

นิพนธ์ต้นฉบับ

การประเมินคุณสมบัติวิธีหาค่าอัลบูมินในเชื้อรั่มโดย bromcresol purple เพลวิธีที่ปรับปรุงใหม่*

หทัยา วุฒิพงศ์วรกิจ** นฤดี ໄภไศควรรย์***

นารา พริตโภคี*** รัชนา ศานติyanont****

Wuttipongworakit H, Bhokaisawan N, Paritpokee N, Santianont R. Evaluation of performance characteristics of the modified bromcresol purple technique for serum albumin determination. Chula Med J 1986 Oct; 30 (10) : 967-975

We report the modified bromcresol purple (BCP) - binding method for serum albumin determination using 0.1225 M sodium citrate, 0.05% Tween 20, 60 μ M BCP buffer (pH 5.45). The method was simple and gave good correlation with the reference method (cellulose acetate electrophoresis, CAE), $r = 0.93$; $y = 1.06 X + 0.06$. Statistical analysis showed no difference in the results when compared with the reference method ($p > 0.01$). No interference from hemoglobin (< 250 mg/dl), bilirubin (< 15.71 mg/dl), ascorbic acid (< 0.50 mg/dl) as well as penicillin G, paracetamol and salicylate at therapeutic levels were observed. In addition to serum, heparinized plasma can be satisfactorily used.

* ได้รับทุนวิจัยรัชดาภิเษกสมโภช คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ปี พ.ศ. 2526

** นิสิตภาควิชาเภสัชนิคการแพทย์ คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

*** ภาควิชาเวชศาสตร์ชั้นสูตร คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

**** ภาควิชาเภสัชนิคการแพทย์ คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

อัลบูมินเป็นโปรตีนที่สำคัญและเป็นองค์ประกอบส่วนใหญ่ของโปรตีนในชีรัม ระดับของอัลบูมินในชีรัมสามารถช่วยในการวินิจฉัยและติดตามการรักษาของโรคได้หลายชนิด เช่น โรคเกี้ยว กับตับ ไต และโรคมะเร็ง⁽¹⁾ เป็นต้น การตรวจหาความเข้มข้นของอัลบูมินในเลือดจึงมีความสำคัญ ทางคลินิก และเป็นการตรวจประจำวันชนิดหนึ่ง ในห้องปฏิบัติการเคมีคลินิกทั่วไป ซึ่งทำได้หลายวิธี แต่วิธีที่ง่าย สะดวก รวดเร็ว และประหยัด คือ วิธี ที่ให้อัลบูมินจับตัวกับสี ที่นิยมใช้กันทั่วไปในขณะนี้ คือ บромเครซอล กรีน (bromcresol green, BCG), แต่วิธีนี้มีข้อจำกัด เนื่องจากจะมีการจับแบบไม่จำเพาะของ BCG กับโปรตีนชนิดอื่นในชีรัมได้ด้วย เช่น เชรูโลพลาสมิน (ceruloplasmin) และหอตโกลบิน (haptoglobin) ทราบสเปอเริน (transferrin) และคอมพลีเมนต์ ซี 3 (complement C₃) เป็นต้น ทำให้ได้ค่าสูงกว่าความเป็นจริง⁽²⁾ โดยเฉพาะเมื่ออัตราส่วนระหว่างอัลบูมิน ต่อกลوبูลินต่ำ จึงได้มีผู้ปรับปรุงวิธีการตรวจหา อัลบูมินโดยใช้สี BCG ให้ได้ค่าถูกต้องที่สุด แต่ยังไม่ได้ผลดีเท่าที่ควร จึงได้ทดลองใช้สีอื่น และพบว่าสีที่น่าจะนำมาใช้แทน BCG "ไดตีที่สุด คือ บرومเครซอล เพอร์เพล (bromcresol purple, BCP)⁽³⁾ เพราะมีความจำเพาะในการจับตัวกับอัลบูมินสูง แต่ก็ยังไม่มีการกำหนดสภาวะการทดลองซึ่งเหมาะสมที่สุด สำหรับในประเทศไทยยังมิได้มีการศึกษา เกี่ยวกับเรื่องนี้อย่างละเอียด การวิจัยนี้จึงมุ่งศึกษา หาค่าอัลบูมินโดยวิธี BCP เปรียบเทียบกับวิธี BCG ที่ใช้กันอยู่ในปัจจุบัน โดยใช้วิธี cellulose acetate electrophoresis (CAE) เป็นวิธีอ้างอิง พร้อมได้ปรับปรุงเทคนิคิวเคราะห์และประเมินผลวิธี BCP โดยใช้ปัจจัยที่อาจเป็นตัวแปรต่าง ๆ

