



ใบรับรองปัญหาพิเศษ

เรื่อง

ศึกษาปัจจัยที่เหมาะสมต่อการวัดค่าความยาวซาร์โคเมอร์โดยอาศัยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชัน

Study on optimum factors for measurement sarcomere length

by laser diffraction method

จัดทำโดย

นางสาววารุณี ชัดสีใส รหัสนักศึกษา 44040155

นางสาวสุรางค์รัตน์ ถือกอง รหัสนักศึกษา 44040167

ได้รับการพิจารณาเห็นชอบจาก

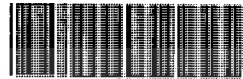
..... ๒๓ / ๕๐ / ๕๘ อาจารย์ที่ปรึกษาปัญหาพิเศษ

(ผศ.เสาวลักษณ์ สุรพันธ์พิชญ์)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

20402

ศึกษาปัจจัยที่เหมาะสมต่อการวัดค่าความยาวซาร์โคเมอร์โดยอาศัยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชัน
Study on optimum factors for measurement sarcomere length
by laser diffraction method



T096787



โดย

นางสาววารุณี ชัดดีใส รหัสนักศึกษา 44040155
นางสาวสุรางค์รัตน์ ดือทอง รหัสนักศึกษา 44040167

รายงานนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาศาสตรบัณฑิต

โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

พ.ศ. ๒๕๕๗ ปีการศึกษา 2547

๗๔๘๖๓

๒๕๕๗

เลขทะเบียน..... 96787

เอกสารนี้เป็นเอกสารสำหรับบริการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

นางสาววราณี ชัดสีโส, นางสาวสุรางค์รัตน์ ถือทอง. 2547: ศึกษาปัจจัยที่เหมาะสมต่อการวัดค่าความยาวซาร์โคเมอร์โดยอาศัยวิธีการ Laser diffraction (Study on optimum factors for measurement sarcomere length by laser diffraction method)

ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร. โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

อาจารย์ที่ปรึกษา ผศ. เขวาลักษณ์ สุรพันธ์พิสุทธิ์, 43 หน้า

บทคัดย่อ

ช่วงหน่วยหดตัวพื้นฐานซาร์โคเมอร์ (sarcomere) เป็นช่วงของความยาวของเส้นใยกล้ามเนื้อฝอยนับจากเส้นแซ้สหนึ่งไปอีกเส้นแซ้สหนึ่ง ซึ่งมีบทบาทสำคัญมากต่อการหดตัว (contraction) และการคลายตัวหรือการยืดตัว (relaxation) ของกล้ามเนื้อมีผลทำให้ร่างกายของสัตว์สามารถเคลื่อนที่หรือเคลื่อนไหวได้

ในการวัดความยาวซาร์โคเมอร์โดยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชัน (Laser Diffraction) จะอาศัยหลักการเลี้ยวเบนของลำแสงเลเซอร์ที่เกิดจากการตกกระทบลงบนชิ้นเนื้อ ซึ่งอาศัยความสามารถในการส่องผ่านของแสงเลเซอร์และหลักการเลี้ยวเบนที่ไปทำให้เกิดดิฟแฟรคชันแพทเทิร์นขึ้น ทำให้สามารถวัดระยะซาร์โคเมอร์ในเซลล์เส้นใยกล้ามเนื้อได้ง่าย โดยทำการศึกษาศึกษาปัจจัยที่เหมาะสมต่อการวัดค่าความยาวซาร์โคเมอร์ในเนื้อวัว หมูและไก่ ส่วนต่างๆ พบว่า การตรึงตัวอย่างในสารเคมีมีผลต่อค่าความยาวซาร์โคเมอร์ โดยสามารถรักษาสภาพของเซลล์ให้ใกล้เคียงกับลักษณะเดิม จึงเหมาะสมที่จะใช้ตัวอย่างที่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมีมากกว่าตัวอย่างเนื้อสด ระยะทางระหว่างตัวอย่างกับฉากจะมีผลต่อค่าความยาวซาร์โคเมอร์ในเนื้อหมูและเนื้อไก่ แต่ไม่มีผลต่อค่าความยาวซาร์โคเมอร์ในเนื้อวัว เนื่องจากการจัดเรียงตัวของเซลล์ที่ต่างกัน เมื่อเปรียบเทียบค่าความยาวซาร์โคเมอร์ในเนื้อสัตว์ส่วนต่างๆจะมีค่าที่แตกต่างกัน รวมทั้งวิธีที่ใช้ในการวัดก็มีผลต่อค่าความยาวซาร์โคเมอร์ด้วย ปัจจัยต่างๆ เช่น อายุ พันธุ์ การเก็บรักษาชิ้นเนื้อหลังการฆ่า ความนุ่ม จำนวนตัวอย่างที่จะทำการศึกษาซึ่งเป็นปัจจัยที่มีผลต่อการวัดความยาวซาร์โคเมอร์ทั้งสิ้น จึงควรควบคุมปัจจัยต่างๆเหล่านี้ในระหว่างทำการทดลอง เพื่อให้ค่าที่ได้จากการทดลองมีความถูกต้องแม่นยำมากขึ้น

..... วราณี ชัดสีโส

..... สุรพันธ์พิสุทธิ์ ถือทอง

ลายมือนักศึกษา

.....
.....

ลายมืออาจารย์ที่ปรึกษา

..... 23 มีค 48

วันเดือนปี

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

กิตติกรรมประกาศ

การจัดทำปัญหาพิเศษในหัวข้อเรื่อง ศึกษาปัจจัยที่เหมาะสมต่อการวัดค่าความยาวซาร์โคเมียร์ โดยอาศัยวิธีเลเซอร์คิฟแฟรจัน สามารถสำเร็จลุล่วงไปได้ด้วยดีจากความอนุเคราะห์ของบุคคลหลายท่าน ผู้จัดทำขอกราบขอบพระคุณ ผศ.เขวาลักษณ์ สุรพันธ์พิเชียร ซึ่งเป็นอาจารย์ที่ปรึกษา ที่ได้กรุณาให้ คำปรึกษา คำแนะนำ ข้อเสนอแนะต่างๆ และความคิดเห็นอันเป็นประโยชน์ ตลอดจนช่วยเหลือแก้ไขรายงาน ปัญหาพิเศษฉบับนี้เพื่อให้ความถูกต้องและสมบูรณ์ยิ่งขึ้น ขอขอบพระคุณ ดร.บุญเทียม พันธุ์เพ็ง และ อาจารย์สุรชาติ กมลฉลิก ประจำภาควิชาฟิสิกส์ประยุกต์ คณะวิทยาศาสตร์ สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง ที่ให้ความอนุเคราะห์เครื่องมืออุปกรณ์ในการทำปัญหาพิเศษ ขอขอบพระคุณ ดร.ประพันธ์ ปิ่นศิริโรคม ซึ่งเป็นอาจารย์คณะกรรมการปัญหาพิเศษ ที่ช่วยแนะนำ ให้ คำปรึกษา และแก้ไขข้อผิดพลาดในการทดลอง ให้ความถูกต้องสมบูรณ์ยิ่งขึ้น

กราบขอบพระคุณคุณแม่ คุณแม่ที่คอยเป็นกำลังใจและสนับสนุนด้านทุนทรัพย์ในการจัดทำ ปัญหาพิเศษในครั้งนี้ให้สำเร็จลุล่วงไปได้ด้วยดี ขอขอบพระคุณนักวิทยาศาสตร์และเจ้าหน้าที่ ห้องปฏิบัติการทุกคนที่ให้ความช่วยเหลือในการทดลอง และขอบคุณเพื่อนๆทุกคนที่คอยให้คำแนะนำ ตลอดจนความช่วยเหลือต่างๆและเป็นกำลังใจให้กันเสมอมา

นางสาววารุณี ชัดสีใส

นางสาวสุรางค์รัตน์ ถือทอง

19 มีนาคม 2548

สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อ	ก
กิตติกรรมประกาศ	ข
สารบัญ	ค
สารบัญตาราง	ง
สารบัญภาพ	ฉ
บทที่	
1. บทนำ	1
วัตถุประสงค์	2
2. วารสารปริทรรศน์	3
2.1 เนื้อสัตว์และส่วนประกอบของกล้ามเนื้อ	3
2.1.1. ที่มาของเนื้อสัตว์	2
2.1.2. เนื้อสัตว์และส่วนประกอบ	3
- เนื้อเยื่อเกี่ยวพัน	3
- โปรตีนเนื้อเยื่อเกี่ยวพัน	4
- เนื้อเยื่อไขมัน	4
- เนื้อเยื่อกล้ามเนื้อ	5
2.2 เลเซอร์	16
2.2.1. คุณสมบัติของเลเซอร์	16
2.2.2. องค์ประกอบของเลเซอร์	17
2.2.3. ชนิดของเลเซอร์	19
2.3 การเลี้ยวเบนของแสงที่ผ่านช่องแคบเดี่ยว	23
2.4 กล้องจุลทรรศน์	24
2.5 งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง	27

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญ (ต่อ)

	หน้า
3. วัตถุประสงค์ อุปกรณ์ สารเคมีและวิธีการทดลอง	28
3.1 วัตถุประสงค์	28
3.2 เครื่องมือ อุปกรณ์และสารเคมี	28
3.3 ขั้นตอนและวิธีการทดลอง	28
4. ผลการทดลองและวิจารณ์	33
5. สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ	40
เอกสารอ้างอิง	42



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
2.1 แสดงกำลังขยายของกล้องจุลทรรศน์ที่มีความยาวของตัวกล้อง(body tube) 160 มิลลิเมตร	24
4.1 ค่าความยาวซาร์โคเมอร์เฉลี่ยของเนื้อวัว หมูและไก่ ส่วนสะโพกที่ผ่านการตรึง และไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	34
4.2 ค่าความยาวซาร์โคเมอร์เฉลี่ยของเนื้อวัว หมูและไก่ ส่วนสะโพกที่ใช้ระยะห่าง ระหว่างตัวอย่างกับฉากที่ระยะต่างๆกัน	35
4.3 เปรียบเทียบค่าความยาวซาร์โคเมอร์เฉลี่ยของเนื้อสัตว์ส่วนต่างๆ จากสัตว์ต่างชนิดกัน	36
4.4 เปรียบเทียบค่าความยาวซาร์โคเมอร์เฉลี่ยที่ได้จากการวัดด้วยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชัน กับการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์	38
4.5 แสดงค่าสัมประสิทธิ์สหสัมพันธ์ระหว่างการวัดด้วยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชันกับวิธีการ ส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์	39

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญภาพ

รูปที่	หน้า
2.1 แสดงกล้ามเนื้อ โครงร่างในระดับต่างๆ	5
2.2 แสดงเส้นใยกล้ามเนื้อ (muscle fiber cell)	7
2.3 ภาพถ่ายหน้าตัดของเส้นใยกล้ามเนื้อ โครงร่างของสุกรแสดงรูปร่างหลายเหลี่ยม และนิวเคลียสที่อยู่บริเวณผิวของเส้นใย	8
2.4 แสดงซาร์โคพลาสมิกเรติคูลัมและท่อทีใน 1 ซาร์โคเมอร์	10
2.5 แสดงเส้นใยกล้ามเนื้อและเส้นใยฝอย	10
2.6 แสดงภาพถ่ายกำลังขยาย 940 เท่าของเส้นใยกล้ามเนื้อสั้นในกระด้าย โดยกล้องจุลทรรศน์ phase contrast	11
2.7 แสดงภาพถ่ายกำลังขยาย 150 เท่าของเส้นใยกล้ามเนื้อสั้นในกระด้ายแสดงลาย โดยตลอดเส้นใยย่อยและมองเห็นเส้นใยย่อยเป็นเส้นใยละเอียด	11
2.8 แสดงเส้นใยย่อย (myofibril) และซาร์โคเมอร์ (sarcomere)	12
2.9 แสดงอิเล็กตรอนไมโครกราฟของกล้ามเนื้อกระด้าย	12
2.10 แสดงโครงสร้างของเส้นใยฝอยชนิดหนาและบางในซาร์โคเมอร์ โดยตัดตัวอย่าง กล้ามเนื้อตามยาวและตามขวางตรงตำแหน่งเฮซโซน แอเบเอและแอเบโอ	13
2.11 แสดงเส้นใยฝอยไมโอซิน	14
2.12 แสดงเส้นใยฝอยชนิดบางหรือแอคติน	15
2.13 แสดงเลเซอร์ก๊าซแบบฮีเลียมนีออนเลเซอร์	20
2.14 ลักษณะการเลี้ยวเบนแบบฟรอนโฮเฟอร์ (Fraunhofer diffraction)	23
3.1 แสดงการติดตั้งอุปกรณ์ในการทดลอง	30
4.1 แสดงดิฟแฟรคชั่นแพทเทิร์นที่เกิดขึ้นจากการวัดความยาวซาร์โคเมอร์ของเนื้อวัว หมู และ ไก่ตามลำดับ	33
4.2 แสดงโครงร่างเส้นใยกล้ามเนื้อย่อยที่กำลังขยาย 400 เท่าในเนื้อที่ผ่านและไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	37

บทที่ 1

บทนำ

ซาร์โคเมอร์ (sarcomere) เป็นช่วงของความยาวของเส้นใยกล้ามเนื้อฝอยซึ่งมีบทบาทสำคัญมากต่อการหดตัวและการคลายตัวของกล้ามเนื้อสัตว์ มีผลทำให้ร่างกายของสัตว์สามารถเคลื่อนไหวหรือเคลื่อนที่ได้ วิธีการวัดความยาวซาร์โคเมอร์สามารถทำได้หลายวิธี เช่น การส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์เชิงปริคอนไซส์อานาไลเซอร์ (shearicon size analyzer method) และวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชั่น (laser diffraction) เนื่องจากเลเซอร์มีคุณสมบัติในการให้แสงเลเซอร์ช่วงคลื่นเดี่ยวซึ่งเป็นคลื่นแม่เหล็กไฟฟ้าที่มีความบริสุทธิ์ของแสงมาก เป็นลำแสงขนาน ส่องได้ในระยะทางไกลโดยไม่มีการสูญเสียความเข้มแสงเนื่องจาก โครงสร้างของกล้ามเนื้อสัตว์ประกอบด้วยเซลล์เส้นใยกล้ามเนื้อฝอยที่มีขนาดเล็กและวางตัวขนานกันตามแนวยาว ระยะห่างระหว่างเส้นแฉะภายในเส้นใยกล้ามเนื้อฝอยแต่ละช่วงจะมีลักษณะคล้ายกับช่องเดี่ยว (single slit) ในการวัดความยาวซาร์โคเมอร์จะอาศัยหลักการเลี้ยวเบนของลำแสงเลเซอร์ที่ตกกระทบลงบนชิ้นเนื้อ ซึ่งความสามารถในการส่องผ่านของแสงเลเซอร์และหลักการเลี้ยวเบนจะทำให้เกิดดิฟแฟรคชั่นแพทเทิร์น (diffraction pattern) จึงสามารถวัดความยาวซาร์โคเมอร์ในเซลล์เส้นใยกล้ามเนื้อฝอยได้สะดวก รวดเร็วและง่ายต่อการศึกษา

ดังนั้น จึงควรทำการศึกษาถึง ปัจจัยที่มีผลต่อการวัดค่าความยาวของซาร์โคเมอร์ โดยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชั่น โดยผลที่คาดว่าจะได้รับจากการศึกษานี้คือ ทราบถึงปัจจัยต่างๆที่มีผลต่อการวัดความยาวของซาร์โคเมอร์โดยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชั่น เช่น ผลของการตั้งตัวอย่างในสารเคมี ระยะทางระหว่างตัวอย่างกับฉากรับภาพเพื่อให้เกิดความถูกต้องแม่นยำในการเตรียมตัวอย่าง การติดตั้งอุปกรณ์ในการวัดและแนวทางในการศึกษาที่เกี่ยวข้องกับการวัดความยาวซาร์โคเมอร์ของเนื้อสัตว์ชนิดอื่นๆ เช่น สุนัข ไก่ เปรียบเทียบกับเนื้อวัว

วัตถุประสงค์

1. เพื่อศึกษาผลของการตรึงตัวอย่างในสารเคมีต่อค่าความยาวของซาร์โคเมอร์
2. เพื่อศึกษาผลของกำลังของเลเซอร์ที่มีต่อค่าความยาวของซาร์โคเมอร์
3. เพื่อศึกษาผลของระยะทางระหว่างตัวอย่างกับฉากที่มีต่อค่าความยาวของซาร์โคเมอร์
4. เพื่อเปรียบเทียบความยาวของซาร์โคเมอร์ในเนื้อสัตว์ชนิดและส่วนต่างๆ
5. เพื่อเปรียบเทียบค่าซาร์โคเมอร์ที่ได้จากการวัดด้วยเลเซอร์กับการใช้วิธีการส่องด้วยกล้องจุลทรรศน์ (light microscope)



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทที่ 2

วารสารปริทัศน์

2.1 เนื้อสัตว์และส่วนประกอบของกล้ามเนื้อ (Meat and muscle components)

2.1.1. ที่มาของเนื้อสัตว์ เนื้อสัตว์(meat) หมายถึงกล้ามเนื้อ(muscle) โดยเฉพาะจากสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม โดยเป็นส่วนหนึ่งของกล้ามเนื้อโครงร่าง (skeletal muscle) ที่มีการเปลี่ยนแปลงทางเคมีและชีวเคมีเกิดขึ้นภายหลังจากสัตว์ตายแล้ว เนื้อเยื่อกล้ามเนื้อของสัตว์บางชนิดไม่รวมถึงคำว่า เนื้อสัตว์ด้วย เช่น เนื้อปลาประเภทต่างๆ คำว่ากล้ามเนื้อและเนื้อสัตว์สามารถใช้แทนที่ซึ่งกันและกันได้ โดยกรณีที่กำลังกล่าวถึงกล้ามเนื้อจะเป็นช่วงที่เนื้อสัตว์ยังมีชีวิตและมีบทบาทในการทำงานที่อยู่ในตัวสัตว์ แต่ถ้ากล่าวถึงเนื้อสัตว์จะหมายถึงกล้ามเนื้อที่ได้จากสัตว์ภายหลังจากที่สัตว์ตายแล้ว เช่น เนื้อจากโค กระบือ สุกร แพะ แกะ ไก่ และอื่นๆ

2.1.2. เนื้อสัตว์และส่วนประกอบ สัตว์โดยทั่วไปมีกล้ามเนื้อที่ห่อหุ้มโครงกระดูกสัตว์ หรือกล้ามเนื้อโครงร่างอยู่ประมาณร้อยละ 35-65 ของน้ำหนักซากสด กล้ามเนื้อโครงร่างส่วนใหญ่อยู่ติดกระดูกโดยตรงและมีบทบาทบางส่วนติดอยู่กับเส้นเอ็น (tendon) กระดูกอ่อน(cartilage) และหนัง ส่วนที่มองเห็นเป็นอวัยวะส่วนต่างๆของสัตว์ เช่น ขา สะโพก ไหล่ จะประกอบด้วยกลุ่มของกล้ามเนื้อโครงร่างหลายกลุ่มรวมกัน โดยมีเนื้อเยื่อเกี่ยวพัน(connective tissue) เป็นตัวห่อหุ้มและยึดประสานทำให้กล้ามเนื้อโครงร่างคงรูปร่างเป็นอวัยวะส่วนต่างๆ อยู่ได้

2.1.2.1 เนื้อเยื่อเกี่ยวพัน (connective tissue) เนื้อเยื่อเกี่ยวพันมีกระจายอยู่ทั่วไปในทุกส่วนของกล้ามเนื้อสัตว์ ทำหน้าที่ห่อหุ้มมัดกล้ามเนื้อ(muscle fiber bundle) และเส้นใยกล้ามเนื้อ(muscle fiber) ให้อยู่รวมกันและเชื่อมกล้ามเนื้อให้ติดอยู่กับกระดูก ลักษณะของเนื้อเยื่อเกี่ยวพันที่พบทั่วไปจะมีเซลล์จำนวน 2-3 เซลล์ และมีสารประกอบภายในเซลล์อยู่ในปริมาณสูง ซึ่งส่วนที่เป็นสารประกอบภายในเซลล์นี้มีลักษณะตั้งแต่ نرمหยุ่น ๆ เหมือนเจลลี่ ไปจนถึงแข็งเป็นก้อนเส้นใยแข็ง(fibrous mass)

ก. เอนโดไมซิซึม (endomysium) เป็นเนื้อเยื่อเกี่ยวพันที่อยู่รอบและห่อหุ้มเส้นใยกล้ามเนื้อ ในชั้นของเอนโดไมซิซึมจะมีเส้นเลือดฝอยอยู่เพื่อทำหน้าที่ส่งออกออกซิเจนสู่เซลล์ของกล้ามเนื้อ โดยมีเนื้อเยื่อเกี่ยวพันบางส่วนทำหน้าที่เป็นส่วนประกอบสำคัญของหลอดเลือดและมีเส้นใยเรติคิวลัน(reticular fiber) ซึ่งเป็นส่วนหนึ่งของเนื้อเยื่อเกี่ยวพันสารตัวกันเป็นร่างแหอยู่รอบๆ เซลล์ระบบประสาททำให้เอนโดไมซิซึมเชื่อมติดอยู่กับชั้นของซาร์โคเลมมาของเส้นใยกล้ามเนื้อ

