

## บทที่ 3

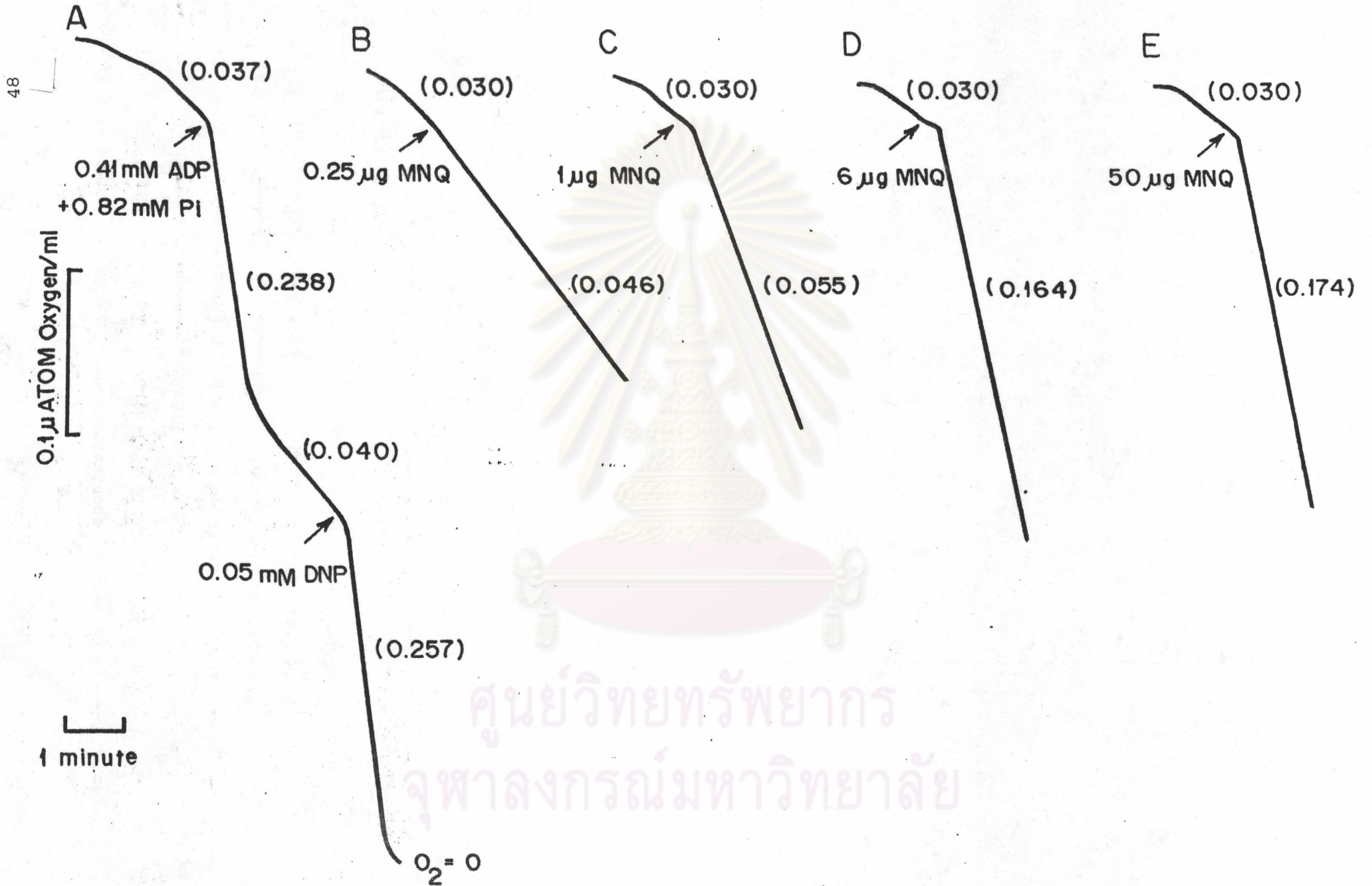
## ผลการวิจัย

ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่มีต่อไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากตับของหนูขาว

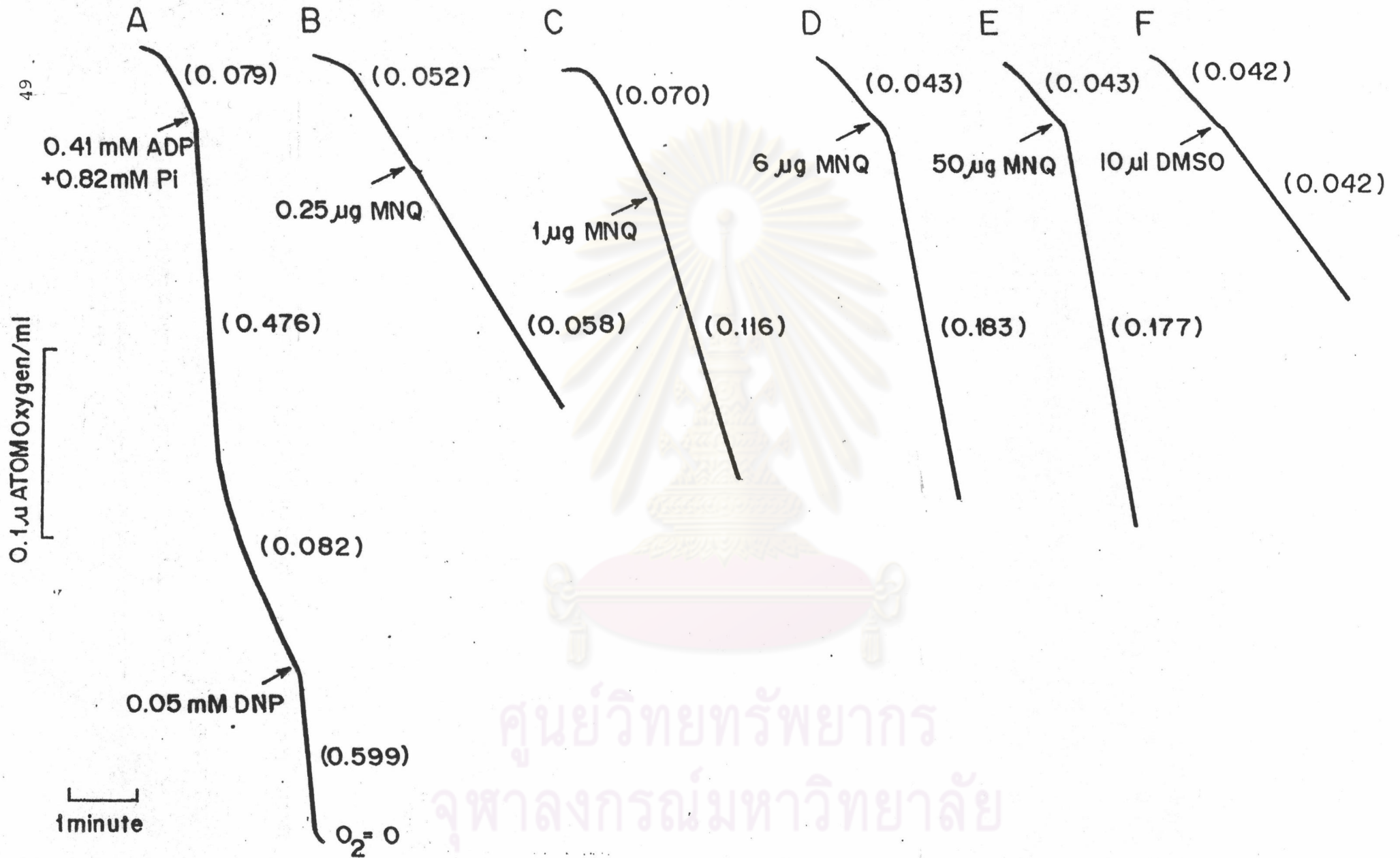
1. ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่มีต่อการหายใจของไมโทคอนเดรีย

1.1 ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ขนาดต่างๆที่มีต่ออัตราการใช้ออกซิเจนของไมโทคอนเดรีย ดังแสดงไว้ในรูปที่ 16

รูปที่ 16 A แสดง respiratory response ตามปกติของไมโทคอนเดรียที่ใช้ในการทดลอง ค่าอัตราการใช้ออกซิเจนของไมโทคอนเดรียในระยะต่างๆ ค่าผลออกมาเป็น จำนวนมคอ.ออกซิเจน/มล./นาที ถ้ากับอยู่ที่ระยะต่างๆของการหายใจของไมโทคอนเดรีย ในระยะแรกตามรูปที่ 16 A ซึ่งส่วนประกอบที่สำคัญในการทำปฏิกิริยามีเพียงไมโทคอนเดรียที่กระจายตัวอยู่ใน incubation medium ที่มีสับสเตรทเป็น glutamate + malate ในปริมาณมากเกินไป(excess) ที่จำเป็นต้องใช้ในการทำปฏิกิริยา ซึ่งจะพบว่าอัตราการใช้ออกซิเจนในระยะ state 4 respiration นี้ยังคงต่ำอยู่(0.037) ซึ่งต่อไปเมื่อมีการเติม ADP+Pi ทำให้ส่วนประกอบของปฏิกิริยาเพิ่มขึ้น ดังนั้น ADP+Pi ที่เติมลงไปจะเร่งให้อัตราการหายใจของ state 3 respiration สูงขึ้น(0.238) จนกระทั่ง ADP ถูกใช้ไปหมด อัตราการใช้ออกซิเจนจะต่ำลง(0.040) เข้าสู่ state 4 respiration อีกครั้งหนึ่ง (และเรียกการที่อัตราการใช้ออกซิเจนของไมโทคอนเดรียถูกควบคุมด้วยการเติม ADP ว่าไมโทคอนเดรียมีการควบคุมการหายใจ (respiratory control) และจะใช้ค่า respiratory control index (RCI) เป็นการบ่งชี้ถึงคุณภาพของไมโทคอนเดรียว่ามีคุณสมบัติเป็น tightly couple mitochondria หรือไม่ ค่า RCI จะคำนวณได้จากอัตราการหายใจใน state 3/อัตราการหายใจใน state 4 ในรูปที่ 16 A ค่า RCI = 0.238/0.040 = 5.95 และเมื่อเติม DNP ซึ่งมีคุณสมบัติเป็น uncoupler สามารถกระตุ้นให้มีการหายใจได้คล้าย state 3 respiration แม้ว่าไม่มี ADP (บทที่ 1) เรียกระยะนี้ว่า state 3