วัสดุและวิธีการ

1. สารเคมี Bromcresol green และ bromcresol purple เป็นผลิตภัณฑ์ของบริษัท Merck,

Darmstadt, Germany; Brij 35, citric acid และ Tween 20 เป็นผลิตภัณฑ์ของบริษัท Sigma, St. Louis, Mo. 63178, U.S.A.; Sodium citrate (reagent grade) เป็นผลิตภัณฑ์ของบริษัท BDH Chemicals, Poole, England; Validate (Lyophilized normal human serum) เป็นผลิตภัณฑ์ของบริษัท General Diagnostics, Morris Plains, New Jersey 07950, U.S.A.; Biuret reagent เป็นน้ำยาชุดของบริษัท Bio-technical, กรุงเทพฯ; Electrophoresis control เป็นผลิตภัณฑ์ของบริษัท Gelman Sciences, Ann Arbor, Michigan; Beckman B-12 buffer และ fixative dye solution เป็นผลิตภัณฑ์ของบริษัท Beckman, Palo alto, California 94304, U.S.A.

2. เครื่องมือ Microzone electrophoresis cell และ Microzone densitometer เป็นของบริษัท Beckman ส่วน Spectrophotometer คือ Perkin - Elmer 35

3. วิธีดำเนินการ

การหาค่าอัลบูมินโดยวิธี BCP ในการศึกษา นี้ได้ปรับปรุงมาจากวิธีของ Pinnell และ Northam⁽³⁾ โดยการใช้ 0.122M sodium citrate, 0.05% Tween 20, 60 μM BCP buffer มี pH 5.45 ปริมาณ 3.0 ml ผสมกับชีรัม 0.05 ml และวัดค่าการดูดแสงทันทีหรือภายในหนึ่งชั่วโมง โดยใช้ความยาวคลื่น 603 nm. ส่วนวิธี BCG ใช้วิธีของ Doumas⁽⁴⁾ และวิธีอ้างอิง CAE ใช้วิธีของ Gebott⁽⁵⁾ ซึ่งโปรตีนในชีรัมจะถูกแยกเป็น แหล่ง ๆ ในสแนมไฟฟ้าโดยขึ้นกับประจุ อัลบูมินมีประจุลบมากที่สุดจะเคลื่อนที่เร็วที่สุด คำนวนหาปริมาณของแต่ละแหล่งโดยโปรตีนได้ด้วยเครื่อง Densitometer และคำนวนเทียบกับค่าโปรตีนรวมที่หาได้จากวิธี Biuret⁽⁶⁾ ออกมาเป็นความเข้มข้นของอัลบูมิน

3.1 การเตรียมตัวอย่างสำหรับตรวจหาค่าอัลบูมิน ใช้ pooled serum โดยเก็บชีรัมจากผู้ป่วยที่ส่งตรวจเลือดที่ห้องปฏิบัติการกลาง โรงพยาบาล จุฬาลงกรณ์ เมื่อได้ชีรัมที่มีค่าอัลบูมินระดับต่าง ๆ แล้ว เก็บแยกเป็นส่วน ๆ โดยแบ่งใส่ภาชนะเด็ก ๆ ที่มีฝาปิด นำไปแช่แข็งที่ -20°C จนกว่าจะใช้ ส่วนชีรัมตัวอย่างนั้นเก็บแต่ละราย

3.2 การศึกษาความเที่ยงตรงของการทดสอบหาอัลบูมินวิธีต่าง ๆ นำ pooled serum มาทดสอบหาค่าอัลบูมินโดยวิธีที่ปรับปรุงใหม่ภายในวันเดียวกัน โดยใช้วิธี BCG และวิธี CAE pooled serum เดียววิเคราะห์ซ้ำ 20 ครั้ง เป็นการหาค่า within day variation สำหรับ between day variation ใช้ pooled serum นำมาทดสอบหาค่าอัลบูมินวันละ 2 ครั้ง เป็นเวลาไม่น้อยกว่า 20 วัน แล้วจึงคำนวณหาค่า mean (\bar{X}), standard deviation (SD), และ % coefficient of variation (CV%)