ข. เพอริไมซิซึม (perimysium) เป็นเนื้อเยื่อเกี่ยวพันที่อยู่รอบๆมัดกล้ามเนื้อและห่อหุ้มใยกล้ามเนื้อหลายๆเส้นให้รวมเป็นมัดกล้ามเนื้อขึ้นมา

ก. อีพิมิเซียม (epimysium) หรือพังคืด (muscle sheath) เป็นเนื้อเยื่อเกี่ยวพันที่อยู่รอบๆ กล้ามเนื้อโครงร่างและห่อหุ้มมัดกล้ามเนื้อหลายๆ มัด ให้อยู่รวมกันเป็นกล้ามเนื้อโครงร่างขึ้นมา

2.1.2.2 โปรตีนเนื้อเยื่อเกี่ยวพัน (connective tissue protein) เนื้อเยื่อเกี่ยวพันเป็นสารประกอบพวกโปรตีนที่ไม่ละลายน้ำ โปรตีนที่เป็นส่วนประกอบของเนื้อเยื่อเกี่ยวพัน สามารถแบ่งออกเป็น 3 ประเภทคือ

ก. คอลลาเจน (collagen หรือ white connective tissue) เป็นโปรตีนเนื้อเยื่อเกี่ยวพันที่มีอยู่ในตัวสัตว์ปริมาณมากที่สุด พบมากในเอ็น หนัง กระดูกอ่อน มีลักษณะเป็นเส้นยาว มีขนาดเล็กและหยิก (wavy) อยู่เป็นเส้นเดี่ยวหรืออยู่รวมกันหลายเส้นเป็นมัด เช่น เอ็น(tendon) ทำหน้าที่เชื่อมกล้ามเนื้อเข้าด้วยกันกับกระดูก คอลลาเจนเป็นไกลโคโปรตีน(glycoprotein) ซึ่งมีปริมาณน้ำตาลกาแลคโตสและกลูโคสปนอยู่ด้วยเล็กน้อย และมีปริมาณกรดอะมิโนพวกไกลซีน(glycine) อยู่สูงเกือบเป็นหนึ่งในสามส่วนของกรดอะมิโนทั้งหมดที่มีอยู่ คอลลาเจนมีสีขาวเนื่องจากมีปริมาณกรดอะมิโนพวกไฮดรอกซีโพรลีน(hydroxyproline) เป็นองค์ประกอบอยู่ด้วย เมื่อนำคอลลาเจนไปต้มที่อุณหภูมิ 60-70 องศาเซลเซียส จะหาคัดเหลือประมาณหนึ่งในสามส่วน แต่ถ้าใช้อุณหภูมิสูงขึ้นเป็น 80 องศาเซลเซียส คอลลาเจนจะถูกไฮโดรไลส์ (hydrolyze) เป็นเจลาติน(gelatin) ซึ่งละลายน้ำได้

ข. อีลาสติน(elastin หรือ yellow connective tissue) เป็นโปรตีนเนื้อเยื่อเกี่ยวพันที่มีอยู่ในปริมาณที่ต่ำกว่าคอลลาเจน และถูกแยกออกจากคอลลาเจนได้ง่าย เพราะมีลักษณะคล้ายยาง (rubbery) มีสีเหลือง ยืดหยุ่นได้ พบมากในเอ็น ผืนของเส้นเลือดแดงและกล้ามเนื้อ อีลาสตินมีความทนทานต่อปฏิกิริยาของคั่งร้อนและเอนไซม์เปปซิน (pepsin) อีลาสตินไม่สามารถสร้างขึ้นใหม่เมื่อถูกทำลาย และไม่สลายตัวหรือเปลี่ยนสภาพเป็นเจลาติน

ค. เรติคิวลิน(reticulin) เป็นโปรตีนเนื้อเยื่อเกี่ยวพันที่ประกอบด้วยเส้นใยเล็กๆ อยู่ระหว่างเอนโดไมเซียมกับซาร์โคเลมมา

2.1.2.3 เนื้อเยื่อไขมัน(adipose tissue) เนื้อเยื่อไขมันหรือไขมันพบกระจายอยู่ทั่วไปในร่างกายสัตว์ ในลักษณะต่างๆ กันดังนี้

ก. ไขมันภายในมัดกล้ามเนื้อ (intramuscular fat หรือ marbling fat) อยู่ในส่วนของเนื้อเยื่อเกี่ยวพันชั้นเพอริไมเซียม ทำให้มองเห็นชั้นของไขมันกระจายหรือ ไขมันแทรก (marbling)

ข. ไขมันอยู่ระหว่างมัดกล้ามเนื้อ(intramuscular fat หรือ seam fat) อยู่รอบๆ นอกของมัดกล้ามเนื้อ ในส่วนของเนื้อเยื่อเกี่ยวพันชั้นอีพิมิเซียมสามารถมองเห็นได้ชัดเจน และสามารถแยกออกได้

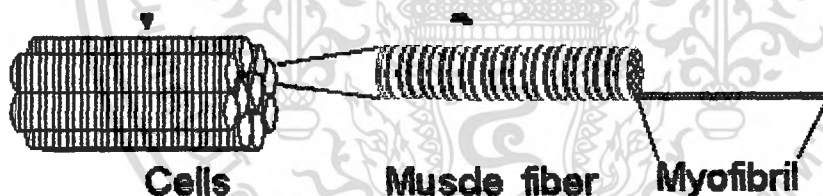
ค. ไขมันใต้ผิวหนัง(subcutaneous fat) หรือบางครั้งพบอยู่เหนือชั้นของอีพิมิเซียมของเนื้อเยื่อเกี่ยวพันที่ห่อหุ้มมัดกล้ามเนื้อ ทำให้ช่วยป้องกันการสูญเสียความร้อนจากร่างกายสัตว์ได้แก่ ส่วนมัดแข็งของสุกร(black fat)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.1.2.4 เนื้อเยื่อกล้ามเนื้อ(muscle tissue) เนื้อเยื่อกล้ามเนื้อจำแนกตามลักษณะ และ ตำแหน่งได้ 3 ประเภทคือ กล้ามเนื้อโครงร่าง กล้ามเนื้อเรียบและกล้ามเนื้อหัวใจ กล้ามเนื้อแต่ละประเภทมีส่วนประกอบดังนี้

ก. กล้ามเนื้อโครงร่าง (skeletal muscle) โดยทั่ว ๆ ไปกล้ามเนื้อโครงร่างจะมีอยู่ใน ซากสัตว์ประมาณ 35-65 เปอร์เซ็นต์ซาก ดังนั้นเมื่อก้าวถึงเนื้อสัตว์จะหมายถึงกล้ามเนื้อโครงร่างเสีย เป็นส่วนใหญ่ กล้ามเนื้อโครงร่างส่วนมากจะติดอยู่กับกระดูกโดยตรง แต่ก็มีส่วนที่ติดอยู่กับเส้น เอ็น (ligament) กระดูกอ่อนและหนัง ซึ่งก็เหมือนกับว่า กล้ามเนื้อโครงร่างเหล่านี้ติดอยู่กับกระดูกโดย ทางอ้อมนั่นเอง กล้ามเนื้อทั้งก้อนเมื่อบองดูด้วยตาเปล่าจะเห็นว่า ถูกห่อหุ้มอยู่โดยคลอเคลด้วยแผ่น เนื้อเยื่อเกี่ยวพันที่เรียกว่า อีพิไมซีซึม มีขนาดและความหนาแตกต่างกันไปขึ้นอยู่กับตำแหน่งของ กล้ามเนื้อนั้นๆและปริมาณมัดกล้ามเนื้อที่ประกอบอยู่

เมื่อส่องดูภายในเส้นใยกล้ามเนื้อด้วยกล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอน (electron microscope) ซึ่งมีกำลังขยายได้มากกว่ากล้องจุลทรรศน์ตามปกติอย่างมากมาย (รูปที่ 2.1) ก็พบว่า มี เส้นใยขนาดเล็ก ไปอีกเป็นจำนวนมากกล่าวคือ ถ้าเส้นใยกล้ามเนื้อมีขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางประมาณ 50 ไมครอน ก็จะมีจำนวนมากถึง 2000 เส้น เส้นใยเล็กๆ เหล่านี้มีชื่อเรียกว่า เส้นใยย่อย(myofibril) จะ เรียกตัวอัดกันอยู่ภายในเส้นใยกล้ามเนื้อ โดยมีซาร์โคเลมมาห่อหุ้มไว้ให้อยู่ด้วยกันภายในของเหลว ซาร์โคพลาสซึมและเมื่อสังเกตเฉพาะเส้นใยย่อยเส้นใดเส้นหนึ่ง



รูปที่ 2.1 แสดงกล้ามเนื้อโครงร่างในระดับต่างๆ

ที่มา : <http://muscle.ucsd.edu/musintro/diffraction.shtml>

1) มัดกล้ามเนื้อ (muscle fiber bundle) มีอยู่ในร่างกายสัตว์โดยทั่วไปกว่า 600 มัดภายในมัดกล้ามเนื้อประกอบด้วยเส้นใยกล้ามเนื้อมากมาย ทุกมัดกล้ามเนื้อจะมีขนาด รูปร่าง และ หน้าที่แตกต่างกันออกไป ส่วนชื่อของกล้ามเนื้อจะตั้งขึ้นมาจากลักษณะหลาย ๆ ลักษณะที่ต่างกัน เช่น การอยู่ติดกับกระดูกหรืออวัยวะส่วนไหนของร่างกายก็จะตั้งชื่อโดยใช้ชื่ออวัยวะนั้นๆ เป็นหลัก ได้แก่ กล้ามเนื้อสเตอโนมาสทอยด์ (Sternomastoid) ซึ่งอยู่ติดกับกระดูกสเตอรัม (Sternum) หรือไบเซป เฟมอริส (Biceps femoris) ซึ่งก็คือกล้ามเนื้อที่อยู่ติดและเชื่อมตัวเข้ากับกระดูกฟีเมอร์ (femur) เป็นต้น นอกจากนี้ก็ยังมีลักษณะอื่นๆ อีก เช่น ทิศทางคือเรคตัส (rectus) ตำแหน่งที่ตั้งคือกลูเตียส (gluteus) โครงสร้าง คือไบเซป (biceps) หรือ ไตรเซป (triceps) ขนาด คือกลูเตียส (gluteus) และรูปร่าง คือ ทรา

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

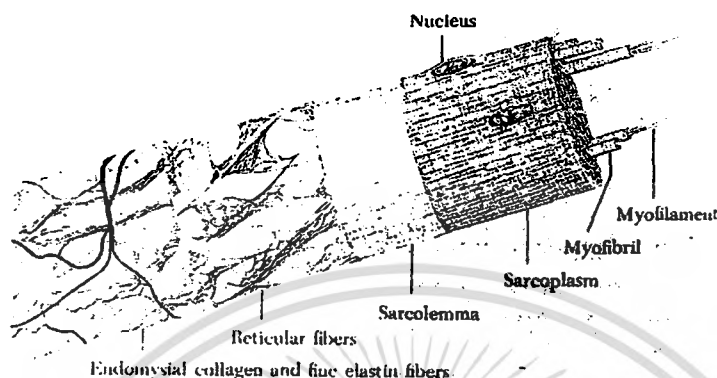
เพเซียส (trapezius) ในขณะที่เดียวกันก็มีหลายชื่อที่เป็นแบบผสมกันระหว่างลักษณะ 2-3 อย่างเข้าด้วยกัน กลุ่มของมัดกล้ามเนื้อหลายกลุ่มจะถูกห่อหุ้มด้วยเนื้อเยื่อเกี่ยวพันอีพิไมเซียม ทำหน้าที่เป็นแผ่นกล้ามเนื้อ (muscle sheath) หรือพังผืด ที่ยึดมัดกล้ามเนื้อให้อยู่รวมกันเป็นก้อนเนื้อขึ้นมา ส่วนความหนาบางของพังผืดจะขึ้นอยู่กับส่วนของมัดกล้ามเนื้อส่วนนั้นๆ ในการตรวจสอบความหยابหรือความละเอียดของเนื้อสัตว์ทำได้โดยดูจากขนาดของมัดกล้ามเนื้อที่ตัดตามขวาง เส้นใยกล้ามเนื้อที่มีการเคลื่อนไหวน้อย เช่น เนื้อสันนํกมีขนาดของมัดกล้ามเนื้อเล็ก ทำให้เนื้อละเอียด ไม่เหนียวเพราะมีพังผืดบาง ส่วนกล้ามเนื้อที่ต้องใช้กำลังมากในการเคลื่อนไหว เช่น กล้ามเนื้อส่วนขาจะมีมัดกล้ามเนื้อขนาดใหญ่ ทำให้เนื้อหยابและเหนียวมาก เนื่องจากพังผืดมีความหนากว่า ประกอบด้วยเส้นใยกล้ามเนื้อมากมาย ซึ่งเส้นใยกล้ามเนื้อแต่ละเส้นมีความยาวตั้งแต่ 2-3 เซนติเมตร จนถึงหลายๆ เซนติเมตร และขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 10-100 ไมครอน (micrometer) มีรูปร่างกลม ยาวและปลายทั้งสองข้างสอบคล้ายกระสวย มีนิวเคลียสจำนวนมาก เรียงอยู่ตามผิวหน้าเส้นใยกล้ามเนื้อ

2) เส้นใยกล้ามเนื้อ (muscle fiber cell) เป็นหน่วยทำงานทางสรีระวิทยาของกล้ามเนื้อ เส้นใยกล้ามเนื้อหรือเซลล์กล้ามเนื้อ โครงร่างเป็นประเภททวินิวเคลียสคือเป็นเซลล์ยาวที่มีนิวเคลียสมากกว่าหนึ่ง (long multinucleated cell) มีรูปร่างเป็นเส้นกลมยาวคล้ายเส้นค้ายปลายทั้งสองข้างสอบคล้ายกระสวย มีนิวเคลียสจำนวนมาก เรียงอยู่ตามผิวหน้าเส้นใยกล้ามเนื้อ และมีขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางระหว่าง 10-100 ไมครอน (0.001-0.0001 เซนติเมตร) มีความยาวที่แปรปรวนแปรสูง แต่ส่วนใหญ่จะยาวประมาณ 2.5 เซนติเมตร และยาวไม่เท่ากับความยาวของกล้ามเนื้อทั้งมัดซึ่งขึ้นกับหน้าที่และลักษณะทางสัณฐานวิทยา เซลล์ภายนอกห่อหุ้มด้วยเส้นใยเอนโดไมเซียม ซึ่งประกอบด้วยโปรตีนพวกคอลลาเจนและโปรตีนเรติคูลินในชั้นของเส้นใยเรติคูลา (reticular fiber) ถัดเข้ามาเป็นเยื่อหุ้มเซลล์ที่ยึดหยุ่นได้เรียกว่า ซาร์โคเลมมา (sarcolemma) เพื่อช่วยให้เส้นใยกล้ามเนื้อฝอยอยู่รวมกัน เนื้อเยื่อนี้จะหนาขึ้นเมื่อกล้ามเนื้อถูกใช้งานหรือเมื่อสัตว์มีอายุมากขึ้น ภายในเซลล์เส้นใยกล้ามเนื้อมีสารที่มีลักษณะหนืด (semifluid) เรียกว่า ซาร์โคพลาสม (sarcoplasm) ดังแสดงในรูปที่ 2.2

ลักษณะเฉพาะตัวของเส้นใยกล้ามเนื้อ โครงร่างก็คือ มีหลายปรากฏอยู่โดยตลอด ดังกล่าวเป็นผลมาจากลายภายในเส้นใยย่อย (myofibril) โดยภายในแต่ละเส้นใยกล้ามเนื้อจะมีเส้นใยย่อยเรียงตัวตามยาวอัดแน่นกันอยู่อย่างเป็นระเบียบ เส้นใยย่อยเหล่านี้อาจมีจำนวนมากถึง 1,000 เส้นต่อหนึ่งเส้นใยกล้ามเนื้อ และหล่อเลี้ยงอยู่ด้วยไซโตพลาสม (cytoplasm) ของเซลล์ ส่วนนิวเคลียสของเส้นใยกล้ามเนื้อจะพบตามบริเวณผิวนอกและมีจำนวนมาก ซึ่งถือได้ว่าเป็นลักษณะเฉพาะตัวของกล้ามเนื้อ โครงร่างอย่างหนึ่ง ไมโทคอนเดรีย (mitochondria) นั้นจะพบอยู่ในระหว่างเส้นใยย่อย ตรงบริเวณส่วนปลายขั้วของนิวเคลียสได้ซาร์โคเลมมา โดยทำหน้าที่เป็นแหล่งพลังงานภายในเซลล์ ส่วนซาร์โคพลาสมิกเรติคูลัม (sarcoplasmic reticulum) กับทรานสเวอสทิวบิวลา (transverse tubular system) จะพบอยู่เป็นระยะๆ ไปด้วยของเส้นใยย่อย โดยทำหน้าที่ควบคุม และควบคุมกลไก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การเกิดเอกซไซต์เดชั่น คอนแทรคชั่น (excitation-contraction) และกอลจิคอมเพลกซ์ (golgi complexes) จะพบอยู่ที่บริเวณยอดของนิวเคลียส นอกจากนี้จะพบไกลโคเจน (glycogen) และหยดของไขมัน (lipid droplets) กับไลโซโซม สามารถอธิบายส่วนประกอบภายในเส้นใยกล้ามเนื้อได้ดังนี้



รูปที่ 2.2 แสดงเส้นใยกล้ามเนื้อ (muscle fiber cell)

ที่มา : ชัยณรงค์ (2529)

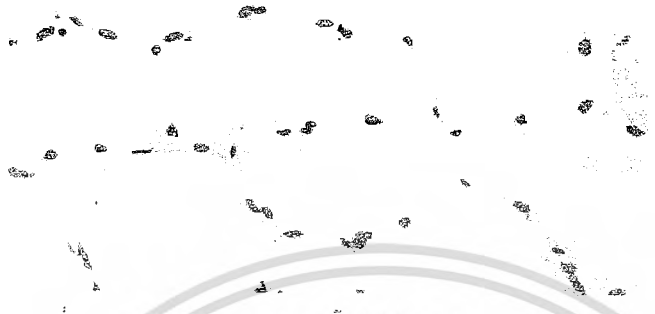
2.1) ซาร์โคเลมมา (Sarcolemma) เชื่อมหุ้มเส้นใยหรือซาร์โคเลมมา หมายถึง เยื่อบาง ๆ ที่ห่อหุ้มโดยรอบเส้นใยกล้ามเนื้อจนสามารถแยกเส้นใยแต่ละเส้นออกจากกันได้ อย่างเด่นชัด โดยเชื่อมหุ้มเส้นใยประกอบไปด้วยชั้นบางๆ 4 ชั้นอยู่ด้วยกัน แต่ละชั้นจะหนาประมาณ 100-500 อังสตรอม และที่ห่อหุ้มถัดออกมาจากเยื่อหุ้มเส้นใยก็คือเอนโดไมซิซึม ในการศึกษาองค์ประกอบทางเคมีของเยื่อหุ้มเส้นใยพบว่า ประกอบไปด้วยคอเลสเตอรอลและฟอสโฟลิปิดในประมาณเท่า ๆ กัน นอกจากนี้ก็มีสารโพลีแซคคาไรด์และโปรตีน เยื่อหุ้มเส้นใยมีคุณสมบัติและหน้าที่เหมือนเยื่อหุ้มเซลล์อื่น ๆ มีคุณสมบัติยืดหยุ่นได้ดี และมีเส้นใยประสาทมาเชื่อมเข้ายังเส้นใยกล้ามเนื้อตรงเยื่อหุ้มเส้นใยเพื่อส่งสัญญาณจากสมองมายังเส้นใยกล้ามเนื้อ

2.2) นิวเคลียส (Nucleus) เส้นใยกล้ามเนื้อเป็นประเภทพหุนิวเคลียส (นิวเคลียสหลายอัน) โดยจะพบอยู่ใกล้ผิวนอกของเส้นใยติดกับเยื่อหุ้มเส้นใย แต่ละนิวเคลียสยาวระหว่าง 8-10 ไมครอน ดังรูปที่ 2.3 และมีรูปร่างเป็นเม็ดรูปวงรี เรียงตัวไปตามแนวยาวของเส้นใยกล้ามเนื้อ

2.3) กอลจิคอมเพลกซ์ (Golgi complex) เป็นโครงสร้างที่มีรูปร่างเป็นถุงท่อนาง ๆ ส่วนมากมักพบอยู่ภายในซาร์โคพลาสมใกล้กับนิวเคลียสหน้าที่ของมันคือ รวบรวมผลิตภัณฑ์จากเมตาบอลิซึมของเส้นใยกล้ามเนื้อให้เป็นกลุ่มก้อนเพื่อเก็บรักษาเอาไว้ใช้ประโยชน์ต่อไป