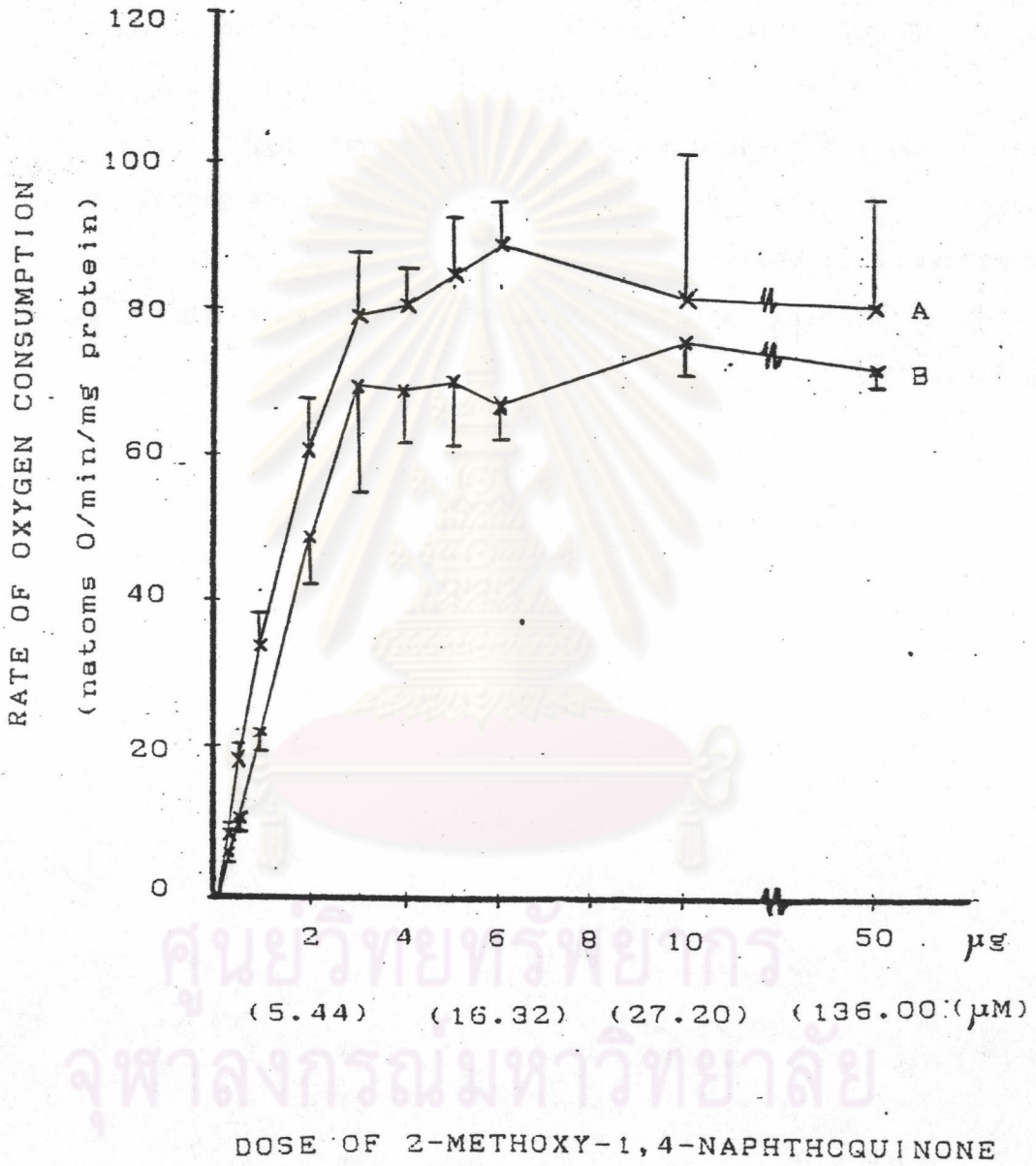


ศูนย์วิทยทรัพยากร  
 จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

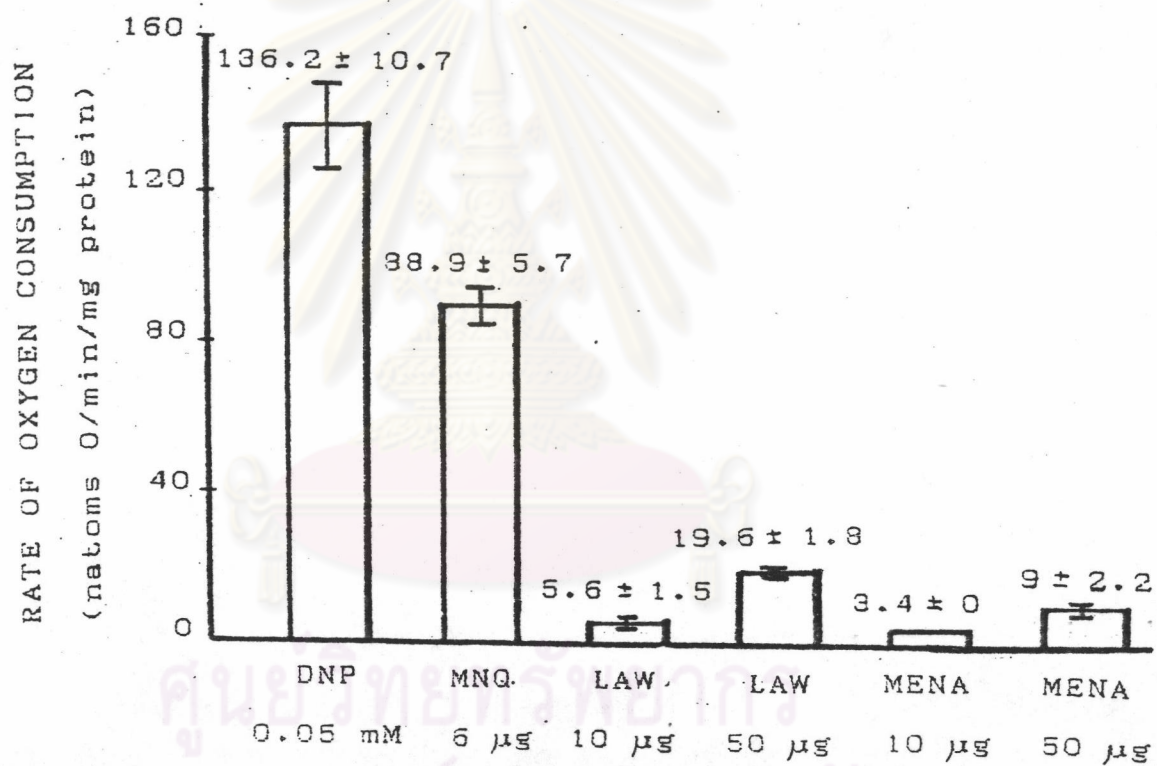


ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

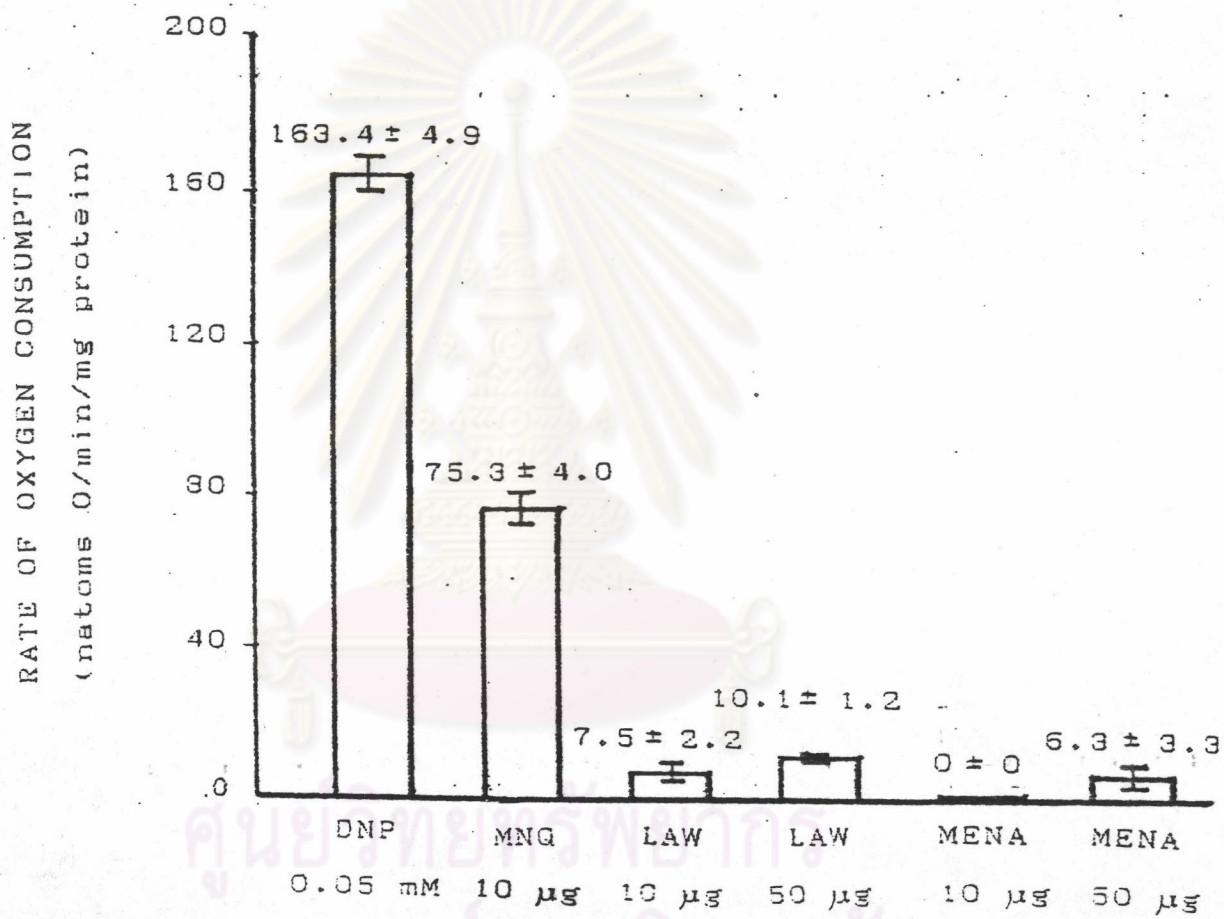




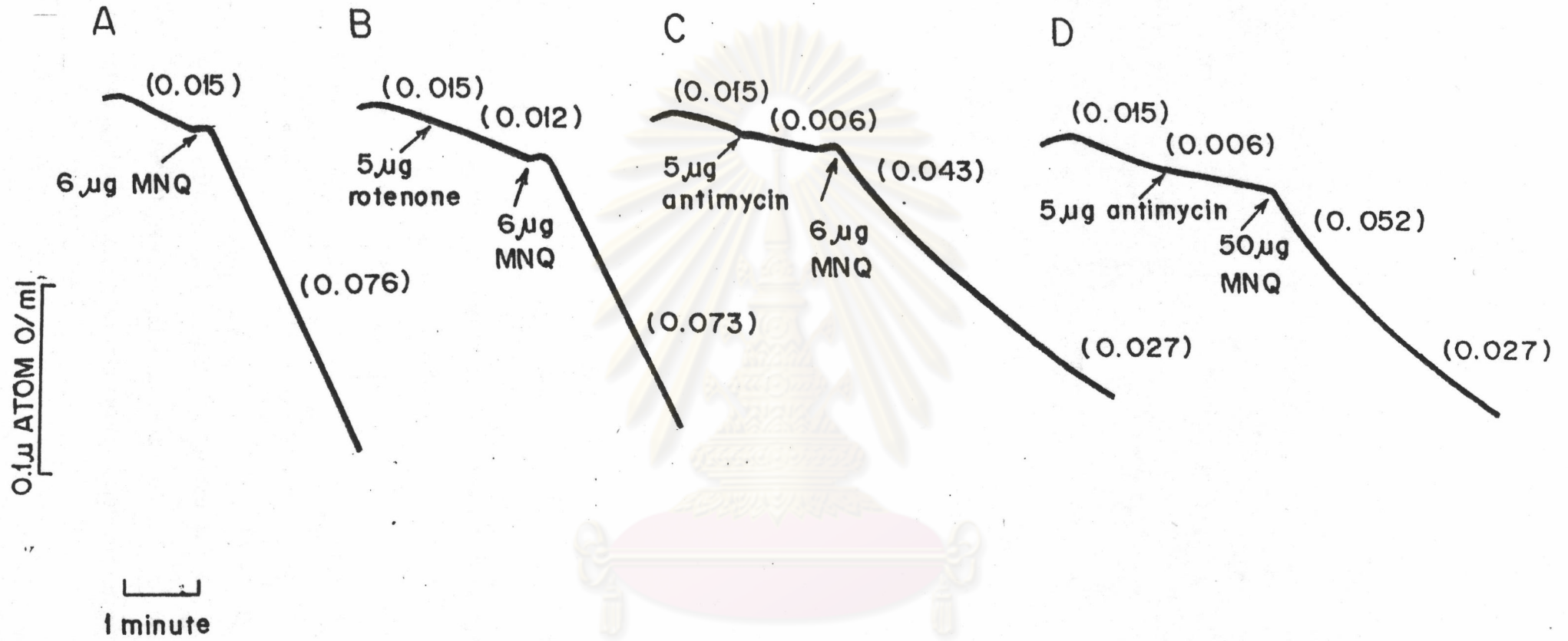




จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

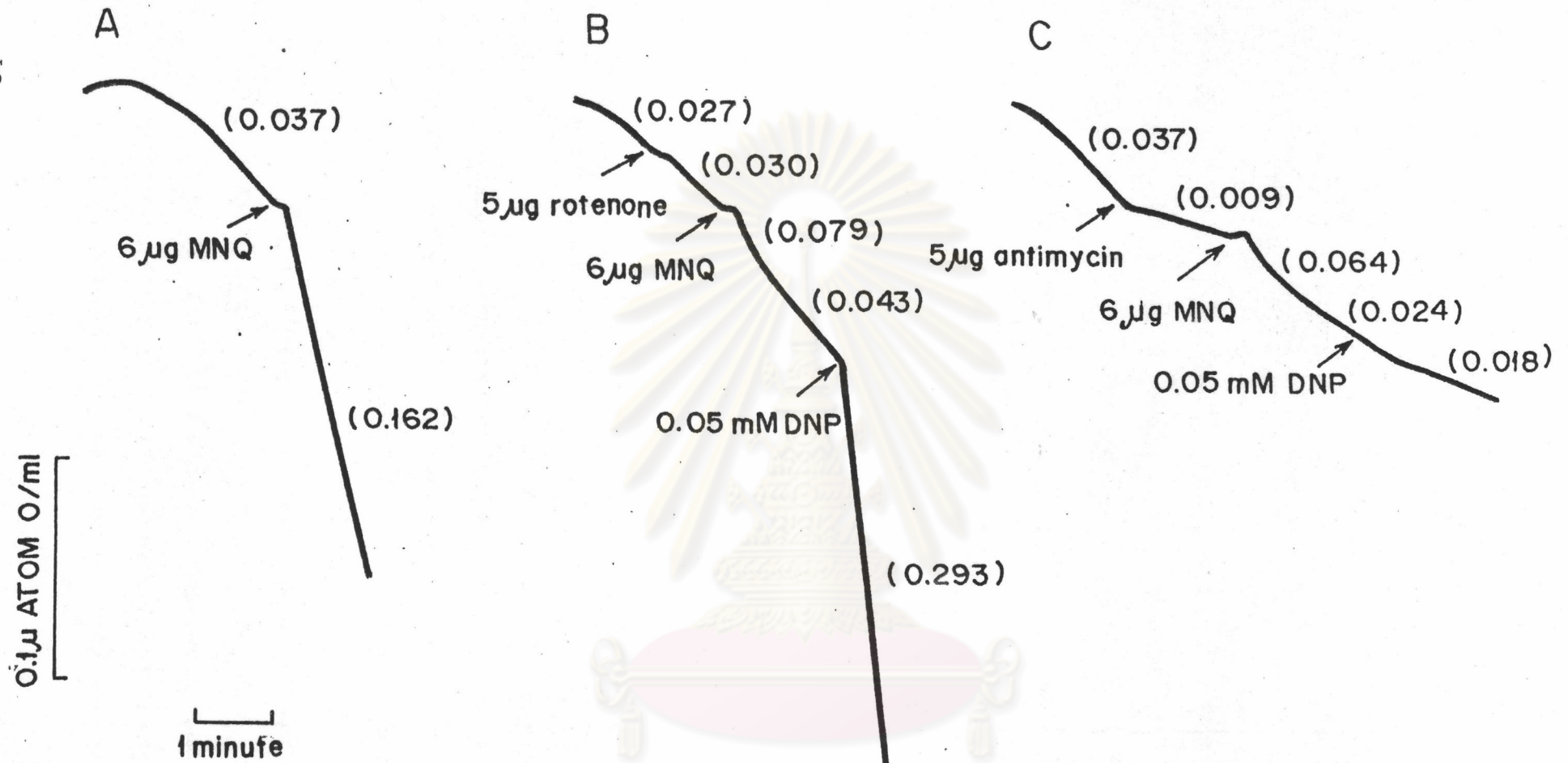


ศูนย์วิทยาศาสตร์การ  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

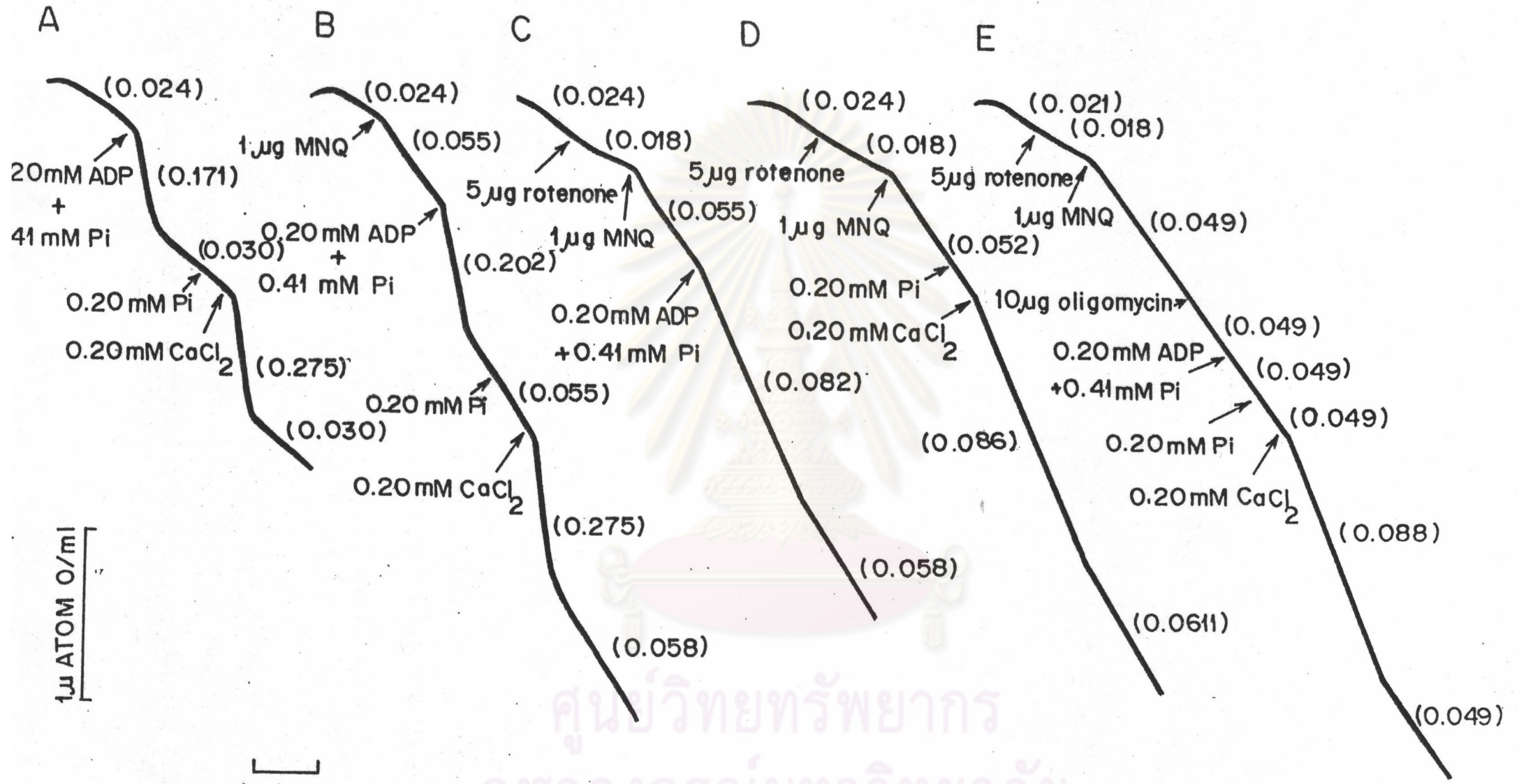


ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

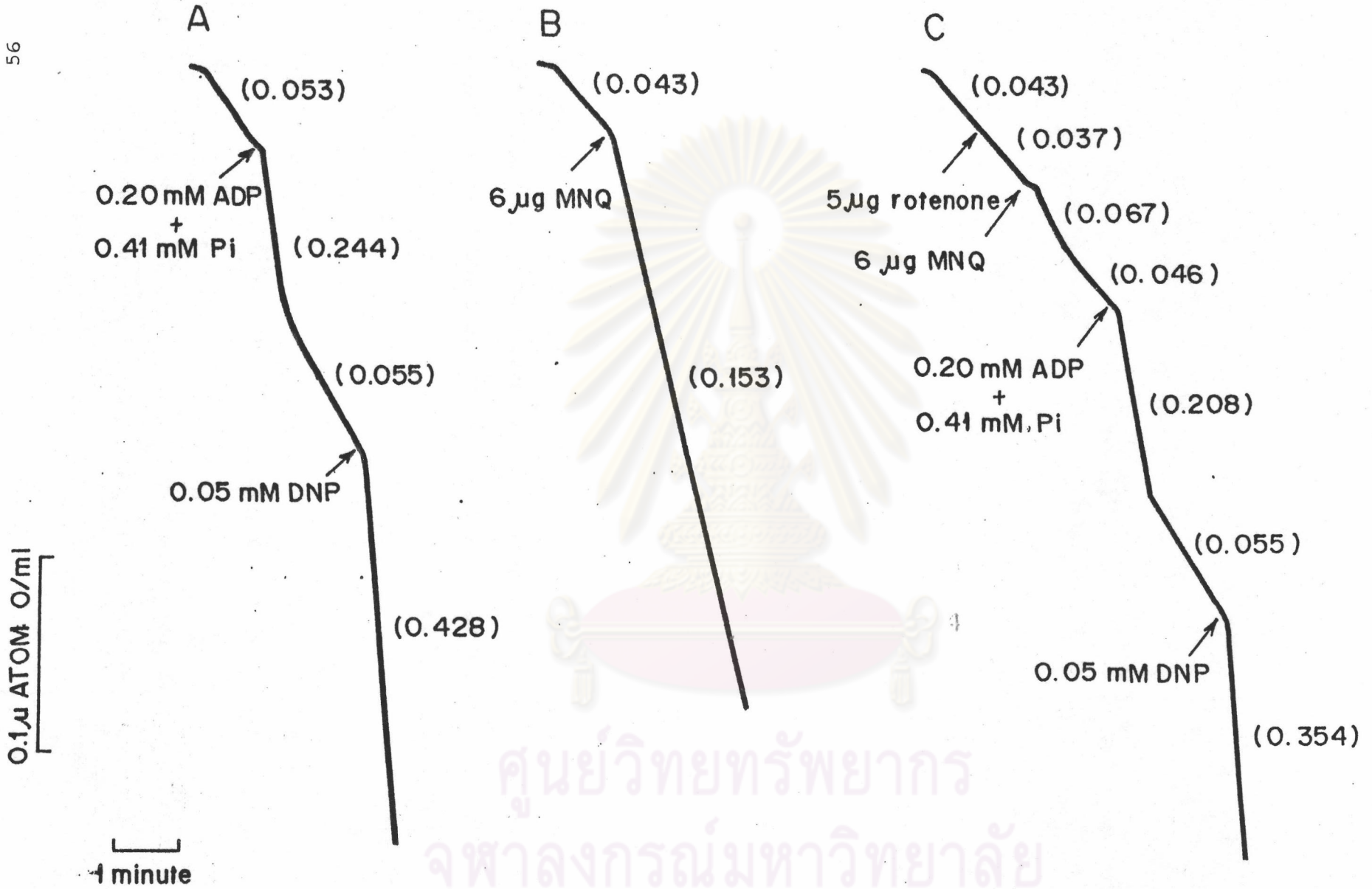




ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

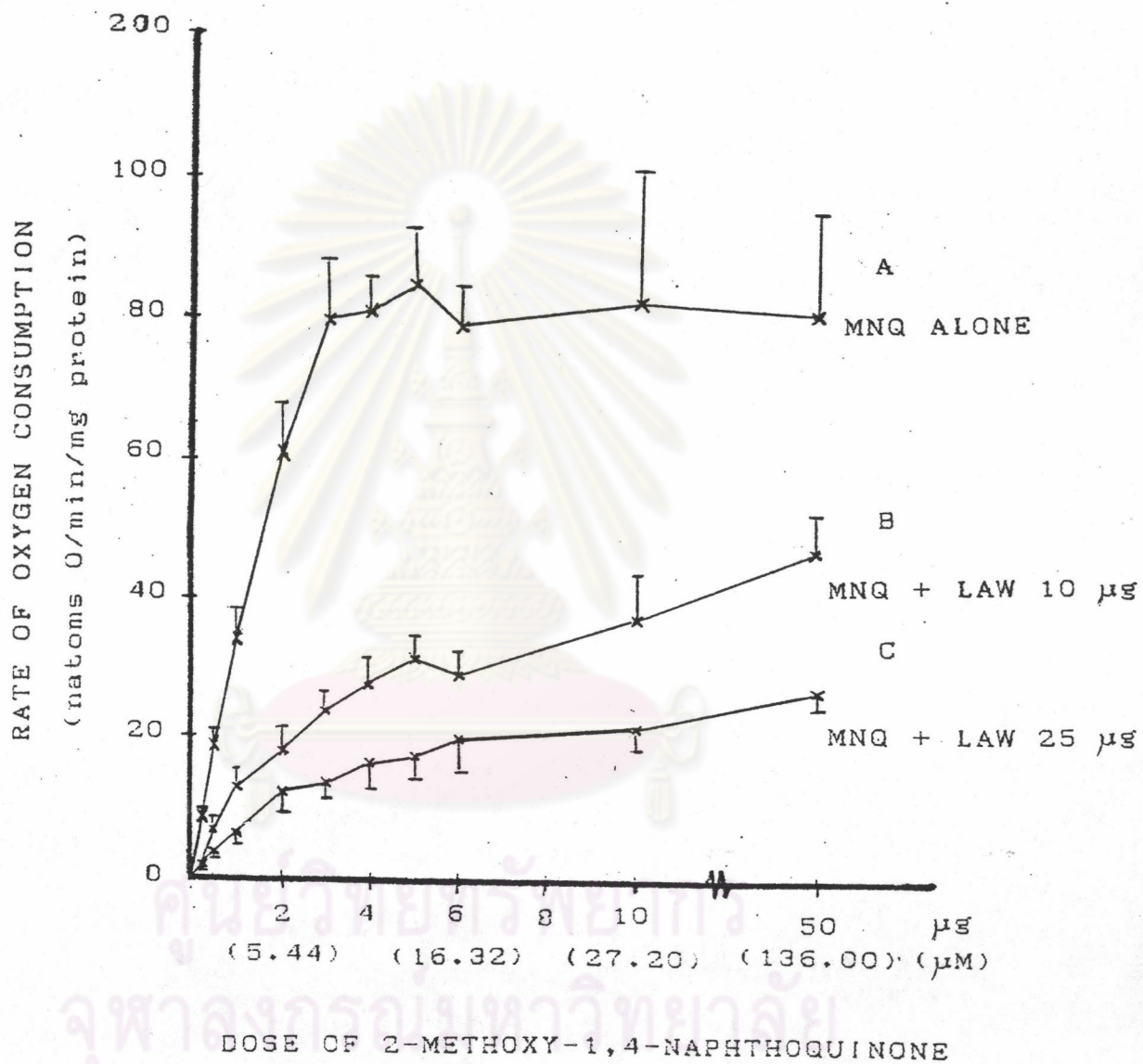


ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย





ตารางที่ 2 แสดงอัตราการใช้ออกซิเจนของไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากตับของหนูขาว รวมทั้ง % inhibition เมื่อมี 2-methoxy-1,4-naphthoquinone เพียงชนิดเดียว และเมื่อให้ร่วมกับ lawsone 50 มคก. หรือ menadione 50 มคก. เมื่อใช้ glutamate + malate เป็นลิบสเตรท ส่วนประกอบของปฏิกิริยา : HEPES buffer 37.33 mM pH 7.2,  $MgCl_2$  1.87 mM, KCl 85.87 mM, potassium glutamate 5.13 mM, potassium malate 5.13 mM, sucrose 12.82 mM และไมโทคอนเดรียเฉลี่ย 2.09 มก. โปรตีน/มล. ปริมาตรทั้งหมด 1.95 มล.

ค่าที่แสดงคือ ค่าเฉลี่ย  $\pm$  ความคลาดเคลื่อนมาตรฐานของค่าเฉลี่ย จากทั้งหมด 4 การทดลอง

Experiment	rate of $O_2$ consumption ( $\mu$ atom/min/mg protein)	%inhibition
MNQ 6 $\mu$ g	$0.0889 \pm 0.0057$	0
