

# ประเมินผลคุณสมบัติวิเคราะห์สารเหล็กในเอ็มโกลบิน ในเลือด โดยปฏิกิริยากับสีเฟอร์โรซีน : แนะนำวิธีเตรียมสาร ละลายน้ำมาตรฐานเอ็มโกลบินบีนใช้เองในห้องปฏิบัติการ

จันทนา ไชยศรียุ\*  
เทียนชัย ไชยศรียุ\*      บุญชัย วงศ์สติตวไลรุ่ง\*\*

**Chaiyaset C, Chaiyaset T, Wongstitwilairoong B. An evaluation of hemoglobin determination by blood iron assayed with ferrozine chromogen : the local made hemoglobin standard solution. Chula Med J 1988 Jan; 32(1): 37-42**

*Iron is split from hemoglobin by 2.5% sodium hypochlorite solution, quantitatively assayed by ferrozine reagent and calculated as g Hb/dl. The standard curve of the hemoglobin assayed by iron is linear up to 23.05 g Hb/dl. The day-to-day precision dose profile at hemoglobin concentrations of 9.60, 14.50 and 20.37 g/dl, expressed as % CV, were 2.25, 1.94, and 1.32%, respectively (n = 20). The average of percent recoveries was 98.54%. Results by the proposed method (Y) correlated well with those by the hemiglobincyanide method (X) : r = 0.986 ; Y = 0.99 X - 0.137 ; n = 50. The latter method was standardized by Accuglobin and the hemoglobin concentrations of blood samples were 7 to 17 g/dl. Moreover, in a method comparison study, hemoglobin values estimated by the two techniques were not significantly different; ferrozine chromogen is therefore appropriate for quantitation of iron content in hemoglobin, and a home-made hemoglobin standard can be readily prepared.*

Reprint requests : Chaiyaset C, Department of Medical Technology, Faculty of Medicine,  
Chulalongkorn University, Bangkok 10500, Thailand

Received for publication. July 30, 1987.

\* ภาควิชาเทคโนโลยีการแพทย์ คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

\*\* นิติศึกษาในการแพทย์ คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

การวิเคราะห์ปริมาณไฮโมโกลบินในเลือดเป็นการตรวจที่ใช้เพื่อช่วยวินิจฉัยภาวะโลหิตจาง วิธีที่ใช้กันทั่วไปคือวิธีใช้ยันเมธิโนโกลบิน (cyanmethemoglobin) หรือ เอมิโกลบินไซยาไนด์ (Hemoglobincyanide)<sup>(1-3)</sup> ซึ่งใช้วิธีวิเคราะห์ปริมาณเหล็กที่มีอยู่ในไฮโมโกลบินเป็นหลักในการตรวจสารละลายน้ำตรฐานไฮโมโกลบินโดยกำหนดให้น้ำหนักโมเลกุลของไฮโมโกลบินเท่ากับ 64,458 ค่า millimolar coefficient extinction เท่ากับ 44.0 และมีเหล็กอยู่ร้อยละ 0.347<sup>(4-6)</sup> วิธีการวิเคราะห์เหล็กในเลือด (whole blood) มีหลายวิธี<sup>(7-11)</sup> ขั้นตอนที่สำคัญและยุ่งยากคือขั้นตอนการแยกเหล็กออกจากโมเลกุลของไฮโมโกลบิน และขั้นตอนที่รองลงมาคือการวิเคราะห์ปริมาณเหล็กให้แม่นยำ ดังนั้นในทางปฏิบัติทั่วไปจึงใช้สารละลายน้ำที่ไม่ทำปฏิกิริยาต่อสารเคมีที่อาจทำปฏิกิริยาได้ เช่น โซเดียมไฮดรอกไซด์ 60-85 mg/100 mL ใช้สร้างกราฟมาตรฐานในการอ่านค่าไฮโมโกลบินจากเลือดตัวอย่างผู้ป่วย<sup>(12)</sup> และสามารถเก็บไว้ได้นานกว่า 1 ปี แต่น้ายาสำหรับการตรวจวิเคราะห์ระดับไฮโมโกลบินนั้นจะต้องเตรียมให้ได้มาตรฐานจึงจะได้ค่าที่ถูกต้อง อย่างไรก็ตามน้ำยาสำหรับตรวจวิเคราะห์ระดับไฮโมโกลบินนั้นมีสารเคมีที่อาจเกิดปฏิกิริยาเปลี่ยนแปลงไปในระหว่างที่เก็บไว้ได้ เช่น โปಡัสเซียนเฟอร์-ไฮไซยาไนด์ (potassium ferricyanide) อาจเปลี่ยนเป็นโปಡัสเซียนเฟอร์-ไฮไซยาไนด์ (potassium ferrocyanide) ทำให้คุณสมบัติในการเกิดสีเปลี่ยนไป<sup>(13)</sup> ซึ่งในระยะแรกอาจไม่เป็นที่สังเกตหรือตรวจพบได้ยาก เนื่องจากไม่ได้ใช้สารละลายน้ำตรฐานไฮโมโกลบินชนิดที่ทำปฏิกิริยากับน้ำยาตรวจวิเคราะห์ไฮโมโกลบินเช่นเดียวกับเลือดของผู้ป่วย จากข้อจำกัดที่กล่าวแล้วนี้ จึงมีผู้พยายามหาวิธีตรวจวิเคราะห์ปริมาณไฮโมโกลบินในเลือดโดยวิเคราะห์ปริมาณเหล็ก และพบว่า โชเดียมไฮโปคลอไรต์สามารถใช้แยกเหล็กออกจากโมเลกุลของไฮโมโกลบินได้<sup>(11)</sup> นอกจากนั้นใน ค.ศ. 1970 Stookey<sup>(14)</sup> ได้นำโครงเมจันนิดใหม่มามใช้ในการตรวจวิเคราะห์ปริมาณเหล็กในชีรัม คือเฟอร์โรซีน (Ferrozine) และ International Committee for Standardization in Hematology ได้แนะนำให้ใช้ในการตรวจวิเคราะห์ปริมาณเหล็กในชีรัมมุชย์<sup>(15)</sup> หลังจากนั้นก็มีรายงานการใช้เฟอร์โรซีนมาก<sup>(16-18)</sup> จนเป็นที่ยอมรับว่าเป็นวิธีตรวจที่มีความแม่นยำดี และมีความไวสูงในการวัดปริมาณสารเหล็กในชีรัม แต่ยังไม่พบรายงานการใช้เฟอร์โรซีนในการวิเคราะห์ปริมาณเหล็กในเลือด

วัตถุประสงค์ของงานวิจัยนี้ต้องการที่จะประเมินผลคุณสมบัติวิเคราะห์สารเหล็กในโมเลกุลของไฮโมโกลบินในเลือดโดยใช้ปฏิกิริยาเฟอร์โรซีน ซึ่งเป็นเทคนิคที่วัดปริมาณ

เหล็กในชีรัม ทั้งนี้เพื่อนำมาประยุกต์ใช้สำหรับการวัดค่าไฮโมโกลบินในสารละลายน้ำตรฐานที่เตรียมเอง สำหรับใช้ในห้องปฏิบัติการขนาดเล็ก ทำให้ลดค่าใช้จ่ายในการซื้อสารละลายน้ำตรฐานจากต่างประเทศ และยังได้ผลการวิเคราะห์ไฮโมโกลบินที่แม่นยำด้วย

## วัสดุและวิธีการ

1. การแยกเหล็กจากโมเลกุลไฮโมโกลบินทำโดยวิธีของ Klein และคณะ<sup>(11)</sup> การตรวจวิเคราะห์ปริมาณเหล็กวิธีของ White และ Flashka<sup>(16)</sup> ส่วนการตรวจวิเคราะห์ระดับไฮโมโกลบินใช้วิธีการของ Kampen และ Zijlstra<sup>(2)</sup>

### 2. สารเคมีและน้ำยา

2.1 สารเคมีที่นำไปใช้ชนิด analytical reagents (AR grade)

2.2 น้ำกัลลิ้น ไนซินิด deionized water

2.3 น้ำยาตรวจวิเคราะห์ระดับไฮโมโกลบินเตรียมตามวิธีของ Kampen และ Zijlstra<sup>(2)</sup>

2.4 สารละลายน้ำ cyanmethemoglobin สำเร็จรูปใช้ acuglobin ซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์ของบริษัท Ortho Diagnostic System ประเทศสหรัฐอเมริกา

2.5 sodium hypochlorite ซึ่งมีคลอรีนประมาณ 5% นำมาเตรียมให้มีความเข้มข้น 2.5% โดยเจือจางด้วยน้ำกัลลิ้น

1 : 1 เติม Triton X-100 จำนวน 0.35 mL เก็บน้ำยาไว้ในถ้วยยืน จะคงสภาพนานประมาณ 1 เดือน

2.6 acetate buffer, 2 mol/L pH 4.8

2.7 color reagent

ละลายน้ำ ascorbic acid 3.0 g

ferrozine 30 mg

ใน acetate buffer จนครบ 100 mL เติม Triton X-100 0.5 mL ผสมให้เข้ากัน เก็บในถ้วยยืน น้ำยาจะคงสภาพนาน 1 เดือน

2.8 Stock iron standard, 2 mg/mL

ละลายน้ำ ferric ammonium sulfate

(12 H<sub>2</sub>O) 1.727 g

ด้วยน้ำกัลลิ้นประมาณ 50 mL

เติม conc. H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.2 mL

เติมน้ำกัลลิ้นจนครบ 100 mL

2.9 Working iron standard

เจือจาง stock iron standard 5, 10, 15 mL ด้วยน้ำกัลลิ้นจนครบ 50 mL จะได้

สารละลายน้ำ ferric ammonium เป็นขั้น 0.2, 0.4

0.6 mg/mL ตามลำดับ

3. เครื่องมือที่ใช้วัดการดูดซึมแสงของสารละลายน้ำสเปคโทรโฟโตมิเตอร์ Digispec ของบริษัท Helena Laboratories สร้างขึ้นเมื่อ Band width = 8 nm

4. วิธีวิเคราะห์ปริมาณอีโมโกลบินในเลือด โดยวิเคราะห์ปริมาณเหล็กคุด working iron standard ทุกความเข้มข้น (ข้อ 2.9) และเลือด สีในหลอดทดลองที่เตรียมไว้แล้วหลอดละ 0.02 mL ตามสำคัญเดิม 2.5% sodium hypochlorite หลอดละ 2 mL และเติมในหลอดเปล่าอีกหลอดหนึ่ง เพื่อใช้เป็น blank ผสมให้เข้ากัน แล้วตั้งทึ้งไว้ 5 นาที เติม color reagent ปริมาตร 4 mL ลงในทุกหลอดผสมให้เข้ากัน ตั้งทึ้งไว้ 5 นาที ใช้หลอด blank ปรับ absorbance ให้เป็นศูนย์ที่ 526 nm และอ่านค่า absorbance ของแต่ละหลอดนำค่า absorbance ที่ได้แล้วลบความเข้มข้นของสารละลายน้ำมาตรฐานเหล็กไปสร้างกราฟแล้วนำ absorbance ที่ได้ลึกลงของสารละลายน้ำมาตรฐานอีโมโกลบินไปอ่านค่าในหน่วย mg iron/mL และเปลี่ยนเป็นค่า g Hb/100 mL blood โดยการคำนวณ(11) ดังนี้

$$\text{g Hb/dL blood} = \frac{\text{mg iron/mL}}{0.347} \times 10$$

5. วิธีสร้างกราฟมาตรฐานอีโมโกลบิน จากสารละลายน้ำ acuglobin เปิดขวด acuglobin ถ่ายใส่ cuvette นำไปวัด absorbance ที่ 540 nm จากนั้นนำมาเจือจางด้วยน้ำยาวิเคราะห์อีโมโกลบิน 1:2 และ 1:4 แล้วนำไปอ่านค่า absorbance ตามสำคัญ นำค่า g Hb/dL blood และ adsorbance ทึ้ง 3 ค่าไปสร้างกราฟมาตรฐานการวัดอีโมโกลบินจากเลือดตัวอย่าง (ใช้น้ำยาวิเคราะห์อีโมโกลบินข้อ 2.3).

#### 6. เลือดตัวอย่าง

จากผู้ป่วยนอกของโรงพยาบาลจุฬาลงกรณ์จำนวน 50 ตัวอย่าง ใช้สำหรับศึกษาเปรียบเทียบ (method comparison) วิธีวิเคราะห์ 2 วิธี

#### 7. สถิติวิเคราะห์

ใช้สถิติค่าเฉลี่ย และส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน (mean, SD) สัมประสิทธิ์แห่งการกระจาย (coefficient of variation, CV %) สัมประสิทธิ์ของสหสัมพันธ์ (correlation of coefficient, r) ความถดถอยเชิงเส้นตรง (least-squares regression analysis) และ student t-test

### ผลและวิจารณ์

ได้ประเมินผลคุณสมบัติด้านการปฏิบัติ (performance characteristics) ของเทคนิควิเคราะห์ ปริมาณเหล็กของสารละลายน้ำอีโมโกลบิน ได้ผลดังนี้

1. ความเป็นเส้นตรงของกราฟมาตรฐาน (linear range) มีความเป็นเส้นตรงจนถึงความเข้มข้นของเหล็กในเลือด 0.8 mg/mL

2. ความเที่ยงตรง (precision) โดยการวิเคราะห์สารละลายน้ำอีโมโกลบินที่เตรียมได้ช้าๆ รายการรัง ตั้งแสดงในตารางที่ 1 ค่า CV% ของการวิเคราะห์ซ้ำในชุดทดลองเดียวกัน (intra-assay precision) ที่ระดับต่ำ ระดับปานกลาง และ ระดับสูง เท่ากับ 1.97, 1.41 และ 0.97 ตามสำคัญ ผลของการวิเคราะห์ซ้ำโดยต่างชุดการทดลอง (inter-assay precision) ที่ระดับต่ำ ระดับปานกลาง และ ระดับสูง เท่ากับ 2.25, 1.94 และ 1.32 ตามสำคัญ

3. ความแม่นยำ (accuracy) ได้ศึกษาความคลาดเคลื่อนโดย

3.1 การศึกษาเปรียบเทียบค่าวิเคราะห์ เลือดตัวอย่างเดียวกัน (method comparison study) โดย 2 วิธี หาความคลาดเคลื่อน ประเภทที่เกิดขึ้นเป็นประจำในเทคนิควิเคราะห์ (systematic analytical error) โดยเปรียบเทียบค่าวิเคราะห์ โดยวิธีที่วิเคราะห์ระดับเหล็กในเลือด (test method) กับวิธีที่ใช้ acuglobin สร้างกราฟมาตรฐาน ซึ่งจะเป็นวิธีเปรียบเทียบ (comparative or reference method) เมื่อวิเคราะห์เลือดตัวอย่างเดียวกันด้วย 2 วิธีจำนวน 50 ตัวอย่างห่วงค่าที่ศึกษาตั้งแต่ 7 ถึง 17 gHb/dL ได้ผลแสดงในตารางที่ 2 สำหรับค่าสมการความถดถอยเชิงเส้นตรง  $y = 0.99 \times - 0.137$  ค่า  $r = 0.986, p < 0.001$  จากค่าจุดตัดแกน Y (Y intercept) ที่ศึกษามีค่าความคลาดเคลื่อนประเภทที่เกิดเป็นประจำในเทคนิควิเคราะห์ชนิดค่าคงที่ (constant systematic error) = - 0.137 และจากค่าความชัน (slope = 0.99) แสดงว่าวิธีนี้มีความคลาดเคลื่อนประจำที่เกิดเป็นประจำในเทคนิควิเคราะห์ชนิดค่าเป็นสัดส่วนกับความเข้มข้น = 1.0 % (proportional systematic error) เมื่อนำค่าอีโมโกลบินของเลือดตัวอย่างที่วิเคราะห์ด้วยเทคนิคทั้งสองเปรียบเทียบกันโดยใช้สถิติ t-test พบว่าไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางทางสถิติ ซึ่งแสดงว่าวิธีวิเคราะห์ระดับอีโมโกลบินโดยวิเคราะห์ปริมาณเหล็กที่เสนอแนะให้ค่าวิเคราะห์ที่ถูกต้องเมื่อเปรียบเทียบกับวิธี hemiglobin cyanide ที่ใช้สารมาตรฐาน accuglobin สร้างกราฟมาตรฐาน

3.2 การศึกษาค่าวิเคราะห์กลับคืน (recovery study) โดยเติมสารละลายน้ำมาตรฐานเหล็กที่มีความเข้มข้น 0.09, 0.18, 0.28 และ 0.375 mg/mL ซึ่งเท่ากับค่าอีโมโกลบิน 2.59, 5.33, 8.21 และ 10.81 g Hb/dL ตามสำคัญลงในเลือดตัวอย่าง ทำการวิเคราะห์ค่ากลับคืนได้ผลดัง

**Table 1** Precision study of blood hemoglobin by iron assay.

level	n	g Hb/dL	S.D.	CV %
within day assay				
low	20	8.98	0.117	1.97
normal	20	14.26	0.200	1.41
high	20	21.29	0.206	0.97
day to day assay				
low	20	9.60	0.220	2.25
normal	20	14.50	0.280	1.94
high	20	20.37	0.280	1.32

**Table 2** Comparison of proposed method with hemoglobincyanide method using Accuglobin standard.

range g Hb/dL	n	hemoglobin determination		P value
		using Accuglobin standard	using iron assay	
7.0-10.9	6	8.9 + 1.08	8.9 + 1.15	NS
11.0-13.9	31	12.9 + 0.78	12.6 + 0.81	NS
14.0-17.0	13	15.5 + 0.72	15.3 + 0.95	NS

**Table 3** Recovery study with proposed method.

No.	Concentration assayed (gHb/dL)	concentration added (gHb/dL)	concentration recovered	% recovery
1	7.85	baseline	-	-
2	10.45	2.59	2.60	100.4
3	13.11	5.33	5.26	98.68
4	15.71	8.21	7.76	95.74
5	18.59	10.81	10.74	99.35
average				98.54

แสดงในตารางที่ 3 ได้ค่าเฉลี่ยของ % recovery = 98.54 การวิจัยครั้งนี้ได้แยกเหล็กออกจากโมเลกุลของสีโนโกลบิน โดยใช้โซเดียมไฮโปคลอไรท์แล้ววัดปริมาณเหล็กด้วยน้ำยา เพอร์โรชีน ซึ่งใช้ในการวิเคราะห์ปริมาณเหล็กในเชื้อรัง<sup>(16)</sup> มาทดลองใช้ในกรณีวิเคราะห์ปริมาณเหล็กในเลือด จากนั้นคำนวณ ค่าที่ได้ให้เป็นปริมาณรวมของสีโนโกลบินต่อเลือด 100 มิลลิลิตร ทำการเบรย์นเพื่อนำค่าที่ได้จากการวิเคราะห์เหล็ก โดยวิธีที่เสนอใหม่นี้กับค่าสีโนโกลบินที่ได้จากการวิเคราะห์ โดยวิธีไฮมิโกลบินไซยาไนด์ เพื่อพิสูจน์ว่าวิธีที่เสนอ มีคุณสมบัติ ในการวิเคราะห์ปริมาณเหล็กได้เท่าเทียมกับวิธีอ้างอิงก็สามารถใช้วิธีใหม่นี้วิเคราะห์ ปริมาณสีโนโกลบินใน hemolysate เช้มขันที่ เตรียมโดยเก็บรักษาด้วยเอธิลีนไอกลีโคลซึ่งมีรายงานว่าสามารถเก็บไว้ได้นานกว่า 1 ปี<sup>(20)</sup> และนำมาระยะห่างให้อยู่ในระดับที่ เหมาะสมกับไว้เป็นสารละลายน้ำตาลฐานสีโนโกลบินได้

จากการวิจัยจะเห็นว่าวิธีการสกัดเหล็กจากโมเลกุลของสีโนโกลบินแล้ววิเคราะห์ทบทวนเหล็ก โดยการทำให้เกิดสีวิธีนี้ เป็นวิธีที่มีคุณสมบัติเหมาะสมเพียงพอ ที่จะนำมาใช้ในห้องปฏิบัติการทั่วไปได้<sup>(19)</sup> อีกประการหนึ่ง ในปัจจุบันห้องปฏิบัติการทั่วไปมีรัมควบคุม (control serum) ใช้กับเป็นประจำอยู่แล้ว อาจใช้ตรวจสอบสารละลายน้ำตาลฐาน เหล็กที่เตรียมขึ้นเองได้และสามารถวิเคราะห์ค่าเหล็กได้แม่นยำ เมื่อวิเคราะห์ทบทวนเหล็กในเลือดได้อย่างแม่นยำแล้ว ก็ สามารถวิเคราะห์และเตรียมสารละลายน้ำตาลฐานสีโนโกลบิน ขึ้นเพื่อใช้แทน acuglobin ได้ ดังวิธีการต่อไปนี้ นำเลือด คนบกติที่ผ่านการต้มสุกแล้ว ผสมกับสารกันเลือด เช่น EDTA หรือ sodium citrate และ ประมาณ 10 mL ปั่นให้เข้ากันด้วยความเร็ว ประมาณ 3000 รอบ ต่อ นาที เป็นเวลา 10 นาที ถูกพลาสม่า ทิ้ง ส่วนเม็ดเลือดแดง นำมาล้างด้วยน้ำเกลือ 0.9% 5 mL 3 ครั้ง ครั้งสุดท้ายคุณน้ำเกลือทิ้งให้หมด เตรียม 63% ethylene

glycol (v/v) 1 mL ทุก ๆ 1 mL ของเม็ดเลือดแดงอัดแน่น ที่เตรียมไว้ และเติม toluene 0.4 mL เที่ยงโดยแรงประมาณ 5 นาที ปิดจุกให้แน่นหนาไปเก็บในตู้เย็น 4°C ทิ้งไว้ 1 คืน วันต่อมา นำหลอดทดลองน้ำมันปั่นให้เข้ากับความเร็ว 3000 รอบ ต่อ นาที นาน 15 นาที ถูกของเหลวข้นของ toluene ทึ้งกรองของเหลวที่เหลือด้วยกระดาษกรองจนใส แบ่งใส่หลอดเล็ก ๆ ปิดจุกหนาแกบไว้ที่ 4°C จะคงสภาพนานประมาณ 1 ปี<sup>(7, 20)</sup> นำไปวิเคราะห์ปริมาณสีโนโกลบิน โดยวิธีวิเคราะห์ปริมาณเหล็ก (ข้อ 4)

## สรุป

เหล็กในสีโนโกลบินจะถูกแยกออกโดยสารละลาย ไฮโปคลอไรท์ 2.5% ซึ่งสามารถวิเคราะห์ปริมาณได้โดย น้ำยาเพอร์โรชีน แล้วคำนวณ รวมสีโนโกลบิน ต่อ เดซิลิตร สารละลายน้ำตาลฐานสีโนโกลบินและสีน้ำเงิน ใช้เป็นสารละลายน้ำตาลฐานสีโนโกลบินโดยวิธีไซยันเมธิโน-โกลบินได้ กราฟมาตรฐานที่สร้างจากวิธีวิเคราะห์เหล็กมี ความเป็นเส้นตรงถึง 23.05 gHb/dL การวิเคราะห์สีโน-โกลบินโดยวิธีนี้มีค่า day-to-day precision ที่ระดับสีโน-โกลบิน 9.60, 14.40 และ 20.37 g/dL เท่ากับ 2.25, 1.94 และ 1.32% CV ตามลำดับ ( $n=20$ ) เมื่อเบรย์นเพื่อบรร วิธีนี้ (Y) กับวิธี hemiglobincyanide (X) ซึ่งใช้ acuglobin สร้างกราฟมาตรฐานพบว่ามีความสัมพันธ์กันดังนี้  $r = 0.986$ ;  $Y = 0.99 X - 0.137$ ;  $n = 50$  ที่ระดับ Hb 7-17 g/dL การศึกษาเบรย์นเพื่อบรร ค่าวิเคราะห์เลือดตัวอย่างเดียวกัน โดยวิธีทั้งสองไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ และ ให้เห็นว่าสามารถใช้วิธีการนี้ เตรียมสารละลายน้ำตาลฐานสีโนโกลบินใช้เองได้

## อ้างอิง

1. Drabkin DL, Austin JH. Spectrophotometric studies; spectrophotometric constants for common hemoglobin derivatives in human, dog, and rabbit blood. *J Biol Chem* 1932 Nov; 98(11): 719-733
2. Kampen EJ van, Zijlstra WG. Standardization of hemoglobinometry. II. The hemoglobincyanide method. *Clin Chim Acta* 1961 Jul; 6: 538-544
3. Matsubara T, Shibata S. Evaluation of the inter-

4. International Committee for Standardization in Hematology. recommendations for haemoglobinometry in human blood. *Br J Haematol (Suppl)* 1967; 13: 71-75
5. Zijlstra WG, Kampen EG van. Standardization of hemoglobinometry. I. The extinction coefficient of hemoglobincyanide at  $E^{540}$ . *Clin Chim Acta* 1960 Sep; 5: 719-726

6. Eilers RJ. Notification of final adoption of an international method and standard solution for hemoglobinometry: Specifications for preparation of standard solution. *Am J Clin Pathol* 1967 Feb; 47(2) : 212-214
  7. Frankel S, Reitman S, Sonnenwirth AC. *Gradwohl's Clinical Laboratory Methods and Diagnosis*. Saint Louis : C.V. Mosby, 1970. 369-422
  8. Cornerty HV, Briggs AR. New method for the determination of whole blood iron and hemoglobin. *Clin Chem* 1962 Apr; 8: 151-157
  9. Zettner A, Mensch AH. The use of atomic absorption spectroscopy in hemoglobinometry. I. The determination of iron in hemoglobin. *Am J Clin Pathol* 1967 Aug; 48(2) : 225-228
  10. Rice EW. Rapid micro determination of hemoglobin iron in the whole blood and in blood samples stored on paper via improved ferric thiocyanate spectrophotometry. *J Lab Clin Med* 1968 Feb; 71 (2) : 319-323
  11. Klein B, Weber Bk, Lucas L, Foreman JA, Searcy RL. A new procedure for the determination of Hemoglobin. *Clin Chim Acta* 1969 May; 26: 77-84
  12. Vanzetti G. Stable hemoglobin compounds in concentrated solution as reference for hemoglobinometry. *Clin Chim Acta* 1969 Jan; 24: 417-421
  13. Weatherburn MW, Logan JE. The effect of freezing on the potassium ferricyanide-potassium cyanide reagent used in the cyanmethemoglobin procedure for hemoglobin determination. *Clin Chim Acta* 1964; 9: 581-584
  14. Stookey LL. Ferrozine-a new spectrophotometric reagent for iron. *Anal Chem* 1970 Jul; 42(7): 779-781
  15. International Committee for Standardization in Hematology. Proposed recommendations for measurement of serum iron in human blood. *Am J Clin Pathol* 1971 Jun; 56(6): 543-545
  16. White JM, Flashka HA. An automated procedure, with of Ferrozine, for assay of serum iron and total iron-binding capacity. *Clin Chem* 1973 Feb; 19(5): 526-528
  17. Ceriotti F, Ceriotti G. Improved direct specific determination of serum iron and total iron-binding capacity. *Clin Chem* 1980 Apr; 26(2): 327-331
  18. Rice EW, Fenner HE. Study of the ICSH proposed reference method for serum iron assay: obtaining optically clear filtrates and substitution of Ferrozine. *Clin Chim Acta* 1974 Dec; 53: 391-393
  19. สมพงษ์ จินายน. หลักการประมีนผลคุณสมบัติของเทคโนโลยีเครื่องสำอางห้องปฏิบัติการเคมีคลินิก: กรุงเทพ : โรงพิมพ์ศรีราชนารถ, 2529. 1-281
  20. Franzini C. Ethylene glycol-stabilised haemolysates as control material in haemoglobinometry. *Clin Chim Acta* 1983 Dec; 135: 175-179