2.4) ไมโทคอนเดรีย (Mitochondria) หมายถึงโครงสร้างที่มีรูปร่างเป็นแท่งรูปวงรี พบในที่ว่างระหว่างเส้นใยย่อยได้เชื่อมหุ้มเส้นใยและมีอยู่ตามบริเวณใกล้เส้นแซทเทิล เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไมอนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ไมโทคอนเดรียทำหน้าที่การเก็บรักษาพลังงานจากอาหารโดยผ่านทางเครบ ไซเคิล (Krebs cycle) แล้วจึงแปรสภาพไปเป็นพลังงานรูปเอทีพี โดยกระบวนการฟอสโฟรีเลชัน (Phosphorylation) ภายในไมโทคอนเดรียจะมีสารย่อย (enzyme) ชนิดต่าง ๆ ที่ใช้ในขบวนการย่อยสลายหลายชนิดด้วยกัน



รูปที่ 2.3 ภาพถ่ายหน้าตัดของเส้นใยกล้ามเนื้อ โครงร่างของสุกรแสดงรูปร่างหลายเหลี่ยม และนิวเคลียสที่อยู่บริเวณผิวของเส้นใย

ที่มา : ชัยณรงค์ (2529)

2.5) ซาร์โคพลาสซึม (Sarcoplasm) ซาร์โคพลาสซึมคือสารกึ่งเหลวอยู่ภายในเส้นใยกล้ามเนื้อและหล่อเลี้ยงโครงสร้างย่อยต่างๆ ภายในนั้น เช่น สารย่อยไกลโคเจน (glycolytic enzyme) ไมโอโกลบิน (myoglobin) ไตโซโซม ไกลโคเจน และเม็คไซมันต่าง ๆ เป็นต้น

2.6) ไตโซโซม (Lysosome) มีรูปร่างเหมือนถุงเล็ก ๆ ที่มีสารย่อยหลายชนิดอยู่ภายในนั้น รวมทั้งกลุ่มสารย่อยคาเทปซิน (cathepsins) ซึ่งมีความสามารถในการย่อยโปรตีนของเส้นใยกล้ามเนื้อ ในกรณีที่เก็บเนื้อหรือแช่ซากไว้ในห้องเย็นเป็นเวลานานนั้น เนื้อจะนุ่มได้เพราะสารย่อยกลุ่มนี้ได้ย่อยโปรตีนบางอย่างในเส้นใยกล้ามเนื้อ จนเป็นผลให้เนื้อนุ่มขึ้น

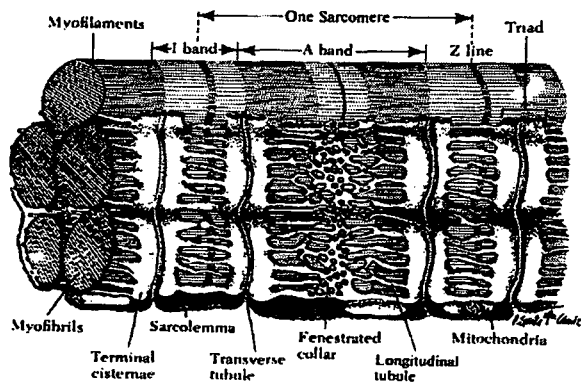
2.7) ซาร์โคพลาสซึมิกเรติคิวลัม (Sarcoplasmic reticulum) และท่อที (T-tubules) ซาร์โคพลาสซึมิกเรติคิวลัมก็คือเอนโดพลาสซึมิกเรติคิวลัมในเซลล์อื่นทั่วๆ ไป และอาจกล่าวได้ว่า หมายถึงระบบท่อผนังหุ้มและซิสเทอเนอ (cisternae ทำหน้าที่สะสม Ca^{2+}) ซึ่งสานรูปร่างเป็นโครงข่ายหุ้มโดยรอบเส้นใยย่อย (myofibril) แต่ละเส้นอยู่ ถึงแม้ว่าทั้งสองอย่างคือ ซาร์โคพลาสซึมิกเรติคิวลัมกับท่อทีจะอยู่ใกล้ชิดกันมาก แต่เมื่อกล่าวถึงหน้าที่แล้ว ท่อทีจะเกี่ยวข้องกับซาร์โคเลมมา มากกว่า ในขณะที่ซาร์โคพลาสซึมิกเรติคิวลัมเป็นที่สะสม Ca^{2+} เมื่อเส้นใยกล้ามเนื้ออยู่ในสภาวะพักตัว

ในแต่ละซาร์โคเมียร์นั้นซาร์โคพลาสซึมิกเรติคิวลัมจะประกอบไปด้วยท่อบางขนานไปกับแนวยาวของเส้นใยย่อยเรียกว่า ลองจิจูดินอล ทิวบูล (longitudinal tubules) โดยในบริเวณเอชไซนจะมีช่องเปิดเป็นช่วงๆ เรียกว่า เฟเนสเตรท คอลลา (fenestrated collar) ดังแสดงในรูป เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

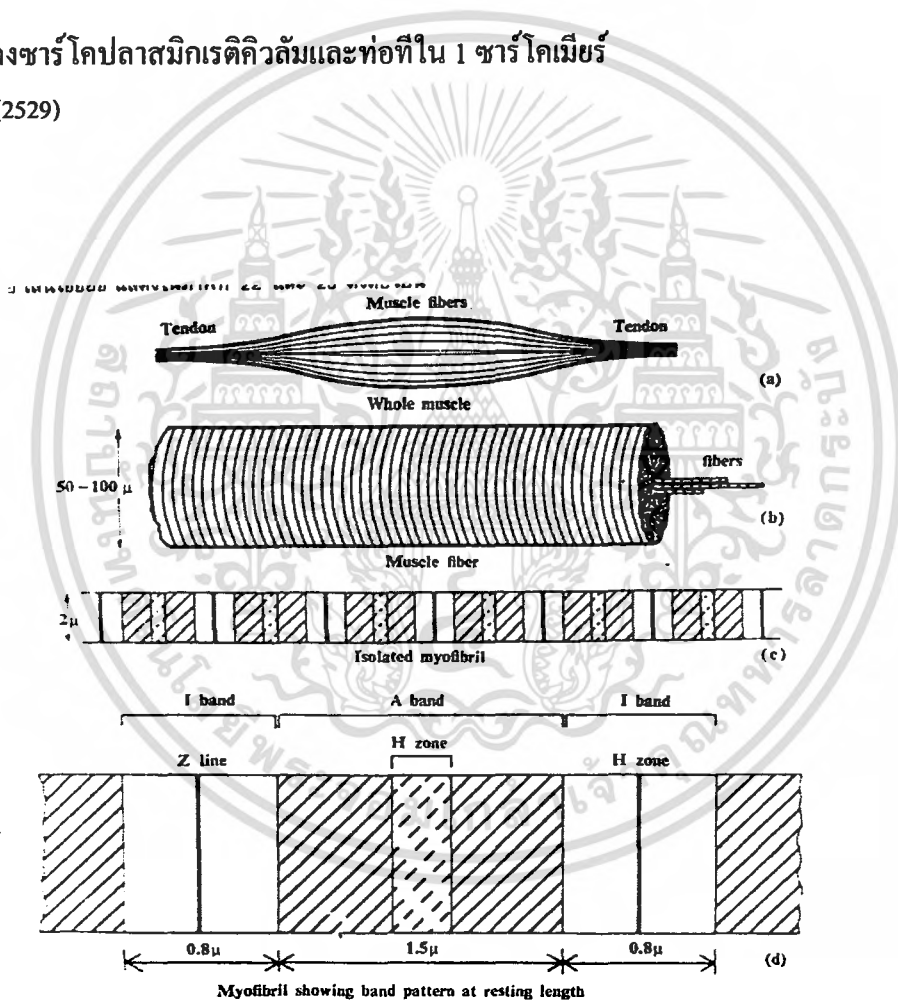
ที่ 2.4 และตรงจุดเชื่อมระหว่างแถบเอกับแถบไอก็จะมีโครงสร้างท่อห่อหุ้มอยู่เรียกชื่อว่า เทอมินอล ซิสเตอเนอ (terminal cisternae) ทำหน้าที่เก็บกัก Ca^{2+} ดังกล่าวมาแล้วข้างต้นซาร์โคพลาสมิกเรติคิวลัมมีอยู่ในทุกๆ ซาร์โคเมียร์ ดังนั้นในแต่ละเส้นใยฝอยและเส้นใยย่อยจึงมีซาร์โคพลาสมิกเรติคิวลัมจำนวนมาก และถ้าหากจะพิจารณาทั้งเส้นใยกล้ามเนื้อแล้วก็มีจำนวนมหาศาล แต่อย่างไรก็ตามประมาณการไว้ว่า มีประมาณ 13% ของเส้นใยกล้ามเนื้อโดยปริมาตร ส่วนท่อที่มีเพียง 0.3% ของเส้นใยโดยปริมาตร

3) เส้นใยย่อย (Myofibril) หมายถึงโครงสร้างที่ทำหน้าที่ยึดหดตัวภายในเส้นใยกล้ามเนื้อ มีรูปร่างเป็นเส้นยาวกลมขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 1 ไมครอน (0.001 มิลลิเมตร) และภายในเส้นใยย่อยจะปรากฏลายให้เห็นเมื่อมองด้วยกล้องจุลทรรศน์กำลังขยายสูง เส้นใยย่อยเหล่านี้จะอยู่เรียงตัวกันไปตามทางยาวของเส้นใยกล้ามเนื้อ โดยมีซาร์โคพลาสมิมห่อหุ้มอยู่โดยตลอด เส้นใยกล้ามเนื้อที่มีเส้นผ่าศูนย์กลาง 50 ไมครอน อาจจะมีจำนวนเส้นใยย่อยระหว่าง 1000 – 2000 เส้น หรือมากกว่านี้ก็ได้ ภาพวาดของเส้นใยกล้ามเนื้อ เส้นใยย่อย แสดงดังรูปที่ 2.5

จากรูปที่ 2.5 แสดงมัดกล้ามเนื้อ ซึ่งประกอบไปด้วยเส้นใยกล้ามเนื้อจำนวนมากเรียงตัวอยู่ด้วยกัน และเมื่อตัดแยกเอาเส้นใยกล้ามเนื้อออกมาดู (รูปที่ 2.6 และ 2.7) ก็จะประกอบไปด้วยเส้นใยย่อยจำนวนมาก ในแต่ละเส้นใยย่อยจะเห็นว่า มีแถบพื้นที่ทึบแสงอยู่สลับกันไปกับแถบโปร่งแสง การที่สลับกันไปโดยตลอดนี้ทำให้เกิดหน่วยย่อยที่สุดของกล้ามเนื้อขึ้นเรียกว่า ซาร์โคเมียร์ หน่วยซาร์โคเมียร์นี้จะมีขนาดยาวในสภาวะปรกติ (resting) ประมาณ 2.3 -2.8 ไมครอน แต่บางกล้ามเนื้อก็อาจจะยาวได้ถึง 7-8 ไมครอน เส้นเขตพื้นที่ของแต่ละซาร์โคเมียร์จะเป็นเส้นบางแต่ชัดเจน เรียกชื่อว่า เส้นแซ็ท (Z line) อยู่ 2 เส้น ดังแสดงไว้ในรูปที่ 2.8 ภายในแต่ละซาร์โคเมียร์จะพบว่า มีแถบทึบแสงอยู่ในบริเวณส่วนกลางมีชื่อเรียกว่า แถบเอ (A band) ซึ่งมาจากคำว่า แอนไอโซโทรปิก (Anisotropic) ส่วนแถบโปร่งแสงมีพื้นที่อยู่ข้างละครึ่งของเส้นแซ็ทซึ่งผ่ากลางอยู่นั้นเรียกชื่อว่า แถบไอ (I band) มาจากคำว่า ไอโซโทรปิก (Isotropic) ในกล้ามเนื้อของกบภายใต้สภาวะปรกติมีรายงานว่า แถบเอกว้างประมาณ 1.55 ไมครอน ส่วนแถบไอกว้างประมาณ 0.75 ไมครอน ภายในพื้นที่ของแถบเอจะพบว่า มีพื้นที่สีจางอยู่ตรงใจกลางปรากฏอยู่ พื้นที่นี้เรียกชื่อว่า เอชโซน (H zone) ซึ่งกว้างประมาณ 0.35 ไมครอน และจะมีเส้นทึบเล็กๆ ผ่ากลางโซนเอชอยู่เรียกว่า เส้นเอ็ม (M line) โดยสองข้างของเส้นเอ็มก็จะเป็นแถบทึบแสงเล็กๆมากเรียกว่า ซูโดเอชโซน (pseudo H zone) ซึ่งมีความกว้างประมาณ 1500 อังสตรอม ($1 \text{ \AA} = 10^{-8}$ เซนติเมตร) เท่านั้น



รูปที่ 2.4 แสดงซาร์โคพลาสมิกเรติคูลัมและท่อทีใน 1 ซาร์โคเมียร์
ที่มา : ชัยณรงค์ (2529)



รูปที่ 2.5 แสดงเส้นใยกล้ามเนื้อและเส้นใยย่อย
ที่มา : ชัยณรงค์ (2529)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



รูปที่ 2.6 แสดงภาพถ่ายกำลังขยาย 940 เท่าของเส้นใยกล้ามเนื้อสันในกระต่ายโดยกล้องจุลทรรศน์
phase contrast

ที่มา : ชัยณรงค์ (2529)

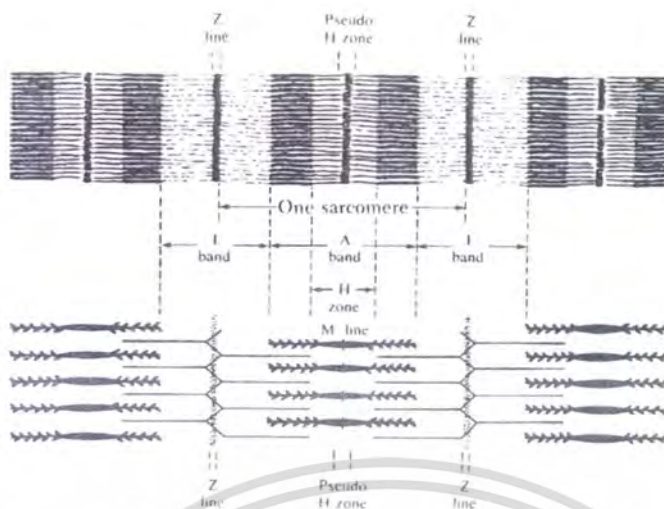


รูปที่ 2.7 แสดงภาพถ่ายกำลังขยาย 15000 เท่าของเส้นใยกล้ามเนื้อสันในกระต่าย แสดงลายโดยตลอด
เส้นใยย่อยและมองเห็นเส้นใยย่อยเป็นเส้นละเอียด

ที่มา : ชัยณรงค์ (2529)

3.1) การเรียงตัวของเส้นใยฝอย (Myofibrils) ลายที่ปรากฏนั้น เกิดขึ้นจากการเรียงตัวอยู่ด้วยกันและเกทับกันเอง (overlap) ของเส้นใยฝอย เมื่อส่องดูด้วยกล้องจุลทรรศน์กำลังขยายสูงมากในบริเวณของแถบไอ จะเห็นเส้นใยฝอยเส้นเล็กบางมีเส้นผ่าศูนย์กลางประมาณ 50-70 อังสตรอมอยู่ แต่เมื่อมองที่แถบเอ ก็จะพบทั้งเส้นใยฝอยชนิดบางกับชนิดหนาอยู่เคียงกัน โดยเส้นใยฝอยชนิดหนาจะเป็นเส้นเดี่ยวต่อเนื่องกัน จากของด้านหนึ่งไปจนสุดอีกขอบหนึ่งของแถบเอ ส่วนเส้นใยฝอยชนิดบางนั้นจะไม่ยาวต่อเนื่องกันไปจนถึงใจกลางของแถบเอเลย แต่จะสิ้นสุดความยาวตรงขอบนอกของเอชไอ เส้นใยฝอยทั้ง 2 ชนิดจะอยู่เรียงตัวกันเช่นนี้ในทุกซาร์โคเมอร์ จึงทำให้มีแสงผ่านได้แตกต่างกัน ดังนั้นจึงปรากฏเป็นลายของเส้นใยย่อยขึ้นมา

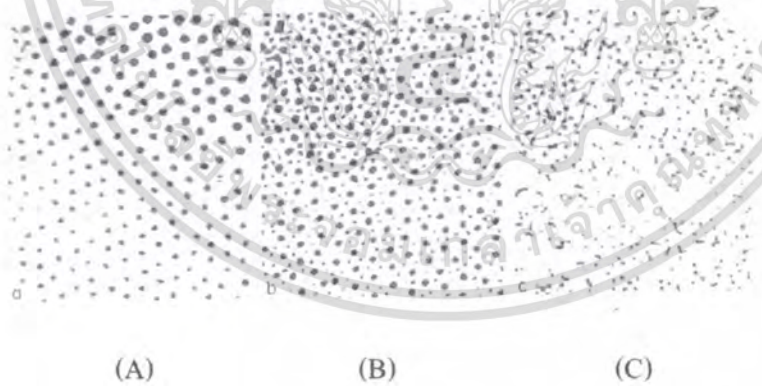
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



รูปที่ 2.8 แสดงเส้นใยย่อย (myofibril) และซาร์โคเมียร์ (sarcomere)

ที่มา : ชัยณรงค์ (2529)

แต่ถ้าตัดเส้นใยย่อยตามขวาง ภาพที่มองเห็นจะขึ้นอยู่กับส่วนใดที่ถูกตัดผ่าน ถ้าตัดผ่านบริเวณแถบเอก็จะมีเส้นใยฝอยชนิดหนา ดังแสดงในรูปที่ 2.9A และรูปที่ 2.9B ซึ่งแสดงเส้นใยฝอยทั้งสองชนิดอยู่ด้วยกัน แต่ถ้าตัดบริเวณแถบไอก็จะมีเส้นใยฝอยชนิดบางที่ถูกตัดขวางอยู่กันอย่างไม่เป็นระเบียบ ดังแสดงในรูปที่ 2.9C และเมื่อวาดภาพเพื่อแสดงให้เห็นชัดเจนแล้วจะปรากฏดังในรูปที่ 2.10

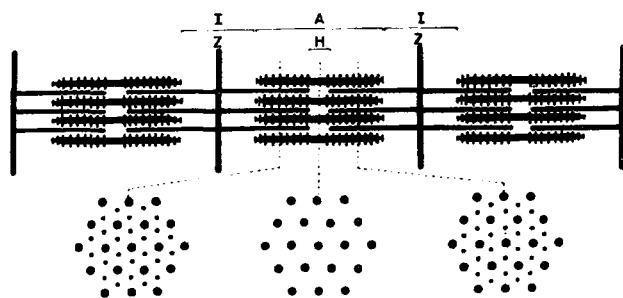


รูปที่ 2.9 แสดงอิเล็กตรอน ไมโครกราฟของกล้ามเนื้อกระต่าย

- (A) ตัดตรงแถบเอเอชโซน
- (B) ตัดตรงแถบเอ
- (C) ตัดตรงแถบไอ

ที่มา : ชัยณรงค์ (2529)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



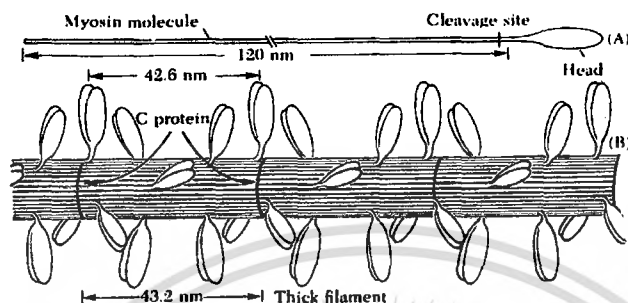
รูปที่ 2.10 แสดงโครงสร้างของเส้นใยฝอยชนิดหนาและบางในซาร์โคเมอร์ โดยตัดตัวอย่างกล้ามเนื้อตามยาวและตามขวางตรงตำแหน่งเอชไอแซน แถบเอและแถบไอ
ที่มา : ซันณรงค์ (2529)

3.2) เส้นใยฝอยชนิดหนา หรือ ไมโอซิน (Myosin) ดังได้กล่าวมาแล้วว่าเส้นใยฝอยมี 2 ชนิด คือ ชนิดหนาและชนิดบาง ทั้ง 2 ชนิดนี้ไม่เพียงแต่จะแตกต่างกันในเรื่องของขนาดเท่านั้น ยังแตกต่างกันในอีกหลายๆ ด้าน เช่น องค์ประกอบทางเคมี คุณสมบัติและที่ตั้งภายในซาร์โคเมอร์ด้วย เส้นใยฝอยชนิดหนาของกล้ามเนื้อจากสัตว์มีกระดูกสันหลังจะมีเส้นผ่าศูนย์กลางประมาณ 14-16 นาโนเมตร และยาวประมาณ 1.5 ไมครอน ในแถบเอจะประกอบด้วยเส้นใยฝอยชนิดหนาเป็นส่วนใหญ่ ดังแสดงในรูปที่ 2.10 เนื่องจากเส้นใยนี้ประกอบไปด้วยโปรตีนไมโอซินเกือบจะทั้งหมด ดังนั้นจึงเรียกชื่อกันโดยทั่วไปว่า เส้นใยฝอยไมโอซิน (Myosin filament) โปรตีนไมโอซินนี้จะมีอยู่ประมาณ 50-55 เปอร์เซ็นต์ของโปรตีนเส้นใยฝอย (myofibrillar protein) โดยมีลักษณะเฉพาะคือมีส่วนของกรดอะมิโนที่เป็นกรด (acidic) และเป็นด่าง (basic) ในปริมาณสูง จึงทำให้เป็นโมเลกุลที่มีขั้วสูง (high charged molecule)

รูปร่างของโมเลกุลไมโอซินจะมีลักษณะเป็นรูปกลนยาวโดยที่ปลายหนึ่งเป็นส่วนที่มีลักษณะเป็นก้อนหนากว่าที่อื่น ๆ บริเวณนี้จึงเป็นส่วนหัว (head region) และส่วนที่เป็นแท่งกลมยาวออกมานั้นเรียกว่า ส่วนหาง (tail region) โดยมีส่วนเชื่อมระหว่างหัวกับหางเรียกว่า ส่วนคอ (neck) ส่วนหัวดังกล่าวจะเป็นคู่และยื่นกางออกมาจากแนวยาวของเส้นใยฝอย และเมื่อไมโอซินถูกสารย่อยทริปซิน (trypsin) ซึ่งมีคุณสมบัติย่อยโปรตีนนั้นมันจะขาดออกจากกันเป็น 2 ส่วน ณ บริเวณคอ โดยสองส่วนนี้เรียกว่า ไลท์เมอร์ไมโอซิน (light meromyosin) และ เฮฟวีเมอร์ไมโอซิน (heavy meromyosin) ดังแสดงในรูปที่ 2.11 ที่กึ่งกลางของแถบไอ นั้นจะเป็นส่วนหางของเส้นใยฝอยไมโอซินสั้น ๆ โดยไม่มีส่วนหัวของไมโอซิน โมเลกุลอยู่เลย และบริเวณนี้ที่อยู่ภายในขอบเขตของโซนาเอชจะเรียกว่า ซูโคเอชไอแซน ส่วนหัวที่ยื่นกางออกของไมโอซินโมเลกุล จะเป็นตัวที่ทำหน้าที่ในการเกิดการยึดหดตัวของกล้ามเนื้อ โดยจะไปจับกันกับเส้นใยฝอยแอคติน สร้างครอสบริดจ์ (crossbridge) ขึ้นมาก่อนที่จะปล่อยไปยึดตามจังหวะของการเกิดยึดหดตัว การเกิดขึ้นของครอสบริดจ์นี้เองที่ทำให้เกิดส่วนผสมทางเคมีที่เรียกกันว่า แอคโตไมโอซิน (actomyosin) ซึ่งเป็นสาเหตุของการเกิดอาการเกร็งและ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

แรงตัวของกล้ามเนื้อ แอคตินโมไออนินจะพบในปริมาณสูงในกล้ามเนื้อหลังสัตว์ตาย โดยทั่วไป และก็เป็นสาเหตุของอาการแข็งตัวของซากสัตว์นั่นเอง แต่ในขณะที่สัตว์ยังมีชีวิตอยู่นั้น สภาพของครอสบริดจ์จะเปลี่ยนแปลงคือ หมดสภาพเมื่อเกิดการคลายตัว (relaxation) ขึ้นในวงจรของการขีดยหดตัว



รูปที่ 2.11 แสดงเส้นใยฝอยไมโอซิน

(A) ไมโอซินโมเลกุล แสดงส่วนหัว หางและคอ กับบริเวณที่ถูกตัดขาด

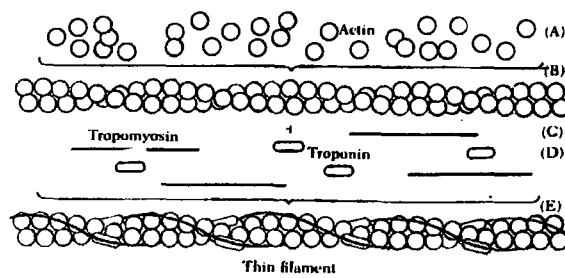
(B) เส้นใยฝอยไมโอซินแสดงส่วนหัวที่ยื่นทางออกมา ทั้งนี้โดยมีซีโปรตีนหุ้มรอบทุกๆ 42.6 นาโนเมตร

ที่มา : ซ็อณรงค์ (2529)

โปรตีนอีกชนิดหนึ่งที่พบในเส้นใยฝอยชนิดหนา คือ โปรตีนซี (C protein) ซึ่งมีประมาณ 2-2.5 เปอร์เซ็นต์ของโปรตีนเส้นใยฝอย โปรตีนชนิดนี้มีรูปร่างเหมือนเส้นด้ายเล็กๆ ที่มีครอปลงเส้นใยฝอยไมโอซิน โดยผูกไมโอซินโมเลกุลให้อยู่ด้วยกันเป็นเส้นใยฝอยชนิดหนา ดังแสดงในรูปที่ 2.11

3.3) เส้นใยฝอยชนิดบางหรือแอคติน (Actin) โปรตีนแอคตินมีอยู่ประมาณ 20-25 เปอร์เซ็นต์ของโปรตีนเส้นใยฝอย โมเลกุลของแอคตินจะมีกรดอะมิโนโพรลีน (proline) ในระดับสูง ซึ่งกรดตัวนี้เนื่องจากมีคุณสมบัติพิเศษ จึงทำให้สายโพลีเพปไทด์ของโมเลกุลแอคตินต้องม้วนตัวเข้าหากันและเกาะกลุ่มกันเป็นรูปก้อนกลม มีเส้นผ่าศูนย์กลางประมาณ 5.5 นาโนเมตร เรียกว่า จีแอคติน (G-actin, globular actin) ซึ่งก็คือโมเลกุลอันหนึ่งของโปรตีนแอคติน โมเลกุลของแอคตินนี้จะอยู่เรียงตัวกันเป็นเส้นยาว โดยขบวนการโพลีเมอไรเซชัน (polymerization) และเราเรียกเส้นยาวนี้ว่าเอฟแอคติน (F-actin, fibrous actin) โดยเอฟแอคตินจำนวน 2 เส้นก็จะม้วนตัวเข้าหากันเป็นเกลียวหรือสร้างลักษณะซูปเปอร์เฮลิค (super helix) ซึ่งเป็นลักษณะเฉพาะตัวของเส้นใยฝอยแอคติน ดังแสดงในรูปที่ 2.12 ทั้งนี้โดยจุดไอโซอิเล็กทริก (isoelectric) pH เท่ากับ 4.7

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดลอกเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



รูปที่ 2.12 แสดงเส้นใยฝอยชนิดบางหรือแอกติน

- (A) โมเลกุล G-actin
- (B) เส้นยาวของ F-actin 2 เส้นมีวนตัวเข้าหากันเป็นเกลียวเชือก
- (C) โมเลกุลยาวบางของ tropomyosin
- (D) Troponin โมเลกุลรูปร่างเป็นแท่ง
- (E) เส้นใยฝอยแอกตินแสดง F-actin 2 เส้นมีวนเป็นเกลียวเชือก โดยมีเส้นยาวบางของ tropomyosin พันไปตามเกลียวและมีโมเลกุล troponin 1 โมเลกุลในทุกๆ G-actin โมเลกุล 7 อัน

ที่มา : ชัยณรงค์ (2529)

โปรตีนอีกชนิดหนึ่งที่พบในเส้นใยชนิดบางคือ โทรโปไมโอซิน (tropomyosin) ซึ่งมีจำนวนประมาณ 8-10 เปอร์เซ็นต์ของโปรตีนเส้นใยฝอย เป็นโปรตีนที่มีประจุไฟฟ้าสูงเหมือนไมโอซินคือ มีกรดอะมิโนที่เป็นกรดและเป็นด่างในปริมาณที่ค่อนข้างสูง จุดไอโซอิเล็กทริก พีเอช เท่ากับ 5.1 และเนื่องจากเป็นโปรตีนที่มีกรดอะมิโน โพรลีน (proline) ต่ำ ดังนั้นจึงมีลักษณะเป็นเส้น (fibrous) โปรตีนชนิดนี้จะพันอยู่โดยรอบเส้นใยฝอยแอกติน โดยวางตัวไปตามลักษณะเกลียวเชือก และอยู่ในร่องของเส้นใยฝอยแอกติน ดังแสดงในรูปที่ 2.12 โดยแต่ละโมเลกุลของโทรโปไมโอซินจะยาวประมาณ 7 โมเลกุลจีแอกติน ในเส้นใยชนิดบางจะมีโปรตีนอีกชนิดหนึ่งชื่อว่า โทรโปนิน (troponin) ซึ่งมีลักษณะเป็นแท่งกลมสั้น ๆ ซึ่งสร้างตัวขึ้นมาจากโกลบูลาโปรตีน (globular protein) และโปรตีนชนิดนี้มีอยู่ประมาณ 8-10 เปอร์เซ็นต์ของโปรตีนเส้นใยฝอย โปรตีนนี้จะอยู่ใต้เส้นโทรโปไมโอซิน โดยจะพบว่า มีโมเลกุลโทรโปนิน 1 โมเลกุลในทุกๆ 7-8 โมเลกุลจีแอกตินของเส้นใยฝอยชนิดบาง โปรตีนโทรโปนินทำหน้าที่เกี่ยวกับแคลเซียมไอออน (Ca^{2+}) ในการเกิดแอกโตไมโอซิน โทรโปไมโอซินคอมเพล็กซ์ (actomyosin - tropomyosin complex)

โปรตีนอีกชนิดหนึ่งที่พบคือบีแอกทีนิน (β -actinin) ซึ่งเป็นโกลบูลาโปรตีนและอยู่ที่ปลายของเส้นใยฝอยแอกติน ส่วนแอลฟาแอกทีนิน (α - actinin) เป็นโปรตีนที่พบบริเวณเส้นแอส มีลักษณะของโปรตีนที่มีกรดอะมิโน โพรลีนสูงคือเป็นโกลบูลาโมเลกุล (globular molecule) โปรตีนชนิดนี้มีอยู่ประมาณ 2-2.5 เปอร์เซ็นต์ของโปรตีนเส้นใยฝอย

ข. กล้ามเนื้อเรียบ(smooth muscle หรือ involuntary muscle) พบบริเวณผนังของเส้นเลือด ผนังลำไส้ ทางเดินอาหาร(gastro intestinal tracts) ช่องอวัยวะสืบพันธุ์(reproductive) และ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

นอกจากนั้นจะพบกล้ามเนื้อเรียบและกล้ามเนื้อโครงร่างอยู่ด้วยกัน ในอวัยวะบางชนิด เช่น ลิ้น เป็นต้น การทำงานของกล้ามเนื้อเรียบอยู่นอกเหนือการควบคุมของสมอง

ค. กล้ามเนื้อหัวใจ(straited cardiac muscle) พบเฉพาะในอวัยวะส่วนหัวใจ มีคุณสมบัติพิเศษที่แตกต่างจากกล้ามเนื้ออื่นๆ คือการทำงานเต้นเป็นจังหวะตลอดเวลาไม่หยุดยั้ง กล้ามเนื้อหัวใจมีส่วนคล้ายกล้ามเนื้อโครงร่างและกล้ามเนื้อเรียบคือมีนิวเคลียสอยู่ในเซลล์ ทำงานนอกเหนือการควบคุมของสมองเช่นเดียวกับกล้ามเนื้อเรียบ และมีส่วนคล้ายคลึงกล้ามเนื้อโครงร่างคือมีสายโปรตีนแอกตินและสายโปรตีนไมโอซินที่เรียงตัวอยู่ด้วยกัน และทำให้กล้ามเนื้อมีความลดย เช่นเดียวกับเส้นใยในกล้ามเนื้อของกล้ามเนื้อโครงร่าง

2.2 เลเซอร์

เลเซอร์เป็นแหล่งกำเนิดแสงพลังงานสูงและมีคุณสมบัติพิเศษที่มีประโยชน์สามารถนำมาใช้งานอย่างกว้างขวาง ผู้ที่คิดค้นเลเซอร์คือ ซี. เอช.ทาวน์ส (C.H. Townes) ในปี ค.ศ. 1954 โดยได้เสนอเป็นหลักการหรือทฤษฎีเลเซอร์ไว้ ต่อมาแมแมน (Maiman) สามารถพิสูจน์ทฤษฎีเลเซอร์ของซี. เอช.ทาวน์สได้สำเร็จ โดยการประดิษฐ์เลเซอร์ตัวแรกของโลกขึ้นในปี ค.ศ. 1960 ซึ่งเป็นเลเซอร์ของแข็งที่ทำด้วยทับทิม (Ruby Laser) ในปีเดียวกันนั้น จาเวน (Javan) ได้ประดิษฐ์เลเซอร์ที่ทำจากก๊าซฮีเลียม-นีออนได้เป็นผลสำเร็จ จากนั้นจึงมีการพัฒนาเลเซอร์ ชนิดต่าง ๆ อีกมากมาย ทั้งที่ทำจากของแข็งของเหลว ก๊าซ และสารกึ่งตัวนำ

2.2.1 คุณสมบัติของเลเซอร์ เลเซอร์เป็นคำทับศัพท์ มาจากภาษาอังกฤษ คือ LASER ซึ่งเป็นคำย่อของ Light Amplification by Stimulated Emission of Radiation หมายถึง การแผ่รังสีของการเปล่งแสงแบบถูกเร้าด้วยการขยายสัญญาณแสง ดังนั้นกลไกพื้นฐานของเลเซอร์จึงได้แก่ การเปล่งแสงแบบถูกเร้า และการขยายสัญญาณแสง กลไกทั้งสองนี้เป็นสาเหตุที่ทำให้เลเซอร์มีคุณสมบัติพิเศษต่าง ๆ เช่น เป็นลำแสงขนานที่มีความเข้มสูง และมีคลื่นแสงที่เป็นระเบียบด้วยค่าความยาวคลื่นที่แน่นอน สามารถอธิบายคุณสมบัติของเลเซอร์ได้ดังนี้

2.2.1.1 การเปล่งแสงแบบถูกเร้า (stimulated emission) ระบบอะตอมหรือโมเลกุลที่ใช้ทำเลเซอร์จะมีชั้นพลังงานต่าง ๆ อยู่ โดยที่ชั้นพลังงานที่เกี่ยวข้องกับการเกิดแสงเลเซอร์อยู่ 2 ชั้นพลังงาน โดยปกติอะตอมหรือโมเลกุลจะอยู่ที่ชั้นพลังงานต่ำ (E1) เสมอ เพราะมีเสถียรภาพกว่า เมื่อมีการป้อนพลังงานให้แก่ระบบอะตอมหรือโมเลกุล เช่น การฉายแสงที่มีพลังงานที่พอดีกับผลต่างระหว่างชั้นพลังงานทั้งสอง (E2 - E1) อะตอมและโมเลกุลจะถูกกระตุ้น ให้ขึ้นไปอยู่ที่ชั้นพลังงานที่สูงกว่า (E2) ปรากฏการณ์เช่นนี้คือการ ดูดกลืนแสง (absorption) เมื่ออะตอมหรือโมเลกุลมีพลังงานสูงขึ้นเนื่องจากการดูดกลืนแสงแล้ว จะคงสภาพเช่นนั้นได้ชั่วระยะเวลาหนึ่งเท่านั้น เพราะสถานะที่พลังงานสูง (E2) นี้ไม่เสถียร เมื่อเวลาผ่านไประยะหนึ่ง อะตอมและโมเลกุลเหล่านั้น ก็จะตกกลับมาอยู่ที่ชั้นพลังงานต่ำ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

(E1) ตามเดิม โดยคายพลังงานออกมาเท่ากับผลต่างระหว่างชั้นพลังงานทั้งสอง (E2 - E1) หรือเปล่งแสงกลับออกมานั่นเอง การเปล่งแสงเช่นนี้เกิดขึ้นเองโดยธรรมชาติของอะตอมและโมเลกุลนั้น ๆ จึงเรียกปรากฏการณ์เช่นนี้ว่า การเปล่งแสงแบบเกิดขึ้นเอง (spontaneous emission)

แต่การเปล่งแสงแบบถูกเร้า (stimulated Emission) ซึ่งเป็นกลไกหลักของเลเซอร์นั้น เริ่มต้นจากการดูดกลืนแสง เพื่อให้อะตอมหรือโมเลกุลขึ้นไปอยู่ที่ชั้นพลังงานสูงเช่นกัน แทนที่จะให้อะตอมหรือโมเลกุลตกลงมาเอง เมื่อเวลาผ่านไปจะมีการฉายแสงเข้าไปในระบบอะตอมหรือโมเลกุลที่มีพลังงานเท่ากับผลต่างของชั้นพลังงานทั้งสอง (E2 - E1) แต่แสงที่ฉายเข้าไปนี้ไม่ถูกดูดกลืน โดยระบบแสงนี้เร้าให้อะตอมหรือโมเลกุลคายพลังงานก่อนเวลา แสงที่เปล่งออกมากับแสงที่เร้าจึงออกมาจากระบบพร้อมกันมีพลังงานเท่ากัน และมีความพร้อมเพรียงกันทั้งทิศทางการเคลื่อนที่และเฟสของคลื่นแสง

2.2.1.2. การขยายสัญญาณแสง (light amplification) เมื่อเกิดการเปล่งแสงแบบถูกเร้าในเนื้อวัสดุที่ใช้ทำเลเซอร์ โดยที่อะตอมหรือโมเลกุลของเนื้อวัสดุนั้นอยู่ในสภาพถูกกระตุ้น (excited states) แสงที่เคลื่อนที่ผ่านเนื้อวัสดุนั้น จะเร้าให้เกิดการคายแสงมากขึ้นตามลำดับ ความเข้มของแสงจึงเพิ่มขึ้นในทางควอนตัมฟิสิกส์ (quantum physics) ได้มีการนิยามว่า แสงคือก้อนพลังงานเรียกว่า โฟตอน (photon) เมื่อโฟตอนเคลื่อนที่ผ่านเนื้อวัสดุที่อยู่ในสภาพถูกกระตุ้น จำนวนโฟตอนจะเพิ่มขึ้นตามลำดับ

จำนวนโฟตอนที่เกิดขึ้นจากการเปล่งแสงแบบถูกเร้านี้จะต้องมีมากพอ จึงจำเป็นต้องมีการขยายสัญญาณแสง โดยให้แสงวิ่ง กลับไปกลับมามีผ่านเนื้อวัสดุเลเซอร์หลาย ๆ ครั้ง โดยใช้กระจก 2 ชั้นที่วางขนานกันที่ปลายทั้งสองเพื่อสะท้อนแสงกลับป้อนมา กระจก 2 ชั้นที่ขนานกันนี้เรียกว่าแควิตีแสง (optical cavity) ซึ่งทำหน้าที่ขยายสัญญาณแสงเพื่อให้ความเข้มสูงจนเกินเกณฑ์ (gain) และลดความสูญเสีย (loss) ของระบบและได้ลำแสงเลเซอร์พุ่งออกทางด้านกระจกที่มีการสะท้อนแสงใ้ไม่เต็มที่

2.2.2. องค์ประกอบของเลเซอร์ เพื่อให้ได้เลเซอร์ที่มีความเข้มและมีประสิทธิภาพสูง จำเป็นต้องอาศัยอุปกรณ์ประกอบช่วยด้วยเสมอ เลเซอร์โดยทั่วไปประกอบด้วยองค์ประกอบสำคัญ 7 ส่วน ได้แก่

2.2.2.1. เนื้อวัสดุที่ใช้เป็นตัวกลางเลเซอร์ (laser medium) จะต้องมีความสมบัติพิเศษที่สามารถทำให้เกิดประชากรผกผัน (population Inversion) ขึ้นภายในเนื้อสารและสามารถทำให้เกิดขบวนการเปลี่ยนแปลงระดับพลังงานของอะตอมหรือโมเลกุลแบบสติมูเลตเต็ดอิมิตชันได้ ตัวอย่างสารเลเซอร์ได้แก่ แท่งผลึกทับทิม (ruby crystal) , ก๊าซผสมระหว่างก๊าซฮีเลียม (He) และก๊าซนีออน (Ne) ในอัตราส่วนที่เหมาะสม , สารละลายสีย้อมผ้า (dye solution)

2.2.2.2. ตู้เลเซอร์หรือแควิตีแสงเพื่อขยายสัญญาณแสง (laser cavity) เป็นส่วนประกอบที่จำเป็นอย่างยิ่งสำหรับเลเซอร์ที่ต้องใช้แสงเป็นตัวกระตุ้นให้เกิดระดับพลังงานต้นตัวคือ จะต้องให้แสงที่

