

## ผลของสุรাত่อระบบภูมิคุ้มกันในหนู

ไพศาล รุ่งพิบูลโสภิชฐ, วท.บ. \*  
สิชล สงค์ศิริ, วท.ม. \*\*

### บทคัดย่อ

ได้ทำการศึกษาผลของสุรา (40 ดีกรี) ต่อบบบภูมิคุ้มกันในหนู โดยตรวจสอบการสร้างแอนติบอดีต่อ เม็ดเลือดแดงแกะ สุราถูกผสมกับน้ำที่ให้หนูกินในอัตราส่วนที่เทียบได้กับคนหนัก 55 กิโลกรัม ต้ม 375 มล. 750 มล. 1,500 มล. และ 2,250 มล. ต่อวัน ติดตามผลการสร้างแอนติบอดีเป็นเวลา 5 อาทิตย์ การตรวจสอบปริมาณแอนติบอดีใช้วิธี microtiter system โดยดูการเกิด haemagglutination ได้ผลโดยสรุป คือ สุรามีผลกระทบต่อกรสร้างแอนติบอดีในทุก dose ที่ทำการทดลองอย่างมีนัยสำคัญ

### บทนำ

ในสังคมปัจจุบันการดื่มสุรายังเป็นสิ่งที่ยอมรับโดยทั่วไป เกือบจะทุกเชื้อชาติ สิ่งที่มีอยู่ในสุราที่สำคัญคือ เอธิลแอลกอฮอล์ ซึ่งจะทำให้ผู้ดื่มมีอาการมึนเมาได้ เอธิลแอลกอฮอล์มีโมเลกุลขนาดเล็ก ละลายน้ำได้ง่าย ถูกดูดซึมเข้าสู่กระแสโลหิตได้อย่างรวดเร็ว เป็นที่ทราบกันโดยทั่วไปในวงการแพทย์ว่า แอลกอฮอล์มีผลต่อร่างกายหลายระบบ เช่น ทำให้มีการเปลี่ยนแปลงเมตาบอลิซึมของร่างกาย จนถึงเป็นสาเหตุทำให้เกิดเป็นโรคพิษสุราเรื้อรัง, โรคตับแข็ง เป็นต้น ได้มีนักวิทยาศาสตร์<sup>(1,2)</sup> ติดตามกลุ่มคนที่ดื่มสุราเป็นประจำ พบว่าจะมีการติดเชื้อได้ง่ายกว่าคนปกติที่ไม่ดื่มสุรา ได้มีผู้ทำการศึกษา<sup>(3)</sup> พบว่าการตอบสนองต่อแอนติเจนบางชนิดค่อนข้างต่ำ ในการทดลองครั้งนี้มีวัตถุประสงค์ที่จะศึกษาผลของแอลกอฮอล์ต่อการสร้างแอนติบอดี ต่อ แอนติเจนที่เป็นชนิด T-lymphocyte dependent ในหนู

\* ภาควิชาพยาธิวิทยา คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์

\*\* ภาควิชาภูมิคุ้มกันวิทยาคลินิก คณะเทคนิคการแพทย์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

วัตถุประสงค์และวิธีการ

สัตว์ทดลอง ใช้หนูขาว BALC/57 อายุ 21 วัน น้ำหนักประมาณ 17-19 กรัม จำนวนทั้งสิ้น 50 ตัว โดยแบ่งออกเป็น 5 กลุ่ม ๆ ละ 10 ตัว

สุรา เป็นสุราที่ขายตามท้องตลาด 40 ดีกรี

การให้สุรา ทำได้โดยการเจือจางสุรากับน้ำที่หนูดื่ม ซึ่งได้จากการคำนวณจากปริมาณที่หนูดื่มน้ำ น้ำหนักตัวของหนูในแต่ละวัน และให้สุราในอัตราเดียวกับคนน้ำหนักตัว 55 กิโลกรัม