3.3 การศึกษาความแม่นยำของวิธีที่ปรับปรุงใหม่ นำชีรัมตัวอย่างที่มีระดับอัลบูมินปกติ (3.0-4.4 mg/dl) จำนวน 16 ราย และที่ระดับความเข้มข้นต่ำ (< 3.0 mg/dl) จำนวน 11 ราย มาทดสอบหาค่าอัลบูมินด้วยวิธีที่ปรับปรุงใหม่ และวิธีอ้างอิง (CAE) โดยทำการวิเคราะห์ซ้ำสองครั้ง แล้วจึงนำไปวิเคราะห์ทางสถิติโดยใช้ Student's t-test นอกจากนี้ยังได้นำ standard serum albumin มาทดสอบหาช่วงความเข้มข้นที่จะให้กราฟมาตรฐานเป็นเส้นตรง (linear range) ศึกษาการวิเคราะห์กลับคืน (recovery studies) โดยการทดสอบหาค่าอัลบูมินใน pooled serum ก่อนและหลังการเติม standard serum albumin อีกทั้ง

ยังได้ศึกษาผลกระทบของสารต่าง ๆ (interference studies) สารที่ใช้ศึกษาได้แก่ ไขโมโนกลบิน บิสิรูบิน ชาลซียเลต เพนนิซิลลิน วี กระดексคอร์บิก และพาราเซตามอล

3.4 การปรับเปลี่ยนวิธีหาค่าอัลบูมินวิธีต่าง ๆ นำชีรัมที่มีความเข้มข้นของอัลบูมินระดับต่าง ๆ มาทดสอบหาค่าอัลบูมินโดยวิธี BCP ที่ปรับปรุงใหม่, วิธี BCG ที่นิยมใช้กันทั่วไปในห้องปฏิบัติการ และวิธี CAE ซึ่งใช้เป็นวิธีอ้างอิงโดยใช้จำนวนตัวอย่าง 27 ราย การทดลองนี้เป็นการศึกษาความแม่นยำของวิธีวิเคราะห์ด้วย ช่วงค่าอัลบูมินที่ศึกษาอยู่ระหว่าง 1.55 ถึง 4.32 g/dl

3.5 การทดลองหาองค์ประกอบที่เหมาะสมของวิธีที่ปรับปรุงใหม่ ได้ทดลองเพื่อตรวจหาภาวะที่ให้ผลการทดลองดีที่สุด เช่น ชีรัม 0.025 และ 0.05 ml ส่วนบัฟเฟอร์ได้ลองใช้ปริมาตร 3.0 และ 4.0 ml นอกจากนี้ยังได้ทดลองใช้พลาสม่าแทนชีรัมในการหาค่าอัลบูมินโดยใช้ heparin, EDTA และ NaF เป็นสารกันเลือดแข็ง

ผลการทดลอง

1. ความเที่ยงตรงของการทดสอบหาค่าอัลบูมิน

ผลการทดลองแสดงว่าการตรวจหาค่าอัลบูมินโดยวิธี BCP ที่ปรับปรุงใหม่ วิธี BCG และวิธี CAE ทุกวิธีมีความแม่นยำอยู่ในเกณฑ์ที่ยอมรับได้ โดยมี within day variation (CV%) เป็น 2.12, 2.82 และ 4.89 ตามลำดับ และมี between day variation (CV%) เป็น 3.00, 2.84 และ 4.95 ตามลำดับ ดังแสดงในตารางที่ 1

Table 1 Precision studies of serum albumin determination by different methods (modified BCP, BCG and CAE)

precision	modified BCP	BCG	electrophoresis
<i>Within day :</i>			
mean	3.30 g/dl	3.90 g/dl	3.27 g/dl
SD	0.07 g/dl	0.11 g/dl	0.16 g/dl
CV%	2.12	2.82	4.89
n	26	30	8
<i>Between day :</i>			
mean	3.33 g/dl	3.88 g/dl	3.23 g/dl
SD	0.10 g/dl	0.11 g/dl	0.16 g/dl
CV%	3.00	2.84	4.95
n	42	36	29

2. ความแม่นยำของวิธีที่ปรับปรุงใหม่

พบว่าค่าของอัลบูมินในระดับปกติจำนวน 16 ราย และระดับต่ำจำนวน 11 ราย ที่ทดสอบโดย วิธี BCP ที่ปรับปรุงใหม่ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญจากค่าที่ได้โดยวิธีอเล็คโตรฟอร์ซิส ($P > 0.01$) โดยค่าอัลบูมินในระดับปกติได้ค่า $mean \pm SD$ จากวิธี BCP และ CAE เป็น 3.69 ± 0.39 g/dl และ 3.38 ± 0.44 g/dl ตามลำดับ สำหรับ ค่าอัลบูมินระดับต่ำ มีค่า $mean \pm SD$ จากวิธี BCP และ CAE เป็น 2.37 ± 0.63 g/dl และ 2.27 ± 0.45 g/dl ตามลำดับ ผลการทดสอบ linear range โดยใช้ Validate และ Gelman เป็นสารละลายอัลบูมินมาตรฐาน พบร่วมกับวิธีที่ปรับปรุงใหม่นี้จะให้กราฟมาตรฐานเป็นเส้นตรงที่ความเข้มข้นไม่น้อยกว่า 4.5 g/dl (รูปที่ 1) ผลของการวิเคราะห์กลับคืนเมื่อใช้สารละลายอัลบูมินมาตรฐาน ความเข้มข้น 0.09, 0.18 และ 0.36 g/dl เดิมลง "ไปนีซีรัม" ได้ค่าเฉลี่ยของ %recovery = 111.1 ซึ่งอยู่ในเกณฑ์ที่ยอมรับได้ สำหรับการศึกษาผล รับกวนของสารต่าง ๆ พบร่วมกับวิธีโมโนโกลบินที่ความเข้มข้น < 250 mg/dl ไม่รบกวนการหาค่าอัลบูมิน

แต่ถ้าความเข้มข้นมากกว่า 250 mg/dl แล้วจะมีผลรบกวนในลักษณะกราฟเส้นตรง (รูปที่ 2) บิลิรูบินที่ความเข้มข้น < 15.71 mg/dl ไม่มีผล รบกวน (ตารางที่ 2) ในทำนองเดียวกัน กรดแอกโซคอร์บิกที่ความเข้มข้น 0.50 mg/dl ตลอดจนยาชาสิชัยเลต, พาราเซตามอล และเพนนิซิลลิน จึง ที่ระดับความเข้มข้นที่ปรากฏในเลือดเมื่อใช้ขยานดา รักษา ก็ไม่มีผลรบกวนการหาค่าอัลบูมินโดยวิธีนี้ (ตารางที่ 3)

3. การทดลองทางคุณภาพมาตรฐานที่เหมาะสม ของวิธีที่ปรับปรุงใหม่

ผลจากการทดลองพบว่า ซีรัมปริมาณ 0.05 ml ผสมกับบัฟเฟอร์ 3 ml จะให้ค่าการคูณแสดงตี่ที่สุด (มิได้แสดงข้อมูล) และพบว่าสามารถใช้ พลาสม่าที่มีเชพารินเป็นสารกันเลือดแข็งแทนซีรัม ได้ ในขณะที่วิธี BCP เดิมของ Pinnell และ Northam จะให้ค่าสูงเกินไป^(7,8) แต่พลาสม่าที่ใช้ NaF เป็นสารกันเลือดแข็งจะให้ค่าอัลบูมินต่ำกว่าค่าที่ได้จากซีรัม เมื่อทดสอบโดยทั้งสองวิธี (ตารางที่ 4)

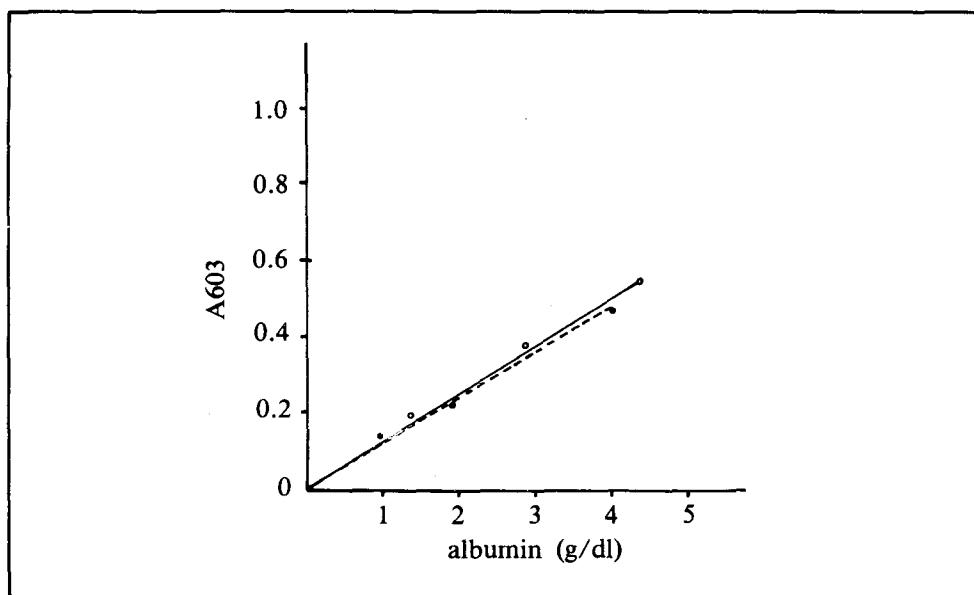


Figure 1 Linear range of serum albumin determination using modified BCP method. ○---○ and ●---● represent standard curves when Validate and Gelman were used as standards.

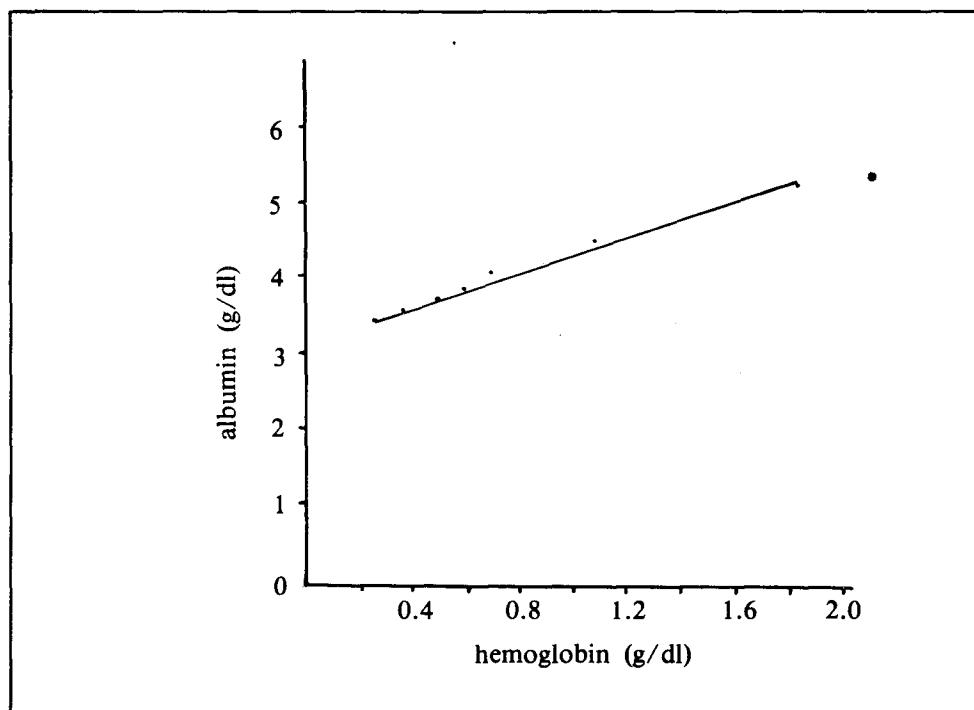


Figure 2 Interference of hemoglobin at concentration over 250 mg/dl on serum albumin determination using modified BCP method.

Table 2 Studies of interfering effect of various concentration of bilirubin on serum albumin determination using modified BCP method.

Bilirubin (mg/dl)	Albumin (g/dl)	Interference (g/dl)
0.00	3.30	0.00
6.98	3.30	0.00
8.57	3.29	0.01
10.10	3.29	0.01
11.58	3.34	0.04
13.00	3.34	0.04
14.38	3.29	0.01
15.71	3.29	0.01

Table 3 Interference of various drugs on serum albumin determination using modified BCP method.

Drugs	Therapeutic levels in blood	Albumin concentration (g/dl)
Serum	—	3.30
Ascorbic acid	0.50 mg/dl	3.35
Salicylate	0.25 mg/dl	3.26
Paracetamol	0.05 mg/dl	3.30
Penicillin G	8 Units/ml	3.35

Table 4 Albumin concentration determined triplicately from serum and plasma by modified BCP and Pinnell's methods.

Sample	Albumin concentration (g/dl)	
	Modified BCP	Pinnell and Northam
Serum	3.80	4.60
Heparinized plasma	3.80	4.83
EDTA plasma	3.65	4.50
NaF plasma	3.10	4.00

4. ผลการเปรียบเทียบการหาค่าอัลบูมินโดยวิธีต่างๆ

พบว่าวิธี BCG ให้ค่าเฉลี่ยของอัลบูมินทั้งที่ระดับปกติและระดับต่ำแตกต่างจากวิธีอ้างอิงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (Student's t-test, $p < 0.05$)

ในขณะที่ค่าที่ได้จากการใช้วิธี BCP ที่ปรับปรุงใหม่ไม่แตกต่างจากวิธีอ้างอิงอย่างมีนัยสำคัญ ($p > 0.01$) แต่ทั้งสองวิธีมีความสัมพันธ์กับวิธีอ้างอิง (รูปที่ 3) โดยวิธี BCG มีค่า $r = 0.92$ ($p < 0.001$); $y = 1.02x + 0.74$ ส่วนวิธี BCP ที่ปรับปรุงใหม่มีค่า $r = 0.93$; $y = 1.06x + 0.06$

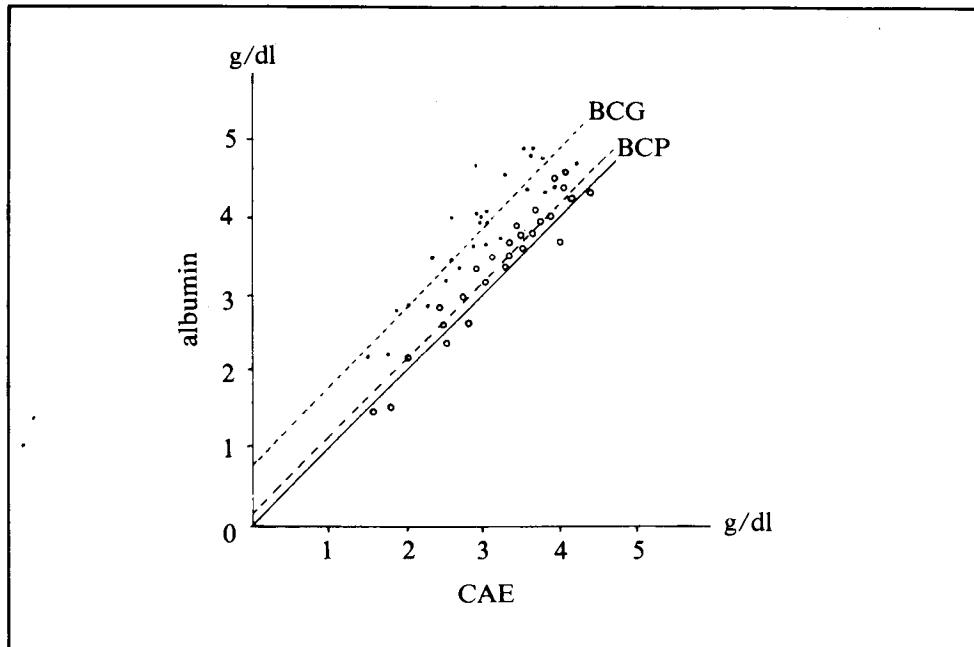


Figure 3 Comparison of albumin concentration determined by BCG and CAE methods ($n = 27$), $y = 1.02 x + 0.74$, $r = 0.92$ ($p < 0.001$); modified BCP and CAE methods ($n = 27$), $y = 1.06 x + 0.06$, $r = 0.93$ ($p < 0.001$). (— is line of slope 1)

วิจารณ์

การหาค่าอัลบูมินในชีรัมโดยวิธีการให้จับตัวกับสีน้ำเงินที่นิยมแพร่หลาย โดยเฉพาะสี BCG ซึ่งนิยมใช้กันมากในปัจจุบัน แต่วิธี BCG นี้มีข้อเสีย คือ มักจะให้ค่าอัลบูมินสูงเกินจริง โดยเฉพาะในรายที่มีระดับอัลบูมินต่ำ เนื่องจากมีการจับแบบไม่จำเพาะของสีกับโปรตีนชนิดอื่น จึงมีผู้เปลี่ยนมาใช้สี BCP ซึ่งให้ผลใกล้เคียงความเป็นจริงมากขึ้น แต่ก็ยังไม่มีภาระการทดสอบได้ที่เหมาะสมอย่างแท้จริง ใน การเลือกวิธีที่เหมาะสมสำหรับการตรวจหาความเข้มข้นของอัลบูมินในชีรัมนั้น นอกจาก

จากการนับจำนวนเซลล์เม็ดเลือดแดงแล้ว ยังต้องทำได้ง่าย สะดวกรวดเร็ว ปลอดภัย และประหยัดอีกด้วย ในการศึกษานี้ได้ปรับปรุงวิธี BCP ให้สามารถให้ค่าที่ถูกต้องใกล้เคียงกับวิธีอ้างอิงทั้งที่ระดับความเข้มข้นปกติและต่ำ และมีคุณสมบัติ ดังกล่าวข้างต้นครบถ้วน น้ำยาที่เตรียมสามารถเก็บไว้ที่อุณหภูมิห้องได้นานไม่น้อยกว่าสองเดือน โดยไม่ทำให้ผลเปลี่ยนแปลง ซึ่งสะดวกมากเมื่อเปรียบเทียบกับวิธีของ Pinnell และ Northam ซึ่งใช้สี BCP เช่นกัน แต่น้ำยามีอายุสั้นต้องเตรียมใหม่ทุกสัปดาห์⁽³⁾ และความสะดวกที่เพิ่มขึ้นคือ หลังจาก

ผสมชีรัมกันนำยาทดสอบแล้วสามารถนำไปอ่านผลได้ทันทีหรือภายในหนึ่งชั่วโมงโดยผลไม่คลาดเคลื่อน ในขณะที่วิธี BCG ต้องรับอ่านผลทันที มีฉะนั้นค่าจะสูงขึ้นเรื่อยๆ เนื่องจากมีการจับแบบไม่จำเพาะของโปรตีนชนิดอื่นในเชื้อรัมกับสีด้วย โดยเฉพาะบัฟเฟอร์ที่ใช้มี pH ต่ำ ทำให้โปรตีนบางชนิดในเชื้อรัม เช่น กลองบูลินเสียสภาพธรรมชาติ จึงจับกับสี BCG ได้มากขึ้น

วิธี BCP ที่ปรับปรุงใหม่นี้มีค่าความแม่นยำอยู่ในเกณฑ์ที่ยอมรับได้ (Within day variation = 2.12%; between day variation = 3.00%) และยังมีความเที่ยงตรงเมื่อเปรียบเทียบกับวิธีอ้างอิงโดย Student's t-test ให้ค่า $p > 0.01$ และมี linearity อยู่ในช่วงความเข้มข้นอย่างน้อย 4.5 mg/dl และ recovery studies มีค่าเฉลี่ยอยู่ในเกณฑ์ที่ยอมรับ คือ 111.1% นอกจากนี้สารต่างๆ หล่ายชนิดที่อาจมีอยู่ในเชื้อรัมที่ส่งตรวจก็ไม่มีผลรบกวนที่ความเข้มข้นที่ใช้ทดสอบ เช่น ไฮโกลบิน $< 250 \text{ mg/dl}$, บิลิรูบิน $< 15.71 \text{ mg/dl}$ กรดแอกซิคลอร์บิก $< 0.05 \text{ mg/dl}$ ตลอดจนยาต่างๆ ที่อาจปรากฏอยู่ในเลือด เช่น ชาลิชีเลต, พาราเซตามอลและเพ็นนิซิลลิน จี กีไม่มีผลกระทบกับการหาค่าอัลบูมินโดยวิธีที่ปรับปรุงใหม่นี้ นอกจากนี้ยังสามารถใช้พลาสม่าที่มีเอพารินเป็นสารกันเลือดแข็งแทนเชื้อรัม ยังมีประโยชน์ในการนี้ที่สิ่งส่งตรวจมีปริมาณน้อย เช่น ในเด็กอ่อนกว่าจะใช้พลาสม่าที่ได้หลังจากการตรวจหาค่าอีม่าโตคริตแล้วก็ได้ หรืออาจใช้กรณีผู้ใหญ่ที่ต้องส่งพลาสมาระยะห่างด้วยการอุ่นน้ำให้ก่อนแล้วโดยไม่จำเป็นต้องเก็บโลหิตแยกเป็นเชื้อรัมเพิ่มอีก

เมื่อเปรียบเทียบวิธี BCP ที่ปรับปรุงใหม่กับวิธีอ้างอิงพบว่ามีความสัมพันธ์กัน ($r = 0.93$) และ $y = 1.06x + 0.06$ แสดงว่ามี constant

อ้างอิง

- Frankel S. Clinical chemistry : nitrogen. In : Frankel S, Reitman S, Sonnewirth AC, eds. Gradwohl's Clinical Laboratory Methods and Diagnosis. St. Louis : C.V. Mosby,

systematic error เล็กน้อย ในขณะที่วิธี BCG มีความสัมพันธ์กับวิธีอ้างอิง ($r = 0.92$) และ $y = 1.02x + 0.74$ แสดงถึง constant systematic error อย่างชัดเจน ซึ่งผลการทดลองนี้กับสนับสนุนกับรายงานที่มีผู้เคยเสนอว่าวิธี BCG จะให้ค่าอัลบูมินสูงเกินจริง⁽⁹⁾ นอกจากนั้นค่า r ยังแสดงว่าทั้งวิธี BCP และ BCG เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีอ้างอิงแล้ว มีความเที่ยงตรงตี และแสดงว่าช่วงความเข้มข้นของอัลบูมินที่ศึกษาันเหมาะสม

ดังนั้นวิธี BCP ที่ปรับปรุงใหม่นี้จึงมีคุณสมบัติที่เหมาะสมสำหรับการหาค่าอัลบูมินในห้องปฏิบัติการ นอกจากนี้การที่สามารถใช้พลาสม่าที่ได้จากการใช้เอพารินเป็นสารกันเลือดแข็งแทนเชื้อรัม ยังมีประโยชน์ในการนี้ที่สิ่งส่งตรวจมีปริมาณน้อย เช่น ในเด็กอ่อนกว่าจะใช้พลาสม่าที่ได้หลังจากการตรวจหาค่าอีม่าโตคริตแล้วก็ได้ หรืออาจใช้กรณีผู้ใหญ่ที่ต้องส่งพลาสมาระยะห่างด้วยการอุ่นน้ำให้ก่อนแล้วโดยไม่จำเป็นต้องเก็บโลหิตแยกเป็นเชื้อรัมเพิ่มอีก

กิตติกรรมประกาศ

คณะผู้วิจัยขอขอบพระคุณ รศ. พญ. สมพงษ์ จินายาน ที่ได้กรุณาให้คำแนะนำและชี้อุดมเห็นที่มีประโยชน์ยิ่ง ขอขอบพระคุณ พศ. อเมอร์ จันทร์เวคิน ที่กรุณาเอื้อเฟื้อเชื้อรัมตัวอย่าง และขอขอบคุณคุณ สุมใจ ตัญศิริ สำหรับงานพิมพ์ต้นฉบับ ในการศึกษานี้ น.ส. หทัย วุฒิพงศ์วงศิกิจ ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยส่วนหนึ่งจากทุนโครงการการเรียนการสอนเพื่อเสริมประสบการณ์ ประจำปี พ.ศ. 2528 จากจุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

1970. 45
2. Duggan J, Duggan PF. Albumin by bromcresol-green-a case of laboratory conservatism. Clin Chem 1982 Jun ; 28 (6) : 1407-1408

3. Pinnell AE, Northam BE. New automated dye-binding method for serum albumin determination with bromcresol purple. Clin Chem 1978 Jan; 24 (1) : 80-85
4. Doumas BT, Biggs HG. Determination of serum albumin. In : Coaper GA, ed. Standard Methods of Clinical Chemistry. New York : Academic Press, 1972. 175-188
5. Gebott MD. A microzone method for serum proteins. In : Gebott MD ed. Microzone^(R) Electrophoresis Manual. Fullerton : Beckman Instruments, 1973. 1-13
6. Henry RJ, Sobel C, Berkman S. Determination of serum protein by the Biuret reaction. Anal Chem 1957 ; 92 : 1491-1494
7. Bonvicini P, Ceriotti G, Plebani M, Volpe G. Heparin interferes with albumin determination by dye-binding methods. Clin Chem 1979 Aug; 25 (8) : 1459-1460
8. Perry BW, Doumas BT. Effect of heparin on albumin determination by use of bromcresol green and bromcresol purple. Clin Chem 1979 Aug; 25 (8) : 1520-1522
9. Gustafsson JEC. Improved specificity of serum albumin determination and estimation of "acute phase reactants" by use of the bromcresol green reaction. Clin Chem 1966 May; 22 (5) : 616-622

จุฬาลงกรณ์เวชสารได้รับต้นฉบับเมื่อวันที่ 4 เดือนกรกฎาคม พ.ศ. 2529