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เปล่งออกมาเข้าไปในแท่งเลเซอร์ให้มากที่สุด คู่เลเซอร์ประกอบด้วย 2 ส่วนที่สำคัญคือแท่งเลเซอร์ (laser code) ตัวสะท้อนแสง(reflector) และตัวกำเนิดแสง(light source) ตัวกำเนิดแสงที่ใช้กันมี 2 แบบ คือ แบบแท่งยาวขนานกับแท่งเลเซอร์และแบบเกลียวพันรอบแท่งเลเซอร์ แบบที่นิยมใช้กันมากที่สุดคือ แบบแท่งยาว ตัวสะท้อนแสงที่นิยมใช้กันมากที่สุดจะเป็นแบบท่อยาว ซึ่งแบ่งออกเป็น 2 แบบคือ แบบท่อทรงกระบอกเป็นตัวสะท้อนแสงแบบง่ายที่สุด โดยจัดให้แท่งเลเซอร์ตัวกำเนิดแสงวางเรียงขนานติดกันในแนวแกนท่อทรงกระบอก เพื่อให้มีประสิทธิภาพยิ่งขึ้น ก็สามารถทำได้โดยใช้แหล่งกำเนิดแสง 2 แท่งวางขนานแท่งเลเซอร์ที่วางในแนวแกนท่อทรงกระบอก และแบบท่อวงรี(elliptical tube) เป็นตัวสะท้อนแสงที่มีประสิทธิภาพสูงกว่าแบบท่อทรงกระบอก โดยจัดให้แท่งเลเซอร์และแท่งกำเนิดแสงวางในตำแหน่งจุดโฟกัสทั้งสองของท่อวงรีขนานกับแนวแกนท่อ สำหรับแท่งเลเซอร์ขนาดสั้นๆ จะนิยมนำแท่งเลเซอร์และแท่งกำเนิดแสงในแนวแกนหลัก(major axis) ของวงรี โดยให้ปลายชี้เข้าหากัน

2.2.2.3. ตัวไกวเลเซอร์ (laser oscillator) เป็นส่วนประกอบที่สำคัญมากอันหนึ่งใช้ในการทำให้รังสีที่เปล่งออกมามีเฟสเดียวกับรังสีที่ไปกระตุ้นการเปล่งรังสี ซึ่งทำได้โดยการใช้ตัวสะท้อนป้อนกลับรังสีเข้าไปกระตุ้นในแท่งเลเซอร์ ตัวไกวที่นิยมใช้กับแท่งเลเซอร์ คือ กระจกเงาหรือฉาบสารสะท้อนไว้ที่ปลายทั้งสองข้างของแท่งเลเซอร์ โดยปลายด้านหนึ่งจะเป็นการสะท้อนกลับหมดและปลายอีกด้านหนึ่งจะเป็นการสะท้อนเพียงบางส่วน ซึ่งจะปล่อยให้บางส่วนทะลุผ่านออกไปได้ การที่ให้มีการสะท้อนกลับบางส่วนและบางส่วนปล่อยให้ทะลุผ่านออกไปนั้น ก็เพื่อที่จะให้ส่วนที่สะท้อนกลับไปทำหน้าที่กระตุ้นหรือเหนี่ยวนำให้เกิดการเปล่งรังสีออกมาใหม่ กรณีที่รังสีที่เกิดใหม่เท่ากับรังสีที่ทะลุผ่านออกไป ในสถานะเช่นนี้จะเรียกว่า เงื่อนไขการ ไกวขีดเริ่ม(oscillation threshold condition)

2.2.2.4. ตัวขยายเลเซอร์ (laser amplifier) เป็นอุปกรณ์ที่ใช้ในการทำให้เลเซอร์มีความเข้มสูงขึ้น ตัวขยายเลเซอร์ประกอบด้วยอุปกรณ์ประกอบที่สำคัญ 2 ส่วนคือ ตัวไกวเลเซอร์และตัวขยาย (amplifier) สำหรับกรณีที่ต้องการกำลังขยายสูงๆ ก็สามารถทำได้โดยเพิ่มตัวขยายให้มากขึ้น ซึ่งจะเป็นการขยายซ้ำซ้อน(multistage amplification)

2.2.2.5. ออปติคัลเรโซเนเตอร์ (optical resonator) ทำหน้าที่ให้คลื่นแม่เหล็กไฟฟ้า (หรือโฟตอน) ที่เกิดจากกระบวนการstimulusเกิดอิมิตชันสะท้อนกลับป้อนมาผ่านสารเลเซอร์ โดยที่สารเลเซอร์จะได้ขยายคลื่นแม่เหล็กไฟฟ้านั้นให้มีความเข้มสูงมากขึ้น จนในที่สุดก็จะเป็นแสงเลเซอร์ออกมาจากระบบ ออปติคัลเรโซเนเตอร์ประกอบด้วยกระจกเคลือบไดอิเล็กตริกหลาย ๆ ชั้น ปิดหัวและปิดท้ายสารเลเซอร์ กระจกเหล่านี้จะมีค่าสะท้อนกลับ(reflectivity, R) ที่ช่วงความยาวคลื่นของเลเซอร์เป็น R_1 เท่ากับ 100% และ R_2 เท่ากับ 65- 98%

2.2.2.6. ตัวปิดกั้นทัศนยะ (Optical isolator) เป็นอุปกรณ์ที่ใช้ในการปิดกั้นไม่ให้เกิดการไหลย้อนกลับของเลเซอร์ และจะให้ผ่านไปได้ในทิศทางเดียวเท่านั้น วัสดุที่ใช้ทำตัวปิดกั้น จะต้องเป็น

วัสดุซึ่งมีคุณสมบัติที่สามารถหมุนระนาบโพลาไรซ์ (polarizing plane) ของแสงที่ผ่านออกไปเป็นมุม 45 องศาจากเดิมในทิศตามเข็มนาฬิกา เช่น แก้วที่มีตะกั่วผสมอยู่ในปริมาณสูงๆ

2.2.2.7. ระบบจ่ายกำลัง (Energy pumping, Power supply) ระบบจ่ายกำลังนี้จะเกี่ยวข้องกับวงจรอิเล็กทรอนิกส์กำลังสูง (high voltage electronics circuit) ซึ่งทำหน้าที่จ่ายกำลังทางไฟฟ้าที่ศักดาสูง เพื่อไปทำการกระตุ้นสารเลเซอร์นั้นทำได้หลายรูป ทั้งนี้แล้วแต่ความเหมาะสมที่ต้องใช้กับสารเลเซอร์นั้น โดยทั่วไปแล้วการกระตุ้นมักจะทำในรูปแบบของออปติคัลปั๊มพืง (optical pumping) โดยการจ่ายกระแสไฟตรงจำนวนมากที่ศักดาสูงผ่านหลอดแฟลชแลมป์ หรือการดิซชาร์ทกระแสไฟตรง เป็นต้น

2.2.3. ชนิดของเลเซอร์

2.2.3.1. เลเซอร์ของแข็ง ได้แก่ เลเซอร์ที่ใช้ตัวกลางเป็นของแข็ง เช่น เลเซอร์ทับทิม เลเซอร์ทำจากเพชรเทียมที่สังเคราะห์ขึ้นเรียกว่า แยก (YAG) เลเซอร์แก้ว ฯลฯ ทับทิมและแยกเป็นผลึก ส่วนแก้วเป็นอัญรูป (amorphus) ตัวกลางเหล่านี้ทำหน้าที่เป็นเนื้อวัสดุ (Host Materials) เท่านั้น เพราะตัวที่ทำให้เกิดการเปล่งแสงนั้นกำหนดจากสารเจือปนที่เติมในเนื้อสารเหล่านี้ เช่น ทับทิมจะใช้โครเมียม เป็นสารเจือปนจึงให้สีแดงที่มีความยาวคลื่น 6493 อังสตรอม ($A^\circ 12O3 : Cr^{3+}$) แยกและแก้วจะใช้ นีโอดีเมียม (neodymium, Nd^{3+}) เป็นสารเจือปน จึงให้แสงอินฟราเรดที่มีความยาวคลื่น 1.06 ไมครอน ($YAG : Nd^{3+} Glass : Nd^{3+}$)

ในการปั๊มพลังงานแก่ของแข็งเหล่านี้ต้องใช้วิธีการทางแสงคือ ใช้หลอดไฟซินอนหรือหลอดไฟทังสเตนฉาย โดยมีตัวสะท้อนแสงเพื่อเพิ่มประสิทธิภาพของการปั๊มพลังงาน ตัวสะท้อนแสงนี้มีลักษณะเป็นกระบอกที่มีพื้นที่หน้าตัดเป็นรูปวงรี และมีการวางหลอดไฟและตัวกลางเลเซอร์ไว้ที่ตำแหน่งของจุดโฟกัสของวงรี

2.2.3.2. เลเซอร์ก๊าซ เมื่อใช้ก๊าซเป็นตัวกลางเลเซอร์ การปั๊มพลังงานก็จะใช้วิธีการปล่อยประจุในก๊าซด้วยไฟฟ้าแรงสูง กล่าวคือนำก๊าซเหล่านั้นบรรจุในหลอดเลเซอร์ซึ่งมีขั้วไฟฟ้าที่ปลายทั้งสอง เมื่อป้อนไฟฟ้าแรงสูงให้แก่ขั้วไฟฟ้าทั้งสอง อิเล็กตรอนจะวิ่งจากขั้วแคโทด (ขั้วลบ) ไปยังขั้วแอโนด (ขั้วบวก) ด้วยพลังงานสูง อิเล็กตรอนจะวิ่งชนอะตอมหรือโมเลกุลของก๊าซเหล่านั้น จนแตกตัวเป็นอิออนมีประจุไฟฟ้าขึ้นเรียกว่า พลาสมา (Plasma) ก๊าซที่เป็นพลาสมาเหล่านี้จะพร้อมปล่อยโฟตอน หากมีโฟตอนที่ลักษณะเหมือนกันมาเร็ว จึงเกิดเป็นแสงเลเซอร์ขึ้นเมื่อมีการขยายสัญญาณแสงด้วยแควิตี้แสง ที่ทำจากกระจกสะท้อนที่ปลายทั้งสองข้างของหลอดเลเซอร์

ก๊าซที่ใช้ทำเลเซอร์มีหลายชนิดเช่น ก๊าซผสมฮีเลียม - นีออน (He-Ne) ก๊าซผสมคาร์บอนไดออกไซด์ - ไนโตรเจน - ฮีเลียม (CO_2-N_2-He) ก๊าซผสมฮีเลียม - แคดเมียม (He - Cd) ก๊าซอาร์กอน (Ar^+) ซึ่งจะให้สีต่าง ๆ ตามชนิดของก๊าซ เลเซอร์ฮีเลียม - นีออนเป็นเลเซอร์กำลังแสงต่ำ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

(1-10 mW) เลเซอร์ฮีเลียม - แคดเมียมและเลเซอร์อาร์กอนเป็นเลเซอร์กำลังแสงปานกลาง(10-100 mW) ส่วนเลเซอร์คาร์บอนไดออกไซด์เป็นเลเซอร์กำลังแสงสูง (1-100 W) จึงมีการใช้งานที่แตกต่างกันไป แต่เลเซอร์ทุกชนิดมีอันตรายเพราะแสงเลเซอร์ที่มีกำลังแสงเพียง 1 mW จะมีความเข้มแสงสูงกว่าแสงจากพระอาทิตย์จึงสามารถทำให้ตาบอดได้หากแสงเลเซอร์พุ่งเข้าหาหน้าโดยตรง

ก. ระบบฮีเลียมนีออนเลเซอร์(Helium-Neon Laser System) ระบบเลเซอร์นี้มีสารเลเซอร์หรือที่เรียกว่า เลเซอร์มีเดียม เป็นก๊าซผสมระหว่างก๊าซฮีเลียมและก๊าซนีออนในอัตราส่วนผสมที่พอเหมาะของฮีเลียม:นีออน ตั้งแต่ 20:1 จนถึง 2:1 พบว่า เงื่อนไขของการทำงานของระบบฮีเลียมนีออนเลเซอร์ที่จะให้ความเข้มของแสงและพลังงานของแสงเลเซอร์ออกมามีค่าที่สูงสุดคือเมื่อ ผลคูณของความดันรวม(total pressure, P) ของก๊าซผสมฮีเลียมนีออน และความกว้างของหลอดเลเซอร์(D) มีค่าประมาณ 3.6 - 4.0 ทอร์มิลลิเมตร (torr-mm) อัตราส่วนผสมของก๊าซฮีเลียมต่อก๊าซนีออน เป็นอัตราส่วนHe : Ne = 5 : 1 หลอดฮีเลียมนีออนเลเซอร์ควรเป็นหลอดรูแคบ(Capillary tube) ในกรณีที่กำลังของฮีเลียมนีออนเลเซอร์อยู่ระหว่าง 0 - 50 mW เส้นผ่านศูนย์กลางของหลอดเลเซอร์ D จะมีค่าระหว่าง 1 - 6 มิลลิเมตร(mm) ทั้งนี้ถ้าหาก D มีขนาดใหญ่จะทำให้มีการเกิดประชากรผกผัน (population inversion) ลดลงซึ่งทำให้ประสิทธิภาพและกำลังของเลเซอร์ลดลงตามไปด้วย ลักษณะของเลเซอร์ก๊าซแบบฮีเลียมนีออนเลเซอร์ แสดงดังรูปที่ 2.13



รูปที่ 2.13 แสดงเลเซอร์ก๊าซแบบฮีเลียม นีออนเลเซอร์

ที่มา : <http://www.mellesgriot.com/heliumneonlaser.htm>

ก๊าซผสมฮีเลียมนีออนภายในหลอดเลเซอร์ มีค่าระดับพลังงานที่ปลายหลอดเลเซอร์จะมีอิเล็กโทรด(Electrode) ซึ่งเป็นขั้วบวก(Anode) และขั้วลบ(Cathode) ซึ่งอยู่คนละปลายหลอด ขั้วบวกทำด้วยโลหะทั้งสแตนเลส ขั้วลบเป็นแบบสอลโลแคโทด ทำด้วยอะลูมิเนียม เมื่อทำการปล่อยกระแสไฟตรงที่ศักดาเริ่มแรกประมาณ 10 กิโลโวลต์(KV) จะทำให้ก๊าซแตกตัวเป็นไอออน จากนั้นศักดาของการปล่อยจะลดเหลืออยู่ระหว่าง 0-3 KV ที่กระแสไฟตรง 0-50 mA กระแสอิเล็กตรอนจะทำการปล่อยก๊าซผสมฮีเลียมนีออน โดยอิเล็กตรอนจะวิ่งชนฮีเลียมอะตอมในระดับสถานะพื้นทำให้ฮีเลียมเอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

อะตอมมีระดับพลังงานสูงขึ้น และเปลี่ยนขึ้นไปอยู่ในระดับพลังงาน 2^3S และ 2^1S ตามลำดับ จากนั้นฮีเลียมอะตอมที่ระดับ 2^3S และ 2^1S จะถ่ายพลังงานให้แก่ฮีเลียมอะตอม โดยการชนระหว่างอะตอมและอะตอม (atomic collision) ทำให้ฮีเลียมอะตอมมีค่าระดับพลังงานที่ระดับ $4S$ และ $5S$ ตามลำดับ เนื่องจากอายุ (ระยะเวลาของการอยู่) ของระดับ $4S$ และ $5S$ ของฮีเลียมอะตอมยาวกว่าอายุของระดับ $4P$ และ $3P$ ดังนั้นจะเกิดประชากรผกผัน (population inversion) ขึ้นระหว่างระดับ $4S$ กับ $3P$ ระหว่างระดับ $5S$ กับ $4P$ และ $3P$ ตามลำดับ จากนั้นก็จะมีการเกิดstimulated emission ระหว่างระดับ $5S \rightarrow 4P$ ซึ่งส่งผลให้เกิดแสงเลเซอร์ที่มีช่วงความยาวคลื่น (λ) 3390 นาโนเมตร (ย่านอินฟราเรด มองด้วยตาเปล่าไม่เห็น) เกิดstimulated emission ระหว่างระดับ $5S \rightarrow 3P$ ซึ่งจะให้เกิดแสงเลเซอร์ที่มีช่วงความยาวคลื่น 1150 nm (ย่านอินฟราเรด) เกิดstimulated emission ระหว่างระดับ $4S \rightarrow 3P$ ซึ่งจะให้เกิดแสงเลเซอร์ที่มีความยาวคลื่น 632.8 nm (สีแดง) จากนั้นฮีเลียมอะตอมที่ระดับ $4P$, $3P$ จะลดระดับพลังงานอย่างรวดเร็วมาสู่ระดับ $3S$ และจากระดับ $3S$ ในสถานะพื้นโดยขบวนการวิงกระทบผนังหลอดเลเซอร์ ดังนั้นเราจะทราบว่า หลอดฮีเลียมฮีเลียมเลเซอร์จึงมักจะทำจากหลอดรูแคบ ที่มีเส้นผ่าศูนย์กลางน้อยกว่า 8 มิลลิเมตร ทั้งนี้ก็เพราะต้องการให้เกิดการชนผนัง (Wall collision) อย่างรวดเร็ว จำนวนฮีเลียมอะตอมในระดับ $3S$ จะได้น้อยมากซึ่งส่งผลให้จำนวนฮีเลียมอะตอมในระดับ $3P$, $4P$ ลดลงอย่างรวดเร็วไปในตัวด้วย และจะทำให้จำนวนประชากรผกผันระหว่าง $5S$ กับ $4P$ และ $3P, 4S$ กับ $3P$ เกิดอยู่ตลอดเวลาส่งผลให้เกิดแสงเลเซอร์แบบต่อเนื่อง (continuous wave, CW)

ระบบฮีเลียมฮีเลียมเลเซอร์ให้แสงเลเซอร์ที่ช่วงคลื่นเดียว (monochromatic light) ที่มีช่วงความยาวคลื่น 3390 nm, 1150 nm และ 632.8 nm ตามลำดับ เป็นคลื่นแม่เหล็กไฟฟ้าที่มีความบริสุทธิ์ทางแสงมาก เป็นคลื่นยาวและส่องได้เป็นระยะทางไกลมาก โดยที่ไม่สูญเสียความเข้มของแสง คุณสมบัติต่างๆพอสรุปได้ดังนี้คือ

คุณสมบัติของฮีเลียมฮีเลียมเลเซอร์

บีมไดเวอร์เจนซ์ (Beam divergence)	0.2-1.0 m rad.
ไลน์วิดท์ (line width)	1700 MHz
ความยาวคลื่น (λ)	632.8 , 1150 , 3390 nm
โคฮีเร้นท์เลงซ์ (Coherent length)	20-100000 cm.
ความสว่าง (Brightness)	10^6 W/cm ² -Sr
กำลัง (Power)	0.1-100 Mw

การประยุกต์ของระบบฮีเลียมฮีเลียมเลเซอร์ ในปัจจุบันได้มีการใช้ระบบฮีเลียมฮีเลียมเลเซอร์กันอย่างแพร่หลาย ทั้งนี้จะเห็นได้จากการวิจัยและพัฒนาทางวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี ได้มีการนำระบบฮีเลียมฮีเลียมเลเซอร์ไปใช้ในการส่องเป้าชี้ตำแหน่งของเครื่องมือต่างๆ ใช้เลเซอร์ระบบนี้เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ห้องสมุดคณะเทคโนโลยีการเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าฯ ลาดกระบัง

ในการวัดความเร็ว(velocity meter) ของของเหลวในท่อ นอกจากนี้ยังใช้เลเซอร์ระบบนี้เป็นแหล่งกำเนิดแสงที่บริสุทธิ์และศึกษาเกี่ยวกับการกระเจิง(scatterings) ของแสงและหาขนาด (size) ของอนุภาคขนาดเล็กๆ ได้ (particle sizing) ทางด้านอุตสาหกรรม เลเซอร์ระบบนี้ถูกนำไปใช้ศึกษาความเครียดและความเค้นของเครื่องจักรกลขณะทำงาน ใช้ศึกษาการเกิดโฮโลกราฟี (Holography) เพื่อศึกษาการเปลี่ยนแปลงของระบบและชิ้นส่วนของระบบ ในวงการแพทย์ฮีเลียมนีออนเลเซอร์ถูกนำไปใช้ผ่าตัดบริเวณแคบ ลบรอยสัก และใช้ในการบำบัดโรคมะเร็งผิวหนังร่วมกับสารเฮมาโตพอร์ฟริน (Hematoporphyrin; HPD) ใช้ร่วมกับเครื่องมือไซโตมิเตอร์(cytometer) เพื่อศึกษาขนาดและลักษณะของเม็ดเลือดแดงมนุษย์ เพื่อที่จะเป็นข้อมูลในการวินิจฉัยเกี่ยวกับ โรคมะเร็งในเม็ดเลือดหรือโรคมะเร็งเม็ดเลือดขาว นอกจากนี้ฮีเลียมนีออนเลเซอร์ยังใช้ในวงการศัลยกรรม โดยใช้ในการอ่านรหัสที่เป็นแถบที่ติดอยู่กับแถบสินค้า เมื่อเลเซอร์อ่านแล้วจะส่งข้อมูลไปยังคอมพิวเตอร์และพิมพ์ราคา และจัดทำระบบคลังสินค้า ขณะนี้เครื่องอ่านรหัสสินค้าโดยใช้เลเซอร์นั้น ได้มีใช้ในห้างสรรพสินค้าภายในประเทศแล้ว