กลุ่มที่ 1 หนูในกลุ่มนี้เป็นกลุ่มควบคุม ไม่ได้รับสุรา

กลุ่มที่ 2 หนูในกลุ่มนี้จะได้รับสุราเทียบเท่ากับคนดื่ม ในปริมาณ 375 มิลลิลิตร/คน/วัน

กลุ่มที่ 3 หนูในกลุ่มนี้จะได้รับสุราเทียบเท่ากับคนดื่ม ในปริมาณ 750 มิลลิลิตร/คน/วัน

กลุ่มที่ 4 หนูในกลุ่มนี้จะได้รับสุราเทียบเท่ากับคนดื่ม ในปริมาณ 1500 มิลลิลิตร/คน/วัน

กลุ่มที่ 5 หนูในกลุ่มนี้จะได้รับสุราเทียบเท่ากับคนดื่ม ในปริมาณ 2250 มิลลิลิตร/คน/วัน

ระยะเวลาการทดลอง ใช้เวลาทดลองทั้งสิ้น 42 วัน

การฉีดแอนติเจน แอนติเจนที่ใช้คือเม็ทเลียดแดงแกะ เก็บไว้ในน้ำยา Aisever และฉีด 50% ของเม็ทเลียดแดงแกะในน้ำเกลือเป็นปริมาณ 0.2 มิลลิลิตร ทางช่องท้อง โดยฉีดก่อนให้สุรา 1 วัน

การวัดปริมาณแอนติบอดีและติดตามผล หลังจากฉีด จะเก็บเลือดจากหางหนูเพื่อหาแอนติบอดี โดยวิธี hemagglutination โดยใช้ microtiter system

สถิติ ใช้มัชฌิมเรขาคณิตในการคำนวณหาค่าเฉลี่ยปริมาณแอนติบอดี และใช้ student's t test ในการคำนวณความแตกต่างระหว่างกลุ่มต่าง ๆ

ผลการทดลอง

หนูในกลุ่มต่าง ๆ จะดื่มน้ำผสมสุราในแต่ละวันเป็นจำนวนที่แตกต่างกัน เมื่อหนูโตขึ้น ปริมาณน้ำที่ดื่มและน้ำหนักตัวของหนูจะเพิ่มขึ้นด้วย น้ำหนักของหนูและปริมาณสุราที่ได้รับแสดงไว้ในตารางที่ 1 และตารางที่ 2 ตามลำดับ

การสร้างแอนติบอดีต่อเม็ดเลือดแดงแกะ

ในกลุ่มที่ 1 หนูได้รับอาหารและน้ำโดยปราศจากสุรา หลังจากการฉีดเม็ดเลือดแดงแกะ จะเริ่มตรวจพบแอนติบอดีต่อเม็ดเลือดแดงของแกะได้ในอาทิตย์แรกโดยมีค่าเฉลี่ยเท่ากับ  $5.8 \pm 0.8$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128) ปริมาณแอนติบอดีจะเพิ่มขึ้นในอาทิตย์ที่ 2 โดยมีค่าเฉลี่ยเท่ากับ  $6.5 \pm 0.5$  (ไตเตอร์ 64 ถึง 128) และคงปริมาณเท่าเดิมในอาทิตย์ที่ 3 แอนติบอดีจะขึ้นสูงในอาทิตย์ที่ 4 โดยมีค่าเฉลี่ยเท่ากับ  $7.3 \pm 0.7$  (ไตเตอร์ 64 ถึง 256) และจะลดลงในอาทิตย์ที่ 5 โดยมีค่าเฉลี่ยเท่ากับ  $7.0 \pm 0.8$  (ไตเตอร์ 64 ถึง 256)