MNQ 6 $\mu$ g + lawsone 50 $\mu$ g	$0.0064 \pm 0.0014$	92.8
MNQ 6 $\mu$ g + menadione 50 $\mu$ g	$0.0341 \pm 0.0009$	61.6

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ตารางที่ 3 แสดง dose-response ของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาดต่างๆ ที่มีต่อการกระตุ้น ATPase activity ของไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากตับของหนูขาว

ส่วนประกอบของปฏิกิริยา : HEPES buffer 35.53 pH 7.2,  $MgCl_2$  1.78 mM, KCl 83.85 mM, sucrose 12.69 mM และไมโทคอนเดรียเฉลี่ย 1.65 มก. โปรตีน/มล. ปริมาณของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ดังแสดงในตาราง และ ATP 5.08 mM เติม ATP หลังจาก preincubate ไมโทคอนเดรียด้วย 2-methoxy-1,4-naphthoquinone แล้ว 1 นาที

ค่าที่แสดงคือ ค่าเฉลี่ย  $\pm$  ความคลาดเคลื่อนมาตรฐานของค่าเฉลี่ย จากทั้งหมด

4 การทดลอง ปริมาตรสุดท้ายของการทดลอง 1.97 มล

addition	Pi liberated ( $\mu$ moles/mg protein/10 min) $\bar{X} \pm SE$
None	0.03 $\pm$ 0.01
MNQ 0.5 $\mu$ g	0.19 $\pm$ 0.04 * P < 0.05
MNQ 1 $\mu$ g	0.19 $\pm$ 0.03 * P < 0.05
MNQ 3 $\mu$ g	0.23 $\pm$ 0.05 * P < 0.05
MNQ 5 $\mu$ g	0.17 $\pm$ 0.05 * P < 0.05
MNQ 6 $\mu$ g	0.16 $\pm$ 0.03 * P < 0.05
MNQ 10 $\mu$ g	0.20 $\pm$ 0.04 * P < 0.05
MNQ 50 $\mu$ g	0.19 $\pm$ 0.04 * P < 0.05

\* significant เทียบกับ กลุ่ม None



ตารางที่ 4 แสดง dose-response ของผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาดต่างๆที่มีต่อผลของ DNP-activated ATPase activity เปรียบเทียบกับผลของ oligomycin ในการยับยั้ง DNP-activated ATPase ของไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากตับของหนูขาว

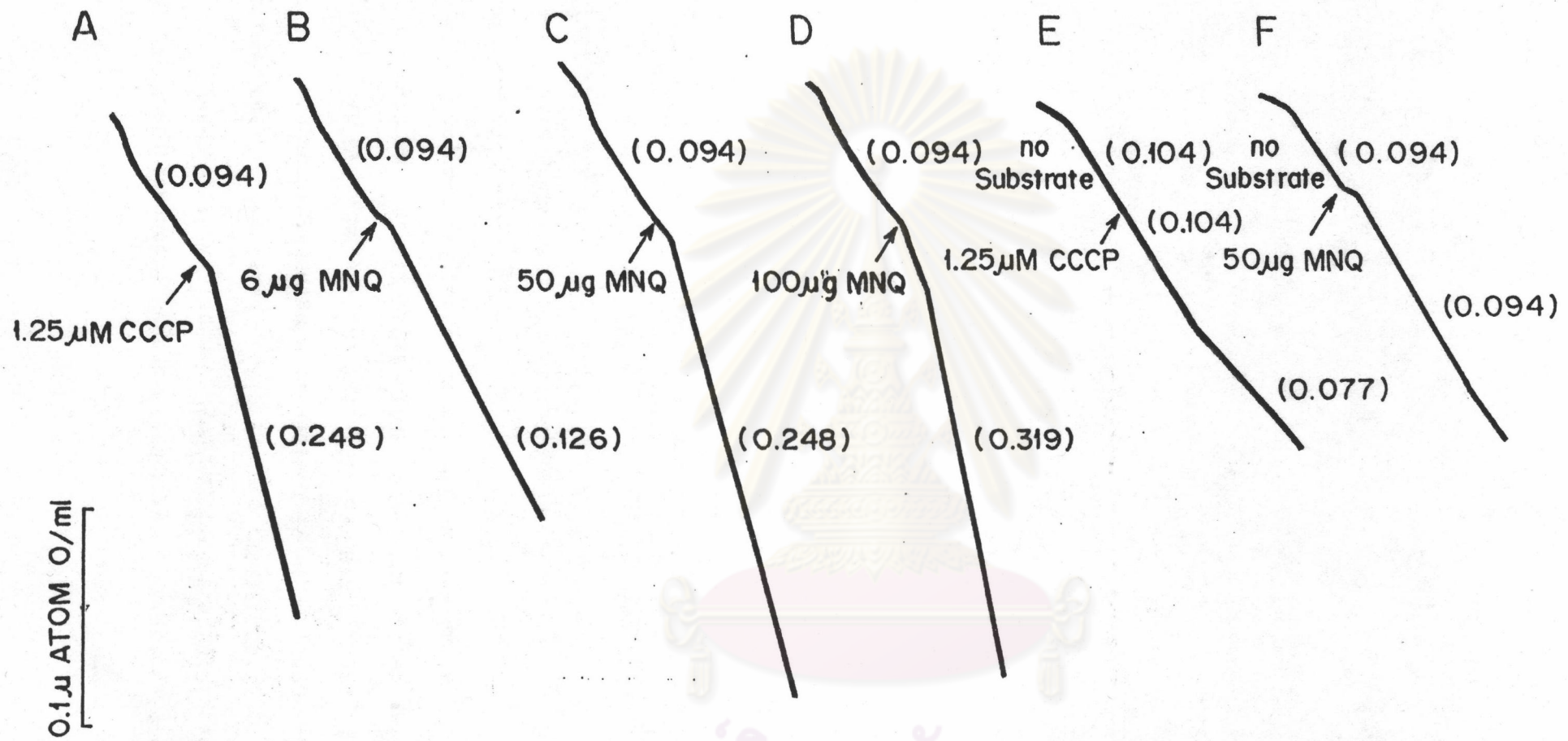
ส่วนประกอบของปฏิกิริยา : HEPES buffer 35.53 pH 7.2,  $MgCl_2$  1.78 mM, KCl 83.85 mM, sucrose 12.69 mM และไมโทคอนเดรียเฉลี่ย 1.68 มก. โปรตีน/มล. ปริมาณของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone และความเข้มข้นของ DNP ดังแสดงในตาราง และ ATP 5.08 mM ปริมาตรทั้งหมด 1.97 มล. เติมตัวยาด่างๆลงไป preincubate ไมโทคอนเดรียตามลำดับดังแสดงในตาราง การเติมตัวยาดังกล่าวครั้งเว้นเวลา 1 นาทีเติม ATP หลังจากเติมตัวยาด่างๆครบแล้วเป็นเวลา 1 นาที เช่นกัน

ค่าที่แสดงคือ ค่าเฉลี่ย  $\pm$  ความคลาดเคลื่อนมาตรฐานของค่าเฉลี่ย จากทั้งหมด 4 การทดลอง ปริมาตรสุดท้ายของการทดลอง 1.97 มล

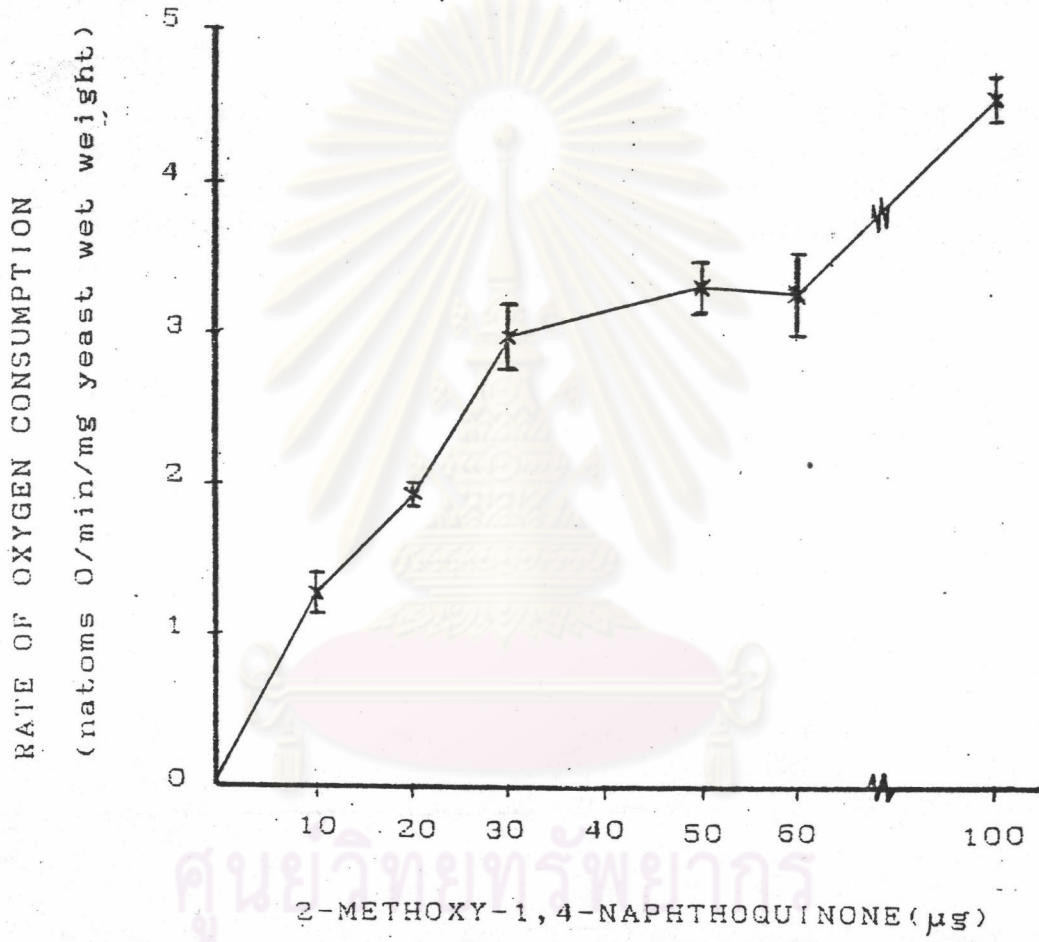
addition	Pi liberated ( $\mu$ moles/mg protein/10 min) $\bar{X} \pm SE$
NONE	0.03 $\pm$ 0.01
0.1 mM DNP (control)	2.56 $\pm$ 0.09
0.1 mM DNP after oligomycin 10 $\mu$ g	0.38 $\pm$ 0.04 * P < 0.05
0.5 $\mu$ g MNQ after 0.1 mM DNP	2.31 $\pm$ 0.29 NS
1 $\mu$ g MNQ after 0.1 mM DNP	2.47 $\pm$ 0.05 NS
3 $\mu$ g MNQ after 0.1 mM DNP	2.38 $\pm$ 0.15 NS
5 $\mu$ g MNQ after 0.1 mM DNP	2.34 $\pm$ 0.14 NS
6 $\mu$ g MNQ after 0.1 mM DNP	2.34 $\pm$ 0.12 NS
10 $\mu$ g MNQ after 0.1 mM DNP	2.49 $\pm$ 0.11 NS
50 $\mu$ g MNQ after 0.1 mM DNP	2.37 $\pm$ 0.11 NS

\* = significant เทียบกับ control DNP alone

NS = not significant เทียบกับ control DNP alone

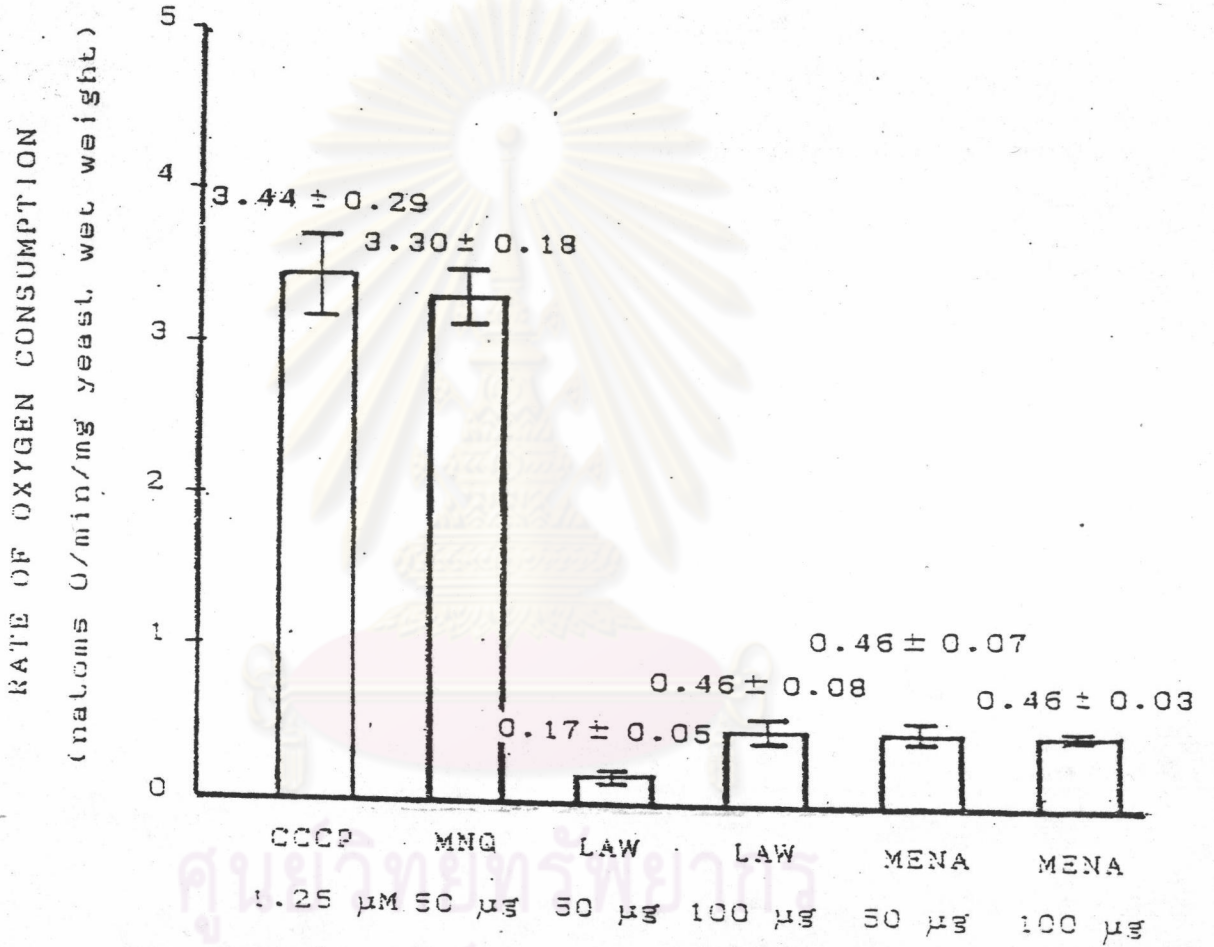


ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

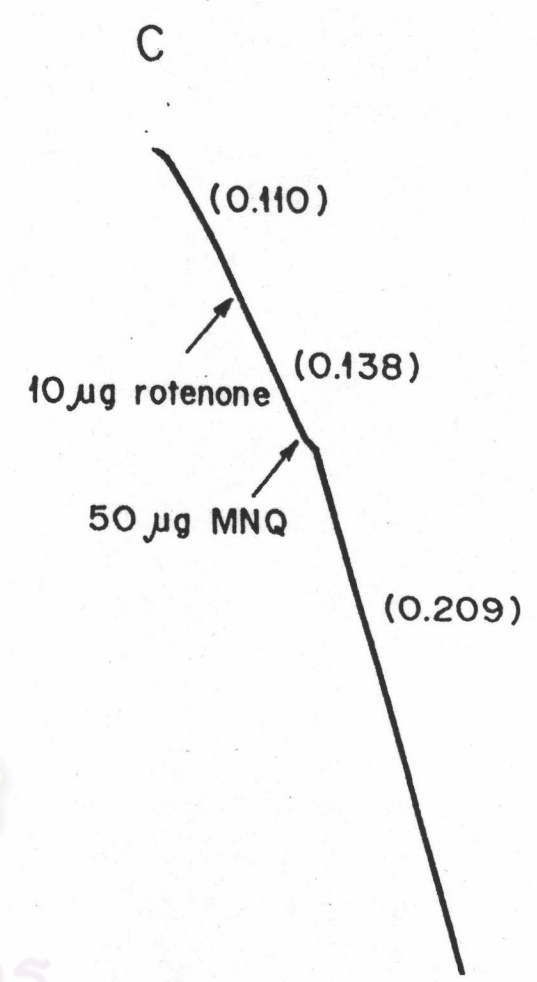
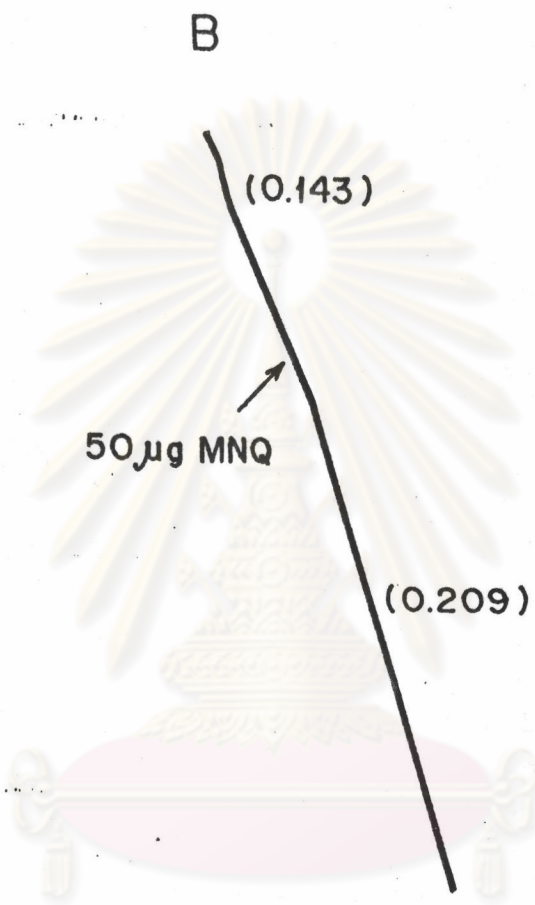
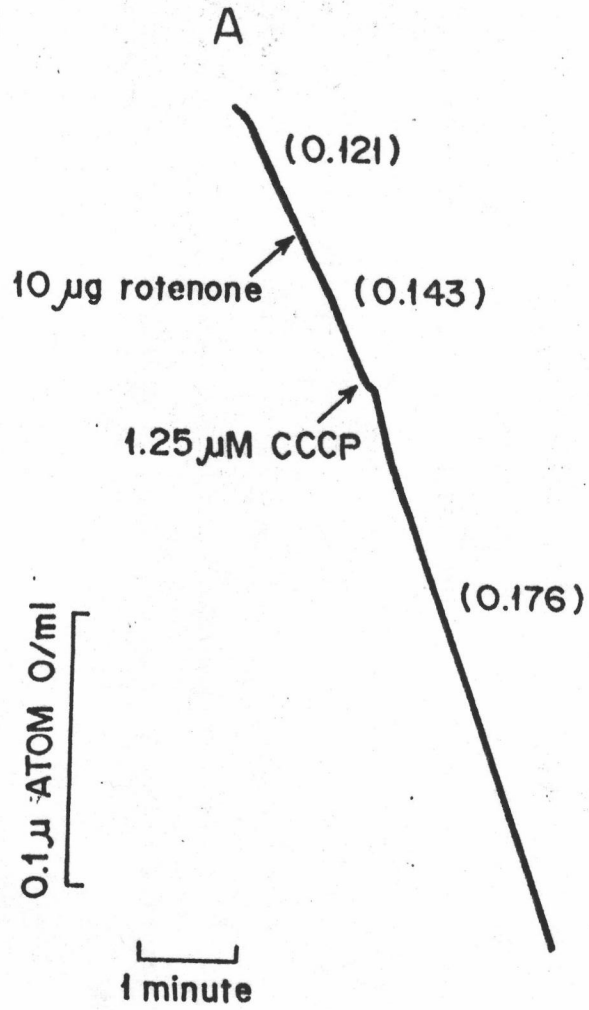