2.2.3.3. เลเซอร์ของเหลว สามารถใช้ตัวกลางเลเซอร์ที่ทำจากของเหลวได้ เช่น ใช้สีย้อมผ้า (Dye) ผสมน้ำหรือแอลกอฮอล์ บรรจุใส่ภาชนะใส การป้อนพลังงานแก่ของเหลวเหล่านี้ใช้วิธีทางแสง เช่นเดียวกับตัวกลางเลเซอร์ที่เป็นของแข็ง เช่น ใช้หลอดซินอนหรือเลเซอร์ในโดรเจน เลเซอร์ของเหลวเหล่านี้จะมีจุดเด่นที่สำคัญคือเป็นเลเซอร์ที่ให้สีที่ตามองเห็น ถ้าความยาวคลื่นของแสงสามารถปรับได้ จึงเป็น ทุเนเบิล เลเซอร์ (Tunable Laser) เพราะโมเลกุลของสีย้อมผ้ามีขนาดโต เนื่องจากเป็นสารอินทรีย์เคมีระดับพลังงานที่ซ้อนหลายชั้น มีได้เป็นขั้นเค็ดว ๆ เหมือนกรณีของก๊าซหรือของแข็ง ตัวอย่างของสีย้อมผ้าที่นิยมใช้ได้แก่ โรดามีน 6 จี (Rhodamine 6 G) ซึ่งให้แสงเลเซอร์ ตั้งแต่สีเหลืองไปถึงสีส้ม (570-610 nm) โรดามีน บี (Rhodamine B) ให้แสงเลเซอร์ช่วงสีแดง (605-635 nm) และ ดิคโลโรฟลูออเรสซีน (Dichloro fluore scein) ให้แสงเลเซอร์สีเขียว (530-560 nm)

2.2.3.4. เลเซอร์ไดโอด เลเซอร์ไดโอดเป็นเลเซอร์ที่ทำจากสารกึ่งตัวนำ ซึ่งทำจากสารประกอบ เช่น GaAs (แกลเลียมอาร์เซไนด์) GaAlAs (แกลเลียมอะลูมิเนียมอาร์เซไนด์) InGaAsP (อินเดียมแกลเลียมอาร์เซไนด์ฟอสไฟด์) ซึ่งมีค่าแถบพลังงานต่าง ๆ กัน จึงเป็นตัวกำหนดค่าความยาวคลื่นของแสงเลเซอร์ เช่น GaAs ให้แสงเลเซอร์ที่ค่าความยาวคลื่น 0.8 μm (อินฟราเรด) GaAlAs ให้แสงเลเซอร์ที่ค่าความยาวคลื่น 0.7 μm (สีแดง) InGaAsP ให้แสงเลเซอร์ที่ค่าความยาวคลื่น 1.3 และ 1.55 μm (อินฟราเรด)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.3 การเลี้ยวเบนของแสงที่ผ่านช่องแคบเดี่ยว

เนื่องจากการเอียงตัวของเส้นใยกล้ามเนื้อตามแนวยาวและวางตัวขนานกัน ระยะห่างระหว่างเส้นใยเซลล์ภายในเส้นใยกล้ามเนื้อฝอยแต่ละช่วงจะมีลักษณะคล้ายกับช่องเดี่ยว เมื่อให้แสงส่องผ่านเส้นใยกล้ามเนื้อจะเกิดการเลี้ยวเบนของแสง ซึ่งเป็นคุณสมบัติหนึ่งของแสงเมื่อส่องผ่านช่องเดี่ยว สามารถอธิบายคุณสมบัติการเลี้ยวเบนของแสงได้ดังนี้

2.3.1 การเลี้ยวเบนของแสงเกิดขึ้นเมื่อแสงผ่านสิ่งกีดขวาง อาจเป็นเส้นลวดเล็กๆหรือขอบกระดาษหรือผ่านช่องแคบเล็กๆ การเลี้ยวเบนของแสงเกิดขึ้นให้เห็นอย่างชัดเจน ถ้าสิ่งกีดขวางหรือช่องแคบมีขนาดใกล้เคียงกับความยาวคลื่นแสง

2.3.2 การเลี้ยวเบนของแสงแบ่งเป็น 2 แบบคือ การเลี้ยวเบนแบบฟรอนโฮเฟอร์ (Fraunhofer diffraction) รังสีที่ตกกระทบผ่านสิ่งกีดขวางเป็นเส้นขนาน หรือเป็นคลื่นระบอบและรังสีที่เลี้ยวเบนไปตกกระทบบนฉากเป็นรังสีขนานเช่นกันดังภาพที่ 2.14 การเลี้ยวเบนอีกแบบหนึ่งเรียกว่า การเลี้ยวเบนแบบเฟรสเนล (Fresnel diffraction) ซึ่งการเลี้ยวเบนชนิดนี้มีต้นกำเนิดแสง สิ่งกีดขวางและฉากที่อยู่ใกล้กันมาก แสงที่ได้จากแหล่งกำเนิดแสงจะมีหน้าคลื่นเป็นรูปทรงกลม

2.3.3 ถ้าสิ่งกีดขวางเป็นช่องแคบเดี่ยวที่มีความยาวมากๆ จะไม่ต้องคำนึงถึงผลที่เกิดขึ้นที่ปลายทั้งสองข้างของดิฟแฟรคชันแพทเทิร์นที่เกิดขึ้น เมื่อแสงขนานตกกระทบช่องแคบทุกจุดบนหน้าคลื่นจะเป็นแหล่งกำเนิดแสงทุติยภูมิ (secondary source) อีกครั้งหนึ่งเมื่อนำเลนส์ขนานบางมากมาวางข้างหลังช่องแคบทั้งนี้เนื่องจากความยาวของเลนส์ไม่มีผลต่อเฟสของคลื่นแสง



รูปที่ 2.14 ลักษณะการเลี้ยวเบนแบบฟรอนโฮเฟอร์ (Fraunhofer diffraction)

ที่มา สุรศักดิ์ (2543)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.4 กล้องจุลทรรศน์

2.4.1 ชนิดของกล้องจุลทรรศน์ กล้องจุลทรรศน์มีอยู่หลากหลายชนิด คือ

2.4.1.1. กล้องจุลทรรศน์พื้นหลังสว่าง (Bright field microscope หรือ Compound microscope) เป็นกล้องจุลทรรศน์โดยทั่วไปที่ใช้ในการศึกษา เวลาส่องดูจะเห็นพื้นภาพใสสว่างในขณะที่วัตถุมีสีเข้มกว่า

2.4.1.2. กล้องจุลทรรศน์พื้นหลังมืด (Dark field microscope) กล้องจุลทรรศน์ชนิดนี้เวลาส่องดูเห็นภาพมีสีดำและเห็นวัตถุมีลักษณะใสสว่าง

2.4.1.3. กล้องจุลทรรศน์เฟสคอนทราสต์ (Phase contrast microscope) กล้องจุลทรรศน์ชนิดนี้เวลาส่องดูดูถิ่นที่รีที่ ไม่ได้ข้อมติจะเห็นชัดเจนกว่าส่องดูด้วยกล้องจุลทรรศน์พื้นหลังสว่าง

2.4.1.4. กล้องจุลทรรศน์ฟลูออเรสเซนซ์ (Fluorescence microscope) กล้องจุลทรรศน์ชนิดนี้ใช้แสงอุลตราไวโอเลต ซึ่งเป็นแสงคลื่นสั้นเป็นแหล่งกำเนิดแสงและมักเห็นพื้นภาพเป็นสีดำ

2.4.1.5. กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอน (Electron microscope) เป็นกล้องจุลทรรศน์ที่มีกำลังขยายสูงมาก เนื่องจากใช้ลำแสงอิเล็กตรอนแทนลำแสงธรรมดาและใช้สนามแม่เหล็กไฟฟ้าแทนเลนส์แก้ว ดังนั้นเวลาส่องดูส่วนประกอบและ โครงร่างต่างๆ จะเห็นละเอียดกว่าการใช้กล้องจุลทรรศน์ชนิดอื่น

ในที่นี้จะกล่าวถึงเฉพาะกล้องจุลทรรศน์ชนิดพื้นหลังสว่าง ซึ่งจัดเป็นกล้องจุลทรรศน์เชิงประกอบ ประกอบด้วยเลนส์ 2 ชุด คือเลนส์ใกล้วัตถุ(objective lens) ทำหน้าที่ขยายวัตถุให้มีขนาดใหญ่ขึ้น ปรากฏเป็นภาพจริงหัวกลับที่ด้านหลังเลนส์ เลนส์ใกล้ตา(ocular lens หรือ eyepiece) จะทำการขยายภาพให้มีขนาดใหญ่ขึ้นเป็นภาพเสมือนหัวกลับกลับซ้าย-ขวา

กำลังขยายของภาพทั้งหมด(Total magnifying power) ทำกับผลคูณของกำลังขยายของเลนส์ใกล้วัตถุกับกำลังขยายของเลนส์ใกล้ตา มักใช้เครื่องหมาย \times (คูณ) แทนจำนวนเท่าของขนาดจริง กำลังขยายของภาพทั้งหมดเมื่อใช้เลนส์ใกล้วัตถุและเลนส์ใกล้ตากำลังขยายต่างๆ แสดงในตารางที่ 2.1

ตารางที่ 2.1 แสดงกำลังขยายของกล้องจุลทรรศน์ที่มีความยาวของตัวกล้อง(body tube) 160 มิลลิเมตร

เลนส์ใกล้วัตถุ				กำลังขยายของภาพ	
กำลังขยาย	ระยะทำงาน	N.A.	ทางยาวโฟกัส	กำลังขยายของเลนส์ใกล้ตา	
				10X	20X
10X	5 มม.	0.25	16 มม.	100X	200X
40X	0.45 มม.	0.65	4 มม.	400X	800X
100X	0.13 มม.	1.30	1.8 มม.	1000X	2000X

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ประสิทธิภาพของเลนส์ที่สามารถแยกจุดเล็กๆ สองจุดที่อยู่ชิดกันที่สุดบนวัตถุที่ส่องดูให้แยกห่างกันได้ชัดเจนเรียกว่า รีโซฟวิ้ง พาวเวอร์ (resolving power, resolution) ดังนั้นกล้องที่มีค่ารีโซฟวิ้ง พาวเวอร์ น้อยจะสามารถแยกจุดเล็กๆ สองจุดที่อยู่ชิดกันที่สุดออกจากกันมองเห็นได้อย่างชัดเจน ทำให้เห็นรายละเอียดของภาพได้รีโซฟวิ้ง พาวเวอร์ ขึ้นกับความยาวคลื่นของแสง (wavelength) และ นิวเมอริคัล อเพอเจอร์ (numerical aperture, N.A.) ของเลนส์ใกล้วัตถุ

2.4.2 ส่วนประกอบต่างๆและหน้าที่ของกล้องจุลทรรศน์

2.4.2.1. ฐานกล้อง(base) เป็นส่วนล่างสุดของกล้องจุลทรรศน์ โดยปกติจะสร้างให้มีขนาดใหญ่และมีน้ำหนักมากเพื่อรับน้ำหนักทั้งหมดของกล้อง ทำให้กล้องตั้งได้อย่างมั่นคง ได้รับอิทธิพลจากแรงสั่นสะเทือนภายนอกน้อยลงซึ่งช่วยให้ภาพมีเสถียรภาพดีขึ้น

2.4.2.2. แขนกล้อง(arm หรือ limb) เป็นที่จับยึดส่วนประกอบต่างๆของกล้อง นอกจากนี้ยังมีประโยชน์ในการเคลื่อนย้ายกล้องจุลทรรศน์อีกด้วย

2.4.2.3. ตัวกล้อง(body tube) เป็นที่อยู่ทางด้านบนของกล้อง ปลายสุดของตัวกล้องจะมีเลนส์ใกล้ตาสวมอยู่ ส่วนด้านล่างจะมีแผ่นจานกลมที่สามารถหมุนได้รอบตัว เรียกว่ารีโวฟวิ้ง โนสพีซ (revolving nosepieces) ซึ่งบนแผ่นจานนี้จะมีเลนส์ใกล้วัตถุกำลังขยายต่างๆติดอยู่

2.4.2.4. แท่นวางสไลด์(stage) เป็นแท่นรูปสี่เหลี่ยมสำหรับรองรับวัตถุที่ต้องการศึกษา ตรงกลางมีรูกลมสำหรับให้แสงผ่านได้

2.4.2.5. ที่จับสไลด์ (Slide holder) ทำหน้าที่จับสไลด์ให้อยู่กับที่และมีอุปกรณ์ช่วยเลื่อนสไลด์ในแนวซ้ายขวาหรือหน้าหลังเรียกว่าแมคคานิคัล สเตจ (Mechanical stage) ซึ่งช่วยเพิ่มความสะดวกในการเลื่อนดูภาพ

2.4.2.6. แหล่งกำเนิดแสง (light source) กล้องจุลทรรศน์ที่ใช้มีหลอดไฟฮาโลเจนเป็นตัวให้แสงสว่าง

2.4.2.7. เลนส์รวมแสง (condenser) วางอยู่ใต้แท่นวางสไลด์ ทำหน้าที่รวมแสงให้ตกกระทบวัตถุ โดยมีความเข้มข้นของแสงสม่ำเสมอทั่วพื้นที่ส่องสว่าง (illuminating field) และควบคุมกรวยแสง (illuminating cone) ให้พอดีกับรูรับแสงของเลนส์ใกล้วัตถุ กล้องจุลทรรศน์ที่ใช้มีเลนส์รวมแสงชนิดอับเบ (Abbe condenser)

2.4.2.8. ม่านปรับแสง (Iris diaphragm) อยู่ใต้เลนส์รวมแสง ทำหน้าที่ปรับขนาดของช่องเพื่อให้แสงสว่างสามารถผ่านไปยังเลนส์รวมแสงได้มากหรือน้อยตามความต้องการ

2.4.2.9. เลนส์ใกล้วัตถุ (objective lens) ประกอบด้วยกลุ่มเลนส์ที่ทำหน้าที่ขยายภาพของวัตถุมีอยู่ 3 แบบคือ กำลังขยาย 10X (low power objective), กำลังขยาย 40X (high power high หรือdry objective) กำลังขยาย 100X (oil immersion objective) สำหรับเลนส์กำลังขยาย 100X ปลายเลนส์มี

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ขนาดเล็กมากทำให้ปริมาณแสงที่ผ่านเข้าเลนส์น้อย การป้องกันไม่ให้แสงกระจายพื้นนอกเลนส์ทำได้โดยการหยคน้ำมัน (immersion oil) ที่มีดัชนีหักเหเท่ากับ 1.52 (ดัชนีหักเหของแก้วที่ทำสไลด์) บนสไลด์ตรงบริเวณที่จะส่องดูทำให้เห็นภาพวัตถุชัดเจนขึ้น

2.4.2.10. เลนส์ใกล้ตา (ocular หรือ eyepieces) โดยทั่วไปประกอบด้วยเลนส์ 2 อันคือเลนส์ด้านบน (top lens) และเลนส์ด้านล่าง (field lens) ทำหน้าที่ขยายภาพที่เกิดจากเลนส์ใกล้วัตถุอีกครั้งหนึ่ง เลนส์ใกล้ตามีกำลังขยาย 10 ถึง 20 เท่า

2.4.2.11. ปุ่มปรับภาพหยาบ (coarse adjustment knob) ใช้หมุนเลื่อนแท่นวางสไลด์ขึ้นลงเพื่อหาตำแหน่งของภาพที่ต้องการดูในครั้งแรก

2.4.2.12. ปุ่มปรับภาพละเอียด (fine adjustment knob) ใช้ปรับภาพให้เห็นได้ชัดเจนขึ้น

2.4.3 วิธีการใช้กล้องจุลทรรศน์

2.4.3.1. วางกล้องจุลทรรศน์บนโต๊ะ เสียบปลั๊กไฟ เปิดไฟจากหลอดฮาโลเจน

2.4.3.2. นำสไลด์วางบนแท่นวางสไลด์ จับสไลด์ให้อยู่ติดกับที่ โดยใช้ที่จับสไลด์จากนั้นเลื่อนให้บริเวณที่จะส่องดูอยู่ตรงกลางช่องของแท่นวางสไลด์

2.4.3.3. เลื่อนเลนส์ใกล้วัตถุกำลังขยาย 10X มาอยู่ตรงช่องของแท่นวางสไลด์ มองผ่านเลนส์ใกล้ตาพร้อมกับหมุนปุ่มปรับภาพหยาบอย่างช้าๆ จนเห็นภาพ ปรับความคมชัดด้วยปุ่มปรับภาพละเอียด ถ้าภาพที่เห็นไม่ชัดหรือแสงสว่างไม่พอดีให้ปรับแสงสว่าง โดยหมุนปุ่มปรับมาปรับแสง สังเกตภาพที่เห็นจากเลนส์กำลังขยาย 10X

2.4.3.4. หมุนปุ่มปรับภาพหยาบให้แผ่นสไลด์อยู่ห่างจากเลนส์ แล้วจึงเลื่อนเลนส์กำลังขยาย 40X เข้าแทนที่ หมุนปุ่มปรับภาพหยาบให้เลนส์เกือบแตะกับสไลด์ มองผ่านเลนส์ใกล้ตา ปรับจนเห็นภาพ ปรับภาพให้คมชัดด้วยปุ่มปรับภาพละเอียด สังเกตภาพที่เห็นจากเลนส์กำลังขยาย 40X เทียบกับเลนส์กำลังขยาย 10X

2.4.3.5. หมุนปุ่มปรับภาพหยาบให้สไลด์ห่างจากเลนส์ใกล้วัตถุ หยคน้ำมันลงบนสไลด์ เลื่อนเลนส์กำลังขยาย 100X เข้าแทนที่จากนั้นหมุนปุ่มปรับภาพหยาบให้เลนส์จุ่มลงในน้ำมัน ตามองในกล้อง หมุนปุ่มปรับภาพละเอียดจนเห็นภาพชัดเจน

2.4.3.6. หมุนปุ่มปรับภาพหยาบให้สไลด์ห่างจากเลนส์ใกล้วัตถุ คึงแผ่นสไลด์ออก ใช้กระดาษเช็ดเลนส์ เช็ดน้ำมันที่เลนส์ออกให้หมด

2.4.4 การปฏิบัติหลังจากเลิกใช้กล้องจุลทรรศน์

2.4.4.1. เลื่อนเลนส์ใกล้ตากำลังขยายต่ำมาอยู่ตรงช่องของแท่นวางสไลด์ หมุนปุ่มปรับภาพหยาบให้แท่นวางสไลด์ลงต่ำสุด

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.4.4.2. ทำความสะอาดเลนส์ใกล้ตา เลนส์ใกล้วัตถุด้วยกระดาษเช็ดเลนส์ ถ้าเลนส์สกปรกมากหรือมีน้ำมันแห้งกรัง ให้ใช้กระดาษเช็ดเลนส์ชุบไซลีนเล็กน้อยแล้วจึงใช้กระดาษเช็ดเลนส์ที่สะอาดเช็ดเลนส์ให้แห้งอีกครั้ง

2.4.4.3. ถ้ามีหยดน้ำหรือสิ่งอื่นติดอยู่บนส่วนต่างๆ ของกล้องต้องทำความสะอาดและเช็ดให้แห้ง

2.4.4.4. ปรับเลนส์รวมแสงให้ต่ำกว่าแท่นวางสไลด์เล็กน้อย ปิดม่านปรับแสง

2.4.4.5. ดับไฟที่ฐานกล้อง ถอดปลั๊กออก พันสายไฟให้เรียบร้อย

2.4.4.6. นำกล้องไปเก็บ โดยใช้มือหนึ่งจับที่แขนกล้อง อีกมือหนึ่งรองรับอยู่ที่ฐานกล้องให้ตัวกล้องอยู่ในลักษณะที่ตั้งตรง

2.5 งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

Cross และคณะ (1981) ทำการทดลองเปรียบเทียบความแม่นยำในการวัดความยาวของซาร์โคไมเออร์ระหว่างวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชัน และ วิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์ในกล้องเนื้อวัว พบว่า การใช้วิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชัน สามารถวัดค่าซาร์โคไมเออร์ได้ง่ายกว่าเมื่อเทียบกับวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์ เมื่อนำค่าที่คำนวณได้ไปวิเคราะห์ผลการทดลองทางสถิติ พบว่า ความยาวซาร์โคไมเออร์ที่วัดได้จากทั้งสองวิธีไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ แต่ในกล้องเนื้อส่วนต่างๆ จะมีความยาวของซาร์โคไมเออร์แตกต่างกัน

สุรศักดิ์ (2543) ได้ทดลองใช้แหล่งกำเนิดจากแสงเลเซอร์พอยเตอร์แทนเลเซอร์แบบฮีเลียม นีออน โดยเปรียบเทียบลักษณะการเลี้ยวเบนจากร่องเดี่ยว 2 แบบ คือ แบบที่ทำเอง กับแบบที่มีซื้ออยู่ในห้องปฏิบัติการ โดยทั้งสองแบบมีขนาด 50 มิลลิเมตรเท่ากัน และได้ทดลองใช้แสงสีแดงของเลเซอร์พอยเตอร์เทียบกับการใช้แสงสีแดงจากฮีเลียมนีออนเลเซอร์ไปด้วย การบันทึกผลการทดลองใช้วิธีถ่ายภาพการเลี้ยวเบนด้วยกล้องถ่ายภาพแบบดิจิทัล พบว่า การใช้แสงสีแดงจากเลเซอร์พอยเตอร์ สามารถใช้แทนเลเซอร์แบบฮีเลียมนีออนได้ เนื่องจากให้การเลี้ยวเบนที่ไม่แตกต่างกัน