ในกลุ่มที่ 2 หนูจะได้รับสุราเฉลี่ย 0.19 มิลลิลิตร/ตัว/วัน

หลังจากฉีดเม็ดเลือดแดงแกะ จะเริ่มตรวจพบแอนติบอดีต่อเม็ดเลือดแดงแกะในอาทิตย์แรก มีค่าเฉลี่ยเท่ากับ  $5.8 \pm 1.2$  (ไตเตอร์ 16 ถึง 128) ปริมาณแอนติบอดีจะเพิ่มขึ้นในอาทิตย์ที่ 2 และ 3 ด้ค่าเฉลี่ยเท่ากับ  $6.1 \pm 0.8$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128) และ  $6.2 \pm 0.8$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128) และจะลดลงในอาทิตย์ที่ 4, 5 และโดยมีค่าเฉลี่ยเท่ากับ  $6.1 \pm 0.9$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128), และ  $5.7 \pm 1.3$  (ไตเตอร์ 16 ถึง 128) ตามลำดับ

ในกลุ่มที่ 3 หนูจะได้รับสุราเฉลี่ย 0.38มล/ตัว/วัน จะเริ่มตรวจพบแอนติบอดีต่อเม็ดเลือดแดงแกะในอาทิตย์ที่ 1 โดยมีค่าเฉลี่ย  $6.2 \pm 0.7$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128) ในอาทิตย์ที่ 2 และ 3 จะด้ค่าเฉลี่ยของแอนติบอดีเท่ากันคือ  $6.3 \pm 0.7$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128) และจะมีค่าสูงสุดในอาทิตย์ที่ 4 โดยมีค่าเฉลี่ย  $6.5 \pm 0.5$  (ไตเตอร์ 64 ถึง 128) ปริมาณแอนติบอดีจะลดลงในอาทิตย์ที่ 5 โดยมีค่าเฉลี่ย  $6.3 \pm 0.7$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128) ตามลำดับ

ในกลุ่มที่ 4 หนูจะได้รับสุราเฉลี่ย 0.76 มิลลิลิตร/ตัว/วัน จะตรวจพบแอนติบอดีได้ในอาทิตย์แรกและคงอยู่นานถึง 4 อาทิตย์จะค่อยลดลงโดยมีค่าเฉลี่ยของอาทิตย์ที่ 1 ถึงอาทิตย์ที่ 4 คือ  $6.4 \pm 0.7$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128),  $6.4 \pm 0.7$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128),  $6.4 \pm 0.5$  (ไตเตอร์ 64 ถึง 128) และ  $6.4 \pm 0.5$  (ไตเตอร์ 64 ถึง 128) ปริมาณแอนติบอดีจะลดลงในอาทิตย์ที่ 5 โดยมีค่าเฉลี่ยเท่ากับ  $6.2 \pm 0.7$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128) ตามลำดับ

ในกลุ่มที่ 5 หนูได้รับสุราเฉลี่ย 1.14 มล/ตัว/วัน สามารถตรวจพบแอนติบอดีได้ในอาทิตย์แรก โดยมีค่าเฉลี่ย  $5.8 \pm 0.3$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 64) เพิ่มขึ้นในอาทิตย์ที่ 2 เป็น  $6.1 \pm 0.6$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128) และมีค่าสูงสุดในอาทิตย์ที่ 3 โดยมีค่าเฉลี่ย  $6.2 \pm 0.7$  และลดลงในอาทิตย์ที่ 4 และ 5 โดยมีค่าเฉลี่ย  $6.1 \pm 0.8$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128) และ  $5.8 \pm 0.8$  (ไตเตอร์ 32 ถึง 128) ตามลำดับ

ค่าเฉลี่ยของแอนติบอดีแต่ละอาทิตย์ของแต่ละกลุ่ม แสดงไว้ในตารางที่ 3

ตารางที่ 1 แสดงน้ำหนักตัวของหนูโดยเฉลี่ยในแต่ละกลุ่ม

กลุ่มที่	น้ำหนักตัวของหนู อาทิตย์ที่ (กรัม)					
	0	1	2	3	4	5
1	19.0	25.6	30.8	31.9	35.2	35.7
2	17.0	22.6	27.4	28.4	29.7	33.0
3	18.7	24.4	28.4	29.4	32.7	33.7
4	19.2	25.7	31.1	30.6	32.1	35.4
5	18.0	22.6	27.6	28.8	29.0	31.3

