

บทความพินิจวิชา

Transfusion-Associated Graft-Versus-Host Disease

จรรยา เอื้อวรากุล

สาขาวิชาโลหิตวิทยา ภาควิชาอายุรศาสตร์ คณะแพทยศาสตร์ศิริราชพยาบาล มหาวิทยาลัยมหิดล กรุงเทพมหานคร 10700

วัตถุประสงค์

1. มีความรู้ความเข้าใจเกี่ยวกับพยาธิกำเนิดและกลไกการเกิด TA-GVHD ซึ่งเป็นภาวะแทรกซ้อนที่รุนแรงตามหลังการเลือด
2. รู้จักข้อบ่งชี้ในการป้องกันภาวะ TA-GVHD และเลือกวิธีป้องกันที่เหมาะสม

Transfusion-associated graft-versus-host disease (TA-GVHD) เป็นภาวะแทรกซ้อนจากการให้ส่วนประกอบของเลือด แม้จะเกิดได้ไม่บ่อยแต่ผู้ป่วยส่วนใหญ่จะเสียชีวิต¹ การเกิดปฏิกิริยาระหว่างเซลล์ผู้ให้ (graft) กับร่างกายผู้รับ (host) ที่เรียกว่า graft versus host disease นั้นได้มีรายงานมาตั้งแต่ปี 1959 เมื่อเริ่มมีการปลูกถ่ายไขกระดูกในสัตว์และมนุษย์ โดยพบว่าภาวะแทรกซ้อนดังกล่าวเกิดจากการที่เม็ดเลือดขาวชนิด T lymphocyte ที่มีอยู่ในไขกระดูกหรือเลือดของผู้ให้ เข้าไปทำปฏิกิริยาต่อต้านเซลล์ในร่างกายของผู้รับที่มี HLA antigen ที่แตกต่างจากผู้ให้ โดยแอนติเจนของร่างกายผู้รับถูก T lymphocyte ของผู้ให้ มองว่าเป็นแอนติเจนแปลกปลอม (foreign antigen) ทำให้ผู้รับไขกระดูกเกิดอาการไข้ ผื่น ท้องเสีย และความผิดปกติของหน้าที่การทำงานของตับ ภาวะดังกล่าวเรียกว่า bone marrow transplantation-associated GVHD (BMTA-GVHD) พบได้บ่อยถึง ร้อยละ 50 ในการปลูกถ่ายไขกระดูกหรือเซลล์ต้นกำเนิดเม็ดเลือด²

สำหรับ TA-GVHD นั้นเริ่มมีรายงานในระยะเวลา 50 ปีที่ผ่านมา โดยรายงานที่พบบ่อยในช่วงแรกๆ มักเป็นกลุ่มผู้ป่วยที่มีภาวะภูมิคุ้มกันบกพร่องที่ได้รับส่วนประกอบของเลือด แต่จริงๆ แล้วผู้ป่วยที่มีภูมิคุ้มกันปกติก็สามารถเกิดภาวะแทรกซ้อนที่รุนแรงนี้ได้เช่นกัน ลักษณะที่สำคัญของ TA-GVHD ที่ใช้แยกจาก BMTA-GVHD คือการเกิดภาวะไขกระดูกล้มเหลว (marrow aplasia) ภายใน 8-10 วันหลังได้ส่วนประกอบของเลือด ผู้ป่วยมักเสียชีวิตในเวลาอันสั้น การวินิจฉัย TA-GVHD ทำได้ยาก แพทย์ไม่ค่อยตระหนักถึง ทำให้ผู้ป่วยมักไม่ได้รับการวินิจฉัย ทั้งนี้เนื่องจากอาการของ TA-GVHD อาจคล้ายคลึงกับกลุ่มอาการอื่นๆ เช่น viral infection หรือ drug reaction ในบทความนี้จะกล่าวโดยสังเขปถึงประวัติการค้นพบโรค ระบาดวิทยาและปัจจัยเสี่ยง พยาธิสภาพและกลไกการเกิดโรค อาการทางคลินิก การวินิจฉัย และการรักษา และที่สำคัญที่สุด คือ การป้องกันไม่ให้เกิดภาวะนี้ขึ้น

ประวัติการค้นพบโรค³⁷

ในปี 1916 Murphy ได้รายงานการทดลองฉีดเซลล์จากม้ามหรือไขกระดูกไก่ให้ตัวอ่อนของไก่ พบว่าไก่เกิด

ได้รับต้นฉบับ 1 กันยายน 2545 และให้ตีพิมพ์ 15 กันยายน 2545

ต้องการสำเนาต้นฉบับติดต่อ พญ.จรรยา เอื้อวรากุล สาขาวิชาโลหิตวิทยา ภาควิชาอายุรศาสตร์ คณะแพทยศาสตร์ศิริราชพยาบาล มหาวิทยาลัยมหิดล เขตบางกอกน้อย กรุงเทพฯ 10700