ศูนย์วิทยุทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

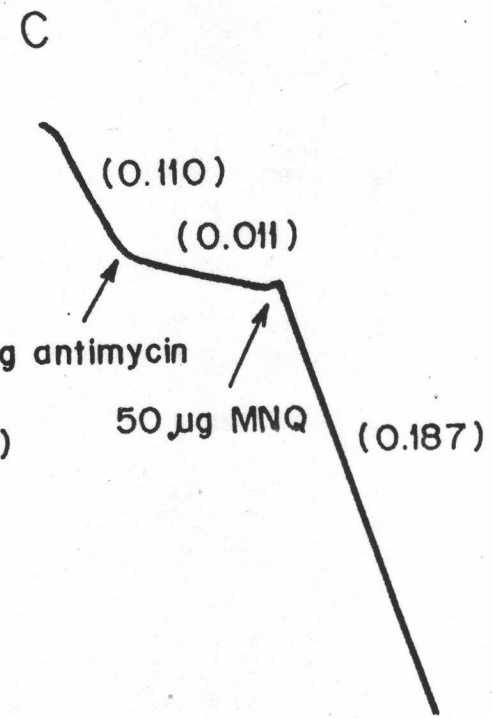
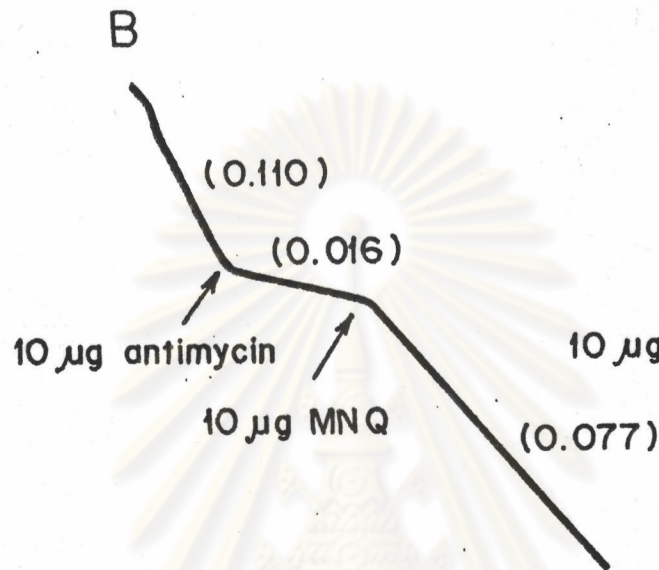
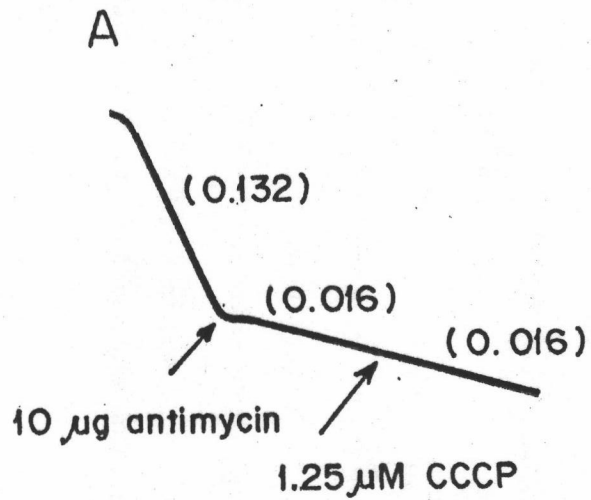




ศูนย์วิจัยทางการแพทย์  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

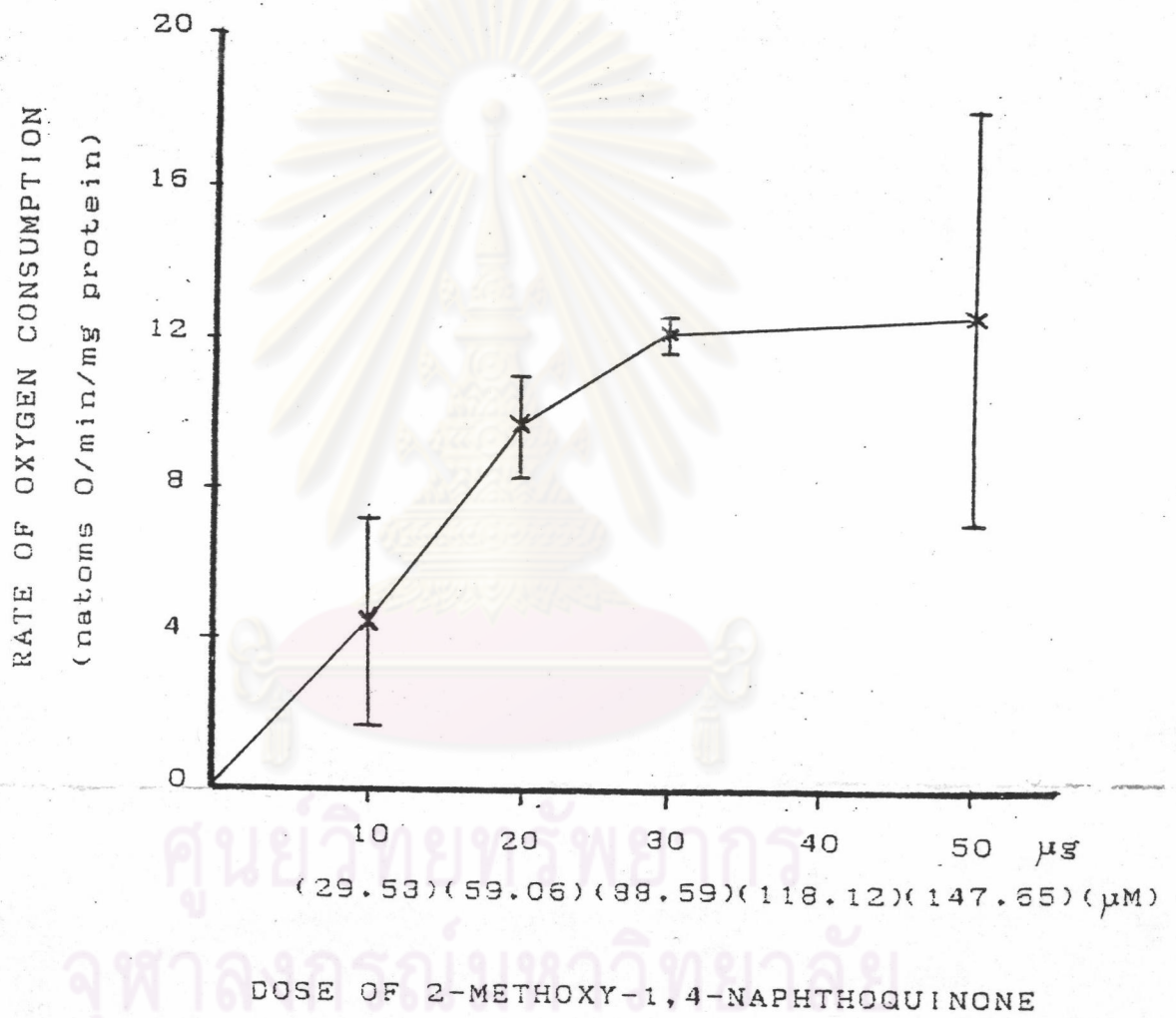


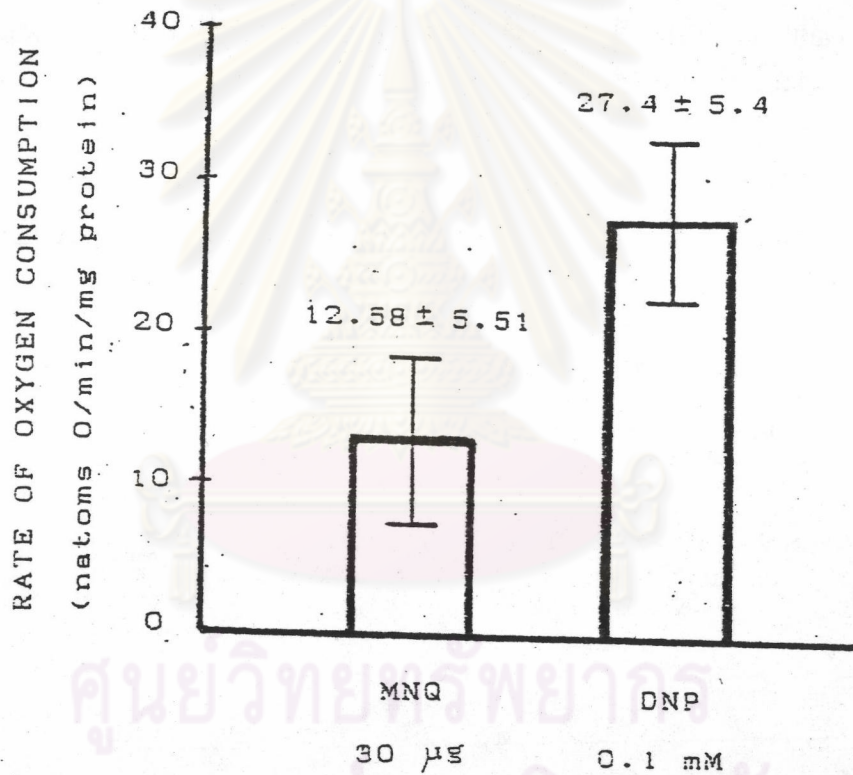
0.1 μM O<sub>2</sub>/ml

1 minute

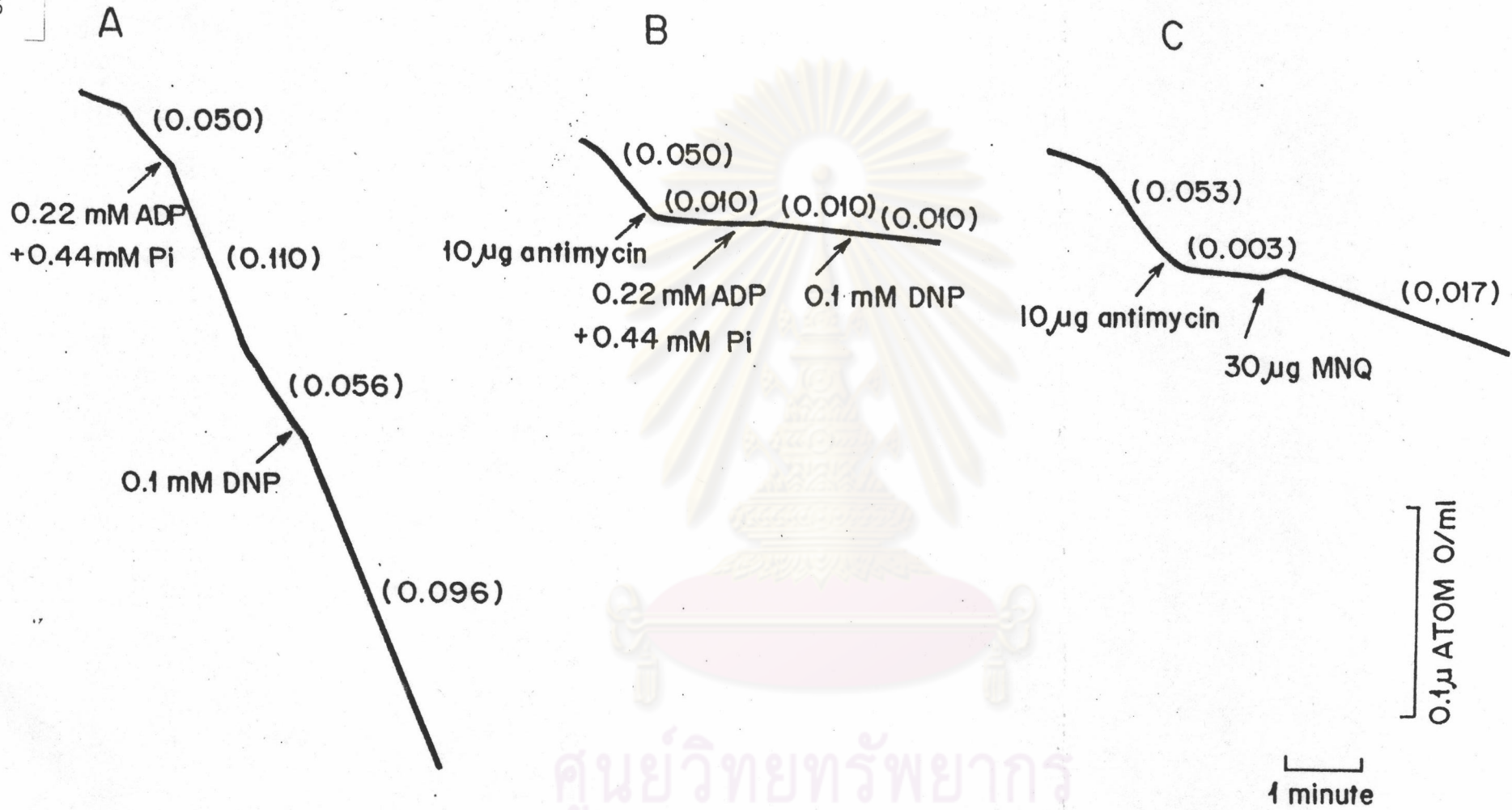
ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย







ศูนย์วิทยาศาสตร์  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



ซึ่งอัตราการใช้ออกซิเจนจะสูงขึ้นมาก(0.257) และมีการใช้ออกซิเจนติดต่อกันไปจนกระทั่งหมดไปในที่สุด( $O_2=0$ )

ตามรูปที่ 16 B,C,D และ E แสดงให้เห็นว่า 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ก็สามารถกระตุ้นการหายใจของไมโทคอนเดรียใน state 4 respiration ได้ในลักษณะเดียวกับ DNP คือในภาวะที่ไม่มี ADP และกระตุ้นการใช้ออกซิเจนได้มากขึ้นตามขนาดที่ใช้กล่าวคือ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาด 0.25 มก. สามารถกระตุ้น state 4 respiration ทำให้มีอัตราการใช้ออกซิเจนเท่ากับ 0.046 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาที และเพิ่มเป็น 0.055, 0.164 และ 0.174 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาที เมื่อเพิ่มขนาดของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone เป็น 1,6 และ 50 มก. ตามลำดับ

ในรูปที่ 17 ทำการทดลองทำนองเดียวกับรูปที่ 16 ต่างกันเพียงสับสเตรทที่เปลี่ยนเป็นใช้ succinate ซึ่งผลที่ได้ก็เป็นไปในทำนองเดียวกันกับที่ใช้ glutamate + malate เป็นสับสเตรท กล่าวคือ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ขนาดต่างๆ จะกระตุ้น state 4 respiration น้อย และเพิ่มขึ้นตามลำดับเมื่อขนาดของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone เพิ่มขึ้นจนถึงขนาดสูงสุด ตามรูปที่ 17 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ขนาด 0.25 มก. กระตุ้นการหายใจมีอัตราการใช้ออกซิเจนเท่ากับ 0.058 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาที และเมื่อเพิ่ม 2-methoxy-1,4-naphthoquinone เป็น 1,6 และ 50 มก. จะเพิ่มอัตราการใช้ออกซิเจนของ state 4 respiration เป็น 0.116, 0.183 และ 0.177 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาที ตามลำดับ นอกจากนี้ในรูปที่ 17 F แสดงให้เห็นว่า DMSO ที่ใช้เป็นตัวทำละลายของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone เพียงอย่างเดียวไม่มีผลกระตุ้นให้มีการใช้ออกซิเจนใน state 4 เพิ่มขึ้นได้

ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ขนาดต่างๆ ที่มีผลต่อการใช้ออกซิเจนของไมโทคอนเดรีย เมื่อใช้ glutamate + malate เป็นสับสเตรท ดังแสดงไว้ในรูปที่ 18 A state 4 respiration ของไมโทคอนเดรียจะเพิ่มขึ้นเมื่อเพิ่มจำนวนของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone จาก 2 มก.(5.44 มค. โมลาร์) และสูงสุดเมื่อมีปริมาณ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone 6 มก.(16.32 มค. โมลาร์) และถ้าใช้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone มากไปกว่านี้ กลับพบว่าอัตราการใช้ออกซิเจนของ state 4 respiration จะลดลงในทำนองเดียวกันเมื่อใช้ succinate

เป็นสับสเตรทตามรูป 18 พบว่า state 4 respiration จะเพิ่มขึ้นและจะสูงสุดเมื่อใช้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone 10 มก. และถ้าหากใช้ในขนาดที่สูงกว่านี้ อัตราการใช้ออกซิเจนของ state 4 respiration จะลดลง เช่นเดียวกับกรณีที่ใช้ glutamate + malate เป็นสับสเตรท

1.2 ผลการเปรียบเทียบ maximum response เมื่อใช้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone และ DNP รวมทั้งอณัณฑ์ของแนพโทควิโนน คือ lawsone และ menadione ในขนาดต่างๆต่อการกระตุ้นการหายใจของไมโทคอนเดรีย

ตามรูป ที่ 19 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ขนาด 6 มก. สามารถกระตุ้น state 4 respiration ของไมโทคอนเดรียได้ เมื่อเทียบกับอัตราการหายใจที่ถูกกระตุ้นโดย 0.05 mM. DNP แล้ว จะเห็นว่า 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ทำให้มีอัตราการกระตุ้นการหายใจเป็น  $88.9 \pm 5.7$  นนอ.ออกซิเจน/นาท./มก.โปรตีน ซึ่งน้อยกว่า DNP ซึ่งมีอัตราการกระตุ้นการหายใจเป็น  $136.2 \pm 10.7$  นนอ.ออกซิเจน/นาท./มก.โปรตีน หรือ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone มีความสามารถในการกระตุ้นการหายใจของ state 4 respiration ประมาณ 65.27 % ของ DNP ส่วน lawsone และ menadione ขนาด 10 และ 50 มก. จะกระตุ้น state 4 respiration คิดเป็น 4.1, 14.29 และ 1.4, 6.5 % ตามลำดับ

และเมื่อทำการเปลี่ยนสับสเตรทเป็น succinate ก็พบว่า อัตราเร็วของการกระตุ้นการหายใจใน state 4 respiration ของ 0.05 mM. DNP มีค่า  $163.4 \pm 4.9$ , 10 มก. 2-methoxy-1,4-naphthoquinone เป็น  $75.3 \pm 4.0$  นนอ.ออกซิเจน/นาท./มก.โปรตีน ตามลำดับ ส่วน lawsone และ menadione ทั้งในขนาด 10 และ 50 มก. ก็สามารถกระตุ้นการหายใจใน state 4 respiration มีอัตรา  $7.5 \pm 2.2$ ,  $10.1 \pm 1.2$  และ  $0 \pm 0$ ,  $6.3 \pm 3.3$  นนอ.ออกซิเจน/นาท./มก.โปรตีน ตามลำดับ (ดังรูปที่ 20)

2. ผลของ rotenone และ antimycin ที่มีต่อผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในด้านการกระตุ้นการหายใจ



2.1 ผลของ rotenone และ antimycin ที่มีต่อผลการกระตุ้นการหายใจโดย 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในกรณีที่ใช้ glutamate + malate เป็นสับสเตรท

ตามรูปที่ 21 A แสดงผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาด 6 มก. ซึ่งให้ผลการกระตุ้นการหายใจสูงสุด เมื่อใช้ glutamate+malate เป็นสับสเตรท เมื่อใส่ rotenone ซึ่งเป็น inhibitor ที่ site I พบว่า 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ยังคงสามารถกระตุ้นการใช้ออกซิเจนเพิ่มขึ้นได้ เท่ากับกรณีที่ไม่มี rotenone ตามรูปที่ 21 B นั่นคือ rotenone ไม่มีผลยับยั้งการส่งผ่านอิเล็กตรอนจาก glutamate+malate ไปยังออกซิเจน และจากรูป 21 C และ D เมื่อใส่ antimycin ซึ่งเป็น inhibitor ที่ site II พบว่า 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ทั้งในขนาด 6 และ 50 มก. สามารถเพิ่มการใช้ออกซิเจนขึ้น และจะค่อยๆลดลงเมื่อเวลาผ่านไป กล่าวคือเมื่อใส่ antimycin 5 มก. อัตราการใช้ออกซิเจนมีค่า 0.006 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาที และเมื่อใส่ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone 6 มก. และ 50 มก. อัตราการใช้ออกซิเจนมีค่า 0.043 และ 0.052 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาที ตามลำดับ ซึ่งอัตราการใช้ออกซิเจนจะค่อยๆลดลงเป็น 0.027 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาที ทั้งสองกรณี ซึ่งจะต่างจากผลของ rotenone ที่จะไม่มีการลดลงของการกระตุ้นการหายใจเมื่อเวลาผ่านไป แต่อย่างไรก็ตามในการใช้ inhibitor ทั้งสองชนิด ย่อมมีผลยับยั้งการส่งผ่านอิเล็กตรอนในวิถีทาง (pathway) ปกติ ในการทดลองนี้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone จะก่อผลได้ต่างจาก DNP ที่ไม่สามารถกระตุ้นให้มีการใช้ออกซิเจนเพิ่มขึ้นได้ถ้ามี inhibitor ทั้งสองชนิดดังกล่าว

2.2 ผลของ rotenone และ antimycin ที่มีต่อผลการกระตุ้นการหายใจของใจของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในกรณีที่ใช้ succinate เป็นสับสเตรท

ตามรูปที่ 22 A 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ขนาด 6 มก. ที่มีผลในการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนเพิ่มขึ้น ในกรณีที่ใช้ succinate เป็นสับสเตรท จากอัตราการใช้ออกซิเจน 0.037 เป็น 0.162 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาที เมื่อมีการ



เติม rotenone ลงไปพบว่า 2-methoxy-1,4-naphthoquinone มีผลกระตุ้นการหายใจเพิ่มขึ้นเล็กน้อยในระยะแรก(0.079) และลดลงจนเกือบไม่มีฤทธิ์กระตุ้นเลยในเวลาต่อมา (0.043) และเมื่อมีการเติม DNP ซึ่งเป็น uncoupler สามารถมีผลกระตุ้นการใช้ออกซิเจนเพิ่มขึ้นได้อย่างมาก ตามรูปที่ 22 B แสดงว่าวิถีทางการส่งผ่านอิเล็กตรอนโดยปกติไม่ถูกยับยั้งโดย rotenone รูปที่ 22 C เมื่อใช้ inhibitor เป็น antimycin จะได้ผลคล้ายกับการทดลองตามรูป 21 C และ D คือมีฤทธิ์กระตุ้นการหายใจเพิ่มขึ้นในระยะแรก ต่อมาจะค่อยๆลดลงแต่ต่างกันคือ รูปที่ 22 C จะมีการลดลงของอัตราการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนเร็วกว่าในรูปที่ 21 C และ D

3. ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาดต่ำๆที่มีผลต่อการหายใจใน state 3 และการกระตุ้นการหายใจโดย  $Ca^{2+}$  (กรณีที่มี Pi อยู่ด้วย) รวมทั้งผลที่เกิดขึ้นกรณีที่มี rotenone และ oligomycin

### 3.1 กรณี glutamate + malate เป็นสับสเตรท

ตามรูปที่ 23 A เป็นการแสดงการหายใจตามปกติ ซึ่งในช่วงแรกเป็นการกระตุ้นการหายใจโดยการเติม ADP+Pi ทำให้เกิดการหายใจใน state 3 และ state 4 ตามลำดับ และเมื่อมีการเติม  $Ca^{2+}$  (ในภาวะที่มี Pi)  $Ca^{2+}$  สามารถกระตุ้นให้มีการใช้ออกซิเจนได้เช่นเดียวกับการเติม ADP+Pi ลงไปในปฏิกิริยา เนื่องจากว่าในขณะที่มีการส่งผ่านอิเล็กตรอนในลูกโซ่การหายใจนั้น จะมีการผลักดันให้  $H^+$  จาก matrix ไปยัง intermembrane space ทำให้ด้านในของ inner membrane (ด้านที่ติดกับ matrix) มีประจุและความต่างศักย์เป็นลบ ด้านนอกเป็นบวก  $Ca^{2+}$  ที่เติมเข้าไปจะจับกับ  $Ca^{2+}$  uniporter ที่ด้านนอกของ inner membrane และเคลื่อนที่ผ่าน inner membrane โดยอาศัยแรงคูลระหว่างประจุบวกของ  $Ca^{2+}$  กับ negative potential ที่ด้านในของ inner membrane การเคลื่อนที่ดังกล่าวของ  $Ca^{2+}$  จะทำให้ potential ของ inner membrane ลดลง เนื่องจาก  $Ca^{2+}$  นำประจุบวกเข้าไป และทำให้มีการส่งผ่านอิเล็กตรอนเพิ่มขึ้นเพื่อพยายามรักษา potential ของ inner membrane ผลคือมีการใช้ออกซิเจนเพิ่มมากขึ้น พร้อมกับมีการผลัก  $H^+$  ออกซึ่งจากการผลักดัน  $H^+$  ออกไปจาก matrix มากๆนั้นอาจทำให้ภายใน matrix มีสภาพเป็นด่างมากจนเกิดการยับยั้งการส่งผ่านอิเล็กตรอนตามมา ดังนั้นจึงมีการไล่ Pi ลงไปเพื่อลดความเป็นด่างดังกล่าวโดยที่ Pi จากด้านนอกสามารถแลกเปลี่ยนกับ  $OH^-$  ใน matrix