ตารางที่ 2 แสดงปริมาณสุราที่หนูแต่ละกลุ่มได้รับ (ค่าเฉลี่ย) ในแต่ละอาทิตย์

กลุ่มที่	ปริมาณสุราที่ดื่ม (มล/ตัว)					
	0	1	2	3	4	5
1	0	0	0	0	0	0
2	0	0.12	0.16	0.20	0.20	0.22
3	0	0.25	0.32	0.40	0.40	0.43
4	0	0.50	0.65	0.80	0.81	0.86
5	0	0.75	0.97	1.20	1.21	1.29

ตารางที่ 3 แสดงค่ามัชฌิม เรขาคณิตและค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานของแอนติบอดี ของ หนูกลุ่มต่าง ๆ

กลุ่มที่	ค่ามัชฌิมเรขาคณิตของแอนติบอดี $\pm$ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน				
	1	2	3	4	5
1	5.8 $\pm$ 0.8	6.5 $\pm$ 0.5	6.5 $\pm$ 0.5	7.3 $\pm$ 0.7	7.0 $\pm$ 0.8
2	5.8 $\pm$ 1.2	6.1 $\pm$ 0.8	6.2 $\pm$ 0.8	6.1 $\pm$ 0.9	5.7 $\pm$ 1.3
3	6.2 $\pm$ 0.7	6.3 $\pm$ 0.7	6.3 $\pm$ 0.7	6.5 $\pm$ 0.5	6.3 $\pm$ 0.7
4	6.4 $\pm$ 0.7	6.4 $\pm$ 0.7	6.4 $\pm$ 0.5	6.4 $\pm$ 0.5	6.2 $\pm$ 0.7
5	5.8 $\pm$ 0.3	6.1 $\pm$ 0.6	6.2 $\pm$ 0.7	6.1 $\pm$ 0.8	5.8 $\pm$ 0.8

วิจารณ์

การดื่มสุราเป็นประจำนั้น เป็นสาเหตุหนึ่งที่ทำให้มีโอกาสเป็นโรคคิดเชื่องได้ง่ายขึ้นในสภาพความเป็นจริง คนที่ดื่มสุรานั้นมักจะมีองค์ประกอบบางอย่างแตกต่างจากคนปกติ เช่น การขาดอาหาร การพักผ่อน เป็นต้น อย่างไรก็ตามการเป็นโรคคิดเชื่องย่อมมีความเกี่ยวข้องกับระบบภูมิคุ้มกัน ผู้ทำการทดลองจึงมีความประสงค์ที่จะตรวจสอบผลของสุราต่อระบบภูมิคุ้มกัน โดยทำการทดลองในหนูซึ่งสามารถควบคุมองค์ประกอบที่เกี่ยวข้องได้ง่ายกว่าทำการศึกษาในคน

ในการทดลองครั้งนี้ได้มีการควบคุมปริมาณสุราที่หนูได้รับอย่างละเอียด โดยการชั่งน้ำหนักตัว, ปริมาณน้ำที่ดื่ม แล้วจึงนำข้อมูลมาคำนวณหาปริมาณสุราที่หนูจะได้รับในวันรุ่งขึ้น ปริมาณสุราที่ให้หนูกินโดยได้มีแนวความคิดว่าให้เท่า ๆ กับปริมาณคนที่มีน้ำหนักตัว 55 กิโลกรัม ดื่มสุรา 375 มิลลิลิตร/วัน (เท่ากับ 1 ขวดแบน) 750 มิลลิลิตร/วัน (เท่ากับ 1 ขวดกลม) 1500 มิลลิลิตร/วัน (เท่ากับ 2 ขวดกลม) และ 2150 มิลลิลิตร/วัน (เท่ากับ 3 ขวดกลม)

