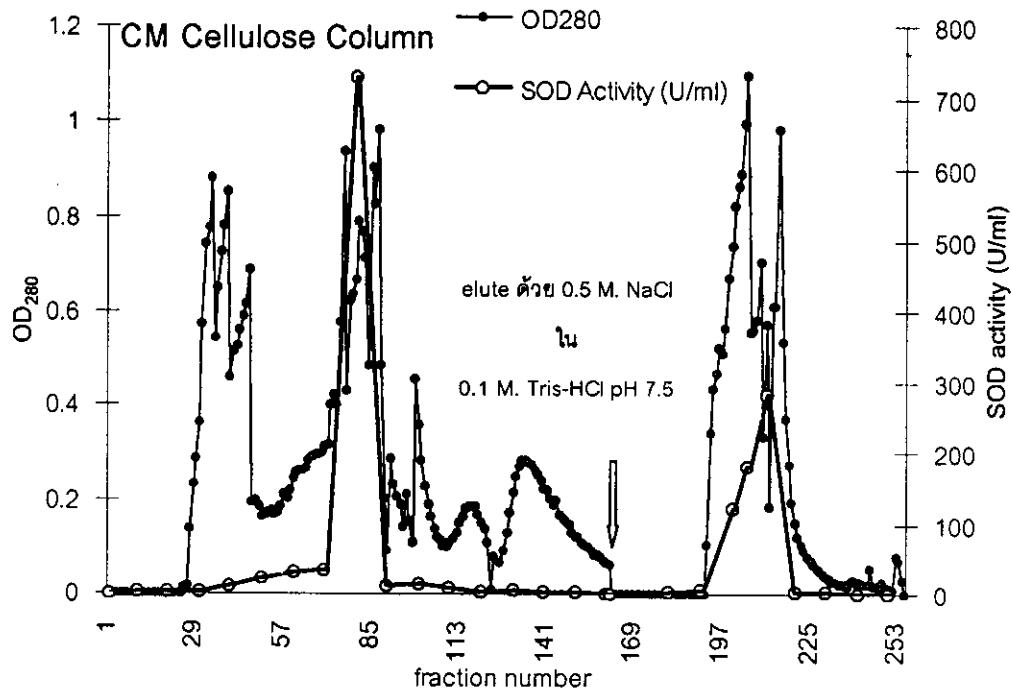
ค่าความว่องไวใน S_3 มีค่าสูงกว่า P_3 มาก (95,325 ต่อ 13,066 หน่วย) แต่ปริมาณโปรตีนใน P_3 มีค่ามากกว่า S_3 เพียงเล็กน้อย 447 และ 512 มิลลิกรัมตามลำดับ ค่าความว่องไวจำเพาะของ SOD ใน S_3 มากกว่า P_3 มาก (186.2 และ 29.2 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีน ตามลำดับ) จึงเลือก S_3 มาทำให้ SOD บริสุทธิ์มากขึ้นโดยใช้ colloidal CM-Cellulose ต่อไป

เมื่อนำ SOD ที่ได้ใน S_3 ไปทำการแยกเอาโปรตีนอื่น ๆ ออกโดยใช้ colloidal พบว่า SOD จะถูกชะออกมานเป็นสองพีคคือช่วงแรกก่อนจะด้วยเกลือและหลังจะด้วยเกลือ ดังรูปที่ 7 เมื่อนำหลอดที่มีความว่องไวของเอนไซม์ SOD สูงในช่วงแรกมารวมกัน พบร้าความว่องไวลดลงเหลือ 26,775 หน่วย ปริมาณโปรตีนลดลงเหลือ 132 มิลลิกรัม และค่าความว่องไวจำเพาะเพิ่มขึ้นเป็น 203 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีน SOD มีความบริสุทธิ์เพิ่มขึ้นเป็น 2.6 เท่า จากความว่องไวจำเพาะในตอนเริ่มต้น ดังตารางที่ 7

ตารางที่ 7 ผลการแยก SOD ให้บริสุทธิ์ขึ้นในเข็มทดลองต่างๆ

ส่วน	Total activity (Units)	Total protein (mg)	Specific activity	% Yield	Purification fold	U/g
S ₁	153,900	1,938	79.4	100	1	1,539
S ₂	118,900	861	138.1	77.0	1.7	1,189
P ₂	2,900	545	5.3	1.9	0.07	29
S ₃	95,325	512	186.2	62.0	2.3	953
S ₄	13,066	447	29.2	8.5	0.4	131
CW	26,775	132	203.0	17.4	2.6	268
G-75	380	16	23.8	0.2	0.3	3.8
CW	86	0.6	143.3	0.06	1.8	0.86

จากการทำให้เข้มข้นปูนปลาคราฟให้ติดสมิวแทนสเปรย์ให้บริสุทธิ์ 1 น้ำ เมื่อตัดความชื้นของปลาเพาะเริ่มต้นก่อนการทำให้บริสุทธิ์จะได้เป็น 79.4 หน่วยต่อมิลลิกรัมในปรติน หลังจากผ่านเข้มข้นต่อ 1 น้ำความชื้นของปลาเพาะเพิ่มขึ้นเป็น 143.3 หน่วยต่อมิลลิกรัมในปรติน น้ำความบริสุทธิ์เพิ่มขึ้น 1.8 เท่า ได้รูปปูนปลาคราฟติดสมิวแทน 0.06% จากการถักตับยกพากในต่อเนื่องตัน 100 กรัม

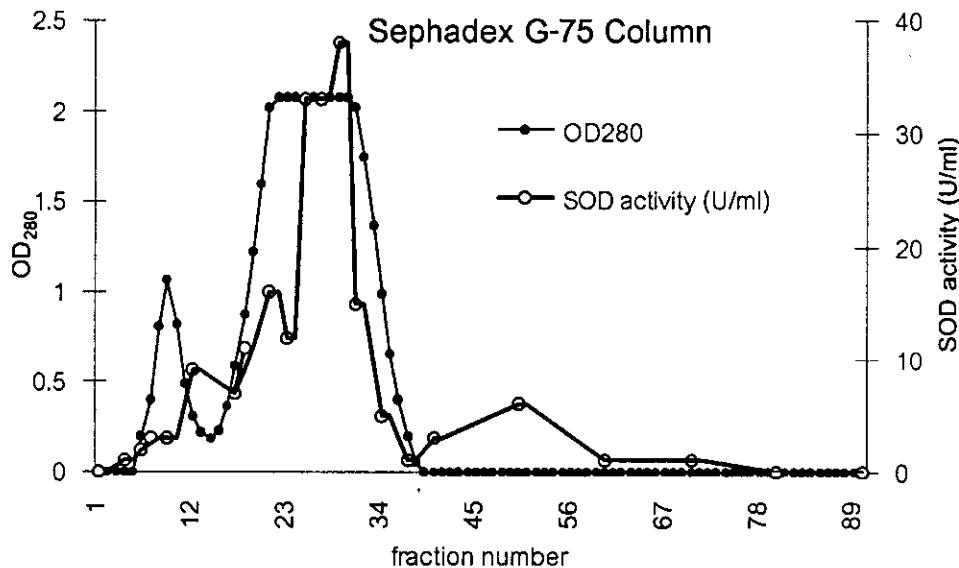


รูปที่ 7 การแยกเอนไซม์ซุปเปอร์ออกไซด์ติสเมวเทสจากสารสกัดใบยางที่ได้จากการตกรตะกอนโปรตีนด้วยเกลือแอมโมเนียมซัลเฟตที่มีความอิ่มตัว 40-70% โดยคอลัมน์ CM-Cellulose ตามวิธีที่ 1

สารสกัดซุปเปอร์ออกไซด์ติสเมวเทสที่ได้จากการตกรตะกอนโปรตีนด้วยเกลือแอมโมเนียมซัลเฟต ปริมาตร 47 มิลลิลิตร ปริมาณโปรตีน 447 มิลลิกรัม ผ่านลงในคอลัมน์ CM-Cellulose (2.6 X 29 เซนติเมตร) ที่ 4°C ล้างคอลัมน์ด้วย 0.1 M Tris-HCl pH 7.5 ด้วยอัตราการไหล 20 มิลลิลิตรต่อชั่วโมง จนค่า OD₂₈₀ เข้าใกล้ศูนย์ จากนั้นซั่งต่อด้วย 0.5 M NaCl ในบaffเฟอร์เดิม เก็บสารละลายนลอดละ 2 มิลลิลิตร หาความว่องไวของเอนไซม์ซุปเปอร์ออกไซด์ติสเมวเทส

เมื่อนำเออนไซม์ที่ได้จากคอลัมน์ CM-Cellulose ซึ่งมีความว่องไวของ SOD ผ่านมาแยก SOD โดยผ่านคอลัมน์ Sephadex G-75 พบร่วมกับโปรตีนภูเขาอโกมาเป็น 2 พีค คือพีคเล็กและพีคใหญ่ตามลำดับ ดังรูปที่ 8 โดยในพีคแรกซึ่งมีปริมาณโปรตีนอยู่น้อยพบว่ามีความว่องไวของ SOD น้อยด้วย ส่วนในพีคหลังซึ่งมีปริมาณโปรตีนสูงพบว่ามีความว่องไวของ SOD มากตามไปด้วยดังรูปที่ 8 และพบว่ามีความว่องไวของ SOD 380 หน่วย มีปริมาณโปรตีน 16 มิลลิกรัม ความว่องไวจำเพาะลดลงเหลือเพียง 23.8 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีน มีความบริสุทธิ์ลดลงเหลือ 0.3 เท่า ดังตารางที่ 7

เมื่อนำ SOD ที่ได้จากคอลัมน์ Sephadex G-75 ซึ่งมีความว่องไวของ SOD สูง เมื่อนำไปทำให้บริสุทธิ์ขึ้นโดยผ่านลงในคอลัมน์ CM-Cellulose อีกครั้ง พบร่วมกับโปรตีนภูเขาอโกมา ซึ่งความว่องไวของ SOD มีค่าเท่ากับ 86 หน่วย ปริมาณโปรตีน 0.6 มิลลิกรัม และค่าความว่องไวจำเพาะเพิ่มขึ้นเป็น 143.3 หน่วยต่อมิลลิกรัม ซึ่งมีค่าความบริสุทธิ์เพิ่มขึ้นเป็น 1.8 เท่า ดังตารางที่ 7



รูปที่ 8 การแยกเอนไซม์ซูปเปอร์ออกไซเดติสมิวเทสที่ได้จากคอลัมน์ CM-Cellulose โดยคอลัมน์ Sephadex G-75 ตามวิธีที่ 1

สารละลายน้ำที่มีซูปเปอร์ออกไซเดติสมิวเทสจากคอลัมน์ CM-Cellulose มีปริมาณโปรตีน 132 มิลลิกรัม ผ่านคอลัมน์ Sephadex G-75 (0.8 X 35 เซนติเมตร) ที่ 4°C ชะลอคอลัมน์ด้วย 0.1 M Tris-HCl pH 7.5 ด้วยอัตราการไหล 10 มิลลิลิตรต่อชั่วโมง เก็บสารละลายน้ำละ 1 มิลลิลิตร ติดตามค่าการดูดกลืนแสงที่ OD₂₈₀ และความว่องไวของเอนไซม์ซูปเปอร์ออกไซเดติสมิวเทสแต่ละหลอด

ในการปรับปรุงเพื่อที่จะให้การทำเอนไซม์ให้บริสุทธิ์ขึ้น ได้เปลี่ยนแปลงการทดลองโดยนำ S_3 ในขันของสารละลายหลังตกร่องด้วยเกลือแอมโมเนียมซัลเฟตอีมตัว 70% (S_3) มากำจัดเกลือออกด้วยการ dialyse โดยใช้ถุง dialysis (MWCF 12,000) พบว่าความว่องไวของ SOD ลดลงจาก 666 เป็น 443.2 หน่วยต่อกرام แต่ค่าความว่องไวจำเพาะสูงขึ้นจาก 29.4 เป็น 59.3 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีน เมื่อจากปริมาตรของ S_3 เพิ่มขึ้นหลังจากการ dialyze จึงต้องนำ S_3 ที่ได้มา ทำให้เข้มข้นขึ้นก่อนนำไปล้างคอลัมน์ โดยใช้ CM-Cellulose ดูดน้ำ พบว่าการใช้ CM-Cellulose ดูดน้ำเป็นระยะเวลาประมาณ 5 วัน ทำให้ค่าความว่องไวลดลงมากจาก 443 เหลือเพียง 64 หน่วยต่อกرام เท่านั้น และค่าความว่องไวจำเพาะลดลงครึ่งหนึ่งจาก 59.3 เหลือ 30.2 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีน และเมื่อพิจารณาค่าความบริสุทธิ์ 0.9 ซึ่งมีค่าน้อยกว่าในส่วนสารสกัดใบยางที่ไม่ได้ผ่านขั้นตอนการทำให้ SOD บริสุทธิ์ ซึ่งเท่ากับ 1 ในตารางที่ 8

เมื่อนำไปทำให้บริสุทธิ์ขึ้นโดยคอลัมน์ CM-Cellulose และทำให้เข้มข้นขึ้นโดยใช้ Amicon centriflo membrane cone แล้วนำไปทำให้บริสุทธิ์เพิ่มขึ้นโดยคอลัมน์ Sephadex G-50 พบว่าค่าความว่องไวจำเพาะสูงขึ้นกว่าตอนเริ่มต้นเพียง 2.2 เท่าและมี SOD เหลืออยู่เพียง 0.33% ดังตารางที่ 8

ตารางที่ 8 ผลการแยก SOD ให้เป็นหัวริบูนในขั้นตอนต่อๆ กัน

ส่วน	Total activity (Units)	Total protein (mg)	Specific activity	% Yield	Purification fold	U/g
S ₁	73,800	2,160	34.2	100	1	1,476
S ₂	61,600	1,500	41.1	83.5	1.2	1,232
P ₂	4,325	800	5.4	5.9	0.2	86.5
S ₃	33,300	1,132	29.4	45.1	0.9	666
S ₄	3,165	108	29.3	4.3	0.9	63.3
S ₅	150	1.2	125	0.2	3.7	3.0
S ₃ dialyze	22,161	374	59.3	30.0	1.7	443.2
S ₃ conc.	3,200	106	30.2	4.3	0.9	64
CM	320	11.2	28.6	0.4	0.8	6.4
centriflo	189	4	47.3	0.26	1.4	3.8
G-50	240	3.2	75	0.33	2.2	4.8

จากการทำให้โอนไนโตรปะปาร์คอกไซด์ติดสีเมทาเบสปริสทิกโดยวิธีที่ 1 นี้ เม็ดค่าความกว้างไจเพาเริ่มต้นก่อนการทำให้เปริสทิกมีค่าเป็น 34.2 หน่วยต่อมิลิลิลิตรและปรับตัวลง หลังจากผ่านขั้นตอนต่อๆ กัน แม้ว่าจะรักษาไว้ในชั้นเย็น 75 หน่วยต่อมิลลิลิตรจะลดลงเป็น 3.8 หน่วยต่อมิลลิลิตรและปรับตัวลง 2.2 หน่วยต่อมิลลิลิตรเมื่อเพิ่มอุณหภูมิเป็น 50 องศาเซลเซียส จึงแสดงให้เห็นว่า SOD ในไนโตรปะปาร์คอกไซด์ติดสีเมทาเบสปริสทิกได้ลดลง 0.33% จากรากแรกตัดไปยังพาราในขั้นตอนเริ่มต้น 50 องศาเซลเซียส

นอกจากนี้ ยังได้พยายามปรับเปลี่ยนการทดลองโดยนำ S_3 มาลดปริมาณโดยใช้ CM-Cellulose ดูดน้ำ ก่อนนำมาผ่านคอลัมน์ CM-Cellulose พบว่าการดูดน้ำออกโดยใช้ CM-Cellulose ทำให้ความว่องลดลงจาก 844 เหลือเพียง 363 หน่วยต่อกรัม และค่าความว่องไวจำเพาะลดลงจาก 51.5 เป็น 34.5 หน่วยต่อมิลลิกรัม เมื่อนำไปทำให้ SOD บรรลุที่เพิ่มขึ้นโดยนำมาผ่านคอลัมน์ CM-Cellulose 2 ครั้ง แล้วจะด้วยบัฟเฟอร์เดิมโดยในครั้งแรก ทำให้ค่าความว่องไวลดลงจาก 363 เป็น 217 หน่วยต่อกรัม และค่าความว่องไวจำเพาะลดลงจาก 34.5 เป็น 23.5 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีนตามลำดับ ดังตารางที่ 9

จากการนำ S_3 มาผ่านขั้นตอนต่าง ๆ กัน เช่น เอกเกลือออกและลดปริมาณเพื่อให้สารสกัดเข้มข้นก่อนทำการแยก SOD ต่อไปโดยคอลัมน์ CM-Cellulose จะเห็นว่าทำให้ความว่องไวลดลงอย่างมากและไม่สามารถทำให้ออนไซด์บริสุทธิ์ได้ดีกว่าการแยกโดยใช้สารละลาย S_3 ผ่านคอลัมน์ CM-Cellulose โดยตรงและเนื่องจาก S_3 เป็นส่วนของสารละลายซึ่งมีปริมาณมาก จึงได้ปรับปรุงโดยพยายามตากตะกอน SOD โดยใช้เกลือแอมโมเนียมโซเดียมซัลเฟตอิมตัว 80% เพื่อทำให้ SOD ตากตะกอนอยู่ในส่วนตะกอน P_3 แล้วจึงละลายตะกอนด้วยบัฟเฟอร์เดิมด้วยปริมาตรที่น้อยที่สุดแล้วจึงนำสารละลายที่ได้ (S_4) ไปทำให้บริสุทธิ์ขึ้นโดยคอลัมน์โครมาโตกราฟฟิต่อไป ดังวิธีที่ 2

ตารางที่ 9 ผลการแยก SOD ให้เป็นส่วนในชั้นต่อนต่างๆ

ส่วน	Total activity (Units)	Total protein (mg)	Specific activity	% Yield	Purification fold	U/g
S ₁	45,864	1,110	41.3	100	1	1,835
S ₂	23,086	572	40.4	50.3	0.98	923
P ₂	5,400	126	42.9	11.8	1.04	216
S ₃	21,105	410	51.5	46.0	1.25	844
S ₄	2,976	122	24.4	6.5	0.59	119
S ₃ conc.	9,075	263	34.5	19.8	0.84	363
CM	5,434	231	23.5	11.8	0.57	217

จากการกรองไนโตรบูโรครัวชา “ไซด์ติสเมว่าเทสปริสุทธร์” 1 ลิตร ได้ยารักษาความชื้นกรัมละ 0.57 กะรัม ค่าความชื้นของยา 41.3% หน่วย ต่อมิลลิกรัมในปริมาณ หลังจากผ่านชั้นต่อนต่างๆ มีความชื้นอยู่ 23.5 หน่วย ต่อมิลลิกรัมในปริมาณ 0.57 หน่วย ค่าปริมาณยาในปริมาณเดียวกัน 0.57 หน่วย ได้รับออกไซด์ติสเมว่าเทส 11.8% จากการกรองไนโตรบูโรครัวชาในชั้นต่อนเดียว 25 กะรัม

3.4.2 ผลการทำให้ SOD บริสุทธิ์ขึ้นโดยการตกรตะกอนโปรตีนด้วยเกลือแอมโมเนียมชัลเฟต ตามวิธีที่ 2

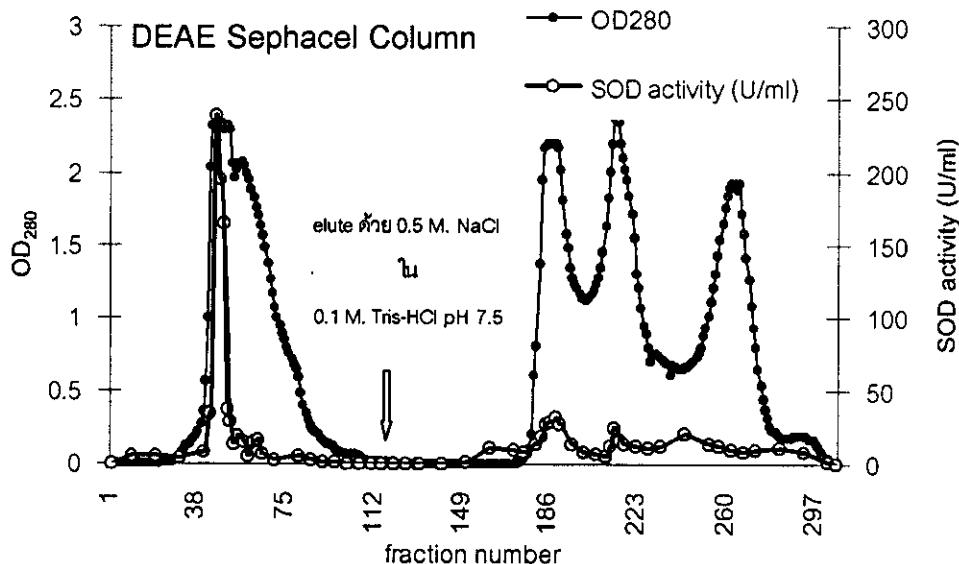
ความว่องไวเริ่มต้นของสารสกัดใบยางเท่ากับ 1,253 หน่วยต่อกรัม เมื่อทำการตกรตะกอน SOD ด้วยเกลือแอมโมเนียมชัลเฟตให้มีความอิมตัวเป็น 40% พぶว่าในส่วน S_2 มีความว่องไวของ SOD สูงถึง 63% (783 หน่วยต่อกรัม) มีปริมาณโปรตีนซึ่งละลายอยู่ 30.9% (114 มิลลิกรัม) และมีความบริสุทธิ์เพิ่มขึ้นจากเดิม 2 เท่า เมื่อทำการตกรตะกอน SOD ด้วยเกลือแอมโมเนียมชัลเฟต 80% พぶว่าความว่องไวของ SOD กระจายอยู่ทั้งในส่วน S_3 และตกรตะกอน P_3 (ที่เมื่อนำไปละลายแล้วเรียกว่า S_4) เท่ากับ 488 และ 284 หน่วยต่อกรัม ตามลำดับ ความว่องไวจำเพาะในส่วน S_3 มีค่าสูงกว่าในส่วน S_4 ถึง 14 เท่า คือ 1,209 และ 73.4 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีน ตามลำดับ แต่เมื่อพิจารณาปริมาณโปรตีนของทั้ง S_3 และ S_4 พบว่ามีปริมาณโปรตีนเท่ากับ 10.1 และ 96.6 มิลลิกรัม ตามลำดับ

ในการทดลองนี้เลือก S_4 มาแยก SOD ให้บริสุทธิ์ยิ่งขึ้นแทนที่จะเป็น S_3 เพราะจากการทดลองเบื้องต้นทำให้ทราบว่าค่าความว่องไวสูงใน S_3 นั้น อาจเนื่องมาจากการตกรตะกอนได้ไม่ดีถูกกำจัดออก ทำให้ดูเหมือนมีความว่องไวสูงเกิน ความเป็นจริง จึงเลือกนำส่วน S_4 มาทำให้บริสุทธิ์ขึ้นโดยผ่าน colloidal DEAE-Sephadex อะด้วยบัฟเฟอร์เดิม พぶว่าโปรตีนถูกชะออกมากเป็น 2 ช่วง ที่มีขนาดไม่เท่ากัน โดยช่วงแรกมีขนาดเล็กและช่วงหลังมีขนาดใหญ่ พบว่าความว่องไวส่วนใหญ่อยู่ในช่วงแรกซึ่งมีค่าเท่ากับ 30 หน่วยต่อกรัม และมีความบริสุทธิ์เท่ากับ 0.2 เท่า เมื่ออะด้วย 0.5 M NaCl ในบัฟเฟอร์เดิม พぶว่าโปรตีนถูกชะออกมากเป็น 3 พีคที่มีขนาดเท่า ๆ กัน ซึ่งมีความว่องไวน้อยมาก รูปที่ 9 จึงนำหลอดที่มีความว่องไวสูงจาก colloidal DEAE-Sephadex มาทำให้บริสุทธิ์ขึ้นด้วย colloidal Sephadex G-100 พぶว่าโปรตีนถูกชะออกมากเป็น 2 พีคที่มีขนาดไม่เท่ากัน ประกอบด้วย 1 พีคใหญ่และ 1 พีคเล็กตามลำดับ รูปที่ 10 ความว่องไวในพีคแรกเท่ากับ 8.8 หน่วยต่อกรัม และมีความบริสุทธิ์เพิ่มขึ้นเป็น 1.6 เท่า ดังตารางที่ 10

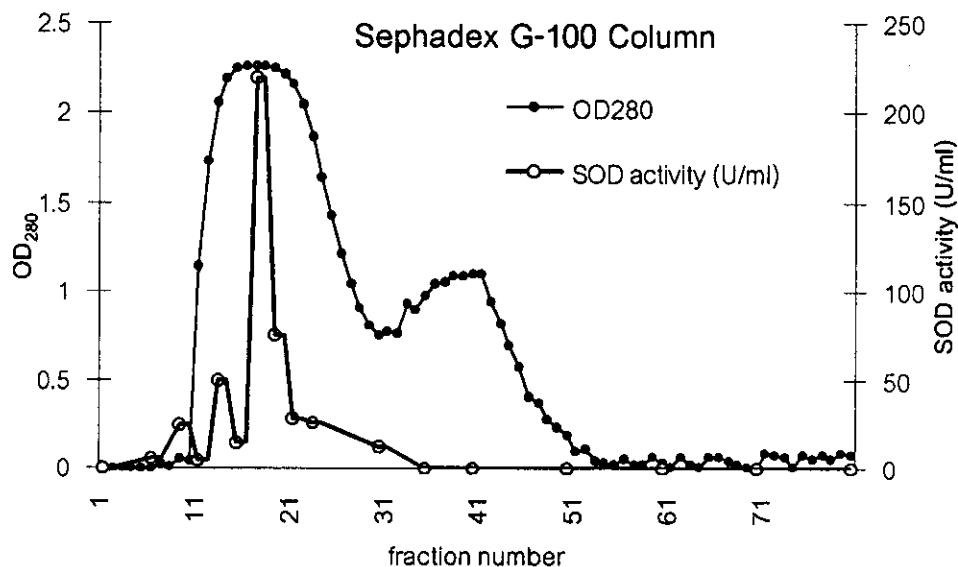
ตารางที่ 10 ผลการแยก SOD ให้เป็นสูตรคิวไนท์นตอนต่างๆ

ส่วน	Total activity (Units)	Total protein (mg)	Specific activity	% Yield	Purification fold	U/g
S ₁	31,320	369	84.9	100	1	1,253
S ₂	19,570	114	171.7	62.5	2.0	783
P ₂	3,600	212	17.0	11.5	0.2	144
S ₃	12,208	10.1	1,209	39.0	14.2	488
S ₄	7,112	96.9	73.4	22.7	0.9	284
DEAE	750	44	17.0	2.4	0.2	30
G-100	220	1.6	137.5	0.7	1.6	8.8

จากการทำให้เย็นไครอโนบล็อกออกไซด์ตีสมิวนาเทสบริสก์โดยวิธีที่ 2 นี้ เมื่อถอดค่าความกว้างของจานเพาะเริ่มน้ำทันทีที่หัวเข้าไปในน้ำเย็น 84.9 หน่วยต่อมลิกิกรัมโปรดตีน หลังจากผ่านน้ำเย็นตอนต่างๆ มีความกว้างของจานเพาะเพิ่มขึ้นเป็น 137.5 หน่วย ต่อมลิกิกรัมโปรดตีน เมื่อความกว้างสูงเพิ่มขึ้น 1.6 เท่า ได้รูปเป็นรูปซูการ์ฟอร์ม 0.7% จากการทดสอบในระยะเวลาในทดลองเริ่มน้ำเย็น 25 gramm



รูปที่ 9 การแยกเนื้อไซม์ซูปเปอร์ออกไซด์ดิสมิวเทสจากสารสกัดใบบียง ที่ได้จากการตกละภากอนโปรตีนด้วยเกลือแอมโมเนียมชัลเฟตที่มีความ�ิมตัว 40-80% โดยคอลัมน์ DEAE-Sephadex ตามวิธีที่ 2 (น้ำหนักใบบียงสด 25 กรัม) สารสกัดซูปเปอร์ออกไซด์ดิสมิวเทสที่ได้จากการตกละภากอนโปรตีน ด้วยเกลือแอมโมเนียมชัลเฟต ปริมาตร 14 มิลลิลิตร มีปริมาณโปรตีน 96.6 มิลลิกรัม ผ่านลงในคอลัมน์ DEAE-Sephadex (2 X 29 เซนติเมตร) ที่ 4°C ล้างคอลัมน์ด้วย 0.1 M Tris-HCl pH 7.5 ด้วยอัตราการไหล 20 มิลลิลิตรต่อชั่วโมง จนค่า OD₂₈₀ มีค่าเข้าใกล้ศูนย์ จากนั้นจะต่อด้วย 0.5 M NaCl ในบัฟเฟอร์เดิม เก็บสารละลายนหลอดละ 2 มิลลิลิตร หาความกว้างไวยของซูปเปอร์ออกไซด์ดิสมิวเทสในแต่ละหลอด



รูปที่ 10 การแยกเนื้อไซม์ซูปเปอร์ออกไซด์ดิสมิวเทสจากสารละลายโปรตีนพิคที่ได้จากคอลัมน์ DEAE-Sephacel โดยคอลัมน์ Sephadex G-100 (น้ำหนักใบอย่างสด 25 กรัม)

ซูปเปอร์ออกไซด์ดิสมิวเทสจากคอลัมน์ DEAE-Sephacel มีปริมาณโปรตีน 44 มิลลิกรัม ผ่านลงคอลัมน์ Sephadex G-100 (0.8×44 เซนติเมตร) ที่ 4°C ชะลอคอลัมน์ด้วย 0.1 M Tris-HCl, pH 7.5 ด้วยอัตราการไหล 10 มิลลิลิตรต่อชั่วโมง เก็บสารละลายหลอดละ 1 มิลลิลิตร ติดตามการดูดกลืนแสงที่ OD₂₈₀ และความกว้างไวยของเนื้อไซม์ซูปเปอร์ออกไซด์ดิสมิวเทสแต่ละหลอด

3.9.3 การหาความว่องไวของเอนไซม์โดยใช้ cytochrome c

การทำให้เอนไซม์บิสุทธิ์ขึ้นโดยวิธีที่ 1 และ 2 พบร่วมกับมีการกำจัดโปรตีนอื่น ๆ ออกไปได้มากพอสมควร แต่ความว่องไวจำเพาะของเอนไซม์ไม่ได้สูงขึ้นมากนัก ทั้งนี้อาจเป็นเพราะเอนไซม์เสียสภาพทางธรรมชาติระหว่างขั้นตอนการทำให้บิสุทธิ์โดยเฉพาะเมื่อใช้ใบยางเริ่มน้อยเพียง 25 กรัม จึงได้ทำการทดลองตามวิธีที่ 2 ขั้น โดยเพิ่มปริมาณใบยางเป็น 100 กรัม และเลือกเก็บเฉพาะหลอดที่มีความว่องไวสูงมาทำให้บิสุทธิ์ขึ้นต่อไป ซึ่งพบว่าเมื่อผ่าน SOD ลงในคอลัมน์ DEAE-Sephacel การแยกโปรตีน แยกได้ไม่ดีเท่ากับเมื่อใช้ใบยางเพียง 25 กรัม ดังรูปที่ 11 และเมื่อนำไปผ่านคอลัมน์ Sephadex G-100 การแยกเอนไซม์ก็ยังไม่ดี ดังรูปที่ 12 เมื่อเทียบกับการทดลองที่ใช้ใบยาง 25 กรัมในรูปที่ 10 แต่เมื่อพิจารณาผลการแยกในตารางที่ 11 จะพบว่า ความบิสุทธิ์ของ SOD ที่ได้จากคอลัมน์ DEAE-Sephacel และ Sephadex G-100 จะสูงขึ้นเมื่อเทียบกับตารางที่ 10 โดยเอนไซม์ในขั้นตอนคอลัมน์ Sephadex G-100 คอลัมน์ มีความบิสุทธิ์สูงขึ้นเป็น 2 เท่า

การทำให้เอนไซม์บิสุทธิ์ขึ้นโดยวิธีที่ 2 พบร่วม ความว่องไวของเอนไซม์อยู่ใน S_3 มากกว่าใน S_4 ทั้ง ๆ ที่มีโปรตีนน้อยกว่า S_4 ดังตารางที่ 10 และการที่พบว่าเมื่อต้มสารสกัดที่ 100°C เป็นเวลานาน 2 ชั่วโมง แต่ยังคงมีความว่องไวของเอนไซม์อยู่สูงถึง 45% ทำให้คิดว่าความว่องไวที่หากการใช้วิธี NBT อาจให้ผลที่สูงเกินจริง อาจมีสาเหตุน้ำหนักโมเลกุลต่ำซึ่งมีผลต่อการวิเคราะห์ปนอยู่ด้วย จึงได้เปลี่ยนมาใช้วิธี cytochrome c จากตารางที่ 12 การหาความว่องไวของ SOD โดยใช้วิธีที่ 2 (cytochrome c method) นี้ จะให้ค่าความบิสุทธิ์เพิ่มขึ้นถึง 58 เท่า ซึ่งสูงกว่าวิธี NBT ถึง 20 เท่า

ตารางที่ 11 ผลการแยก SOD ให้เป็นส่วนๆ ในขั้นตอนต่อๆ กัน (NBT method)

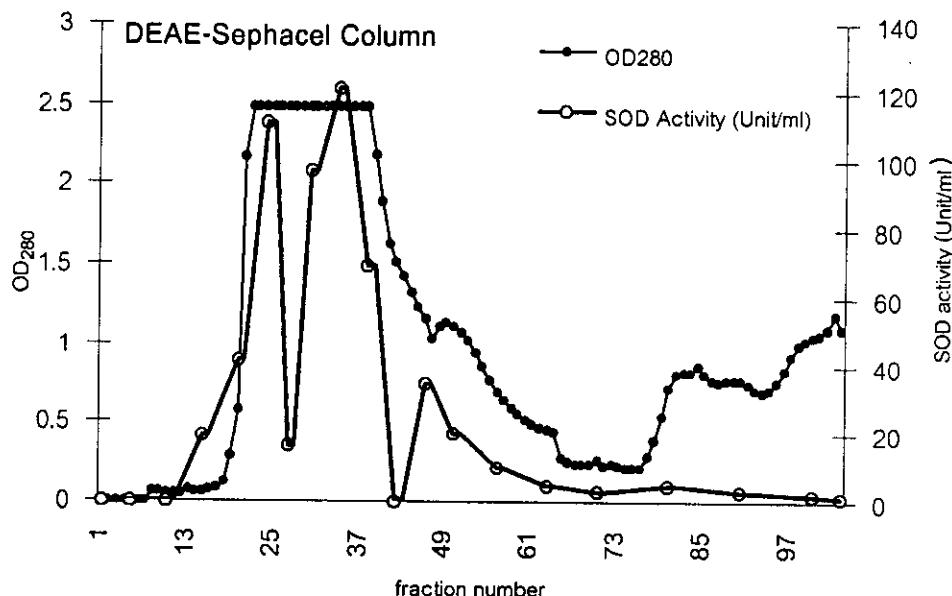
ตัวอย่าง	Total activity (Units)	Total protein (mg)	Specific activity	% Yield	Purification fold	U/g
S ₁	37,030	2,024	18.3	100	1	370.3
S ₄	11,106	405	27.4	30	1.5	111.1
DEAE	106	3.3	32	0.3	1.7	106.0
G-100	16	0.28	57.1	0.04	3.1	1.6

จากการทำให้เขอนไหมูบะปอร์ออกไซด์ติดสิ่นว่า夷าทรีสูตร์โดยวิธีที่ 2 นี้ เมื่อยกค่าความว่องไวจำเพาะเริ่มต้นก่อนการทำให้เป็นสีเหลืองเป็น 18.3 หน่วยต่อมิลลิกรัมไปร์ตัน หลังจากผ่านขั้นตอนต่อๆ กัน แม้ว่าความว่องไวจำเพาะเพิ่มขึ้นเป็น 57.1 หน่วย ต่อมิลลิกรัมไปร์ตัน มีความปริมาณที่เพิ่มขึ้น 3.1 เท่า ตัวอยูบะปอร์ออกไซด์ติดสิ่นว่า夷าทรีสูตร์เพียง 0.04% จากการตัดในเย็นพาราในตอนเริ่มต้น 100 กรัม

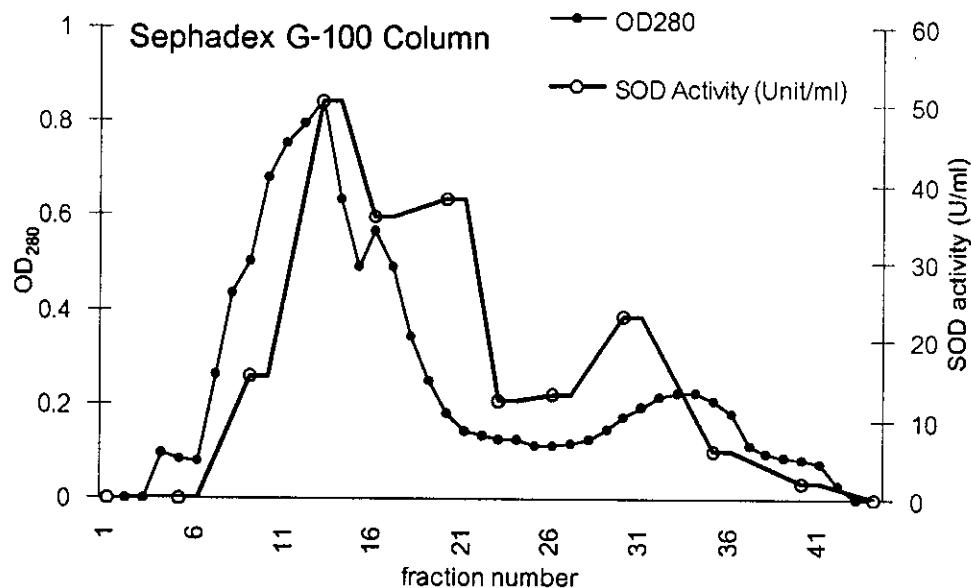
ตารางที่ 12 ผลการแยก SOD ให้เป็นส่วนๆ ในขั้นตอนต่อๆ กัน (cytochrome c method)

ส่วน	Total activity (Units)	Total protein (mg)	Specific activity	% Yield	Purification fold	U/g
S ₁	9,660	2,024	4.7	100	1	96.6
S ₄	3,063	405	7.6	31.7	1.6	30.6
DEAE	266	3.3	80.0	2.8	17.0	26.6
G-100	77	0.28	275.0	0.8	58.0	0.77

จากการทำให้อ่อนน้ำซุปเปอร์ออกไซด์ต้านมิวแทนสบีสูตรโดยวิธีที่ 2 นี้ เมื่อถูกต่ำค่าความกรองไว้เพาะเชื้อในกระถางทำให้ปริมาณรีซิมค่าเป็น 4.7 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีน หลังจากผ่านขั้นตอนต่อๆ กัน มีความกรองไว้เพาะเพิ่มขึ้นเป็น 275.0 หน่วย ต่อมิลลิกรัมโปรตีน มีความปริมาณรีซิมเพิ่มขึ้น 58.0 หน่วยไปครึ่อยาก็ได้ต้านมิวแทนสบีเพียง 0.8% จากการถักตัวประมาณพาราในขณะเริ่มต้น 100 กรัม



รูปที่ 11 การแยกเอนไซม์คุปเปอร์ออกไซด์ดิสมิวเทสจากสารสกัดใบบียง ที่ได้จากการตกลงกันโปรตีนด้วยเกลือแอมโมเนียมซัลเฟตที่มีความ�มตัว 40-80% โดยคอลัมน์ DEAE-Sephadex ตามวิธีที่ 2
สารสกัดคุปเปอร์ออกไซด์ดิสมิวเทสที่ได้จากการตกลงกันโปรตีน ด้วยเกลือแอมโมเนียมซัลเฟต ปริมาตร 14 มิลลิลิตร มีปริมาณโปรตีน 96.6 มิลลิกรัม ผ่านลงในคอลัมน์ DEAE-Sephadex (2 X 29 เซนติเมตร) ที่ 4°C ล้างคอลัมน์ด้วย 0.1 M Tris-HCl pH 7.5 ด้วยอัตราการไหล 20 มิลลิลิตรต่อชั่วโมง จนค่า OD₂₈₀ มีค่าเข้าใกล้ศูนย์ จากนั้นชำระต่อด้วย 0.5 M NaCl ในบัฟเฟอร์เดิม เก็บสารละลายหลอดละ 2 มิลลิลิตร หากความว่องไวของคุปเปอร์ออกไซด์ดิสมิวเทสในแต่ละหลอด



รูปที่ 12 การแยกเอนไซม์ซุปเปอร์ออกไซด์ติสมิวเทสจากสารละลายน้ำตีนพืคที่ได้จากการ柱ลัม DEAE-Sephacel โดยคอลัมน์ Sephadex G-100

ซุปเปอร์ออกไซด์ติสมิวเทสจากคอลัมน์ DEAE-Sephacel มีปริมาณโปรตีน 3.3 มิลลิกรัม ผ่านลงคอลัมน์ Sephadex G-100 (0.8 X 44 เซนติเมตร) ที่ 4°C ของคอลัมน์ด้วย 0.1 M Tris-HCl, pH 7.5 ด้วยอัตราการไหล 10 มิลลิลิตรต่อชั่วโมง เก็บสารละลายน้ำด้วย 1 มิลลิลิตร ติดตามการดูดกลืนแสงที่ OD₂₈₀ และความว่องไวของเอนไซม์ ซุปเปอร์ออกไซด์ติสมิวเทสในแต่ละหลอด

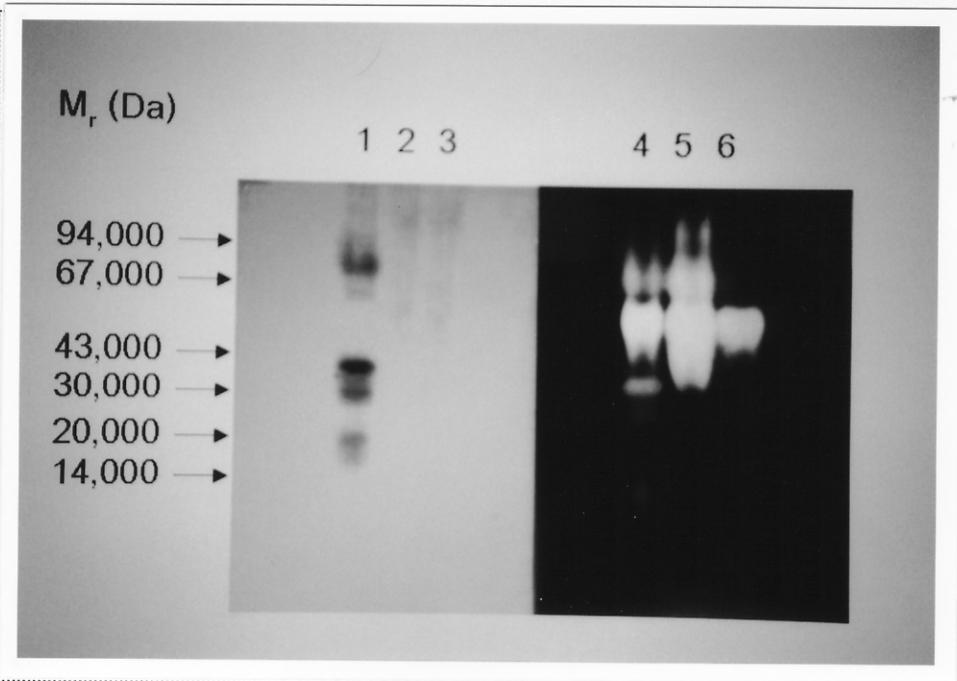
3.5 ความบริสุทธิ์ของ SOD ที่แยกได้

แม้ว่า SOD ที่แยกได้จะมีความบริสุทธิ์สูงขึ้นถึง 58 เท่า โดยวิธี cytochrome c แต่เมื่อนำ SOD ที่แยกได้จากคอลัมน์ Sephadex G-100 ไปตรวจสอบความบริสุทธิ์โดยการทำ ND-PAGE และ SDS-PAGE แล้วทำการย้อมโปรตีนและความว่องไวของเอนไซม์ SOD ตามหัวข้อ 2.10.3 จะพบว่าเอนไซม์ที่แยกได้ยังมีโปรตีนปนอยู่หลายแถบ ดังรูปที่ 13 และ 14

3.6 น้ำหนักโมเลกุลของ SOD ที่แยกได้จากใบยางพารา

ในการหาน้ำหนักโมเลกุลของ SOD ที่แยกได้จากใบยางพาราใน 3.4.2 โดยการใช้ ND-PAGE และ SDS-PAGE และมีโปรตีนมาตรฐานขนาดต่าง ๆ อุญจัดวาย พบว่า SOD ที่แยกได้มีขนาดน้ำหนักโมเลกุล 137,088, 88,920 และ 56,104 ดาลตันจากการใช้ ND-PAGE และเมื่อใช้ SDS-PAGE น้ำหนักโมเลกุลของ SOD ที่ได้คือ 71,614, 47,643 และ 16,069 ดาลตัน ตามลำดับ ดังรูปที่ 13, 14, 15 และ 16

นอกจากนี้พบว่า SOD ที่สกัดได้จากใบยางเมื่อนำไปทำปฏิกิริยากับ KCN ความเข้มข้น 266 mM ค้างคืนที่ 4°C ก่อนนำไปแยกโดย ND-PAGE และย้อมด้วย NBT พบว่า SOD มีความทนต่อ KCN สูงมาก ดังรูปที่ 17 และ SOD ที่แยกได้จากคอลัมน์โครมาโตกราฟี G-100 เมื่อนำไปทำ SDS-PAGE โดยมีและมี β -mercaptoethanol ใน Sample buffer พบร้า β -mercaptoethanol ทำให้แถบของ SOD มีขนาดเล็กลงกว่า เมื่อไม่มี β -mercaptoethanol และ SOD ที่ผสานกับกับ 8 M Urea ในอัตราส่วน 1 : 1 นั้น ไม่ทำให้แถบของ SOD ขนาดเล็กลง



รูปที่ 13 โปรตีน และ SOD ในโพลิอะคริลาไมด์เจลอิเล็กtroฟอร์ซิสแบบ ND-PAGE

ของ SOD ที่ผ่านการทำให้บริสุทธิ์โดยคอลัมน์ Sephadex G-100 ตามวิธีที่ 2
ແກวที่ 1 สารละลายโปรตีนมาตรฐานชนิด LMW

ແກวที่ 2,3 สารละลาย SOD พีคที่ได้จากการคอลัมน์ Sephadex G-100 มีโปรตีน 10 μg

ແກวที่ 4 สารละลายโปรตีนมาตรฐานชนิด LMW

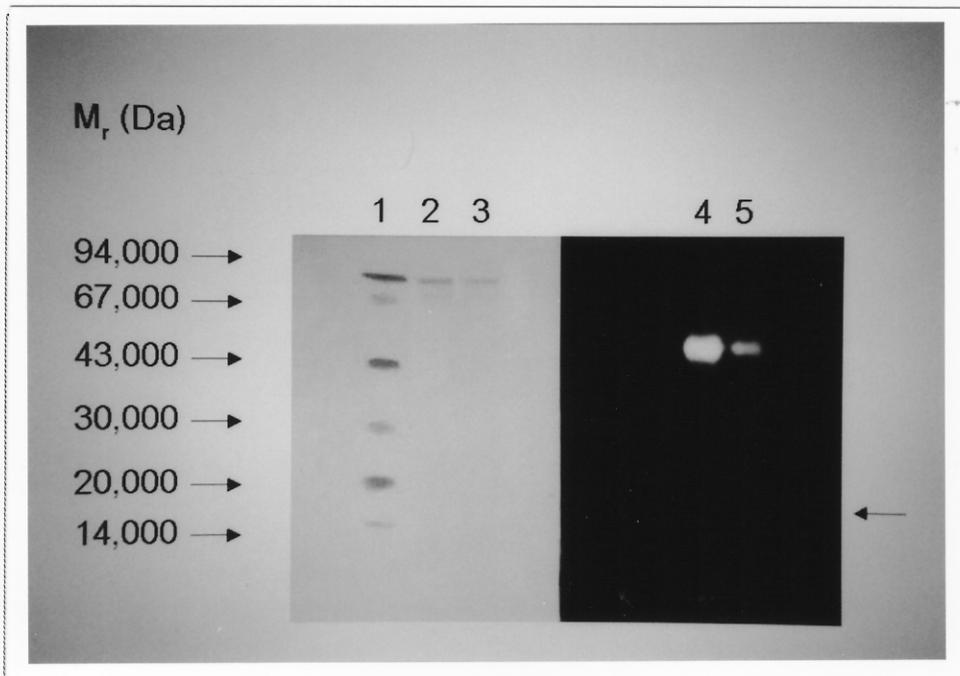
ແກวที่ 5 สารละลาย SOD พีคที่ได้จากการคอลัมน์ Sephadex G-100 มีโปรตีน 3 μg

ແກวที่ 6 สารละลาย SOD พีคที่ได้จากการคอลัมน์ Sephadex G-100 ซึ่งเจือจาก 10 เท่ามี

โปรตีน 0.3 μg

ແກวที่ 1-3 ย้อมโปรตีนแบบคูแมชีบลู

ແກวที่ 4-6 ย้อม SOD โดยใช้ NBT



รูปที่ 14 โปรตีน และ SOD ในโพลิอะคริลาไมด์เจลอิเล็กโทรฟอร์ซิสแบบ SDS-PAGE

ของ SOD ที่ผ่านการทำให้บริสุทธิ์โดยคอลัมน์ Sephadex G-100 ตามวิธีที่ 2

ແກวที่ 1 สารละลายโปรตีนมาตรฐานชนิด LMW

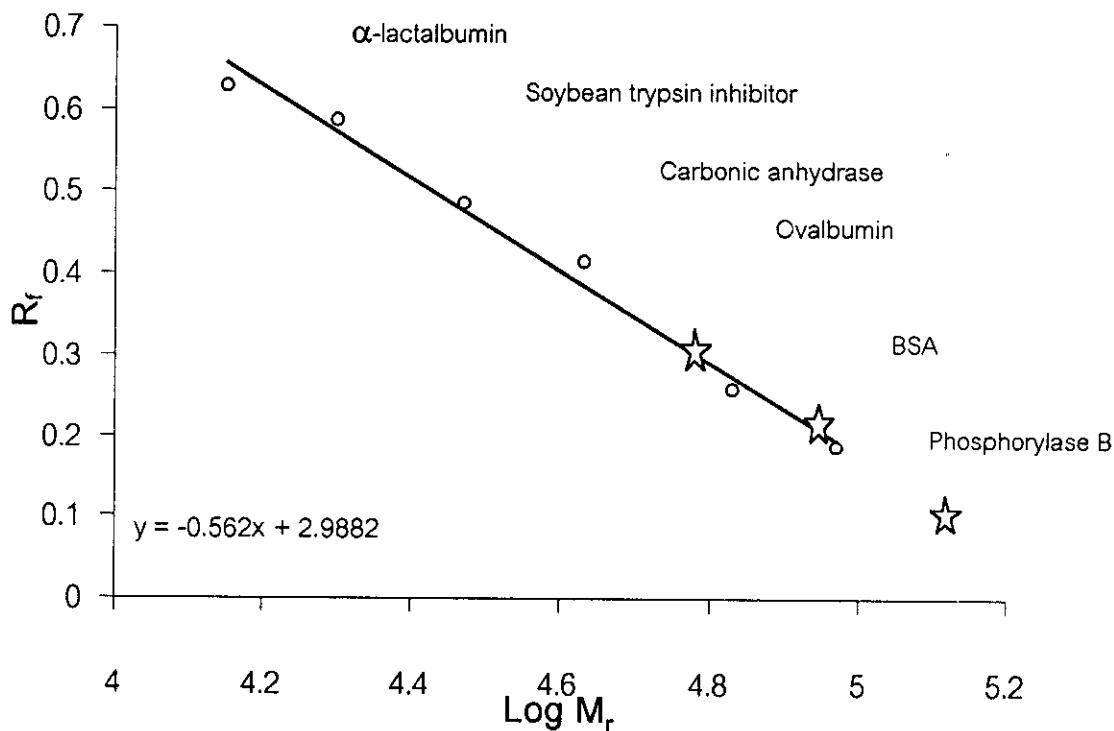
ແກวที่ 2,3 สารละลาย SOD พีคที่ได้จากคอลัมน์ Sephadex G-100 มีโปรตีน 10 μg

ແກวที่ 4 สารละลาย SOD พีคที่ได้จากคอลัมน์ Sephadex G-100 มีโปรตีน 1 μg

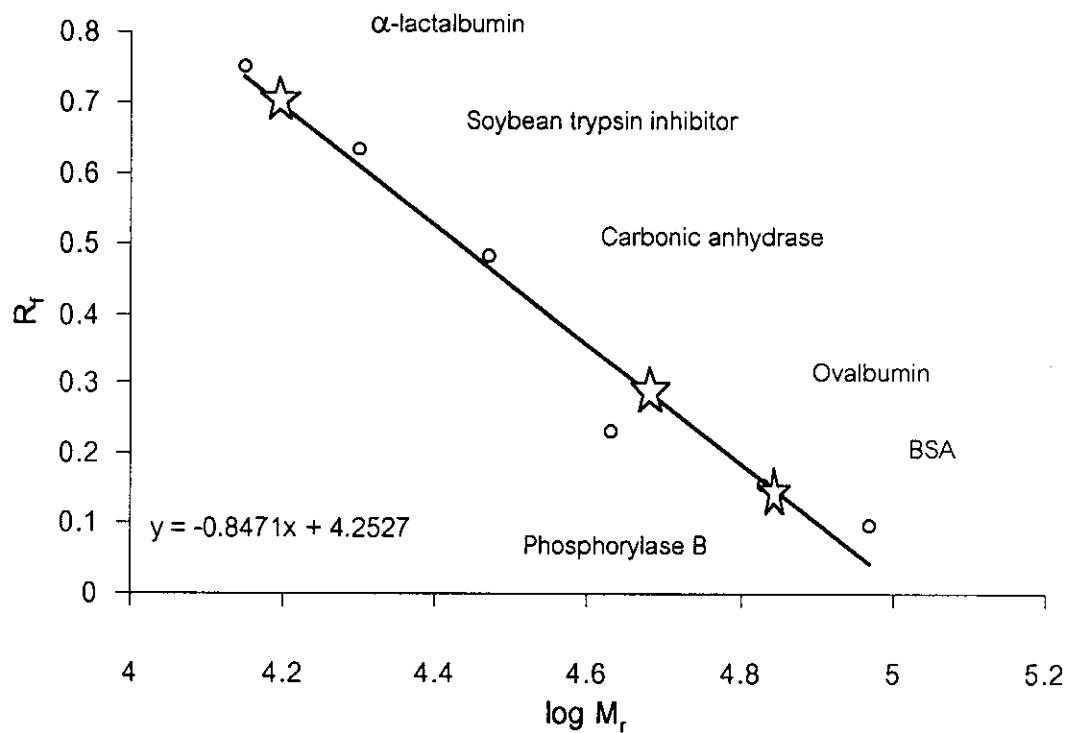
ແກวที่ 5 สารละลาย SOD พีคที่ได้จากคอลัมน์ Sephadex G-100 มีโปรตีน 0.5 μg

ແກวที่ 1-3 ย้อมโปรตีนแบบคุณาชีบลู

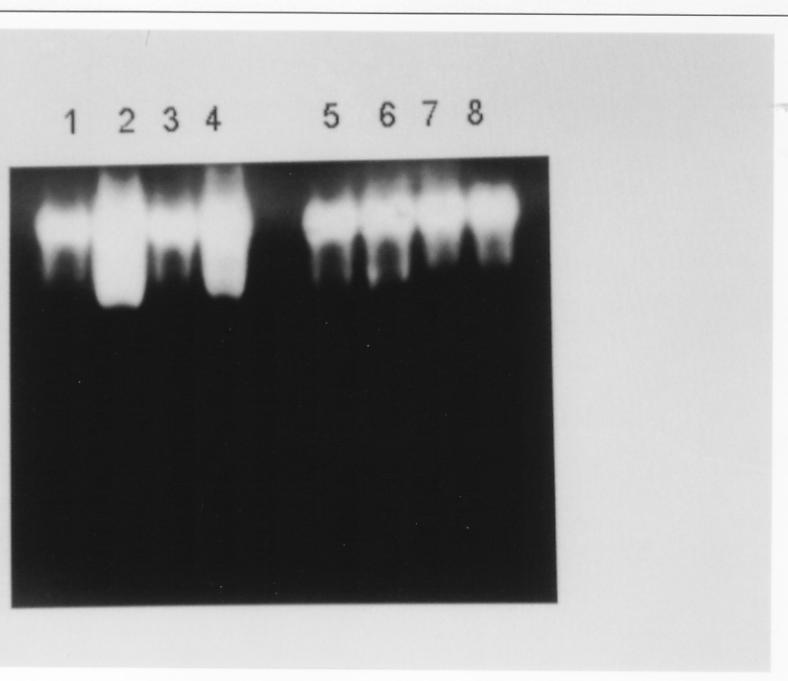
ແກวที่ 4-5 ย้อม SOD โดยใช้ NBT



รูปที่ 15 กราฟมาตรฐานการหาหนันก์โมเลกุลของ SOD ที่ผ่านการทำให้บวสุทธิ์จากคอลัมน์ Sephadex G-100 โดยโพลีอะคริลามิดเจลอะลีก์โกรฟอร์ซแบบ ND-PAGE โดย plot ระหว่าง $\text{Log } M_r$ ของโปรตีนมาตรฐานและ R_f ซึ่งเป็นค่าการเคลื่อนที่สัมพัทธ์ของโปรตีนมาตรฐานแต่ละชนิด; โดย \star แทนหนันก์โมเลกุลของ SOD เมื่อเปรียบเทียบกับโปรตีนมาตรฐาน



รูปที่ 16 กราฟมาตรฐานการน้ำหนักโมเลกุลของ SOD ที่ผ่านการทำให้บริสุทธิ์จากคอลัมน์ Sephadex G-100 โดยโพลีอะคริลามิดเจลอิเล็กโทรforeชิสแบบมี SDS โดย plot ระหว่าง $\log M_r$ ของโปรตีนมาตรฐานและ R_f ซึ่งเป็นค่าการเคลื่อนที่สัมพัทธิ์ของโปรตีนมาตรฐานแต่ละชนิด; โดย \star แทนน้ำหนักโมเลกุลของ SOD เมื่อเปรียบเทียบกับโปรตีนมาตรฐาน



รูปที่ 17 SOD ในโพลีอะคริลาไมด์เจลอิเล็กโทรฟอร์ซิสแบบ ND-PAGE ซึ่งมี KCN ของ S₁ และ SOD ที่ผ่านการทำให้บริสุทธิ์โดยคอลัมน์ Sephadex G-100 ตามวิธีที่ 2 โดยผสม SOD 10 μl + Sample buffer 10 μl และ KCN 800 mM 10μl ตั้งค้างคืน ก่อนนำมาแยกโดย ND-PAGE เปรียบเทียบกับ SOD 10 μl + Sample buffer 20 μl แล้วย้อม SOD ด้วย NBT

ແຄวที่ 1 สารสกัด SOD จากใบยางพาราซึ่งเจือจาก 10 เท่ามีปริมาณโปรตีน 1 μg

ແຄวที่ 2 สารสกัด SOD จากใบยางพารา มีโปรตีน 10 μg

ແຄวที่ 3 สารสกัด SOD จากใบยางพาราเจือจาก 10 เท่าซึ่งมี KCN

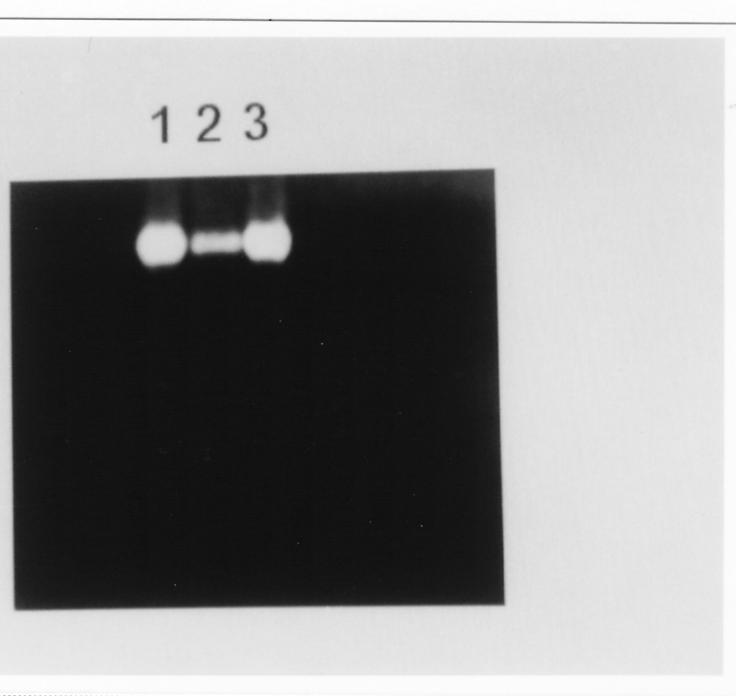
ແຄวที่ 4 สารสกัด SOD จากใบยางพาราซึ่งมี KCN

ແຄวที่ 5 สารละลาย SOD พีคที่ได้จากคอลัมน์ Sephadex G-100 เจือจาก 10 เท่ามีโปรตีน 0.1 μg

ແຄวที่ 6 สารละลาย SOD พีคที่ได้จากคอลัมน์ Sephadex G-100 มีโปรตีน 1 μg

ແຄวที่ 7 สารละลาย SOD พีคที่ได้จากคอลัมน์ Sephadex G-100 ซึ่งมี KCN

ແຄวที่ 8 สารละลาย SOD พีคที่ได้จากคอลัมน์ Sephadex G-100 เจือจาก 10 เท่าซึ่งมี KCN



รูปที่ 18 SOD ในโพลีอะคริลาไมด์เจลอิเล็กโทรฟอร์เซสแบบ SDS-PAGE ซึ่งมี β -mercaptoethanol ของ SOD ที่ผ่านทำให้บริสุทธิ์ โดยคอลัมน์ Sephadex G-100 วิธีที่ 2 ซึ่งมีปริมาณโปรตีน $0.6 \mu\text{g}$ โดยผสม SOD กับ Sample buffer ที่มีและไม่มี β -mercaptoethanol ส่วนกรณีของ 4 M Urea นั้นใช้ SOD ผสมกับ 8 M Urea ในอัตราส่วน 1 : 1
 แกลที่ 1 ไม่มี β -mercaptoethanol
 แกลที่ 2 มี β -mercaptoethanol
 แกลที่ 3 มี 4 M Urea
 แกลที่ 1-3 ย้อม SOD โดยใช้ NBT

3.7 ผลการศึกษาสมบัติของ SOD

3.7.1 ผลของอุณหภูมิต่อความว่องไวของ SOD

เมื่อนำ SOD ในสารสกัดใบยางหลังจากขั้นตอนการทำให้บริสุทธิ์ขึ้นโดยคอลัมน์ Sephadex G-100 (partially purified enzyme, PPE) มาอุ่นให้ร้อนถึงอุณหภูมิต่าง ๆ เป็นเวลา 30 นาทีก่อนทำการวิเคราะห์ มีผลทำให้ความว่องไวของ SOD ลดลงจาก 363 ± 82 หน่วยต่อมิลลิลิตร เป็น 343 ± 28 หน่วยต่อมิลลิลิตร คิดเป็น 94% ของความว่องไวเริ่มต้น ณ อุณหภูมิ 30°C เมื่อเพิ่มอุณหภูมิขึ้น พบร่วมกับความว่องไวของเอนไซม์ก็ยิ่งลดลง เช่นที่ 40°C ความว่องไวลดลงเหลือ 308 หน่วยต่อมิลลิลิตร หรือคิดเป็น 85% ของความว่องไวเริ่มต้น และความว่องไวลดลงอีกหากอุ่นที่ 60 , 80°C และเมื่อต้มที่อุณหภูมน้ำเดือด 100°C พบร่วมกับความว่องไวลดลงเหลือ 72, 69 และ 62% ของความว่องไวเริ่มต้น ตามลำดับ ดังตารางที่ 13

3.7.2 ผลการต้มเอนไซม์ SOD

เมื่อต้ม SOD จากสารสกัดใบยางที่ผ่านคอลัมน์ Sephadex G-100 นาน 30 นาที พบร่วมกับความว่องไวของ SOD ลดลงเพียง 38% (ตารางที่ 13) จึงอยากรทราบว่าต้องต้มนานเท่าใด จึงจะทำลาย SOD ได้ จึงนำ SOD จากสารสกัดใบยางที่ผ่านคอลัมน์ Sephadex G-100 ซึ่งมีความว่องไว 380 ± 10 หน่วยต่อมิลลิลิตร มาต้มในน้ำเดือดในช่วงเวลาต่าง ๆ กัน จนถึง 2 ชั่วโมง พบร่วมกับความว่องไวของ SOD ที่ต้มนาน 2 ชั่วโมง ลดลงเกินครึ่งเหลือเพียง 45% ดังตารางที่ 14

ตารางที่ 13 ผลของอุณหภูมิต่อ SOD activity ในส่วนสารสกัด

อุณหภูมิ ($^{\circ}\text{C}$)	SOD activity (U/ml)	%
Control	363 \pm 82	100
อุณหภูมิห้อง (30°C)	343 \pm 28	94
40	308 \pm 38	85
60	263 \pm 80	72
80	249 \pm 56	69
100	226 \pm 45	62

ค่าเฉลี่ยความกว้างไว \pm SD ของ SOD ที่อุ่น ณ อุณหภูมิต่าง ๆ กันเป็นเวลา 30 นาที จากการทดลองตัวอย่างละ 2 ช้ำ

ตารางที่ 14 ผลของการต้ม SOD ในน้ำเดือด (100°C) เป็นเวลาต่าง ๆ

เวลา (นาที) ที่ 100°C	SOD activity (U/ml)	%
0 (Control)	380 \pm 10	100
30	218 \pm 54	57
40	200 \pm 47	53
60	189 \pm 56	50
120	171 \pm 40	45

ค่าเฉลี่ยความกว้างไว \pm SD ของ SOD ที่อุณหภูมิ 100°C เป็นเวลาต่าง ๆ กันจากการทดลองตัวอย่างละ 2 ช้ำ

3.8 ผลของสารต่าง ๆ ที่มีผลต่อความว่องไวของ SOD

3.8.1 ผลของ NaCN และ KCN

การศึกษาผลของ CN⁻ ต่อความว่องไวของ SOD ในช่วงความเข้มข้น 0-4 mM ผสมกับสารสกัดที่มีค่าความว่องไว 150 ± 7 หน่วยต่อมิลลิลิตร ที่ผ่านการทำให้บริสุทธิ์ขึ้นในขั้นตอน Sephadex G-100 พบว่า ในช่วง 1-3 mM NaCN ความว่องไวของ SOD ลดลง 13-17% ของ SOD ที่ไม่มี CN⁻ เมื่อเพิ่มความเข้มข้นเป็น 4 mM NaCN พบว่าเหลือ SOD 42 % ดังตารางที่ 15

เมื่อทดลองใช้ KCN แทน NaCN พบว่าให้ผลคล้ายกันคือ 1 mM KCN ยับยั้งความว่องไวของ SOD เหลือเพียง 69% และเมื่อเพิ่มความเข้มข้นของ KCN ความว่องไวของ SOD จะยิ่งลดลงและเมื่อเพิ่ม KCN จนถึง 14 mM KCN จะเหลือ SOD เพียง 5% (ดังตารางที่ 16)

3.8.2 ผลของ H₂O₂

ผลของ H₂O₂ ที่ความเข้มข้น 0-3 mM ต่อ SOD ในการสกัดใบยาง ที่มีความว่องไว 150 ± 7 หน่วยต่อมิลลิลิตร ที่ผ่านคอลัมน์ Sephadex G-100 พบว่า เมื่อความเข้มข้นของ H₂O₂ สูงขึ้น ความว่องไวของ SOD จะลดลงดัง ตารางที่ 17 จะเห็นได้ว่าที่ H₂O₂ 1 mM SOD เหลือ 93% ของหลอดที่ไม่มี H₂O₂ ส่วนที่ความเข้มข้นของ H₂O₂ 2 และ 3 mM เหลือ SOD ใกล้เคียงกัน คือ 87 และ 84% ตามลำดับ

3.8.3 ผลของ SDS

การศึกษาผลของ SDS ที่ความเข้มข้น 0-3 mM ต่อความว่องไวของ SOD ในส่วนสารสกัดใบยางที่มีค่าความว่องไว 405 ± 57 หน่วยต่อมิลลิลิตรที่ผ่านการแยกโปรตีนออกในขั้นตอนคอลัมน์ Sephadex G-100 พบว่า 1 mM SDS ยับยั้ง SOD ได้ประมาณครึ่งหนึ่งเหลือ SOD 210 ± 20 หน่วยต่อมิลลิลิตร หรือคิดเป็น 52% ของหลอดที่ไม่มี SDS และเมื่อเพิ่มความเข้มข้นเป็น 2 และ 3 mM SDS ยับยั้ง SOD จนเหลือเพียง 9.8 และ 7.4 % ตามลำดับ ดังตารางที่ 18

ตารางที่ 15 ผลของ NaCN ต่อความว่องไวของเอนไซม์ SOD ในสารสกัดใบยาง

NaCN (mM)	SOD activity (U/ml)	%
0 (Control)	150 ± 7	100
1	130 ± 30	87
2	124 ± 13	83
3	131 ± 11	87
4	63 ± 29	42

ค่าเฉลี่ยความว่องไว ± SD ของ SOD จากการทดลองตัวอย่างละ 2 ช้ำ

ตารางที่ 16 ผลของ KCN ต่อความว่องไวของ SOD ในสารสกัดใบยาง

KCN (mM)	SOD activity (U/ml)	%
0 (Control)	189 ± 31	100
1	131 ± 4	69
2	89 ± 9	47
3	85 ± 27	45
4	64 ± 31	34
10	43 ± 3	23
14	10 ± 7	5

ค่าเฉลี่ยความว่องไว ± SD ของ SOD จากการทดลองตัวอย่างละ 2 ช้ำ

ตารางที่ 17 ผลของ H_2O_2 ต่อความว่องไวของ SOD ในสารสกัดใบยาง

H_2O_2 (mM)	SOD activity (U/ml)	%
0 (Control)	150 ± 7	100
1	139 ± 18	93
2	131 ± 32	87
3	126 ± 42	84

ค่าเฉลี่ยความว่องไว ± SD ของ SOD จากการทดลองตัวอย่างละ 2 ช้ำ

ตารางที่ 18 ผลของ SDS ต่อความว่องไวของ SOD ในสารสกัดใบยาง

SDS (mM)	SOD activity (U/ml)	%
0 (Control)	405 ± 57	100
1	210 ± 20	52
2	40 ± 0	9.8
3	30 ± 10	7.4

ค่าเฉลี่ยความว่องไว ± SD ของ SOD จากการทดลองตัวอย่างละ 2 ช้ำ

3.8.5 ผลของ β -mercaptoethanol

การศึกษาผลของ β -mercaptoethanol ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ กัน ตั้งแต่ 0-5 mM ต่อความว่องไว SOD ในสารสกัดใบยางที่ผ่านคอลัมน์ Sephadex G-100 พบว่า เมื่อความเข้มข้นของ β -mercaptoethanol เพิ่มขึ้น ความว่องไวของ SOD จะลดลง พบร่วาที่ 5 mM β -mercaptoethanol หลัง SOD เพียง 8 ± 3 หน่วยต่อมิลลิตร หรือ 5% เท่านั้น ดังตารางที่ 19

3.9 ผลของแอมโมเนียมชัลเฟตต่อความว่องไวของ SOD

ในการเตรียมเอนไซม์ SOD ให้บริสุทธิ์ขึ้นนั้น ใช้แอมโมเนียมชัลเฟตเป็นตัวตกละกอนป้องต้านอีนออกเจ้า SOD จึงศึกษาผลของแอมโมเนียมชัลเฟตต่อความว่องไวของ SOD หรือไม่ โดยใช้แอมโมเนียมชัลเฟตความเข้มข้น 0 - 25% (w/v) พบร่วา เมื่อเพิ่มความเข้มข้นของแอมโมเนียมชัลเฟตสูงขึ้นความว่องไวของ SOD จะลดลงดังตารางที่ 20 พบร่วา เมื่อความเข้มข้นของแอมโมเนียมชัลเฟตสูงขึ้นเป็น 25% ความว่องไวของ SOD ลดลงเป็น 93 ± 11 หน่วยต่อมิลลิตร หรือคิดเป็น 26% (ตารางที่ 20)

ตารางที่ 19 ผลของ β -mercaptoethanol ต่อความว่องไวของ SOD ในสารสกัดใบยาง

β -mercaptoethanol (mM)	SOD activity (U/ml)	%
0 (Control)	150 \pm 7	100
1	115 \pm 25	77
2	74 \pm 17	49
3	16 \pm 11	11
5	8 \pm 3	5

ค่าเฉลี่ยความว่องไว \pm SD ของ SOD จากการทดลองตัวอย่างละ 2 ชั้ง

ตารางที่ 20 ผลของแอมโมเนียมซัลเฟตต่อความว่องไวของ SOD ในสารสกัดใบยาง

แอมโมเนียมซัลเฟต % (w/v)	SOD activity (U/ml)	%
0 (Control)	361 \pm 55	100
5	402 \pm 83	111
10	342 \pm 81	95
15	239 \pm 9	66
20	115 \pm 21	32
25	93 \pm 11	26

ค่าเฉลี่ยความว่องไว \pm SD ของ SOD จากการทดลองตัวอย่างละ 2 ชั้ง

3.10 pH ของบีฟเฟอร์ที่เหมาะสมในการสกัด SOD

การสกัดในยางแก่พันธุ์ RRIM600 ด้วย Universal buffer ในช่วง pH 2-12 แล้วนำส่วน ischemia ความว่องไวของ SOD เปรียบเทียบกับในยางที่สกัดด้วย 0.1 M Tris-HCl pH 7.5 พบร่วมกับความว่องไวของ SOD สูงที่ pH 5.5 และช่วง pH 7.5-11 โดยที่การสกัดโดยใช้บีฟเฟอร์ที่ pH 10.5 พบร่วมกับความว่องไวของ SOD สูงสุด 1,236 หน่วยต่อกรัม มีค่ามากกว่าที่สกัดด้วย 0.1 M Tris-HCl pH 7.5 ซึ่งมีค่าเพียง 885 หน่วยต่อกรัม เท่ากัน และเมื่อพิจารณาปริมาณโปรตีนพบว่า ถ้า pH สูงขึ้นปริมาณโปรตีนจะสูงขึ้นด้วยทำให้ค่าความว่องไวจำเพาะของ SOD ในยางจะสูงเมื่อสกัดที่ pH ต่ำ เช่นที่ pH 2 พบร่วมกับความว่องไวจำเพาะสูงถึง 23,571 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีน เนื่องจากมีโปรตีนเพียง 0.042 มิลลิกรัม ดังตารางที่ 21

ตารางที่ 21 SOD และปริมาณโปรตีนที่ได้จากการสกัดใบยาง 1 กรัม ด้วย universal buffer ช่วง pH 2-12 เปรียบเทียบกับใบยางที่สกัดด้วย 0.1 M Tris-HCl pH 7.5

Extraction buffer	SOD activity (U/g)	Total protein (mg.)	Specific activity (U/mg protein)
universal buffer pH 2	990	0.042	23,571
3	991	0.07	14,157
4	927	0.042	20,071
5	921	0.042	21,928
5.5	1,064	0.16	6,650
6	910	0.20	4,450
6.5	921	0.46	2,002
7	984	0.20	4,920
7.5	1,169	5.99	195
8	1,096	6.8	161
8.5	991	14.5	68
9	1,033	16.7	62
9.5	994	18.1	55
10	1,096	17.9	61
10.5	1,236	17.9	69
11	1,220	18.4	66
12	964	17.3	56
0.1 M Tris-HCl pH 7.5	885	2.7	328