ทำให้ความเป็นต่างลดลง การส่งผ่านอิเล็กตรอนก็จะไม่ถูกยับยั้ง และสุดท้ายเมื่อมีการ transport  $\text{Ca}^{2+}$  ผ่าน inner membrane หหมด การกระตุ้นการใช้ออกซิเจนก็จะช้าลง และตามรูปที่ 23 B จะเห็นว่า 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ขนาด 1 มก. สามารถกระตุ้นอัตราเร็วของการหายใจจากอัตรา 0.024 ไปเป็น 0.055 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาทิจ และเมื่อเติม 0.20 mM. ADP + 0.41 mM. Pi พบว่ายังคงเกิด state 3 respiration และเมื่อปริมาณของ ADP ถูกใช้ไปหมด การหายใจของ ไมโทคอนเดรียจะกลับเข้าสู่ state 4 respiration และเมื่อเติม 0.2 mM. Pi และ 0.2 mM.  $\text{CaCl}_2$  พบว่าการกระตุ้นการหายใจของไมโทคอนเดรียเพิ่มขึ้นเช่นเดียวกับรูปที่ 23 A และเมื่อทดลองใส่ 5 มก. rotenone ซึ่งเป็น site I inhibitor แล้วหลังจากนั้นเติม 1 มก. 2-methoxy-1,4-naphthoquinone พบว่า อัตราการหายใจ เปลี่ยนจาก 0.018 เป็น 0.055 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาทิจ และเมื่อเติม 0.2 mM. ADP + 0.41 mM. Pi การหายใจใน state 3 respiration ยังคงเกิดขึ้นได้อยู่ แต่มีอัตราช้าลง กล่าวคือมีอัตราเร็วในการใช้ออกซิเจนเพียง 0.082 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาทิจ(ตามรูปที่ 23 C) และการหายใจก็ยังคงถูกกระตุ้นได้ด้วย Pi +  $\text{CaCl}_2$  แต่มีการใช้ออกซิเจนค่อนข้างช้า (0.086)(ตามรูปที่ 23 D) เช่นเดียวกับผลในรูปที่ 23 C เมื่อทำการทดลองใช้ 10 มก. oligomycin (ตามรูปที่ 23 E) ลงในการทดลองเช่นเดียวกันกับรูปที่ 23 C และ D พบว่า oligomycin สามารถยับยั้งการหายใจจากการเติม 0.20 mM. ADP + 0.41 mM. Pi (ยับยั้ง state 3 respiration) ได้อย่างสมบูรณ์ แต่เมื่อเติม 0.20 mM. Pi +  $\text{CaCl}_2$  จะยังพบว่าการหายใจยังคงถูกกระตุ้นได้ กล่าวคือ อัตราการหายใจของไมโทคอนเดรียเปลี่ยนจาก 0.049 เป็น 0.088 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาทิจ และกลับเข้าสู่อัตราการใช้ออกซิเจนเป็น 0.049 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาทิจ อีกครั้งเมื่อสิ้นสุดการกระตุ้น

รูปที่ 23 E เป็นการแสดงให้เห็นว่าเมื่อมีทั้ง rotenone และ oligomycin พบว่า rotenone ไม่สามารถยับยั้งการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในกรณีที่ให้ glutamate+malate เป็นสับสเตรท หลังจากนั้นเมื่อมีการเติม oligomycin ไม่พบว่าการยับยั้งผลการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone แต่มีผลยับยั้งการเกิด state 3 respiration จากการเติม ADP + Pi (ไม่มีการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนแม้ว่าจะเติม ADP+Pi เนื่องจาก oligomycin ยับยั้งการเกิด phosphorylation ซึ่งเป็นปฏิกิริยาที่ couple กับการส่งผ่านอิเล็กตรอนในห่วงโซ่การหายใจ ทำให้การส่งผ่านอิเล็กตรอน



เกิดขึ้นไม่ได้เช่นกัน) แต่ในกรณีของ  $\text{Ca}^{2+}$  (ในภาวะที่มี Pi) สามารถกระตุ้นการใช้ออกซิเจนได้เพิ่มขึ้น ทั้งนี้เพราะ oligomycin ไม่มีผลยับยั้งลูกโซ่การหายใจ และ  $\text{Ca}^{2+}$  uniporter โดยที่อัตราการใช้ออกซิเจนที่เกิดจากกระตุ้นของ  $\text{Ca}^{2+}$  เท่ากับในกรณีรูปที่ 23 D

### 3.2 กรณีที่ใช้ succinate เป็นสับสเตรท

ตามรูปที่ 24 A เป็นการแสดงการหายใจใน state ต่างๆของไมโทคอนเดรียและการตอบสนองต่อการเติม ADP + Pi และ DNP ในกรณีที่เติม ADP + Pi กระตุ้นให้เกิด state 3 และ state 4 respiration รวมทั้งผลของ DNP ที่กระตุ้นให้เกิด state 3 ตามรูปที่ 24 B จะเป็นผลการกระตุ้นการหายใจของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาด 6 มคก. อัตราการใช้ออกซิเจนจะเพิ่มจาก 0.043 เป็น 0.153 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาที และเมื่อใส่ rotenone 5 มคก. และ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone 6 มคก. ซึ่งไม่พบว่ามีการยับยั้งการใช้ออกซิเจนใน state 3 respiration กล่าวคือ ยังเห็นฤทธิ์ในการเพิ่มการหายใจและเมื่อเติม 0.20 mM. ADP + 0.41 mM. Pi ปรากฏว่ามีการเพิ่มอัตราการหายใจเป็นปกติด้วยอัตรา 0.208 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาที และไมโทคอนเดรียยังคงตอบสนองด้วยผลที่เป็นปกติ

### 4. ผลการกระตุ้นการหายใจของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในกรณีที่ให้ร่วมกับ lawsone หรือ menadione

จากรูปที่ 25 แสดง dose-response curve ของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone เดี่ยวๆ และเมื่อให้ร่วมกับ lawsone ในขนาดต่างๆคือ 10 มคก. (รูปที่ 25 B) และ 25 มคก. (รูปที่ 25 C) พบว่าผลในการกระตุ้นให้มีการเพิ่มขึ้นของอัตราการใช้ออกซิเจนจะลดลง เมื่อมีการให้ร่วมกับ lawsone โดยที่การลดลงจะเพิ่มขึ้น เมื่อให้ร่วมกับ lawsone ในขนาดที่สูงขึ้น (25 มคก.) และเมื่อนำมาเขียนกราฟระหว่าง 1/ความเข้มข้นของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่ใช้ (มีหน่วยเป็น 1/ไมโครโมล) และ 1/อัตราการใช้ออกซิเจน (มีหน่วยเป็น 1/มคอ.ออกซิเจน/นาที) พบว่าผลการยับยั้งของ lawsone ที่มีต่อการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone เป็นลักษณะของการยับยั้งชนิด



competitive และ non-competitive inhibitor รวมกัน

ตารางที่ 2 แสดงผลการเปรียบเทียบฤทธิ์ในการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนของ 3 กรณีคือ กรณีที่ให้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone เดี่ยวๆ ในขนาด 6 มคก., กรณีที่ให้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาด 6 มคก. ร่วมกับ lawsone 50 มคก. และกรณีที่ให้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ขนาด 6 มคก. ร่วมกับ menadione 50 มคก. รวมทั้งแสดงการยับยั้งอัตราการใช้ออกซิเจนเป็น %inhibition ของสองกรณีหลังเทียบกับเมื่อให้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone เดี่ยวๆ พบว่ากรณีที่ให้ร่วมกับ lawsone จะมีผลในการยับยั้งการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone คิดเป็น %inhibition เท่ากับ 92.8 และกรณีที่ให้ร่วมกับ menadione จะมีค่า 61.6 ซึ่งผลของการยับยั้งของอนุพันธ์ที่ให้รวมกันนี้ อาจจะแสดงถึงตำแหน่ง(site) ของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone และอนุพันธ์แนฟโทควิโนน ว่ามีการออกฤทธิ์ที่ตำแหน่งเดียวกันหรือไม่

#### 5. ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่มีต่อ ATPase activity ของไมโทคอนเดรีย

##### 5.1 ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาดต่างๆ

ในตารางที่ 3 แสดงผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ขนาดต่างๆตั้งแต่ 0.5 - 50 มคก. ในการกระตุ้น ATPase activity ของไมโทคอนเดรีย โดยการวัด Pi ที่เกิดขึ้นจากการสลายตัวของ ATP พบว่า Pi ที่เกิดขึ้นมีปริมาณเพิ่มขึ้นจากกรณีที่ไม่มีสารเติมสารใด(control) ในทุกขนาดของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่ใช้ แต่ไม่พบว่าการเพิ่มขึ้นของปริมาณ Pi สัมพันธ์กับขนาดของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่ใช้ นอกจากนี้พบว่า การเพิ่มขึ้นของปริมาณ Pi มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเทียบกับ control (ไม่มีการเติมสารใด หมายถึงปริมาณ Pi ที่เกิดจาก endogenous ATPase activity) ( $P < 0.05$ ) นั่นคือ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone มีผลในการกระตุ้น ATPase activity ได้เล็กน้อย แต่คุณสมบัติในการกระตุ้น ATPase activity ไม่สัมพันธ์กับขนาดของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่ใช้ (แสดงว่าผลในการกระตุ้นให้มีการใช้ออกซิเจนเพิ่มขึ้นตามขนาดของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone

ไม่ได้เกิดเนื่องจากคุณสมบัติในการกระตุ้น ATPase activity

5.2 ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาดต่างๆที่มี  
ต่อ DNP activated ATPase activity เปรียบเทียบกับผลของ oligomycin  
ในการยับยั้ง DNP activated ATPase activity

ตารางที่ 4 แสดงผลในการกระตุ้น ATPase activity ในกรณีที่ไม่ได้  
เติมสารใดเลย(endogenous ATPase activity) และกรณีที่ใส่ DNP ซึ่งเป็น  
uncoupler มีคุณสมบัติในการกระตุ้น ATPase activity ได้ (20) ทำให้มีการสลาย  
ของ ATP ไปเป็น ADP+Pi คือมีผลในทางตรงกันข้ามกับหน้าที่ของไมโทคอนเดรียใน  
การสร้าง ATP (บทที่ 1) ในการศึกษาผลของ DNP ในการกระตุ้น ATPase  
activity ในภาวะที่มี 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาดต่างๆพบว่า  
2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่เติมลงไปไม่มีผลเปลี่ยนแปลงปริมาณ Pi ที่  
สลายตัวจาก ATP ในทุกขนาด ( $P > 0.05$ ) แต่เมื่อเปรียบเทียบกับผลของ oligomycin  
ซึ่งเป็นสารที่มีฤทธิ์ในการยับยั้ง ATPase activity ที่เกิดจากการกระตุ้นของ DNP  
พบว่า oligomycin สามารถยับยั้งการสลายของ Pi ได้เกือบสมบูรณ์ (Pi ที่สลาย  
ออกมาเพียง  $0.38 \pm 0.04$  ไมโครโมล/มก. โปรตีน/10 นาที) เทียบกับกรณีที่ใส่  
DNP อย่างเดียว สามารถกระตุ้นการสลายของ ATP ได้อย่างมาก (Pi ที่สลายออก  
มามีค่าเท่ากับ  $2.56 \pm 0.09$  ไมโครโมล/มก. โปรตีน/10 นาที) ( $P < 0.05$ )

ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่มีต่อเซลล์ยีสต์ *Saccharomyces cerevisiae*

1. ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่มีต่อการใช้ออกซิเจนของ  
intact yeast ในระยะต่างๆ

1.1 ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาดต่างๆที่มีต่อ  
การใช้ออกซิเจนของ *S. cerevisiae* โดยใช้ glucose เป็นสับสเตรท

ในการศึกษาการใช้ออกซิเจนของ *S. cerevisiae* ดังกล่าว ในระยะ  
(state) ต่างๆนั้น ทำไม่ได้เหมือนกับกรณีที่ทำการศึกษาเกี่ยวกับไมโทคอนเดรีย เนื่องจาก  
จาก ADP+Pi ไม่สามารถซึมผ่านผนังเซลล์(cell membrane) ของยีสต์ได้รวมทั้งสับสเตรท



ที่ใช้ในกรณีของไมโทคอนเดรีย สาร uncoupler เช่น DNP ก็ผ่านเข้าเซลล์ไม่ได้เช่นกัน ดังนั้นในการทดลองนี้จะใช้สับสเตรทเป็น glucose ซึ่งโดยปกติยีสต์สามารถใช้เป็นแหล่งพลังงานได้อยู่แล้ว และ uncoupler จะเปลี่ยนไปใช้ CCCP ซึ่งมีคุณสมบัติที่ non-polar มากกว่า DNP ซึ่งพบว่าสามารถผ่านผนังเซลล์เข้าไปก่อผลเร่งการใช้ออกซิเจนในเซลล์ได้

ตามรูปที่ 26 A จะเป็นผลของ CCCP ในการเพิ่มอัตราการใช้ออกซิเจนของเซลล์ ซึ่งเป็นคุณสมบัติของ uncoupler ที่ได้กล่าวมาแล้ว และรูปที่ 26 B, C และ D จะเป็นผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ขนาด 6, 50 และ 100 มก. พบว่าทำให้มีการเพิ่มของอัตราการใช้ออกซิเจนของเซลล์ โดยอัตราการใช้ออกซิเจนจะเพิ่มขึ้นสัมพันธ์กับขนาดของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ส่วนใน รูปที่ 26 E และ F จะแสดงผลของ CCCP และ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ต่อเซลล์ที่กรณีที่ไม่มีการเติมสับสเตรทคือ glucose ลงไป จะพบว่าไม่มีการเพิ่มขึ้นของอัตราการใช้ออกซิเจนของเซลล์ นั้นแสดงให้เห็นว่าการก่อผลของ uncoupler ที่ใช้คือ CCCP และสาร 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในการกระตุ้นให้มีการใช้ออกซิเจนของเซลล์เพิ่มมากขึ้นนั้น จำเป็นต้องมีสับสเตรทซึ่งเป็นสารเริ่มต้นในการเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันในเซลล์ ซึ่ง organelle ที่สำคัญที่ทำให้เกิดออกซิเดชันที่ได้กล่าวมาแล้วในบทที่ 1 นั่นก็คือไมโทคอนเดรีย ซึ่งเป็นส่วนสำคัญที่จะเปลี่ยนสารอาหารให้เป็นพลังงานในกระบวนการส่งผ่านอิเล็กตรอน และการเกิดออกซิเดทีฟฟอสฟอริเลชัน ซึ่งจะได้ ATP ที่จะนำไปใช้ในการดำเนินกิจกรรมของเซลล์ต่อไป ซึ่งจากปฏิกิริยาดังกล่าวสุดท้ายจะมีการใช้ออกซิเจนเพื่อเปลี่ยนเป็นน้ำ นั่นคือผลของปฏิกิริยาดังกล่าวทำให้ออกซิเจนใน chamber ลดลง ส่วนแหล่งอื่นๆในเซลล์ที่มีการใช้ออกซิเจนได้แก่ การทำงานของเอนไซม์บางชนิดเช่น เอนไซม์ alcohol dehydrogenase เป็นต้น แต่ก็เห็นว่ามีการใช้ออกซิเจนในระดับต่ำ ดังนั้นผลการเปลี่ยนแปลงการใช้ออกซิเจนของเซลล์ย่อมสะท้อนการใช้ออกซิเจน อันเนื่องมาจากไมโทคอนเดรียเป็นส่วนใหญ่ และจากการเติม uncoupler หรือสารที่ทดสอบคือ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone นั้น ผลที่เกิดขึ้นย่อมเป็นผลส่วนใหญ่ที่เกิดกับการทำงานของไมโทคอนเดรียเป็นสำคัญ

ในรูปที่ 27 แสดง dose-response curve ของ 2-methoxy-1,4-



naphthoquinone ที่มีต่ออัตราการใช้ออกซิเจนของเซลล์ *S. cerevisiae* เมื่อใช้ glucose เป็นสับสเตรท พบว่า อัตราการใช้ออกซิเจนของเซลล์จะเพิ่มขึ้นตามขนาดของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone แต่พบว่าจะเริ่มคงที่ที่ขนาด 30-60 มก. (ในช่วงของขนาดที่ได้ทำการทดลอง) และเพิ่มอีกครั้งเมื่อใช้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาดสูงเท่ากับ 100 มก.