แอนติเจนที่ใช้ในการทดลองครั้งนี้คือ เม็ดเลือดแดงของแกะ ซึ่งเป็น T-lymphocyte dependent antigen ซึ่งต้องการการทำงานร่วมกันของ macrophage, T-cell และ B-cell จากการทดลองพบว่าสุรามีผลต่อการสร้างแอนติบอดีต่อเม็ดเลือดแดงแกะ กล่าวคือใน

หนูกลุ่มที่ได้รับสุราทุกกลุ่มมี peak ของแอนติบอดีต่ำกว่ากลุ่มควบคุมซึ่งไม่ได้รับสุรา อย่างมีนัยสำคัญ ( $p < 0.05$ )

ผลการทดลองครั้งนี้จึงเป็นข้อมูลสนับสนุนว่าสุรามีผลกระทบในทางไม่ดีต่อระบบภูมิคุ้มกัน ดังเช่นที่มีผู้ทำการทดลองไว้ เช่นหน้าที่ทาง cell mediated immunity จะถูกกด เช่นการ transformation ของ lymphocyte<sup>(4)</sup> และการทำ delay hypersensitivity ต่อ di-nitrofluorobenzene<sup>(5)</sup> หรือผลกระทบต่อระบบ Humoral mediated immunity เช่นการสร้างแอนติบอดีต่อ keyhole limpet hemocyanin (KLH)<sup>(6)</sup>

### สรุปผล

การทดลองผลของสุราต่อการสร้างแอนติบอดีต่อเม็ดเลือดแดงของแกะในหนู พบว่าสุรามีผลกระทบต่อการสร้างแอนติบอดี โดยจะมี peak ของแอนติบอดีต่ำกว่าในหนูที่ไม่ได้รับสุรา อย่างมีนัยสำคัญ.

### เอกสารอ้างอิง

1. Capps JA, Coleman GH : Influence of alcohol on prognosis of pneumonia in Cook County Hospital, JAMA 80:750-752, 1923.
2. Nolan JP : Alcohol as a factor in the illness of University General Service patients. Am J. Med. Sci. 249:135-142, 1965.
3. Gluckman SJ, Dvorak VC, MacGregor RR : Host defense during prolonged alcohol consumption in a controlled environment. Arch Intern Med. 137, 1539-1543, Nov. 1977.
4. Lundy J, Raaf JH, Deakins S, et al. The acute and chronic effects of alcohol on the human immune system. Surg Gynecol Obstet 141:212-218, 1975.
5. MaFarland W, Libre EP : Abnormal leukocyte in alcoholism. Ann. Intern Med. 59:865-77 Dec. 1963.
6. Tennenbaum JL, Ruppert RD, Pierre RL., et al : The effect of chronic alcohol administration on the immune responsiveness of rats. J. Allerg 44:272-81, Nov. 1969.

A B S T R A C T

EFFECT OF WHISKEY ON HUMORAL MEDIATED  
IMMUNITY IN MICE

Paisal Roongpubulsopit, B.Sc.\*  
Sichon Songsiri, M.Sc.\*\*

The effect of alcohol consumption on antibody respond to sheep red blood cell in mice was assessed. The mice were divided in 5 groups Group I did not received alcohol (control), Group II, III, IV and V received alcohol 0.19, 0.38, 0.76, 1.14 ml/28 gm body weight/day respectively. Alcohol was administered by mixing with drinking water for 5 weeks. Sheep red blood cells (SRBC) were injected into peritoneal cavity and antibodies against SRBC were determined by haemagglutination titer. The results were demonstrated that the antibody production was depressed significantly.

---

\* Department of Pathology, Faculty of Medicine, Prince of Songkla University, Haddyai, Songkla.

\*\* Department of Clinical Immunology, Faculty of associated Medical Sciences, Chiang Mai University, Chiang Mai.