บทที่ 3

วัตถุประสงค์ อุปกรณ์ สารเคมีและวิธีการทดลอง

3.1 วัตถุประสงค์

1. เนื้อไก่ส่วนสะโพก ออก(ส่วนติดกระดูกซี่โครง) สันในและน่อง
2. เนื้อหมูส่วนสะโพก ออก(ส่วนติดกระดูกซี่โครง) สันในและน่อง
3. เนื้อวัวส่วนสะโพก ออก(ส่วนติดกระดูกซี่โครง) สันในและน่อง

3.2 เครื่องมือ อุปกรณ์และสารเคมี

1. pH meter (Inolab , Germany)
2. อีเลียมนีออนเลเซอร์ ความยาวคลื่น 632.80 nm กำลัง 1.0 mW (Melles Griot , USA) และขาตั้ง
3. กล้องจุลทรรศน์ (Nikon, Japan) และ ไมโครมิเตอร์ขนาด 0.01 มิลลิเมตร
4. เครื่องชั่งน้ำหนัก 4 ตำแหน่ง (Chaus/ARC 120)
5. อุปกรณ์เครื่องแก้ว เช่น บีกเกอร์ กระบอกตวง ขวดวัดปริมาตร ช้อนตักสารพลาสติก
6. อุปกรณ์เครื่องครัว เช่น เขียงและมีด
7. สไลด์และกระจกปิดสไลด์
8. Potassium chloride (KCl)
9. Boric acid
10. Ethylene diamine tetracetate (EDTA)
11. Glutardialdehyde 25%
12. Sodiumhydroxide 0.1 Namality
13. Buffer pH 4.0 และ 7.0
14. น้ำกลั่น

3.3 ขั้นตอนและวิธีการทดลอง

3.4.1. การเตรียมสารเคมีที่ใช้ในการตรึงตัวอย่าง

3.4.1.1. การเตรียมสารละลาย A

ก. ชั่งโพแทสเซียมคลอไรด์ (KCl) 1.86 กรัม กรดบอริก(Boric acid) 2.49 กรัม และเอทิลีนไดอะมีนเตตระอะซิเตท (EDTA) 1.86 กรัม ละลายในน้ำกลั่น 700 มิลลิลิตร

ข. เติมกลูตาไธอัลดีไฮด์ (Glutardialdehyde) 25 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ก. ปรับ pH สารละลายให้เป็น 7.1 โดยใช้ 0.1 N NaOH

ง. ปรับปริมาตรสารละลายเป็น 1 ลิตร

3.4.1.2. การเตรียมสารละลาย B

ก. ชั่งโพแทสเซียมคลอไรด์ (KCl) 7.46 กรัม กรดบอริก(Boric acid) 2.49 กรัม และเอทิลีน ไดเอมีนเตตระอะซิเตท (EDTA) 1.86 กรัม ละลายในน้ำกลั่น 700 มิลลิลิตร

ข. เติมกลูตาไคอัลดีไฮด์ (Glutardialdehyde) 25 เปอร์เซ็นต์

ค. ปรับ pH สารละลายให้เป็น 7.1 โดยใช้ 0.1 N NaOH

ง. ปรับปริมาตรสารละลายเป็น 1 ลิตร

3.4.1.3. วิธีการเรียงตัวอย่าง

ก. แบ่งตัวอย่างขึ้นเนื้อตามความยาวของเส้นใยกล้านเนื้อมาประมาณ 0.5 กรัม โดยสุ่มขึ้นเนื้อมา 3 ตำแหน่ง

ข. นำชิ้นเนื้อที่ได้ไปแช่ลงในสารละลาย A ปริมาณ 25 มิลลิลิตร โดยใช้บีกเกอร์พลาสติกทำที่อุณหภูมิห้อง แช่ไว้รวม 2 ชั่วโมง

ค. เปลี่ยนถ่ายสารละลายที่ใช้เป็นสารละลาย B ปริมาณ 25 มิลลิลิตร ทำที่อุณหภูมิและเวลาเดียวกัน

ง. เก็บตัวอย่างไว้ที่อุณหภูมิค่าประมาณ 3-5 °ซ เพื่อเตรียมไว้ใช้ในวันต่อมา

3.4.2 การวัดความยาวของซาร์โคเมียร์

3.4.2.1 การเตรียมสไลด์

ก. ใช้คีมคีบเศษเนื้อชิ้นเล็กๆที่คงตัวแล้ว นึกเส้นเนื้อออกมาเล็กน้อย และลงบนสไลด์

ข. ใช้ช้อนตักสารสเดนเลสปลายตัด 2 อัน นึกเส้นใยเนื้อออกมาตามความยาวให้ขาดออกจากกัน ให้มากที่สุด และทำให้ตัวอย่างเป็ชคคคคคเวลาด้วยสารละลาย B

3.4.2.2 การติดตั้งอุปกรณ์ในการวัด

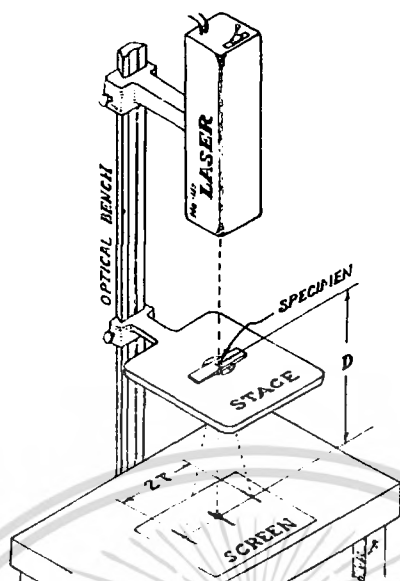
ก. ประกอบชุดทดลองซึ่งประกอบด้วย ขาคั่ง แทนวางสไลด์ และฉาก โดยให้แทนวางสไลด์และฉากวางในแนวตั้งฉากกับขาคั่ง แสดงดังภาพที่ 3.1

ข. ประกอบเลเซอร์เข้ากับชุดทดลอง โดยติดตั้งให้เลเซอร์วางในแนวขนานกับชุดทดลอง เพื่อให้เกิดลำแสงขนาน

ค. นำแผ่นสไลด์ไปวางบนแทนวางสไลด์ เปิดแหล่งกำเนิดแสงเลเซอร์

ง. ปรับแทนวางสไลด์ให้แสงตกกระทบลงบนตัวอย่าง สังเกตได้จากการเกิดดิฟแฟรคชันแพทเทิร์นที่เกิดขึ้น

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



รูปที่ 3.1 แสดงการติดตั้งอุปกรณ์ในการทดลอง

ที่มา : Cross และคณะ (1981)

จ. วัดระยะระหว่างเส้น 2 เส้นแรกที่เกิดจากเกิดดิฟแฟรคชั่นแพทเทิร์น (first order)

ในหน่วยเซนติเมตร นำค่าที่ได้มาคำนวณหาค่าความยาวของซาร์โคเมียร์จากสูตร

$$\mu = \frac{\lambda \times D \times \sqrt{(T/D)^2 + 1}}{T}$$

กำหนดให้ D = ระยะทางระหว่างตัวอย่างบนสไลด์กับฉาก

2T = ระยะระหว่างแสงสว่าง 2 เส้น ที่เกิดจากเกิดดิฟแฟรคชั่นแพทเทิร์น

ความยาวคลื่น(λ) = 0.6328 μm

ฉ. วิเคราะห์ความแตกต่างทางสถิติโดยวิเคราะห์การทดลองปัจจัยเดียวแบบสุ่ม

สมบูรณ์ (Complete Randomized Design, CRD)

3.4.3. ศึกษาผลของการตรึงตัวอย่างในสารเคมีที่มีต่อค่าความยาวของซาร์โคเมียร์

ก. แบ่งตัวอย่างเนื้อวัว หมู ไก่ส่วนสะโพกออกเป็นสองส่วนเท่าๆกัน

ข. ส่วนแรกนำไปตรึงด้วยสารเคมีประมาณ 20 ชั่วโมง ส่วนที่สองนำไปเก็บที่อุณหภูมิ 0-4 องศาเซลเซียส

ค. ในการติดตั้งอุปกรณ์ในการวัด กำหนดระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากเท่ากับ

10 เซนติเมตร

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ง. วัดค่า 2T ที่เกิดจากดิฟแฟรคชันแพทเทิร์นในตัวอย่างทั้งสองส่วน คำนวณหาค่าความยาวซาร์โคเมอร์จากสูตรข้างต้นและวิเคราะห์หาความแตกต่างทางสถิติ

3.4.4. ศึกษาผลของระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากที่มีต่อความยาวของซาร์โคเมอร์

- ก. นำตัวอย่างเนื้อวัว หมูและไก่ส่วนสะโพกครึ่งคืบสารเคมี
- ข. กำหนดระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากเท่ากับ 10 13 และ 16 เซนติเมตร
- ค. วัดค่า 2T ในแต่ละระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉาก คำนวณหาค่าความยาวซาร์โคเมอร์จากสูตรข้างต้นและวิเคราะห์หาความแตกต่างทางสถิติ

3.4.5. ศึกษาเปรียบเทียบความยาวของซาร์โคเมอร์ในเนื้อสัตว์ส่วนต่างๆ

- ก. นำตัวอย่างเนื้อวัว หมูและไก่ ส่วนสะโพก ออก สันในและน่องครึ่งคืบสารเคมี
- ข. กำหนดระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากเท่ากับ 10 เซนติเมตร ทำการวัดค่า 2T คำนวณหาค่าความยาวซาร์โคเมอร์จากสูตรข้างต้นและวิเคราะห์หาความแตกต่างทางสถิติ

3.4.6. ศึกษาเปรียบเทียบความยาวของซาร์โคเมอร์ด้วยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชันกับวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์

3.4.6.1 การวัดความยาวซาร์โคเมอร์โดยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชัน ทำการทดลองดัง 3.4.2

3.4.6.2 การวัดความยาวซาร์โคเมอร์โดยส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์ ซึ่งมีวิธีการเตรียมตัวอย่างดังนี้

- ก. ใช้คีมคีบเศษเนื้อชิ้นเล็กๆ ฉีกเส้นเนื้อออกมาเล็กน้อย แตะลงบนสไลด์
- ข. ใช้ช้อนตักสารสแตนเลสปลายตัด 2 อัน ฉีกเส้นใยเนื้อออกตามความยาวให้ขาดออกจากกันให้มากที่สุด

ค. นำแผ่นสไลด์ที่มีชิ้นส่วนเนื้อ ไปส่องดูด้วยกล้องจุลทรรศน์ ที่สามารถส่งภาพออกจอโทรทัศน์ได้ ใช้กำลังขยาย 400X

ง. เลือกภาพที่มองเห็นเส้นใยกล้ามเนื้อเป็นแถบ โปรตีนแถบทึบแสงและแถบโปร่งแสงชัดเจน

จ. นำมานับจำนวนช่องของซาร์โคเมอร์ โดยใช้ไม้บรรทัดวัดทาบลงไปบนหน้าจอโทรทัศน์และนับจำนวนซาร์โคเมอร์ในช่วงระยะ 10 เซนติเมตรทำการทดลอง 5 ซ้ำ

ฉ. ใช้ไมโครมิเตอร์ (micrometer) ขนาด 0.01 มิลลิเมตร วัดที่กำลังขยาย 400X อ่าน ค่าความยาวบน ไมโครมิเตอร์ เป็นจำนวนช่องสเกล

ข. คำนวณหาความยาวของซาร์โคเมอร์ จากสูตร

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

L = จำนวนช่องสเกล x ขนาด ไมโครเมตร

$$SL = \frac{L \times 1}{N} \times 1000$$

L = ความยาวหน้าจอบนระยะ 10 เซนติเมตร

SL = ความยาวซาร์โคเมียร์ใน 1 ช่อง (micrometer)

N = จำนวนช่องของซาร์โคเมียร์ในช่วงระยะ 10 เซนติเมตร

3.4.6.3 เปรียบเทียบความยาวของซาร์โคเมียร์ด้วยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชันกับวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์ โดยนำค่าที่คำนวณได้จากทั้งสองวิธีไปวิเคราะห์หาความแตกต่างทางสถิติและวิเคราะห์หาสหสัมพันธ์

สถานที่ทำการทดลอง

ห้องปฏิบัติการเนื้อสัตว์และเคมีอาหาร ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร โครงการจัดตั้งคณะ

อุตสาหกรรมเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

ระยะเวลาในการทดลอง

ใช้เวลาในการทดลอง โดยเริ่มตั้งแต่วันที่ 1 ตุลาคม 2547 ถึง 15 มีนาคม 2548

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทที่ 4

ผลการทดลองและวิจารณ์

4.1 ศึกษาผลของการตรึงตัวอย่างในสารเคมีที่มีต่อค่าความยาวของซาร์โคเมียร์

จากการศึกษาผลของการตรึงตัวอย่างในสารเคมีที่มีต่อค่าความยาวของซาร์โคเมียร์ในเนื้อวัว หมู และไก่ส่วนสะโพก โดยทำการแบ่งตัวอย่างออกเป็นสองส่วนเท่าๆกัน ส่วนแรกนำไปแช่ในสารเคมีที่เตรียมไว้ข้างต้นจนครบเวลาที่กำหนด ส่วนที่สองนำไปเก็บที่อุณหภูมิ 0-4 องศาเซลเซียสเพื่อรักษาสภาพของเนื้อให้สดอยู่เสมอก่อนทำการวัดค่า จากนั้นทำการวัดตัวอย่างทั้งสองส่วน โดยวิธีเลเซอร์คิฟแฟรคชัน ได้ผลการทดลองแสดงดังรูปที่ 4.1 และคำนวณหาค่าความยาวซาร์โคเมียร์ตามสูตรให้ผลการทดลองดังตารางที่ 4.1



รูปที่ 4.1 แสดงคิฟแฟรคชันแพทเทิร์นที่เกิดขึ้นจากการวัดความยาวซาร์โคเมียร์ของเนื้อวัว หมูและไก่ ตามลำดับ ซึ่งในเนื้อวัวสามารถมองเห็นเส้นขอบเขตได้ชัดเจนกว่าในเนื้อหมูและเนื้อไก่

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 4.1 ค่าความยาวซาร์โคเมอร์เฉลี่ยของเนื้อวัว หมูและไก่ส่วนสะโพก ที่ผ่านการตรึงและไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี

ชนิดของเนื้อ	ลักษณะของตัวอย่าง	ความยาวซาร์โคเมอร์(μm)
เนื้อวัว	ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	1.7869 ± 0.0078
	ไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	1.4347 ± 0.0230
เนื้อหมู	ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	1.7019 ± 0.0240
	ไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	1.5218 ± 0.0190
เนื้อไก่	ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	1.7391 ± 0.0090
	ไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	1.6004 ± 0.0360

หมายเหตุ ค่าเฉลี่ยได้จากการวิเคราะห์ 15 ซ้ำ

จากตารางที่ 4.1 พบว่า ค่าความยาวซาร์โคเมอร์ของตัวอย่างที่ผ่านการตรึงและไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมีในเนื้อวัว หมูและไก่จะมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) ณรงค์ฤทธิ์ (2545) รายงานว่า การวัดความยาวซาร์โคเมอร์ควรทำภายใน 24 ชั่วโมงภายหลังสัตว์ตาย ค่าความยาวซาร์โคเมอร์นั้นสามารถคลาดเคลื่อนได้เนื่องจากการเกิดโครีชอร์ตเทนนิ่ง (Cold shortening) โดยจะพบความยาวซาร์โคเมอร์ที่ลดลงผิดปกติเพราะการเกาะซ้อนกันของเอ็มไลน์ (M-line) ไอแบนด์ (I-band) และเส้นใยฝอยไมโอซิน (myosin) รวมทั้งการเปลี่ยนแปลงทางกายภาพและสัณฐานของเนื้อเยื่อเกี่ยวพันและร่างแหเรติคูลัม หรืออาจเกิดจากสารเคมีที่ใช้ตรึงตัวอย่างทำปฏิกิริยากับโครงสร้างภายในของเนื้อทำให้เนื้อเสียสภาพในระหว่างการแช่ ซึ่งอาจเป็นสาเหตุให้ค่าความยาวซาร์โคเมอร์ระหว่างลักษณะตัวอย่างทั้งสองแตกต่างกัน

แต่เนื่องจาก เนื้อที่ไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมีไม่สามารถเก็บไว้ใช้ในการทดลองครั้งต่อไปได้ และไม่สามารถรักษาสภาพของเซลล์ให้ใกล้เคียงกับลักษณะเดิม จึงเหมาะสมที่จะใช้ตัวอย่างที่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมีมากกว่า เนื่องจากการใช้สารเคมีในการตรึงตัวอย่าง สารกลูตาไธอัลดีไฮด์ (Glutadi aldehyde) จะมีผลในการทำให้เซลล์ของสัตว์คงสภาพเดิมไม่มีการเปลี่ยนแปลง ซึ่งสามารถนำตัวอย่างไปใช้ในการทดลองครั้งต่อไปได้

4.2. ศึกษาผลของระยะทางระหว่างตัวอย่างกับฉากที่มีต่อค่าความยาวซาร์โคเมอร์

จากการศึกษาผลของระยะทางระหว่างตัวอย่างกับฉาก ที่มีต่อค่าความยาวซาร์โคเมอร์ในเนื้อวัว หมูและไก่ส่วนสะโพกที่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี โดยให้ระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากมีระยะต่างกันดังนี้ 10 , 13 และ 16 เซนติเมตร ใช้เลเซอร์กำลังขนาด 1 mW ทำการวัดตัวอย่างโดยวิธีเลเซอร์คิฟแฟรคชันและคำนวณหาค่าความยาวซาร์โคเมอร์ตามสูตร ให้ผลการทดลองดังตารางที่ 4.2

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 4.2 ค่าความยาวซาร์โคไมเออร์เฉลี่ยของเนื้อวัว หมูและไก่ส่วนสะโพก ที่ใช้ระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากที่ระยะต่างๆ กัน

ชนิดของเนื้อ	ระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉาก (cm.)	ความยาวซาร์โคไมเออร์(μm)
เนื้อวัว	10	1.7869 ± 0.0078
	13	1.7922 ± 0.0170
	16	1.7127 ± 0.0500
เนื้อหมู	10	1.7019 ± 0.0240
	13	1.6875 ± 0.0240
	16	1.8935 ± 0.0190
เนื้อไก่	10	1.7391 ± 0.0090
	13	1.7450 ± 0.0230
	16	1.8739 ± 0.0260

หมายเหตุ ค่าเฉลี่ยได้จากการวิเคราะห์ 15 ซ้ำ

จากตารางที่ 4.2 เมื่อกำหนดให้ระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากมีระยะต่างกัน พบว่า ในเนื้อวัวระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากไม่มีผลต่อค่าความยาวซาร์โคไมเออร์ เนื่องจากเมื่อให้แสงเลเซอร์ส่องผ่านชิ้นเนื้อ ดิฟแฟรคชั่นแพทเทิร์นที่เกิดขึ้นสามารถมองเห็นเส้นขอบเขต (boundary) ได้ชัดเจน และเมื่อเปลี่ยนระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากเป็นค่าต่างๆ แสงเลเซอร์จะตกกระทบยังตำแหน่งโฟกัสของทุกระยะ จึงสามารถมองเห็นเส้นขอบเขตได้ชัดเจนเช่นกัน ส่วนในเนื้อหมูและเนื้อไก่พบว่า ระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากจะมีผลต่อค่าความยาวซาร์โคไมเออร์ อาจเกิดจากสีของ โปรตีนแอคตินและไมโอซินใกล้เคียงกันจึงทำให้ไม่สามารถมองเห็นเส้นขอบเขตได้ชัดเจน ดังนั้นเมื่อเปลี่ยนระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉาก จะมองเห็นเส้นขอบเขตที่เกิดขึ้น ได้ยากกว่าในเนื้อวัว

Cross และคณะ(1981) ได้ทดลองวัดความยาวซาร์โคไมเออร์ในเนื้อวัว โดยใช้ระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากเท่ากับ 10 เซนติเมตร(100 มิลลิเมตร) ซึ่งเป็นค่าคงที่ในการวัดความยาวซาร์โคไมเออร์โดยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชั่นในเนื้อวัว สำหรับเนื้อหมูและเนื้อไก่ไม่มีข้อมูลรายงานการวิจัยที่เพียงพอในการกำหนดเกี่ยวกับระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากที่ใช้ในการวัดความยาวซาร์โคไมเออร์ โดยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชั่น จึงไม่สามารถกำหนดระยะที่เหมาะสมในการวัดได้ ดังนั้นในการวัดความยาวซาร์โคไมเออร์โดยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชั่นอาจเลือกใช้ระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากเท่ากับ 10 เซนติเมตร แม้ว่าในบางตัวอย่างสามารถที่จะทำการวัดได้ที่ระยะห่างระหว่างตัวอย่างกับฉากที่ต่างกันก็ตาม

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

4.3. ศึกษาเปรียบเทียบความยาวซาร์โคเมียร์ในเนื้อสัตว์ชนิดและส่วนต่างๆ

ทำการศึกษาเปรียบเทียบความยาวของซาร์โคเมียร์ในเนื้อสัตว์ 3 ชนิดโดยใช้เนื้อสัตว์ 4 ตำแหน่งของกล้ามเนื้อคือ เนื้อส่วนสะโพก ออก สันในและน่อง ของวัว หมูและไก่ที่ผ่านการดริ้งด้วยสารเคมีโดยใช้เลเซอร์ที่มีกำลัง 1 mW และระยะห่างระหว่างฉากและแท่นวางตัวอย่างเท่ากับ 10 เซนติเมตรทำการวัดตัวอย่าง โคหิวีเลเซอร์ดิฟแฟรคชั่นและคำนวณหาความยาวซาร์โคเมียร์ตามสูตร ให้ผลการทดลองดังตารางที่ 4.3

ตารางที่ 4.3 เปรียบเทียบค่าความยาวซาร์โคเมียร์เฉลี่ยของเนื้อสัตว์ส่วนต่างๆจากสัตว์ต่างชนิดกัน

ชนิดของเนื้อ	ส่วนต่างๆ	ความยาวซาร์โคเมียร์(μm)
เนื้อวัว	สะโพก	1.7869 ± 0.0078
	อก(เนื้อติดกระดูกซี่โครง)	1.6040 ± 0.0350
	สันใน	1.5519 ± 0.0180
	น่อง	1.3467 ± 0.0097
เนื้อหมู	สะโพก	1.7019 ± 0.0240
	อก(เนื้อติดกระดูกซี่โครง)	1.8995 ± 0.0045
	สันใน	1.4527 ± 0.0310
	น่อง	1.5394 ± 0.0170
เนื้อไก่	สะโพก	1.7391 ± 0.0090
	อก(เนื้อติดกระดูกซี่โครง)	1.4115 ± 0.0170
	สันใน	1.7392 ± 0.0140
	น่อง	1.4173 ± 0.0056

หมายเหตุ ค่าเฉลี่ยได้จากการวิเคราะห์ 15 ซ้ำ

จากตารางที่ 4.3 พบว่า ในเนื้อวัวส่วนสะโพกและในเนื้อหมูส่วนอกจะมีความยาวซาร์โคเมียร์มากที่สุด ส่วนในเนื้อไก่ส่วนสะโพกและสันในจะมีค่าความยาวซาร์โคเมียร์ใกล้เคียงกันและเป็นความยาวซาร์โคเมียร์ที่มากที่สุด มีหลายปัจจัยที่มีอิทธิพลต่อค่าความยาวซาร์โคเมียร์ ซึ่งทำให้ค่าความยาวซาร์โคเมียร์ในเนื้อสัตว์ส่วนต่างๆมีค่าแตกต่างกัน เช่น พันธุ์ เพศ อายุของเนื้อ ระยะเวลาหลังการฆ่าและความนุ่ม ซึ่งความนุ่มจะเป็นปัจจัยที่มีผลโดยตรงต่อค่าความยาวซาร์โคเมียร์ เนื้อสัตว์ที่มีความนุ่มมากจะทำให้ค่าซาร์โคเมียร์ที่วัดได้มีค่ามากขึ้นไปด้วย

สิ่งที่มีผลต่อความนุ่มของเนื้อคือ สัดส่วนของเนื้อเยื่อเกี่ยวพันที่มีอยู่ในโครงสร้างของชิ้นเนื้อ เป็นผลให้เนื้อมีความนุ่มแตกต่างกัน เช่น เนื้อที่ตัดมาจากส่วนขาซึ่งเป็นอวัยวะที่ต้องออกแรงมากจะมีสัดส่วนของอีพีไมเซียมผสมกับเส้นเอ็นจำนวนมาก ทำให้เนื้อในส่วนนี้มีความนุ่มน้อยกว่าเนื้อตำแหน่ง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ทางการค้า

ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

อื่นๆ เช่น เนื้อสัน ปริมาณตัวเชื่อมระหว่างกันภายในโมเลกุล(Intermolecular crosslink) ของโปรตีนคอลลาเจน เนื่องจากสัตว์ที่มีอายุมากจะมีความเหนียวมากขึ้น เนื่องจากปริมาณตัวเชื่อมระหว่างกันภายในโมเลกุลของโปรตีนคอลลาเจนมีมากขึ้น กล่าวกันว่า การเลี้ยงสัตว์ โดยการทำการจัดการให้ดี

และให้อาหารสัตว์อย่างถูกต้องเหมาะสมกับชนิดของสัตว์สามารถควบคุมความนุ่มของเนื้อได้และความนุ่มของเนื้อสัตว์นี้อาจถ่ายทอดสู่ลูกหลานได้มากกว่า 60 เปอร์เซ็นต์ นอกจากนี้สาเหตุที่สำคัญอีกประการหนึ่งที่ทำให้เนื้อสัตว์มีความนุ่มลดลงคือการเกิดการหดเกร็งตัว(Rigor mortis) ของกล้ามเนื้อ (เขาวลัทธิ, 2536)

4.4. ศึกษาเพื่อเปรียบเทียบค่าซาร์โคเมอร์ที่ได้จากการวัดด้วยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชันกับวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์

เมื่อทดลองวัดความยาวซาร์โคเมอร์โดยวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์ในตัวอย่างเนื้อที่ผ่านและไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี ได้ผลการทดลองดังแสดงในรูปที่ 4.2



รูปที่ 4.2 แสดงโครงสร้างเส้นใยกล้ามเนื้อที่ยกตัวอย่าง 400 เท่าในเนื้อที่ผ่านและไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี เมื่อ A-C คือเนื้อที่ไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี

D-F คือเนื้อที่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เมื่อเปรียบเทียบความยาวซาร์โคเมอร์ที่ได้จากการวัดด้วยเลเซอร์ดิฟแฟรคชันกับวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์ในเนื้อวัว หมูและไก่ส่วนสะโพก โดยแบ่งเป็นตัวอย่างเนื้อสดและตัวอย่างเนื้อที่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี ระยะห่างระหว่างตัวอย่างและฉากเท่ากับ 10 เซนติเมตร ใช้เลเซอร์กำลังขนาด 1 mW ทำการวัดตัวอย่างโดยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชันและคำนวณหาความยาวซาร์โคเมอร์ตามสูตร ให้ผลการทดลองดังตารางที่ 4.4

ตารางที่ 4.4 เปรียบเทียบค่าความยาวซาร์โคเมอร์เฉลี่ยที่ได้จากการวัดด้วยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชันกับวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์

ชนิดของเนื้อ	ลักษณะตัวอย่าง	วิธีการวัด	ค่าความยาวซาร์โคเมอร์เฉลี่ย(μm)
เนื้อวัว	ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	laser diffraction	1.7188 ± 0.0111
		light microscope	1.8364 ± 0.0358
	ไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	laser diffraction	1.6581 ± 0.0832
		light microscope	1.7678 ± 0.0146
เนื้อหมู	ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	laser diffraction	1.7873 ± 0.0227
		light microscope	1.6406 ± 0.0073
	ไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	laser diffraction	1.8079 ± 0.0111
		light microscope	1.6566 ± 0.0264
เนื้อไก่	ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	laser diffraction	1.6718 ± 0.0171
		light microscope	1.5746 ± 0.0165
	ไม่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมี	laser diffraction	1.9922 ± 0.0116
		light microscope	1.2872 ± 0.0165

หมายเหตุ ค่าเฉลี่ยได้จากการวิเคราะห์ 15 ซ้ำ

จากตารางที่ 4.4 พบว่า เมื่อเปรียบเทียบค่าความยาวซาร์โคเมอร์ที่ได้จากการวัดด้วยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชันกับวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์จะพบว่า ความยาวซาร์โคเมอร์จะมีค่าใกล้เคียงกัน แต่เมื่อนำไปวิเคราะห์ความแตกต่างทางสถิติพบว่าความยาวซาร์โคเมอร์ทั้งสองวิธีจะมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ

Cross และคณะ (1981) ทำการทดลองเปรียบเทียบความแม่นยำในการวัดความยาวของซาร์โคเมอร์ระหว่างวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชันกับวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์ในกล้ามเนื้อเนื้อวัว พบว่า การใช้วิธี

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เลเซอร์คิฟแฟรคชั่นสามารถวัดค่าซาร์โคเมียร์ได้ง่ายกว่า เมื่อเทียบกับการใช้วิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์และให้ผลการทดลองที่ใกล้เคียงกัน ในการทดลองถ้าต้องการความแม่นยำ 99% จะต้องทำการวัดตัวอย่างโดยวิธีเลเซอร์คิฟแฟรคชั่น 34 ครั้ง และทำการวัดตัวอย่างโดยวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์ 45-66 ครั้ง สาเหตุที่ผลการทดลองไม่สอดคล้องกับผลการศึกษาข้างต้นอาจเนื่องมาจากจำนวนครั้งในการวัดความยาวซาร์โคเมียร์ไม่มากพอ และไม่สามารถควบคุมระยะหลังการฆ่าของสัตว์แต่ละชนิดให้เท่ากันได้ เนื่องจากซื้อตัวอย่างเนื้อมาจากตลาด เมื่อทำการวิเคราะห์หาความสัมพันธ์ของวิธีทั้งสองจะได้ค่าสัมประสิทธิ์สหสัมพันธ์ดังตารางที่ 4.5

ตารางที่ 4.5 แสดงค่าสัมประสิทธิ์สหสัมพันธ์ระหว่างการวัดด้วยวิธีเลเซอร์คิฟแฟรคชั่นกับวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์

ชนิดของเนื้อ	ลักษณะของเนื้อ	ค่า R ²
เนื้อวัว	เนื้อสด	0.900
	ครึ่งสารเคมี	0.824
เนื้อหมู	เนื้อสด	0.916
	ครึ่งสารเคมี	0.885
เนื้อไก่	เนื้อสด	0.799
	ครึ่งสารเคมี	0.875

หมายเหตุ ค่า R² ได้จากการวิเคราะห์ 15 ซ้ำ

จากตารางที่ 4.5 พบว่าค่าสัมประสิทธิ์สหสัมพันธ์ระหว่างการวัดด้วยวิธีเลเซอร์คิฟแฟรคชั่นกับวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์มีค่าระหว่าง 0.799-0.900 ถ้าต้องการให้ข้อมูลที่ได้มีความสัมพันธ์กันมากยิ่งขึ้นคือมีค่าสัมประสิทธิ์สหสัมพันธ์เข้าใกล้ 1 ในการทดลองจะต้องทำการทดลองหลายซ้ำ กำหนดระยะเวลาหลังการฆ่าให้สัมพันธ์กับชนิดของเนื้อสัตว์และการวัดค่าความยาวซาร์โคเมียร์โดยวิธีเลเซอร์คิฟแฟรคชั่นและ โดยวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์จะต้องทำในระยะเวลาที่ใกล้เคียงกัน เพื่อป้องกันการเปลี่ยนแปลงของตัวอย่างซึ่งอาจทำให้ค่าความยาวซาร์โคเมียร์ที่วัดได้เกิดความผิดพลาดได้

บทที่ 5

สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ

5.1 สรุปผลการทดลอง

จากการศึกษาปัจจัยที่เหมาะสมต่อการวัดค่าความยาวซาร์โคไมเออร์ โดยอาศัยวิธีการเลเซอร์ดิฟแฟรคชันในเนื้อวัว หมู และ ไก่ พบว่า การตรึงตัวอย่างในสารเคมีมีผลต่อค่าความยาวของซาร์โคไมเออร์ เนื่องจากเนื้อสดอาจเกิดการเปลี่ยนแปลงของกายภาพ และ โครงสร้างภายในของเนื้อเสื่อมสภาพไปบางส่วน แต่การตรึงด้วยสารเคมีจะมีผลในการทำให้เซลล์ของสัตว์คงสภาพเดิม ไม่มีการเปลี่ยนแปลง ซึ่งสามารถนำตัวอย่างไปใช้ในการทดลองครั้งต่อไปได้ ดังนั้นในการวัดความยาวซาร์โคไมเออร์จึงควรใช้ตัวอย่างที่ผ่านการตรึงด้วยสารเคมีมากกว่า เมื่อศึกษาผลของระยะทางระหว่างตัวอย่างกับฉากที่มีต่อค่าความยาวซาร์โคไมเออร์พบว่า ในเนื้อวัวระยะทางระหว่างตัวอย่างกับฉาก ไม่มีผลต่อค่าความยาวซาร์โคไมเออร์ เนื่องจากเมื่อให้แสงเลเซอร์ส่องผ่านชิ้นเนื้อ ดิฟแฟรคชันแพทเทิร์นที่เกิดขึ้นสามารถมองเห็นเส้นขอบเขต (boundary) ได้ชัดเจนในทุกระยะระหว่างตัวอย่างกับฉากที่เปลี่ยนไป ส่วนในเนื้อหมูและเนื้อไก่พบว่า ระยะทางระหว่างตัวอย่างกับฉากจะมีผลต่อค่าความยาวซาร์โคไมเออร์ อาจเกิดจากสีของโปรตีน แอคตินและไมโอซิน ใกล้เคียงกันจึงทำให้ไม่สามารถมองเห็นเส้นขอบเขตได้ชัดเจน ดังนั้นเมื่อเปลี่ยนระยะทางระหว่างตัวอย่างกับฉากจะมองเห็นเส้นขอบเขตที่เกิดขึ้นได้ยากกว่าในเนื้อวัว ในการวัดความยาวซาร์โคไมเออร์โดยวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชัน อาจเลือกใช้ระยะระหว่างตัวอย่างกับฉากเท่ากับ 10 เซนติเมตร เมื่อเปรียบเทียบความยาวของซาร์โคไมเออร์ในเนื้อส่วนสะโพก ออก สัน ในและน่อง ของวัว หมู และ ไก่พบว่า ความยาวซาร์โคไมเออร์ในเนื้อสัตว์ส่วนต่างๆ มีค่าแตกต่างกัน ปัจจัยที่มีอิทธิพลต่อความยาวซาร์โคไมเออร์ เช่น พันธุ์ เพศ อายุและการออกกำลังของสัตว์ เมื่อเปรียบเทียบความยาวซาร์โคไมเออร์ที่ได้จากการวัดด้วยเลเซอร์ดิฟแฟรคชันกับวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์พบว่า ความยาวซาร์โคไมเออร์จะมีค่าใกล้เคียงกันและวิธีการวัดทั้งสองวิธีมีความสัมพันธ์กัน ดังนั้นในการวัดความยาวซาร์โคไมเออร์สามารถวัดได้ทั้งวิธีเลเซอร์ดิฟแฟรคชันและวิธีการส่องผ่านด้วยกล้องจุลทรรศน์ โดยไม่มีผลต่อค่าความยาวซาร์โคไมเออร์ ซึ่งการทดลองนี้จะเป็นข้อมูลเพิ่มเติมในการวัดความยาวซาร์โคไมเออร์ให้มีความแม่นยำในการวัดมากขึ้นและสามารถประยุกต์ใช้ในอุตสาหกรรมเนื้อสัตว์ต่อไป

5.2. ข้อเสนอแนะ

1. การติดตั้งอุปกรณ์ในการวัด ควรติดตั้งในห้องมืดเพื่อจะได้เห็นดิฟแฟรคชัน แพทเทิร์นที่ชัดเจน และให้ลำแสงเลเซอร์ขนานกับขาตั้งสไลด์ ไม่ควรเคลื่อนย้ายอุปกรณ์ในการวัดซึ่งอาจจะทำให้ผลการทดลองเกิดความคลาดเคลื่อน

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2. ในการเตรียมสไลด์ ต้องฉีกเส้นใยเนื้อออกตามความยาวให้ขาดออกจากกันและละเอียดมากที่สุด เพื่อถ่ายต่อส่องผ่านของแสง

3. ตัวอย่างที่นำมาทดลองต้องมีการควบคุมปัจจัยต่างๆ ที่มีผลต่อการทดลอง เช่น เพศ อายุ ชนิดพันธุ์ และระยะเวลาหลังการฆ่าของสัตว์แต่ละชนิดให้ใกล้เคียงกัน เพื่อให้เกิดความคลาดเคลื่อนน้อยที่สุด

4. ในการวัดความยาวซาร์โคเมอร์โดยวิธีไมโครมิเตอร์ควรเลือกใช้เนื้อัวเป็นตัวอย่างที่จะทำการศึกษา เนื่องจากให้ผลการทดลองที่ชัดเจนและแม่นยำ อีกทั้งยังมีงานวิจัยที่เกี่ยวข้องกับการวัดความยาวซาร์โคเมอร์ในเนื้อัวมากกว่าในเนื้อหมูและเนื้อไก่



เอกสารอ้างอิง

- กระทรวงศึกษาธิการ. 2536. หนังสือเรียนวิชาฟิสิกส์ (ว25). กรุงเทพมหานคร: โรงพิมพ์คุรุสภา: 51-64.
- ชัยณรงค์ คันทพนิต. 2529. วิทยาศาสตร์เนื้อสัตว์. พิมพ์ครั้งที่ 2. กรุงเทพมหานคร: โรงพิมพ์ไทยวัฒนาพานิช. 276 หน้า
- ณรงค์ฤทธิ์ เชื่อมาก. 2545. การศึกษาความสามารถในการอึมน้ำของเนื้อและขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของเส้นใยกล้ามเนื้อในเนื้อไก่พื้นเมือง. ปรินูญานิพนธ์ สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- คำรงค์ศักดิ์ มณีพงษ์สวัสดิ์. 2530. หลักการของเลเซอร์. พิมพ์ครั้งที่ 1. กรุงเทพมหานคร: ภาควิชาฟิสิกส์ คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยรามคำแหง. 296 น.
- ธวัชชัย ชัยสวัสดิ์. 2539. Theory of physics. กรุงเทพมหานคร: สำนักพิมพ์แม็ค: 422-430.
- ธีรารัง เมธาศิริ. 2540. ฟิสิกส์แผนใหม่. พิมพ์ครั้งที่ 5. กรุงเทพมหานคร: จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย: 212 - 216.
- เยาวลักษณ์ สุรพันธ์พิศิษฐ์. 2536. เทคโนโลยีการผลิตเนื้อสัตว์. กรุงเทพมหานคร: ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร คณะเทคโนโลยีการเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- ลินจง สุขลำภู. 2545. เอกสารประกอบการเรียนวิชาจุลชีววิทยาเบื้องต้น. กรุงเทพมหานคร: ภาควิชาชีววิทยาประยุกต์ คณะวิทยาศาสตร์ สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- วาทณี พันธุมนาวิน. 2532. เลเซอร์ฟิสิกส์. กรุงเทพมหานคร: มิตรนราการพิมพ์: 158-164.
- สมโภชน์ อัมเธิบ. 2534. เทคโนโลยีฟิสิกส์ใหม่. กรุงเทพมหานคร: สำนักพิมพ์ฟิสิกส์เซ็นเตอร์: 158-164.
- สุรศักดิ์ ลำพังกิจ. 2543. “การเชื่อมเบนของแสง.” [Online]. Available: <http://www.rb.ac.th/org/research/rajabhat/rink1/06101.htm>
- อาชัน ฐูไช้. 2545. การวัดขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางเส้นใยกล้ามเนื้อ. ปรินูญานิพนธ์ สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- Cavitt, L.C.; Youm, G.W.; Meullenet, J.F.; Owens, C.M. and Xiong, R. 2004 “Prediction of poultry meat tenderness using razor blade shear, allo-kramer shear, and sarcomere length.” J.Food Science. 69: 11-15.
- Cross, H.R.; West, R.L. and Dutson, T.R. 1981. “Comparison of methods for measuring sarcomere length in beef *semitendinosus* muscle.” Meat Science. 5: 261-266.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

Wheeler, T.L.; Shackelford, S.D. and Koohmaraie, M. 2002. “ Sampling methodology for relating sarcomere length, collagen concentration, and the extent of postmortem proteolysis to beef and pork longissimus tenderness.” J.Animal Science. 80: 982-987

“Lasers” [online]. Available: <http://www.mellesgrit.com/heliumneonlaser.htm>

“Lasers diffraction” [online]. Available: <http://muscle.ucsd.edu/musintro/diffraction.shtml>



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ประวัติผู้เขียน

นางสาววารุณี ชัดสีใส เกิดเมื่อวันที่ 12 มีนาคม พ.ศ. 2525 ที่จังหวัดลำปาง สำเร็จการศึกษาระดับมัธยมศึกษาตอนปลายจากโรงเรียนบุญวาทย์วิทยาลัย ปี พ.ศ. 2543 และสำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรีจาก สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง ปี พ.ศ. 2547

นางสาวสุรางค์รัตน์ ถือทอง เกิดเมื่อวันที่ 11 กันยายน พ.ศ. 2525 ที่จังหวัดนครศรีธรรมราช สำเร็จการศึกษาระดับมัธยมศึกษาตอนปลายจากโรงเรียนกัลยาณีศรีธรรมราช ปี พ.ศ. 2543 และสำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรีจาก สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง ปี พ.ศ. 2547



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้