1.2 ผลการเปรียบเทียบ maximum response เมื่อใช้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone , DNP , Lawsone และ Menadione ในการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนของยีสต์ *S. cerevisiae* เมื่อใช้ glucose เป็นสับสเตรท

รูปที่ 28 2-methoxy-1,4-naphthoquinone มีผลกระตุ้นการใช้ออกซิเจน ได้น้อยกว่า CCCP เล็กน้อย กล่าวคือ CCCP กระตุ้นให้มีการใช้ออกซิเจนได้  $3.44 \pm 0.29$  และ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone มีอัตราการใช้ออกซิเจนเป็น  $3.30 \pm 0.18$  ส่วนผลของอนุพันธ์อีกสองชนิดคือ lawsone และ menadione ในขนาดที่เท่ากับขนาดของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่ให้ผลสูงสุดคือ เท่ากับ 50 มก. และในขนาดสูงคือ 100 มก. พบว่ามีผลกระตุ้นการใช้ออกซิเจนของเซลล์ได้เพียงเล็กน้อยเท่านั้น คือมีอัตราการใช้ออกซิเจนเป็น  $0.17 \pm 0.05$ ,  $0.46 \pm 0.07$  นน. ออกซิเจน/นาท./มก. ยีสต์ (wet weight) เมื่อใช้ lawsone และ menadione ในขนาด 50 มก. และเป็น  $0.46 \pm 0.08$  และ  $0.46 \pm 0.03$  นน. ออกซิเจน/นาท./มก. ยีสต์ (wet weight) ซึ่งผลดังกล่าวในรูปที่ 28 ก็สอดคล้องกับผลที่ได้ในกรณีที่ทำการศึกษาเกี่ยวกับไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากตับของหนูขาว (รูปที่ 16, 17) แต่เมื่อศึกษาในแง่ของปริมาณ (quantitative) พบว่า 2-methoxy-1,4-naphthoquinone มีผลกระตุ้นการใช้ออกซิเจนได้สูงมาก เกือบเท่ากับผลของ uncoupler ที่ใช้คือ CCCP ซึ่งอาจจะเนื่องมาจากขนาดของ uncoupler ที่ใช้ไม่เหมาะสมที่จะก่อให้เกิดผลสูงสุดในการเกิดภาวะอันคัปปลิง หรือ CCCP ไม่สามารถซึมผ่านผนังเซลล์ได้มากเพียงพอที่จะก่อฤทธิ์สูงสุด หรือ sensitivity ของลูกใช้การหายใจของเซลล์ต่อ CCCP น้อยกว่ากรณีของสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมเช่นกรณีที่เตรียมจากเซลล์ตับของหนูขาว ที่พบว่าในขนาดความเข้มข้นนี้ก่อให้เกิดผลสูงสุด

2. ผลของ mitochondrial respiratory inhibitors ต่อการออกฤทธิ์ของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่มีผลต่อการใช้ออกซิเจนของเซลล์

S. cerevisiae เปรียบเทียบกับ CCCP

รูปที่ 29 A แสดงผลของ rotenone ที่มีต่อการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนของ CCCP และ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่ใช้สับสเตรทเป็น glucose พบว่า rotenone 10 มก. ไม่สามารถยับยั้งการกระตุ้นให้มีการเพิ่มการใช้ออกซิเจนจากการใส่ 1.25  $\mu$ M. CCCP ซึ่งเป็น uncoupler ซึ่งผลก็คือ CCCP ยังคงสามารถเร่งให้เซลล์มีการใช้ออกซิเจนเพิ่มขึ้นได้โดยการสังเกตจากอัตราการใช้ออกซิเจนก่อนและหลังการเติม 1.25  $\mu$ M. CCCP มีค่า 0.143 และ 0.176 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาทิตามลำดับและผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ก็ให้ผลในทำนองเดียวกัน (ตามรูปที่ 29 B) คือมีผลทำให้อัตราการใช้ออกซิเจนของเซลล์เพิ่มขึ้นเช่นกันเมื่อใส่ 10 มก. rotenone ไม่สามารถยับยั้งการใช้ออกซิเจนของเซลล์ได้เมื่อใส่ 50 มก. 2-methoxy-1,4-naphthoquinone (ตามรูปที่ 29 C) การที่ rotenone ไม่สามารถยับยั้งการใช้ออกซิเจนเมื่อเติม CCCP นั้นอาจจะเนื่องมาจาก 2 ประเด็นคือ หนึ่ง rotenone ไม่สามารถผ่านผนังเซลล์ของเซลล์ได้ หรือ สองคุณสมบัติของวิถีทางการหายใจ (respiratory pathway) ของเซลล์ไม่ถูกยับยั้งโดย rotenone (rotenone-insensitive) ซึ่งอาจเกิดขึ้นได้เนื่องจากสภาวะในการเลี้ยงดั่งได้กล่าวมาแล้วในบทที่ 1 ดังนั้นผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone จึงไม่สามารถสรุปได้แน่นอนว่าการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนที่เพิ่มขึ้นไม่ถูกยับยั้งโดย rotenone

รูปที่ 30 แสดงผลของ antimycin ซึ่งเป็น inhibitor ที่ site II พบว่าในรูปที่ 30 A 10 มก. antimycin สามารถยับยั้งอัตราการใช้ออกซิเจนของเซลล์ได้เกือบสมบูรณ์ โดยอัตราการใช้ออกซิเจนก่อนเติม antimycin และหลังเติมมีค่า 0.132 และ 0.016 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาทิตตามลำดับ และ antimycin ยังสามารถยับยั้งผลของ 1.25  $\mu$ M. CCCP ในการกระตุ้นให้มีการใช้ออกซิเจนเพิ่มขึ้น แต่เมื่อเติม 10 และ 50 มก. 2-methoxy-1,4-naphthoquinone กลับพบว่าเซลล์มีการเพิ่มการใช้ออกซิเจนอย่างชัดเจน ตามรูปที่ 30 B และ C ตามลำดับ ถ้าใช้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาด 10 มก. จะกระตุ้นให้มีอัตราการใช้ออกซิเจนได้เท่ากับ 0.077 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาทิต และเพิ่มเป็น 0.187 มคอ.ออกซิเจน/มล./นาทิต เมื่อเพิ่มขนาดเป็น 50 มก. นั่นคือ antimycin ไม่สามารถยับยั้งผลในการเพิ่มอัตราการใช้ออกซิเจนของเซลล์อันเนื่องมาจาก 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ซึ่งในส่วนนี้จะแสดงให้เห็นถึง วิถีทางในการส่งผ่านอิเล็กตรอนจาก



สับสเตรทไปยัง 2-methoxy-1,4-naphthoquinone และส่งต่อให้กับออกซิเจน  
 ว่าอาจจะไม่ใช่วิถีทางปกติที่ใช้ในการส่งผ่านอิเล็กตรอนจากสับสเตรทไปยังออกซิเจน  
 และ/หรือกลไกการทำงานของลูกโซ่การหายใจของไมโทคอนเดรียของเซลล์ยีสต์ต่างจาก  
 ของสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม

ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ที่มีต่อไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากเซลล์ยีสต์  
*S. cerevisiae*.

ไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากเซลล์ยีสต์ชนิดดังกล่าว โดยวิธี incubate  
 เซลล์ยีสต์กับเอนไซม์ Lyticase® เพื่อทำลายผนังเซลล์ (cell wall) นั้น คุณภาพของ  
 ไมโทคอนเดรียที่เตรียมได้ไม่ดีนัก ค่า RCI ในกรณีที่ใช้สับสเตรทเป็น succinate มี  
 ค่าประมาณ 1.5-2 ส่วนกรณีที่ใช้ pyruvate+malate ค่า RCI ที่ได้มีค่าประมาณ  
 1.5 เท่านั้น ดังนั้นผลที่จะนำมาแสดงจะแสดงเฉพาะกรณีที่ใช้ succinate เป็นสับส  
 เเตรทเท่านั้น และจากการที่คุณภาพของไมโทคอนเดรียที่ได้ไม่ดีนัก ผลของ 2-  
 methoxy-1,4-naphthoquinone ที่มีต่อการทำงานของไมโทคอนเดรียที่จะนำเสนอต่อ  
 ไป จึงเป็นเพียงผลที่อาจจะเป็นไปได้เท่านั้น ส่วนผลที่แท้จริงควรจะได้มีการศึกษาซ้ำใน  
 ไมโทคอนเดรียที่มีคุณภาพมากกว่านี้ ซึ่งคงต้องอาศัยเครื่องมือและเทคนิควิธีการอื่นๆ  
 เพื่อให้ได้ไมโทคอนเดรียที่มีคุณภาพ และปริมาณที่มากพอในการศึกษา

1. ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาดต่างๆที่มีผลกระตุ้น  
การใช้ออกซิเจน

รูปที่ 31 แสดง dose-response curve ของ 2-methoxy-1,4-  
 naphthoquinone ในการเพิ่มอัตราการใช้ออกซิเจนของไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากเซลล์  
 ยีสต์ ในกรณีที่ใช้สับสเตรทเป็น succinate พบว่าอัตราการใช้ออกซิเจนจะเพิ่มขึ้นสัมพันธ์  
 กับขนาดที่ใช้ โดยจะเพิ่มขึ้นเรื่อยๆจากขนาดที่ใช้ 10-30 มคก. และจะเริ่มคงที่ที่ขนาด  
 30-50 มคก. แต่พบว่าที่ขนาด 50 มคก. ให้ผลที่แตกต่างกันมาก (ค่า standard error  
 สูงมาก)



2. ผลการเปรียบเทียบ maximum response เมื่อใช้ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone และ DNP ต่อการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนของไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากยีสต์ *Saccharomyces cerevisiae*.

รูปที่ 32 ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาด 50 มคก. ในการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนน้อยกว่าผลของ DNP ที่ใช้ (ใช้ในขนาด 0.1 mM.) ซึ่งสูงกว่ากรณีที่ใช้กับไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากตับของหนูขาวหนึ่งเท่า เนื่องจากการทดลองใช้ DNP ในขนาดความเข้มข้น 0.05 mM. ไม่เห็นผลในการกระตุ้นการใช้ออกซิเจนเพิ่มขึ้น ซึ่งอาจจะเนื่องมาจากความไวของลูกโซ่การหายใจของไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากเซลล์ยีสต์ต่อ DNP น้อยกว่าของสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมเช่นเซลล์ตับของหนูขาว หรือเนื่องมาจากคุณภาพของไมโทคอนเดรียที่เตรียมได้ไม่ดีจึงไม่ตอบสนองต่อผลของ DNP) ซึ่งผลที่ได้สอดคล้องกับผลที่มีต่อไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากตับของหนูขาวและผลต่อเซลล์ยีสต์ (intact yeast) (รูปที่ 19, 20, 28)

3. ผลของ mitochondrial respiration inhibitor site II (antimycin) ต่อการออกฤทธิ์ของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ต่อไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากยีสต์ *S. cerevisiae* เปรียบเทียบกับ DNP

ในการศึกษาพบว่า rotenone ไม่สามารถยับยั้งการส่งผ่านอิเล็กตรอนจากสับสเตรท pyruvate + malate ไปยังออกซิเจนได้ (rotenone-insensitive pathway) ซึ่งผลดังกล่าวอาจจะเนื่องมาจากสภาวะที่ใช้เลี้ยงเชื้อยีสต์ ดังได้กล่าวมาแล้วในบทที่ 1 ดังนั้นผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในกรณีที่มี rotenone จึงไม่สามารถนำมาใช้ในการวิเคราะห์ใดๆได้ จึงไม่ได้แสดงผลไว้

ตามรูปที่ 33 A respiratory control ของไมโทคอนเดรียตามปกติ (ซึ่งมีค่า RCI = 1.94) รูปที่ 33 B พบว่า 10 มคก. antimycin สามารถยับยั้งการหายใจได้สังเกตจากผลที่ได้คือ DNP ซึ่งเป็น uncoupler ไม่สามารถกระตุ้นให้มีการใช้ออกซิเจนได้เพิ่มขึ้น ในขณะที่ รูปที่ 33 C 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในขนาด 30 มคก. มีผลเพิ่มอัตราการใช้ออกซิเจนของไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากเซลล์ยีสต์ได้แม้ว่าจะมี antimycin ซึ่งผลที่ได้ก็สอดคล้องกับผลที่มีต่อไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากตับของหนูขาว แต่ที่ต่างกันก็คือไม่เห็นผลว่ามีการลดลงของอัตราการใช้ออกซิเจนเมื่อ

เวลาผ่านไปเช่นที่เกิดในไมโทคอนเดรียที่เตรียมจากตับของหนูขาว(รูปที่ 22 c)

ผลของ 2-methoxy-1,4-naphthoquinone ในด้านฤทธิ์ในการฆ่าเชื้อหรือยับยั้ง  
การเจริญของเชื้อ S. cerevisiae. โดยวิธี Broth Dilution

ผลการทดลอง ค่าความเข้มข้นต่ำสุดที่ยับยั้งการเจริญเติบโต (MIC) และ  
ค่าความเข้มข้นต่ำสุดที่ฆ่าเชื้อ (MFC) ของเชื้อ S.cerevisiae โดยวิธี broth  
dilution (ดังวิธีที่ได้กล่าวมาแล้วในบทที่ 2) แสดงผลในตารางที่ 5

ตารางที่ 5 แสดงค่าความเข้มข้นต่ำสุดที่ยับยั้งการเจริญเติบโต (MIC) และ  
ค่าความเข้มข้นต่ำสุดที่ฆ่าเชื้อ (MFC) ของเชื้อ S.cerevisiae  
โดยวิธี broth dilution

test organism	MIC(ug/ml)	MFC(ug/ml)
S. cerevisiae	10	20

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย