

## บทความพินิจ

# อณูชีววิทยาของ G6PD ในประชากรเอเชียตะวันออกเฉียงใต้

## อิศรางค์ นุชประยูร

ภาควิชากุมารเวชศาสตร์ คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

### บทนำ

เอนไซม์กลูโคส-6-ฟอสเฟต ดีไฮโดรจีเนส (glucose-6-phosphate dehydrogenase: G6PD) เป็นเอนไซม์สำคัญในการปกป้องเม็ดเลือดแดงจากภาวะออกซิเดชัน<sup>1</sup> แม้ว่าภาวะพร่องเอนไซม์นี้จะพบบ่อยมากในประเทศไทย<sup>2,3</sup> และประชากรโลก<sup>4</sup> แต่ภาวะโลหิตจางอันเนื่องมาจากภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD กลับพบได้ไม่บ่อยนัก ผู้ที่พร่องเอนไซม์ส่วนใหญ่ไม่มีอาการหรือผลเสียต่อสุขภาพ เว้นแต่เมื่อได้รับยา อาหาร หรือสารบางอย่าง เด็กทารกแรกเกิดที่พร่องเอนไซม์มีความเสี่ยงที่จะเกิดภาวะตัวเหลืองหลังคลอดมากกว่าเด็กปกติ ซึ่งภาวะตัวเหลืองนี้ไม่เกี่ยวกับการสลายตัวของเม็ดเลือดแดง และยังไม่ทราบกลไกทำให้เด็กที่ภาวะพร่อง G6PD มีตัวเหลืองมากกว่าเด็กอื่นแน่ชัด ต่างจากโลหิตจางเฉียบพลันหลังกินถั่วปากอ้า ซึ่งผู้พร่องเอนไซม์มีการสลายตัวของเม็ดเลือดแดง

บทความนี้จะกล่าวถึงชนิดของภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD ชนิดที่พบบ่อยในประชากรเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ และแสดงให้เห็นว่าภาวะพร่องเอนไซม์นี้ไม่ได้เกิดขึ้นโดยบังเอิญ แต่เกิดจากการคัดเลือกตามธรรมชาติให้มีความชุกสูง เพราะมีประโยชน์ต่อประชากรในดินแดนแถบนี้

### เอนไซม์ G6PD และภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD

เอนไซม์กลูโคส-6-ฟอสเฟต ดีไฮโดรจีเนส มีความสำคัญในการรักษาสมาดุลปฏิกิริยาออกซิเดชัน-รีดักชันภายในเซลล์<sup>5</sup> โดยสร้างนิโคตินาไมด์แอตไดนาไมด์ไนโคตินอิกไทด์ฟอสเฟต รูบริดิวซ์ (NADPH) เพื่อเติมโปรตอนให้แก่กลูตาไธโอนที่ถูกออกซิไดซ์แล้ว (GSSG) ให้กลับมาอยู่ในรูบริดิวซ์ (GSH) ซึ่งพร้อมใช้กำจัดสารอนุมูลอิสระภายในเซลล์เม็ดเลือดแดงเป็นเซลล์ที่สัมผัสออกซิเจนมากเป็นพิเศษกว่าเซลล์อื่น จึงเสี่ยงที่จะเกิดอนุมูลอิสระในรูปสารประกอบออกซิเจน (oxygen radical) ตลอดเวลา เอนไซม์ G6PD จึงสำคัญมากต่อเซลล์เม็ดเลือดแดง<sup>1</sup>

ในสภาวะปกติเอนไซม์ G6PD ทำงานเพียงร้อยละ 2 ของศักยภาพของเอนไซม์ทั้งหมดในเม็ดเลือดแดง แต่เมื่อโคโรนินของ GSH ลดลงเพราะถูกออกซิไดซ์ เอนไซม์ G6PD จะทำงานเพิ่มขึ้นจนระดับ GSH เพิ่มขึ้นปกติ เม็ดเลือดแดงปกติจึงยังคงสภาพได้แม้ได้รับสารอนุมูลอิสระที่มาจากการติดเชื้อ หรืออาหาร และยา แต่ระดับการทำงานของเอนไซม์ G6PD (activity) จะลดลงตามอายุเม็ดเลือดแดง

ภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD มักเกิดจากการกลายพันธุ์ที่ทำให้กรดอะมิโนเปลี่ยนไปเพียงหนึ่งหรือสองตัวจาก 515 ตัว เอนไซม์ผิดปกติเหล่านี้สามารถทำงานได้ แต่ระดับการทำงานของเอนไซม์ G6PD ลดลงอย่างรวดเร็วเนื่องจากโปรตีนผิดปกติไม่เสถียร เม็ดเลือดแดงโดยเฉพาะตัวแก่จึงไวต่อสารอนุมูลอิสระ ในขณะที่เม็ดเลือดแดงตัวอ่อนยังสามารถจัดการกำจัดอนุมูลอิสระได้บ้าง

ภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD เกิดจากการกลายพันธุ์ของยีน G6PD บนโครโมโซมเอ็กซ์ ซึ่งมีรายงานกว่า 186 ชนิดทั่วโลกแล้วในปัจจุบัน<sup>6</sup> การกลายพันธุ์ที่รุนแรงจนทำให้เกิดโรคโลหิตจางเรื้อรังแบบเม็ดเลือดแดงไม่กลม (chronic non-spherocytic hemolytic anemia) ชนิดสร้างเอนไซม์ไม่เสถียรจึงแสดงอาการโลหิตจางอย่างเฉียบพลันต่อเมื่อได้รับสารก่ออนุมูลอิสระ และชนิดสร้างเอนไซม์ที่ทำงานได้เป็นปกติหรือไม่แสดงอาการใดๆ คือพบว่าเอนไซม์ G6PD ผิดปกติโดยบังเอิญ เช่น โดยการตรวจทางชีวเคมีว่าเอนไซม์มีการเปลี่ยนแปลงของกรดอะมิโนหนึ่งตำแหน่ง แต่ระดับการทำงานของเอนไซม์ปกติ

### การแบ่งชนิดการกลายพันธุ์ของยีน G6PD<sup>7</sup>

การกลายพันธุ์ของยีน G6PD สามารถแบ่งได้เป็นหลายกลุ่ม<sup>7</sup> มีความสัมพันธ์กับความผันแปรของเอนไซม์ซึ่งได้การศึกษาทางชีวเคมีและตั้งชื่อตามเมืองที่พบ และสัมพันธ์กับลักษณะอาการทางคลินิก

การกลายพันธุ์ที่ทำให้เกิดความผันแปรของเอนไซม์ประเภทที่ 1 (class I) มีความหลากหลาย คือมีรายงานมากกว่า 50 ชนิด แต่ละชนิดพบเพียงไม่กี่ครอบครัว การกลายพันธุ์อาจเปลี่ยนกรดอะมิโนในตำแหน่งที่จับกับกลูโคส-6-ฟอสเฟต หรือตำแหน่งที่จับ

ได้รับต้นฉบับ 16 กุมภาพันธ์ 2558 รับลงตีพิมพ์ 23 มีนาคม 2558

ต้องการสำเนาต้นฉบับติดต่อ ศ.น.อิศรางค์ นุชประยูร ภาควิชากุมารเวชศาสตร์ คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ถนนพระราม 4 แขวงวังใหม่ เขตปทุมวัน กรุงเทพฯ 10330 E-mail: issarangn@yahoo.com

NADPH ซึ่งทำให้ระดับการทำงานของเอนไซม์ต่ำมากจนวัดไม่ได้ ผู้ที่มีการกลายพันธุ์มักมีอาการโลหิตจางเรื้อรังแบบเม็ดเลือดแดงไม่กลม ยกตัวอย่างเช่น 'G6PD บางกอกน้อย' ซึ่งมีการกลายพันธุ์สองตำแหน่ง คือ 1376G>T และ 1502T>G ทำให้เปลี่ยนกรดอะมิโนที่ 459 และ 501<sup>8</sup>

การกลายพันธุ์ที่พบบ่อยในประชากรบางเชื้อชาติ (ethnic-specific mutations) อาจทำให้สร้างเอนไซม์ที่วัดระดับการทำงานได้ต่ำมาก คือ ร้อยละ 0-10 ของปกติ เรียกว่า ความผันแปรของเอนไซม์ประเภทที่ 2 ได้แก่ 'G6PD เวียงจันทน์' (871G>A; Val291Met)<sup>9</sup> หรือสร้างเอนไซม์ที่ยังสามารถวัดระดับการทำงานได้บ้าง (คือระหว่างร้อยละ 10-60) เรียกว่าประเภทที่ 3 ได้แก่ 'G6PD มหิดล' (487G>A; Gly163Ser)<sup>10,11</sup> ผู้ที่มีการกลายพันธุ์เหล่านี้มักไม่มีอาการ แต่อาจเกิดภาวะโลหิตจางอย่างเฉียบพลันต่อเมื่อได้รับสารก่ออนุมูลอิสระจากอาหารบางอย่าง ได้แก่ ถั่วปากอ้า เรียกกันว่า Favism<sup>12</sup> หรือจากยาบางอย่าง เช่น ไพรมาควิน ซัลฟา<sup>13</sup>

### ความชุกของภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD และการกลายพันธุ์ของยีน G6PD ในเอเชียตะวันออกเฉียงใต้

ประชากรในเอเชียตะวันออกเฉียงใต้แต่ละประเทศมีหลาย

ชาติพันธุ์ แต่ละชาติพันธุ์มีความชุกของภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD สูงถึงสูงมาก โดยมีความชุกสูงที่สุดในชายชาวเขมร (ร้อยละ 15-26)<sup>15-17</sup> ลาว (ร้อยละ 7)<sup>14</sup> ไทย (ร้อยละ 11-17)<sup>2,3,18,19</sup> ชาวจีนในเวียดนาม (ร้อยละ 1.5-5)<sup>20,21</sup> พม่า (ร้อยละ 10-22)<sup>14,22-25</sup> มอญ (ร้อยละ 12)<sup>22</sup> และกะเหรี่ยง (ร้อยละ 24)<sup>26</sup> ในประเทศที่มีประชากรหลายชาติพันธุ์ เช่น มาเลเซีย พบว่า ความชุกในชาวมาเลย์ (ร้อยละ 4.6)<sup>27,28</sup> แตกต่างจากชาวจีนโพ้นทะเล (ร้อยละ 6-7.2)<sup>29-31</sup>

การตรวจระดับดีเอ็นเอทำให้ค้นพบว่าการกลายพันธุ์ของ G6PD ที่พบบ่อยที่สุดในชาวเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ มี 2 ชนิด คือ ชนิดมหิดล (G6PD Mahidol, 487G>A) และชนิดเวียงจันทน์ (G6PD Viangchan, 871G>A) การกลายพันธุ์ชนิดเวียงจันทน์เป็น G6PD ประจำชาติพันธุ์ที่อาศัยอยู่บริเวณฝั่งตะวันออกของสุวรรณภูมิ โดยมีความชุกของอัลลีลสูงสุดในชาวเขมร<sup>15,16</sup> และลาว<sup>14</sup> และปานกลางในชาวไทยภาคกลาง<sup>2</sup> ภาคใต้<sup>19,32</sup> ชาวจีนในเวียดนาม (ร้อยละ 1.5-5),<sup>21,33</sup> และมาเลย์<sup>27,28</sup> และไม่พบเลยในชาวพม่าและมอญ<sup>14, 22-25</sup> (ตารางที่ 1) ส่วนการกลายพันธุ์ชนิดมหิดลพบความชุกของอัลลีลสูงสุดในกลุ่มชาติพันธุ์ที่อาศัยอยู่บริเวณฝั่งตะวันตกของสุวรรณภูมิคือ พม่า<sup>14,22-25</sup> มอญ<sup>22</sup> กะเหรี่ยง<sup>26</sup> และชาวไทยภาคเหนือ<sup>18</sup> พบได้บ้างในชาวไทยภาคกลาง<sup>2</sup> ภาคใต้<sup>19,32</sup>

ตารางที่ 1 แสดงความชุกของการกลายพันธุ์ของยีน G6PD ที่สำคัญในแต่ละชาติพันธุ์ในเอเชียตะวันออกเฉียงใต้

ชาติพันธุ์	การกลายพันธุ์ประจำชาติ	ความถี่ของอัลลีล	เอกสารอ้างอิง
เขมร	G6PD เวียงจันทน์ (871G>A)	0.12 - 0.21	15, 16
ลาว	G6PD เวียงจันทน์ (871G>A)	0.07	14
ไทย*, **	G6PD เวียงจันทน์ (871G>A)	0.01** - 0.06*	2*, 18**
จีน (เวียดนาม)	G6PD มหิดล (487G >A)	< 0.01* - 0.03**	
	G6PD เวียงจันทน์ (871G>A)	0.03	21,33
	G6PD แคนตัน (1376G>T)	0.02	
มาเลย์	G6PD ไก่ผิง (1388G>A)	0.01	
	G6PD เวียงจันทน์ (871G>A)	0.02	27, 28
	G6PD เมดิเตอร์เรเนียน (1376G>T)	0.01	
พม่า	G6PD มหิดล (487G>A)	< 0.01	
	G6PD มหิดล (487G>A)	0.07 - 0.14	14, 22 - 25
มอญ	G6PD มหิดล (487G>A)	0.07	22
กะเหรี่ยง	G6PD มหิดล (487G>A)	0.20	26
อัมบอย (อินโดนีเซีย)	G6PD วานัวลา (383T>C)	0.06	14, 34
จีน	G6PD แคนตัน (1376G>T)	0.01	29 - 31
(มาเลเซีย สิงคโปร์)	G6PD ไก่ผิง (1388G>A)	0.01	
	G6PD ยูเนียน (1360C>T)	< 0.01	
	G6PD เกาฮี (95A>G)	< 0.01	
	G6PD จีน-5 (1024C>T)	< 0.01	

\*ไทยภาคกลาง, \*\*ไทยภาคเหนือ

และไม่พบเลยในชาวลาว เขมร หรือเวียดนาม ส่วนการกลายพันธุ์ชนิดที่พบมากในชาวจีน<sup>29-31</sup> และอินเดีย สามารถพบบรรยายได้ในชาติพันธุ์ต่างๆ ของเอเชียตะวันออกเฉียงใต้<sup>2,14-34</sup> แสดงให้เห็นว่าการกลายพันธุ์ของยีน G6PD ในภูมิภาคนี้ส่วนหนึ่งมาจากบรรพบุรุษ (founder effect) แต่ส่วนน้อยมาจากการอพยพของคนจีนและคนอินเดีย หรือการแต่งงานระหว่างชาติพันธุ์ จึงทำให้ยีน G6PD ของประชากรในภูมิภาคนี้มีลักษณะผสมผสาน

**วิวัฒนาการของการกลายพันธุ์ชนิดเวียงจันทน์ และมหิตล**

ภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD พบได้มากในพื้นที่ที่เคยมีมาเลเรียระบาด รวมทั้งเอเชียตะวันออกเฉียงใต้<sup>35</sup> ซึ่งเกิดจากความได้เปรียบในการอยู่รอด หรือเรียกกันว่าคัดเลือกตามธรรมชาติ (natural selection) ของภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD

การศึกษาความหลากหลายของจำนวนนิวคลีโอไทด์คู่ที่ซ้ำต่อกัน (short tandem repeats, STR) บริเวณรอบยีน G6PD พบว่าผู้ที่มีการกลายพันธุ์ชนิดเวียงจันทน์มีความหลากหลายของ STR สูงมาก บ่งว่าเป็นการกลายพันธุ์ที่เกิดขึ้นในอดีตนานมาแล้ว คือหลายพันปีก่อน เมื่อเปรียบเทียบกับผู้ที่มีการกลายพันธุ์ชนิดมหิตล ซึ่งมีความหลากหลายของ STR น้อยกว่า<sup>26</sup> บ่งว่าเป็นการกลายพันธุ์ที่เพิ่งเกิดขึ้นไม่นานนัก คำนวณได้ว่าอัลลีล G6PD มหิตล น่าจะเกิดขึ้นประมาณ 1,500 ปีที่แล้ว<sup>26</sup>

การศึกษาเปรียบเทียบความหลากหลายของพหุสัญญาณของนิวคลีโอไทด์เดี่ยว (SNP) โดยรอบยีน G6PD เทียบกับตำแหน่งอื่นทั่วจีโนม ในชาวกะเหรี่ยงซึ่งอาศัยอยู่ในเขตชายแดนไทย-พม่า ซึ่งยังคงมีมาเลเรียชุกชุมพบว่า ผู้ที่มีการกลายพันธุ์ชนิดมหิตล มีความหลากหลายของ SNP โดยรอบยีน G6PD น้อยกว่าตำแหน่งอื่นทั่วจีโนมเป็นอย่างมาก แสดงว่าการกลายพันธุ์แบบมหิตลนั้นได้ถูกคัดเลือกให้อยู่รอดในประชากร ผู้ที่มีการกลายพันธุ์ล้มป่วยด้วยมาเลเรียเช่นเดียวกับ ‘คนปกติ’ แต่ความหนาแน่นของจำนวนปรลิตชนิดไวแวกซ์จะต่ำกว่า ‘คนปกติ’ แต่เมื่อป่วยด้วยมาเลเรียชนิดพัลซิปาร์ม ความหนาแน่นของจำนวนปรลิตไม่แตกต่างจาก ‘คนปกติ’ อย่างมีนัยสำคัญ ดังนั้นเราจึงสรุปได้ว่ามาเลเรียชนิดไวแวกซ์เป็นตัวคัดเลือกภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD ชนิดมหิตล<sup>26</sup>

**บทบาทของอณูชีววิทยาของ G6PD ในทางคลินิก**

ผู้ที่มีภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD ส่วนใหญ่มักไม่มีอาการ ต่อเมื่อมีเหตุที่เพิ่มออกซิเดชั่นจึงอาจเกิดอาการบ้าง สถานการณ์นี้จึงต่างจากโรคเลือดพันธุกรรมอย่าง เช่น ธาลัสซีเมีย ซึ่งการวินิจฉัยทางอณูชีววิทยามีความสำคัญยิ่งในการวางแผนป้องกันโรคในรุ่นลูกหลาน ภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD ไม่จำเป็นและไม่แนะนำให้ทำ

การตรวจก่อนคลอด การตรวจหาชนิดของการกลายพันธุ์ของ G6PD จึงไม่มีประโยชน์เท่าใดนักในทางคลินิก ผู้ที่พร่องเอนไซม์ G6PD หากติดเชื้อมาเลเรีย ก็ป่วยและควรได้รับการรักษาเต็มที่ แต่ยารักษามาเลเรียหลายชนิด เช่น ไพโรมาควิน อาจทำให้เกิดโลหิตจางเฉียบพลัน ดังนั้นจึงต้องตรวจกรองว่าพร่องเอนไซม์ G6PD หรือไม่ก่อนให้ยาต้านมาเลเรีย ปัจจุบันมีวิธีตรวจกรองภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD ที่ได้ผลรวดเร็ว<sup>36</sup> เพื่อช่วยตัดสินใจเลือกยาที่เหมาะสม สำหรับผู้ชายผลการตรวจเลือดมักชัดเจนว่าระดับการทำงานของเอนไซม์ปกติหรือพร่อง แต่ในผู้หญิงนั้นมียีนปกติทั้งคู่ ยีนผิดปกติแฝงอยู่ข้างหนึ่ง (heterozygote) หรือยีนผิดปกติทั้งคู่ (homozygote) ระดับการทำงานของเอนไซม์ของผู้หญิงที่มียีนผิดปกติแฝงนั้นมีความหลากหลาย อาจอยู่ในเกณฑ์ปกติหรือเข้าเกณฑ์พร่องเอนไซม์ก็ได้ การตรวจทางอณูชีววิทยาจะทำให้เราทราบแน่นอนว่าผู้ที่มียีนปกติ ยีนแฝง หรือผิดปกติทั้งคู่ อย่างไรก็ดี ความเสี่ยงที่จะเกิดโลหิตจางเฉียบพลันจากยานั้นไม่ได้ขึ้นกับสภาวะของยีน แต่ดูเหมือนว่าจะสัมพันธ์กับระดับการทำงานของเอนไซม์ที่ต่ำเสียมากกว่า<sup>13</sup>

นอกจากไพโรมาควินแล้ว มียาอีกจำนวนหนึ่งที่มีรายงานว่าทำให้เกิดโลหิตจางเฉียบพลันหลังกินยา การบริหารศรัทธากรรมอย่างเป็นระบบ สรุปได้ว่า มียาที่มีหลักฐานเชิงประจักษ์ว่าทำให้ผู้ที่พร่องเอนไซม์เสี่ยงที่จะเกิดโลหิตจางเฉียบพลันอีก 6 ชนิดคือ แดพโซน เมธิลีนบลู เฟนเอโซไพริดีน ไนโตรฟิวแรนโทอิน ราสบีวีริเคส และโทลูอิดีนบลู<sup>37</sup> (ตารางที่ 2) ยาทั้ง 7 ชนิดนี้ ทำให้เกิดโลหิตจางเฉียบพลันได้บ่อยในผู้ที่พร่องเอนไซม์ G6PD แต่เนื่องจากคนส่วนใหญ่ไม่ทราบว่าตัวเองพร่องเอนไซม์หรือไม่ จึงควรตรวจหาระดับการทำงานของเอนไซม์ G6PD ก่อนใช้ยาเหล่านี้ หากพบว่าพร่องเอนไซม์แต่จำเป็นต้องใช้ยาเพราะไม่มีทางเลือกอื่นที่ดีกว่า เช่น เป็นมาเลเรียไวแวกซ์ต้องกินไพโรมาควินเท่านั้นจึงจะหายขาด ก็พึงให้ยาไปและเฝ้าระวังอย่างใกล้ชิด

การรักษามาเลเรียในผู้ป่วยชาวเอเชียและพร่องเอนไซม์ G6PD (ชนิดมหิตล) ด้วยไพโรมาควิน 15 มิลลิกรัมต่อวันเป็นเวลา 14 วัน จะทำให้ฮีมาโตคริตลดลง ประมาณร้อยละ 25 ± 14 ในวันที่ 7 หลังเริ่มให้ยาระดับเลือดจะขึ้นมาเองโดยไม่ต้องหยุดยาและไม่ต้องให้เลือด<sup>38</sup> ในขณะที่การรักษาชาวแอฟริกัน ซึ่งเป็น G6PD ชนิดเมดิเตอร์เรเนียนด้วยไพโรมาควินต่อเนื้อจะเกิดโลหิตจางลงเรื่อยๆ จนต้องหยุดยาในที่สุด<sup>39</sup> ส่วนการให้ยาไพโรมาควิน 45 มิลลิกรัมเพียงครั้งเดียวในสูตรยารักษามาเลเรียชนิดพัลซิปาร์ม มักไม่ก่อเกิดโลหิตจางในผู้พร่องเอนไซม์ G6PD มากไปกว่าผู้ที่ G6PD ปกติ<sup>39</sup>

ยาหลายชนิดมีรายงานว่าสามารถก่อให้เกิดโลหิตจางเฉียบพลันในผู้ที่พร่องเอนไซม์ G6PD<sup>13</sup> บางชนิดเป็นยาที่ใช้บ่อย เช่น

**ตารางที่ 2** ยาที่อาจก่อให้เกิดโลหิตจางเฉียบพลันในผู้ที่พร่องเอนไซม์ G6PD<sup>13,37</sup>

	ยาที่ทำให้เกิดโลหิตจางเฉียบพลันได้บ่อย	ยาที่ทำให้เกิดโลหิตจางเฉียบพลันบางครั้ง
ยาด้านมาเลเรีย	Primaquine Dapsone	Chloroquine Quinine
ยาปฏิชีวนะ	Nitrofurantoin	Sulfa compounds: Co-trimoxazole (sulfamethoxazole) Sulfasalazine, Sulfadiazine Quinolones Nalidizic acid Ciprofloxacin & Ofloxacin
ยาแก้ปวด	Phenazopyridine	Acetylsalicylic acid (Aspirin) Paracetamol (Acetaminophen)
ยาอื่นๆ	Rasburicase Methylene blue Toluidine blue	Chloramphenicol Isoniazid Ascorbic acid Glibenclamide Vitamin K Isosorbide dinitrate

พาราเซตามอล ซิโปรฟล็อกซาซิน และโคไตรม็อกซาโซล แต่ก็มีรายงานโลหิตจางเฉียบพลันในผู้ที่พร่องเอนไซม์ G6PD เพียงไม่กี่ราย แสดงว่าคนที่พร่องเอนไซม์ส่วนใหญ่และได้ใช้ยานี้โดยไม่ทราบว่าเป็นตัวเองพร่องเอนไซม์ แต่ก็ไม่ได้เกิดปัญหาโลหิตจาง ดังนั้นยาเหล่านี้ (ตารางที่ 2) จึงไม่จำเป็นต้องตรวจหาภาวะพร่องเอนไซม์ก่อนใช้ยา แต่หากรู้อยู่แล้วว่าพร่องเอนไซม์ก็ควรเลี่ยงการใช้ยาเหล่านี้

### สรุป

ภาวะพร่องเอนไซม์ G6PD และภาวะกรรมพันธุ์แฝงอื่นๆ ที่พบบ่อยในประชากรแถบนี้ เช่น ธาลัสซีเมียแฝงเป็นพันธุกรรมที่ช่วยให้บรรพบุรุษของเราอยู่รอดได้จนถึงปัจจุบัน แต่เนื่องจากเรามียามาเลเรียที่มีประสิทธิภาพแล้ว เราจึงมองไม่เห็นประโยชน์ของพันธุกรรมแฝงเหล่านี้ เราจึงนำเสนอความจริงข้อนี้ให้แก่ประชาชน เพื่อให้มีทัศนคติต่อเชิงบวกโรคเลือดกรรมพันธุ์ที่พบบ่อย คลายกังวลและความรู้สึกผิดที่อาจเกิดขึ้น และช่วยกันดูแลผู้ป่วยอย่างดีที่สุด

### กิตติกรรมประกาศ

ขอขอบคุณ ดร. ซาลิส่า หลุยเจริญ ชีพสุนทร อาจารย์ภาควิชาชีวเคมี คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ที่ได้ทำวิจัยเรื่องนี้ร่วมกันมาตลอด 15 ปี ขอขอบคุณสำนักงานกองทุนสนับสนุนการวิจัย (สกว.) โครงการปริญญาเอกกาญจนาภิเษก

สกว. และกองทุนกระจกอาชาฮี ที่ได้สนับสนุนทุนวิจัย ขอขอบคุณ ดร. เยาวรีย์ กิตติถวัลย์วงศ์ คุณถาวร ร่วมศักดิ์ คุณนิตยาทองอ่อน จากหน่วยโลหิตวิทยา ภาควิชากุมารเวชศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย และผู้ร่วมวิจัยจากคณะเวชศาสตร์เขตร้อน มหาวิทยาลัยมหิดล ดร. อนวัช ศกุนตาทัย และทีมนักวิจัยสถาบันปาสเตอร์ ฝรั่งเศส และนิสิตคณะสหเวชศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ที่ได้ร่วมงานวิจัยนี้

### เอกสารอ้างอิง

- Mason PJ, Bautista JM, Gilsanz F. G6PD deficiency: the genotype-phenotype association. *Blood Reviews* 2007;21:267-83.
- Nuchprayoon I, Sanpavat S, Nuchprayoon S. Glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PD) mutations in Thailand: G6PD Viangchan (871G>A) is the most common deficiency variant in the Thai population. *Hum Mutat* 2002;19:185. doi: 10.1002/humu.9010.
- Tanphaichitr VS, Pung-amritt P, Yodthong S, Soongswang J, Mahasandana C, Suvatte V. Glucose-6-phosphate dehydrogenase deficiency in the newborn: its prevalence and relation to neonatal jaundice. *Southeast Asian J Trop Med Public Health* 1995;26(Suppl 1):137-41.
- Nkhoma ET, Poole C, Vannappagari V, Hall SA, Beutler E. The global prevalence of glucose-6-phosphate dehydrogenase deficiency: a systematic review and meta-analysis. *Blood Cells Mol Dis* 2009;42:267-78.

5. Cappellini MD, Fiorelli G. Glucose-6-phosphate dehydrogenase deficiency. *Lancet* 2008;371(9606):64-74.
6. Manucci A, Moradkhani K, Hwang MJ, Zuppi C, Giardina B, Capoluongo E. Glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PD) mutations database: Review of the "old" and update of the new mutations. *Blood Cells Mol Dis* 2012;48:154-65.
7. WHO Working Group. "Glucose-6-phosphate dehydrogenase deficiency". *Bulletin of the World Health Organization* 1989;67(6):601-11.
8. Tanphaichitr VS, Hirono A, Pung-amritt P, Treesucon A, Wanachiwanawin W. Chronic nonspherocytic hemolytic anemia due to glucose-6-phosphate dehydrogenase deficiency: report of two families with novel mutations causing G6PD Bangkok and G6PD Bangkok Noi. *Ann Hematol* 2011;90:769-75.
9. Poon MC, Hall K, Scott CW, Prchal JT. G6PD Viangchan: a new glucose-6-phosphate dehydrogenase variant from Laos. *Hum Genet* 1988;78:98-9.
10. Panich V, Sungnate T, Wasi P, Na-nakorn S. G6PD Mahidol - the most common glucose-6-phosphate dehydrogenase variant in Thailand. *J Med Assoc Thai* 1975;55:576-85.
11. Vulliamy TJ, Wanachiwanawin W, Mason PJ, Luzzatto L. G6PD Mahidol - the most common deficient variant in South East Asia is caused by a (163) glycine →serine mutation. *Nucleic Acids Res* 1989;17:5868. doi: 10.1093/nar/17.14.5868.
12. Laosombat V, Sattayasevana B, Chotsampancharoen T, Wongchanchailert M. Glucose-6-phosphate-6-phosphate dehydrogenase variants associated with favism in Thai children. *Int J Hematol* 2006;83:139-43.
13. Luzzatto L, Seneca E. G6PD deficiency: a classic example of pharmacogenetics with ongoing clinical implications. *Br J Haematol* 2014;164:469-80.
14. Iwai K, Hirono A, Matsuoka H, Kawamoto F, Horie T, Lin K, et al. Distribution of glucose-6-phosphate dehydrogenase mutations in Southeast Asia. *Hum Genet* 2001;108:445-9.
15. Matsuoka H, Nguon C, Kanbe T, Jalloh A, Sato H, Yoshida S, et al. Glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PD) mutations in Cambodia: G6PD Viangchan (871G>A) is the most common variant in the Cambodian population. *J Hum Genet* 2005;50:468-72.
16. Louicharoen C, Nuchprayoon I. G6PD Viangchan (871G>A) is the most common G6PD deficient variant in the Cambodian population. *J Hum Genet* 2005;50:448-52.
17. Kim S, Nguon C, Guillard B, Duong S, Chy S, Sum S, et al. Performance of the CareStart™ G6PD deficiency screening test, a point-of-care diagnostic for primaquine therapy screening. *PLoS One* 2011;6:e28357. doi: 10.1371/journal.pone.0028357.
18. Charoenkwan P, Tantiprabha W, Sirichotiyakul S, Phusua A, Sanguansemsri T. Prevalence and molecular characterization of glucose-6-phosphate dehydrogenase deficiency in northern Thailand. *Southeast Asian J Trop Med Public Health* 2014;45:187-93.
19. Ninokata A, Kimura R, Samakkarn U, Settheetham-Ishida W, Ishida T. Coexistence of five G6PD variants indicates ethnic complexity of Phuket islanders, Southern Thailand. *J Hum Genet* 2006;51:424-8.
20. O'Riordan S, Hien TT, Miles K, Allen A, Quyen NN, Hung NQ, et al. Large scale screening for haemoglobin disorders in southern Vietnam: implications for avoidance and management. *Br J Haematol* 2010;150:359-64.
21. Matsuoka H, Thuan DT, van Thien H, Kanbe T, Jalloh A, Hirai M, et al. Seven different glucose-6-phosphate dehydrogenase variants including a new variant distributed in Lam Dong Province in southern Vietnam. *Acta Med Okayama* 2007;61:213-9.
22. Nuchprayoon I, Louicharoen C, Charoenwej W. Glucose-6-phosphate dehydrogenase mutations in Mon and Burmese of southern Myanmar. *J Hum Genet* 2008;53:48-54.
23. Phompradit P, Kuesap J, Chaijaroenkul W, Rueangweerayut R, Hongkaew Y, Yamnuan R, et al. Prevalence and distribution of glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PD) variants in Thai and Burmese populations in malaria endemic areas of Thailand. *Malar J* 2011;15:368. doi: 10.1186/1475-2875-10-368.
24. Matsuoka H, Wang J, Hirai M, Arai M, Yoshida S, Kobayashi T, et al. Glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PD) mutations in Myanmar: G6PD Mahidol (487G>A) is the most common variant in the Myanmar population. *J Hum Genet* 2004;49:544-7.
25. Than AM, Harano T, Harano K, Myint AA, Ogino T, Okada S. High incidence of 3-thalassemia, hemoglobin E, and glucose-6-phosphate dehydrogenase deficiency in populations of malaria endemic southern Shan State, Myanmar. *Int J Hematol* 2005;82:119-23.
26. Louicharoen C, Patin E, Paul R, Nuchprayoon I, Witoonpanich B, Peerapittayamongkol C, et al. Positively selected G6PD-Mahidol mutation reduces Plasmodium vivax density in Southeast Asians. *Science* 2009;326(5959):1546-9.
27. Yusoff NM, Shirakawa T, Nishiyama K, Ee CK, Isa MN, Matsuo M. G6PD Viangchan and G6PD Mediterranean are the main variants in G6PD deficiency in the Malay population of Malaysia. *Southeast Asian J Trop Med Public Health* 2003;34(Suppl 3):135-7.
28. Ainoon O, Yu YH, Muhriz ALA, Boo NY, Cheong SK, Hamidah NH. Glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PD) variants in Malaysian Malays. *Hum Mutat* 2003;21:101.
29. Ainoon O, Joyce J, Boo NY, Cheong SK, Zainal ZA, Hamidah NH. Glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PD) variants in Malaysian Chinese. *Hum Mutat* 1999;14:352. doi: 10.1002/(SICI)1098-1004(199910)14:4.
30. Saha S, Saha N, Tay JS, Jeyaseelan K, Basair JB, Chew SE. Molecular characterization of red cell glucose-6-phosphate dehydrogenase deficiency in Singapore Chinese. *Am J Hematol* 1994;47:273-7.
31. Chiu DT, Zuo L, Chao L, Chen E, Louie E, Lubin B, et al. Molecular characterization of glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PD) deficiency in patients of Chinese descent and identification of new base substitutions in the human G6PD gene. *Blood* 1993;81:2150-4.

32. Laosombat V, Sattayasevana B, Janejindamai W, Viprakasit V, Shirakawa T, Nishiyama K, et al. Molecular heterogeneity of glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PD) variants in the south of Thailand and identification of a novel variant (G6PD Songklanagarind). *Blood Cells Mol Dis* 2005;34:191-6.
33. Hue NT, Charlieu JP, Chau TT, Day N, Farrar JJ, Hien TT, et al. Glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PD) mutations and haemoglobinuria syndrome in the Vietnamese population. *Malar J* 2009;8:152. doi: 10.1186/1475-2875-8-152.
34. Kawamoto F, Matsuoka H, Kanbe T, Tantular IS, Pusarawati S, Kerong HI, et al. Further investigations of glucose-6-phosphatede hydrogenase variants in Flores Island, eastern Indonesia. *J Hum Genet* 2006;51:952-7.
35. Howes RE, Piel FB, Patil AP, Nyangiri OA, Gething PW, Dewi M, et al. G6PD deficiency prevalence and estimates of affected populations in malaria endemic countries: geostatistical model-based map. *PLoS Medicine* 2012;9:e1001339. doi:10.1371/journal.pmed.1001339.
36. Domingo GJ, Satyagraha AW, Anvikar A, Baird K, Bancone G, Bansil P, et al. G6PD testing in support of treatment and elimination of malaria: recommendations for evaluation of G6PD tests. *Malar J* 2014;12:391. doi: 10.1186/1475-2875-12-391.
37. Youngster I, Arcavi L, Schechmaster R, Akayzen Y, Popliski H, Shimonov J, et al. Medications and glucose-6-phosphate dehydrogenase deficiency: an evidence-based review. *Drug Saf* 2010;33:713-26.
38. Buchachart K, Krudsood S, Singhasivanon P, Treeprasertsuk S, Phophak N, Srivilairit S, et al. Effect of primaquine standard dose (15 mg/day for 14 days) in the treatment of vivax malaria patients in Thailand. *Southeast Asian J Trop Med Public Health* 2001;32:720-6.
39. Ashley EA, Recht J, White NJ. Primaquine: the risks and the benefits. *Malar J* 2014;13:418. doi:10.1186/1475-2875-13-418.