มีม้ามโตและมีตุ่มขึ้นกระจายไปทั่วตัว ต่อมา Simonsen ได้ทำการทดลองได้ผลแบบเดียวกัน เขาได้ตั้งสมมุติฐานว่า อาการดังกล่าวเป็นผลจากการที่เซลล์เิกที่เข้าไป ทำปฏิกิริยาต่อต้านเิกตัวที่ได้รับเซลล์ (graft-versus-host disease)³ ในขณะเดียวกัน Billingham และ Brent ได้พบอาการที่คล้ายคลึงกันในหนูอายุน้อยๆ ที่ได้รับการฉีด ม้ามหรือไขกระดูกของหนูตัวอื่น⁴ โดยหนูจะเกิดอาการ ท้องเสีย มีผื่นขึ้นทั่วตัว น้ำหนักลด ผอมลงเรื่อยๆ จนเสียชีวิตในที่สุด เขาเรียกอาการนี้ว่า "Runt disease" ต่อมา Mathe⁵ ในปี 1960 ได้รายงานอาการเช่นเดียวกันในคนที่ได้รับการปลูกถ่ายไขกระดูก โดยเขาเรียกอาการนี้ว่า "Secondary syndrome" เนื่องจากผู้ป่วยเกิดอาการหลังได้รับการปลูกถ่ายไขกระดูกสำเร็จแล้ว⁵

ในปี 1955 Shimoda ได้รายงานผู้ป่วยในประเทศ ญี่ปุ่น 12 รายที่เกิดผื่นร่วมกับมีไข้สูง ภายใน 6-13 วัน หลังผ่าตัด⁶ โดยผู้ป่วยครึ่งหนึ่งเสียชีวิต และที่เหลือรอดชีวิตจากการให้สเตียรอยด์และยาปฏิชีวนะ ผู้ป่วยทุกรายได้เลือดใหม่ๆ (fresh blood) ก่อนและหลังผ่าตัด เขาเรียกอาการนี้ว่า "Post-operative erythroderma (POE)" ในปี 1965 ได้มีรายงานผู้ป่วยเด็กที่เป็น congenital immunodeficiency 2 รายที่ได้รับการฉีดวัคซีนไข้ทรพิษแล้วเกิด severe progressive vaccinia necrosum โดยเด็ก 1 รายได้ fresh leucocyte-rich plasma และอีกรายได้ exchange transfusion โดย fresh whole blood จากผู้ที่เพิ่งได้รับการฉีดวัคซีน เด็กทั้งสองรายเสียชีวิตหลังจากมี skin rash, hepatomegaly และ pancytopenia จากรายงานดังกล่าวได้นำไปสู่การสรุปว่าการได้รับส่วนประกอบของเลือดอาจทำให้เกิด GVHD ได้ โดยในปี 1984 Aoki ได้สรุปว่า POE เป็นภาวะเดียวกันกับ TA-GVHD⁷

ระบาดวิทยาและปัจจัยเสี่ยง⁸⁻¹³

การบอกอุบัติการณ์ของ TA-GVHD ในประชากรเป็นเรื่องค่อนข้างยากเนื่องจากแพทย์มักไม่สงสัยภาวะนี้

ทำให้อาจไม่ได้อุบัติการณ์ที่แท้จริง การศึกษาส่วนใหญ่เป็น retrospective study เฉพาะในประชากรบางกลุ่มที่มีปัจจัยเสี่ยง ตารางที่ 1 แสดงกลุ่มผู้ป่วยที่ได้มีรายงานการเกิด TA-GVHD ในรอบ 50 ปีที่ผ่านมา ซึ่งมีทั้งกลุ่มที่มีภูมิคุ้มกันปกติและบกพร่อง

ปัจจัยเสี่ยงในการเกิด TA-GVHD ได้แก่

1. ส่วนประกอบของเลือด ได้แก่ cellular blood product ทุกอย่าง เช่น red cells, platelet และ granulocyte concentrates อย่างไรก็ตามแม้กระทั่ง fresh plasma ก็มีผู้รายงานว่า T-cells ปนอยู่และทำให้เกิด TA-GVHD ได้¹

วิธีการเลือกใช้ส่วนประกอบของเลือดอาจมีความสำคัญต่อการเกิด TA-GVHD เช่นกัน ในประเทศญี่ปุ่น ศัลยแพทย์ผ่าตัดหัวใจนิยมให้เลือดใหม่ (fresh blood) อายุน้อยกว่า 24 ชั่วโมง และไม่ได้แช่ตู้เย็น โดยเฉพาะอย่างยิ่งจากญาติ (directed donation) แก่ผู้ป่วยที่ได้รับการตัดต่อเส้นเลือดหัวใจ¹⁴ ในขณะที่ในสหรัฐอเมริกา พบว่ามีการให้ directed donation น้อย (< ร้อยละ 2) จากการศึกษาในญี่ปุ่นพบว่า ร้อยละ 62 ของ TA-GVHD เกิดในผู้ป่วยที่ได้รับ fresh blood ที่อายุน้อยกว่า 72 ชั่วโมง ในขณะที่เดียวกันก็มีรายงานจากสหรัฐอเมริกาเช่นกันว่า ร้อยละ 90 ของ TA-GVHD เกิดในผู้ป่วยที่ได้รับเลือดที่อายุน้อยกว่า 4 วัน¹⁵ ดังนั้นการให้เลือดใหม่ๆ อาจเป็นปัจจัยเสี่ยงที่สำคัญในการเกิด TA-GVHD มีผู้ตั้งสมมุติฐานว่าการเก็บเลือดไว้นานๆ อาจมีผลต่อเซลล์เม็ดเลือดขาวที่ปะปนอยู่ในถุงเลือด ทำให้เกิด TA-GVHD ลดลง การศึกษาโดย Mincheff ในปี 1998 พบว่าหลัง 2 สัปดาห์ เม็ดเลือดขาวจะเกิดการตายโดย apoptosis และไม่มีการตอบสนองในการทำ mixed leucocyte culture (MLC)¹⁶ การศึกษาโดย Chang และคณะในปี 2000 ก็ได้ผลเช่นกันโดยพบว่า หลัง 3 วันเซลล์จะตอบสนองต่อการทำ MLC น้อยลง และภายใน 5 วันจะไม่ตอบสนองต่อการกระตุ้นทั้ง phytohaemagglutinin (PHA) และ MLC¹⁷ อย่างไรก็ตามก็ยังมีรายงาน

ตารางที่ 1 กลุ่มผู้ป่วยที่มีรายงานการเกิด TA-GVHD^{8,13}

Immunodeficient patients

Severe combined immunodeficiency syndrome
 Thymic hypoplasia
 Wiskott-Aldrich syndrome
 Lenier's disease
 5' nucleotidase deficiency

Fetuses/Newborns/Pre-term babies

Intrauterine transfusion, directed donation, exchange transfusion
 Hemolytic disease of the newborn
 Neonatal immune thrombocytopenia

Patients with hematologic and malignant diseases

Lymphoma: Hodgkin or non-Hodgkin lymphoma
 Acute leukemia
 Chronic lymphocytic leukemia ± fludarabine therapy
 Aplastic anemia
 Solid tumors, e.g. neuroblastoma, glioblastoma, lung carcinoma, rhabdomyosarcoma, bladder carcinoma
 Autologous bone marrow transplantation: germ cell tumor

Immunocompetent patients

Pregnancy
 Cardiac surgery
 Vascular surgery
 Abdominal and gastrointestinal surgery
 Liver and pancreas transplantation

ประปรายถึงการเกิด TA-GVHD จากเลือดที่เก็บไว้้นานกว่า 7 วัน

สำหรับการให้เลือดที่อายุน้อยกว่า 5 วัน หรือ granulocyte transfusion ที่อายุน้อยกว่า 24 ชั่วโมง ก็ทำให้เกิด TA-GVHD เช่นกัน โดยเฉพาะอย่างยิ่งใน granulocyte transfusion จะมี lymphocyte จำนวนมากรวมอยู่ด้วย และมักนำไปใช้ในผู้ป่วยที่มีภูมิคุ้มกันต่ำ เช่น ในผู้ป่วยที่มีภาวะ neutropenia การเกิด TA-

GVHD จากการให้ granulocyte transfusion มีรายงานมาตั้งแต่ช่วงปี 1970-1980 ที่มีการนิยมใช้ granulocyte transfusion ทั้งจากคนปกติที่เป็นญาติและไม่ใชญาติ¹⁸

2. ชนิดของผู้ป่วย ได้มีการแบ่งอัตราเสี่ยงของผู้ที่จะเกิด TA-GVHD เป็น 2 กลุ่ม คือเสี่ยงมาก และเสี่ยงเพิ่มขึ้นเล็กน้อย ดังตารางที่ 2 ทั้งนี้อาศัยข้อมูลตามที่มีการรายงานอุบัติการณ์ของการเกิด TA-GVHD ในประชากร

ตารางที่ 2 การแบ่งกลุ่มผู้ป่วยตามโอกาสเสี่ยงในการเกิด TA-GVHD²⁰

Significantly increased risk

Congenital immunodeficiency syndromes
 Bone marrow transplantation
 Allogeneic and autologous
 Transfusions from blood relatives
 Intrauterine transfusions
 HLA-matched platelet transfusions
 Hodgkin's disease
 Patients treated with purine analogue drugs

Minimally increased risk

Acute leukaemia
 Non-Hodgkin's lymphoma
 Solid tumours treated with intensive chemotherapy or radiotherapy
 Exchange transfusions
 Pre-term infants
 Solid organ transplant recipients
 Perceived but no reported increased risk
 Healthy newborns
 Patients with AIDS

กลุ่มโรคอื่นๆ Juji และคณะในปี 1989¹⁹ ได้ศึกษาอุบัติการณ์ของ TA-GVHD ในผู้ป่วยที่ผ่าตัดหัวใจจาก 340 โรงพยาบาลในญี่ปุ่นระหว่างปี 1981-1986 พบว่า มี TA-GVHD เกิดขึ้น 96 รายจากผู้เข้าผ่าตัดทั้งหมด 60,000 ราย หรือเท่ากับ 1 ใน 658 ราย สำหรับในผู้ป่วยโรคมะเร็งทางโลหิต มีผู้ประเมิอุบัติการณ์ไว้ที่ร้อยละ 0.1-1.0

3. ชนิดของผู้ให้ อุบัติการณ์ของ TA-GVHD พบว่าสูงสุดในประเทศญี่ปุ่น ในปี 1996 Ohto และ Anderson ได้รวบรวมรายงานผู้ป่วยที่มีภูมิคุ้มกันปกติทั้งหมด 122 ราย²¹ เพื่อหาปัจจัยที่เกี่ยวข้อง สามารถแบ่งผู้ป่วยออกเป็นสามกลุ่ม คือ กลุ่มที่ 1 เป็นผู้ป่วยที่ได้รับการผ่าตัดหัวใจ 56 ราย กลุ่มที่ 2 เป็นผู้ป่วยที่มี solid tumor

และได้รับการผ่าตัด 39 ราย กลุ่มที่ 3 เป็นกลุ่มอื่นๆ ที่ได้รับส่วนประกอบของเลือด เช่น มีภาวะ sepsis, fracture, trauma, cholecystitis 25 ราย ในทั้งสามกลุ่มเวลาที่ใช้ก่อนมีอาการ (onset) หรือผลการรักษา (outcome) ไม่แตกต่างกัน โดยมีผู้ป่วยเพียงสองรายเท่านั้นที่รอดชีวิต โดยอยู่ในกลุ่มที่สาม ในผู้ป่วย 30 รายที่ได้ตรวจ HLA typing พบว่าผู้ให้และผู้รับมี shared haplotype โดย 28 รายพบว่าผู้ให้เป็นผู้ให้ HLA-homozygous และชนิดที่พบบ่อยสุดในการเกิด TA-GVHD คือ A24B52 ซึ่งก็เป็น haplotype ที่พบได้บ่อยในประชากรญี่ปุ่นทั่วไป โอกาสที่จะได้ homozygous donor ในประชากรญี่ปุ่นทั่วไป เท่ากับ 1 ใน 874 ซึ่งโอกาสจะยิ่งสูงขึ้นเป็น 8-30 เท่าถ้าได้เลือดจากญาติพี่น้อง²² สำหรับใน

ประเทศสหรัฐอเมริกาพบว่า โอกาสที่จะได้ homozygous donor ในประชากรอเมริกาทั่วไป เท่ากับ 1 ใน 7,174 และจากพี่น้องเท่ากับ 1 ใน 475

จากการคำนวณ พบว่าอัตราเสี่ยงในการเกิด TA-GVHD จากการรับส่วนประกอบของเลือดจากประชากรทั่วไป²³ มีดังนี้

- 1 ใน 17,700-39,000 ในคนอเมริกันผิวขาว
- 1 ใน 6,900-48,500 ในคนเยอรมัน
- 1 ใน 1,160-7,900 ในคนญี่ปุ่น

ถ้าได้เลือดจากญาติพี่น้อง อัตราดังกล่าวจะเพิ่มเป็น 21 เท่าในคนขาว 18 เท่าในคนเยอรมัน และ 11 เท่าในคนญี่ปุ่น

กลไกการเกิด GVHD²³

ปัจจัยที่สำคัญในการเกิด GVHD โดยทั่วไปมีสามอย่าง ได้แก่ 1) graft ต้องมีเซลล์ที่เป็น immunologically competent cells, 2) host ต้องมีแอนติเจนที่ไม่มีใน graft และ 3) host ต้องไม่สามารถสร้างปฏิกิริยาทางภูมิคุ้มกัน (immunological reaction) ต่อต้าน graft

ในการเกิด TA-GVHD พบว่าปัจจัยสองข้อแรกมักครบ แต่ปัจจัยสุดท้ายจะไม่แน่นอน เนื่องจากมีรายงานการเกิด TA-GVHD ทั้งในผู้ป่วยภูมิคุ้มกันบกพร่องและภูมิคุ้มกันปกติที่ได้รับเลือดตั้งได้กล่าวข้างต้น การให้ส่วนประกอบของเลือดโดยทั่วไป จะไม่มีการตรวจว่ามี HLA match หรือไม่ระหว่างผู้ให้กับผู้รับ มีแต่การตรวจหมู่เลือด ABO, Rh ว่าเข้ากันหรือไม่ ดังนั้นในทางปฏิบัติ การให้เลือดจึงมักจะเป็น HLA-incompatible blood transfusion อยู่แล้ว ในส่วนของเลือดที่ทำให้ทุกครั้งย่อมมี donor T-cells ปนอยู่เสมอ สามารถทำให้เกิด GVHD ได้ ถ้าหากภูมิคุ้มกันของผู้รับปกติ ย่อมสามารถที่จะต่อต้าน (reject) เซลล์ที่ใส่เข้าไปได้ ในทางตรงข้ามถ้าผู้รับเลือดมีภูมิคุ้มกันที่อ่อนแอ ไม่ว่าจะป็นแต่กำเนิดหรือจากการเป็นโรคอะไรบางอย่าง รวมทั้งอาจได้รับยาเคมีบำบัดหรือการฉายแสง ผู้รับจะไม่สามารถต่อสู้กับ immuno-

competent donor T-cells ได้ จึงทำให้เกิดปฏิกิริยา TA-GVHD ขึ้นในผู้ป่วยนั้นๆ

สำหรับการเกิด TA-GVHD ในผู้ป่วยภูมิคุ้มกันปกติ นั้น เชื่อว่าเกิดจากการที่ผู้ให้ที่เป็น HLA-homozygous donor เกิดมี HLA antigen ส่วนหนึ่งที่เหมือน (shared haplotype) กับผู้รับซึ่งเป็น HLA-heterozygous host ทำให้ผู้รับไม่คิดว่าเซลล์ของผู้ให้เป็นเซลล์แปลกปลอม จึงไม่ต่อต้าน ในทางตรงข้าม donor T-cells จะเห็น HLA haplotype อีกข้างที่เหลือของผู้รับว่าแตกต่างจากผู้ให้ จึงกระตุ้นให้เกิด TA-GVHD ขึ้น ตัวอย่างที่มีรายงานบ่อยๆ มักจากประเทศญี่ปุ่นและอิสราเอล โดยเป็นการได้เลือดจากญาติพี่น้อง²⁴⁻²⁵

กระบวนการเกิด acute GVHD ตามหลัง BMT² โดยทั่วไป แบ่งได้เป็นสามระยะ คือ

1. ระยะที่เริ่มมีการทำลายเนื้อเยื่อผู้รับจาก conditioning regimen (ยาเคมีบำบัดหรือรังสีรักษา) ซึ่งให้ก่อนปลูกถ่ายไขกระดูก ผลที่ตามมาคือ ทำให้เกิดการสร้างและปล่อย inflammatory cytokines ออกมา
2. ระยะที่มีการกระตุ้น T-cells (afferent phase) ประกอบด้วยการนำแอนติเจนเสนอให้ T-cells ให้กลายเป็น activated T-cells ตามมาด้วยการเจริญแบ่งตัวของ activated T-cells เป็น cytolytic T-cells หรือเซลล์ที่ปล่อย cytokines
3. ระยะที่มีการแสดงการต่อต้าน (efferent phase) ประกอบด้วยการปล่อย inflammatory cytokines ไปต่อต้านผู้รับโดยตรงหรือผ่านการรวมพลของเซลล์อื่นๆ เช่น natural killer cells, macrophages หรือ T-cells ทำให้เกิดการตายของเซลล์เยื่อเยื่อของผู้รับ

จากการตรวจแอนติเจนบน T-cells และ B-cells ในผู้ป่วยที่เกิด TA-GVHD พบว่ามีการเปลี่ยน HLA antigen ไปเหมือนของผู้ให้ ประมาณ 2 สัปดาห์หลังได้รับเลือด โดยพบว่ามี T-cell activation และ proliferation อย่างชัดเจน²⁶ ซึ่งยืนยันว่ามีกระบวนการ GVHD เกิดขึ้น ขั้นตอนการเกิด TA-GVHD เชื่อว่า

เหมือนกับที่เกิดขึ้นใน acute GVHD หลังการปลูกถ่ายไขกระดูก ยกเว้นในระยะที่ 1 ในผู้ป่วย TA-GVHD อาจมีปัจจัยร่วมที่แตกต่างกันไปของผู้ป่วยแต่ละราย

พยาธิสภาพและการตรวจค้นทางห้องปฏิบัติการ²⁷

การวินิจฉัย TA-GVHD อาศัยอาการทางคลินิก และประวัติ (clinical diagnosis) ร่วมกับการตรวจทางห้องปฏิบัติการ (laboratory diagnosis) โดยทั่วไปจะพบ leucopenia, pancytopenia และความผิดปกติของ liver function tests อาจแบ่งพยาธิสภาพของ TA-GVHD ออกเป็น 3 ระบบหลักๆ ได้แก่

1. ผิวหนัง ถ้าทำการตัดชิ้นเนื้อไปตรวจ จะพบพยาธิสภาพที่สำคัญ²⁸ คือ

- Epidermal basal cell vacuolization (grade I)
- Mononuclear cell infiltration ใน epidermis และ degeneration ของ epidermal basal layer (grade II)
- Bulla formation (grade III)
- Ulceration of the skin (grade IV)

ที่พบบ่อย ได้แก่ grade I และ II skin GVHD

2. ตับ ปฏิกิริยาทางอิมมูนที่สำคัญ คือ ปฏิกิริยาต่อ small interlobular และ marginal bile ducts โดยจะเกิด degeneration และ eosinophilic necrosis ของ small bile ducts และมี periportal mononuclear (lymphocytic) infiltration ร่วมกับ hepatocellular and cholangiolar cholestasis²

3. ไขกระดูก จะเป็น hypocellular marrow หรือ aplastic marrow โดยมี lymphocytic/histiocytic infiltration และอาจมี hemophagocytosis²⁹

การตรวจอื่นๆ ได้แก่ การตรวจ HLA typing ของผู้ป่วย ว่ามีการเปลี่ยนแปลงไปจากเดิมหรือไม่ โดยควรเปรียบเทียบกับชนิดของ HLA จากเลือดผู้ให้ และควรตรวจว่ามีเซลล์ของผู้ให้หรือ donor DNA ในเลือดผู้ป่วย

หรือในพยาธิสภาพต่างๆ ของ GVHD เช่น จากผิวหนัง เป็นต้น การตรวจหาเซลล์ผู้ให้ อาจทำได้หลายวิธี เช่น การตรวจโครโมโซม การทำ RFLP หรือ VNTR และ human microsatellite markers³⁰⁻³¹

ในกรณีที่ผู้ป่วยมี pancytopenia อาจทำให้ไม่มีเซลล์ที่จะใช้ทำ HLA typing จากเลือดได้ จำเป็นต้องใช้เซลล์หรือเนื้อเยื่ออื่นในร่างกาย เช่น ผม ผิวหนัง เล็บ เพื่อตรวจ host DNA แทน³² ในกรณีที่ตรวจไม่ได้จริงๆ อาจใช้การตรวจญาติพี่น้องแทนและเทียบเอาว่าผู้ป่วยควรจะเป็นแบบใด

ในปี 1995 ได้มีการศึกษาว่า เมื่อให้เลือดเข้าไปแล้ว ต้องใช้เวลานานเท่าใดกว่าจะกำจัดเม็ดเลือดขาวของผู้ให้ที่ปนเข้าไปในร่างกายผู้รับที่มีภูมิคุ้มกันปกติ พบว่า ภายใน 2 วันแรกสามารถกำจัดเซลล์เม็ดเลือดขาวส่วนใหญ่ของผู้ให้ได้ หลังจากนั้นในวันที่ 3-5 จะมีจำนวนเซลล์ผู้ให้เพิ่มขึ้น และในวันที่ 5-7 ร่างกายจะมีการกำจัดอีกครั้งจนเซลล์เม็ดเลือดขาวของผู้ให้หมดไป³³ ถ้าผู้รับเลือดมีภูมิคุ้มกันอ่อนแอ ก็จะไม่สามารถทำลายเซลล์ผู้ให้ได้ และเกิด TA-GVHD ตามมา

อาการทางคลินิก^{2,20}

ลักษณะอาการของ TA-GVHD จะคล้ายคลึงกับ BMTA-GVHD โดยอาการที่เหมือนกัน คือ ไข้ ผื่น หงุดหงิด และ ความผิดปกติทางตับ แต่มีข้อแตกต่างดังตารางที่ 3

ข้อแตกต่างที่สำคัญ ได้แก่ ระยะเวลาที่เริ่มมีอาการภาวะ bone marrow hypoplasia และการดำเนินโรคใน TA-GVHD อาการจะเริ่มเร็ว โดยจะเริ่มด้วยไข้สูงกว่า 38°C มักเริ่มภายใน 10 วันหลังได้ส่วนประกอบของเลือด แต่มีช่วงในการเกิดได้ตั้งแต่ 2 วันถึง 50 วัน หลังจากนั้นจะเกิดผื่นซึ่งเป็น erythematous maculopapular eruption เริ่มที่ลำตัวก่อน แล้วไปที่แขนขา รวมทั้งฝ่ามือและเท้า อาการผื่นอาจเป็นน้อยๆ หรือเป็นมากจนเกิด generalized erythroderma และ bullous formation

ตารางที่ 3 ความแตกต่างระหว่าง BMTA-GVHD และ TA-GVHD²

	BMTA-GVHD	TA-GVHD
Skin rash	+	+
GI involvement	+	+
Liver pathology	Obstructive	Hepatocellular/obstructive
Liver test		
Enzymes	+/-	increased
Alkaline phosphatases	increased	+/-
Bilirubin	increased	increased
Bone marrow hypoplasia/aplasia	-	+
Pancytopenia	+/-	+
Time of onset	20-100 days (gradual)	2-50 days (abrupt)
Response to therapy	60-70%	rare
Mortality rate	10-15%	90-100%
Occurrence	50%	< 1%

ได้ ผื่นใน TA-GVHD ไม่แตกต่างจากใน BMTA-GVHD

อาการทางตับที่พบบ่อย คือ hepatocellular/obstructive jaundice ที่มี bilirubin และ alkaline phosphatase ขึ้นสูง และมักมี abnormal liver enzymes แต่จะไม่สูงเท่าในภาวะตับอักเสบทั่วไป

อาการทางระบบทางเดินอาหารมีได้ตั้งแต่ คลื่นไส้ อาเจียน เบื่ออาหาร จนถึงท้องเสีย มีถ่ายวันละปริมาณมากๆ อาจเป็นน้ำหรือมีเลือดปน

อาการทางเลือดและไขกระดูก มักเกิดตามหลังอาการอื่น โดยเฉลี่ยจะเกิดภายใน 16 วัน³³ โดยจะมี leukopenia และ pancytopenia ซึ่งนำไปสู่การติดเชื้อที่รุนแรง และเป็นสาเหตุของการเสียชีวิตมักภายใน 3 สัปดาห์หลังเริ่มมีเม็ดเลือดขาวต่ำ อัตราตายสูงกว่า ร้อยละ 90³⁴

ในเด็กแรกเกิด เวลาที่ใช้ในการเกิดอาการจะช้ากว่าในผู้ใหญ่ จากการศึกษาลูกแรกเกิดที่มีอาการ TA-GVHD 27 รายในประเทศญี่ปุ่น³⁵ พบว่า 8 รายได้ exchange transfusion จากญาติ 2 รายได้ส่วนประกอบของเลือด

ระหว่างผ่าตัด โดยใช้จะเริ่มขึ้นใน 28 วันหลังได้รับส่วนประกอบของเลือด (ซึ่งช้ากว่าในผู้ใหญ่) และตามมาด้วยผื่น และในที่สุดคือ leukopenia ซึ่งจะพบประมาณ 43 วันหลังได้เลือด เด็กทั้งหมดเสียชีวิต เฉลี่ยในเวลา 51 วัน แม้จะได้รับการรักษาเต็มที่ สาเหตุการตายที่สำคัญคือการติดเชื้อ ปัจจัยเสี่ยงที่สำคัญที่สุดในการเกิด TA-GVHD คือการได้รับ fresh blood ที่อายุน้อยกว่า 72 ชั่วโมง และ 22 รายได้รับเลือดจากญาติ การวินิจฉัยในเด็กแรกเกิดเชื่อว่าอาจจะล่าช้ากว่าในผู้ใหญ่ เนื่องจากเด็กแรกเกิดต้องอยู่ในตู้อบทำให้อาจมีอุณหภูมิร่างกายสูงและมีผิวแดงๆ ทำให้อาจวินิจฉัยผื่นจาก TA-GVHD ได้ยาก

การรักษา³⁶

มักไม่ได้ผล ผู้ป่วยไม่ค่อยตอบสนองต่อการให้สเตียรอยด์ cyclosporine หรือ anti-thymocyte globulin อย่างไรก็ตามมีรายงานผู้ป่วยที่รอดชีวิตหลังได้ cyclosporine และ anti-CD3 monoclonal antibody หรือ OKT3 หรือ antithymocyte globulin ร่วมกับสเตียรอยด์

รอยด์³⁶ ยาอื่นๆ ที่มีการทดลองใช้ ได้แก่ Nafmostat mesilate³⁷ และ chloroquine ซึ่งเป็น serine protease inhibitor ที่ใช้ยับยั้ง cytotoxic T-cells หรือ daclizumab ซึ่งเป็น humanized anti-interleukin-2 receptor alpha chain antibody³⁸ ที่ใช้ได้ผลใน steroid-resistant acute GVHD

การป้องกัน

เป็นสิ่งสำคัญที่สุดใน TA-GVHD ขั้นตอนที่สำคัญได้แก่

1. การเลือกหาผู้ป่วยที่มีปัจจัยเสี่ยง ดังตารางที่ 1-2
2. การยับยั้งการกระตุ้นหรือการแบ่งตัวของ donor T-cells

Irradiation³⁹ จะสามารถยับยั้งการแบ่งตัวของ donor T-cells แต่ต้องเลือกขนาดที่เหมาะสมที่ไม่มีผลเสียต่อการทำงานของเม็ดเลือดแดง เกร็ดเลือด หรือเม็ดเลือดขาวชนิดอื่น ขนาดที่แนะนำในสหรัฐอเมริกา คือ 2,500 cGy⁴⁰ ส่วนในญี่ปุ่น แนะนำให้ใช้ระหว่าง 1,500-5,000 cGy⁴¹ อย่างไรก็ตามได้มีการศึกษาพบว่า irradiated red cells ถ้าเก็บไว้นานๆ จะมีผนังเซลล์ที่เปลี่ยนไป มีการรั่วของโปรตีนซีรัมและอีโมโกลบิน⁴² ดังนั้นจึงไม่แนะนำให้เก็บ irradiated red cells นานเกิน 28 วัน ในเด็กแรกเกิดหรือการทำ intrauterine transfusion แนะนำให้ฉายแสงแล้วใช้ทันที ไม่ให้เก็บไว้ ส่วนประกอบของเลือดที่ฉายแสงแล้วต้องมีการติดตามที่สามารถเปลี่ยนสีเมื่อถูกฉายแสงแล้วให้ชัดเจน จากการศึกษา พบว่า ยังสามารถเกิด TA-GVHD ได้หลังฉายแสง โดยพบ 2 รายที่ 2,000 cGy และ 1 รายที่ 1,500 cGy ซึ่งอาจเป็นไปได้ว่าเกิดจากการฉายแสงที่ไม่ถูกต้อง⁴³

ข้อบ่งชี้ในการฉายแสงแตกต่างกันไประหว่างประเทศ สำหรับ AABB ของประเทศสหรัฐอเมริกา ปี 1999⁴⁴ และ BCSH Blood Transfusion Task Force ของประเทศอังกฤษ ปี 1996⁴⁵ แนะนำให้ฉายแสงในผู้ป่วยทุก

รายที่มีอัตราเสี่ยง (ตามแต่ธนาคารเลือดของแต่ละสถาบัน จะกำหนด) intrauterine transfusion, directed donation จากญาติหรือผู้ที่มี HLA เข้ากัน ในประเทศญี่ปุ่น จะมีข้อบ่งชี้ที่เพิ่มขึ้น ได้แก่ ผู้ป่วยที่ต้องผ่าตัดหัวใจ และผ่าตัดมะเร็ง fresh blood ที่อายุน้อยกว่า 72 ชั่วโมง ผู้ป่วยอายุมากกว่า 65 ปี ผู้ป่วยที่มี massive bleeding หรือ severe trauma นอกจากนี้ยังแนะนำให้ได้รับเลือดจากญาติพี่น้อง ผลจากการฉายแสงส่วนประกอบของเลือด ทำให้ในปี 2000-2001 ไม่พบผู้ป่วย TA-GVHD อีกเลยในประเทศญี่ปุ่น

Leucocyte depletion การกรองเม็ดเลือดขาว สามารถลดจำนวน T-cells แต่ยังมีเซลล์ที่หลงเหลืออยู่ซึ่งยังสามารถแบ่งตัวจำนวนมากพอที่จะทำให้เกิด TA-GVHD ได้ ดังนั้นจึงจำเป็นต้องใช้ร่วมกับการฉายแสง⁴⁶

Pathogen inactivation ได้แก่ การใช้แสงในการฆ่าเชื้อโรคในเซลล์ โดยเฉพาะอย่างยิ่งใน lymphocyte และ monocyte โดยใช้ psoralen S59 ร่วมกับ ultraviolet A light หรือ photoactive phenothiazine dyes พบว่าสามารถทำให้ T-cells หยุดแบ่งตัวได้ด้วย⁴⁷ ทำให้ไม่เกิด TA-GVHD แถมยังฆ่าเชื้อโรคได้ด้วยทั้งแบคทีเรียและไวรัส จึงอาจได้ประโยชน์หลายอย่างในกระบวนการเดียวกัน

สรุป

การรักษา TA-GVHD ที่ดีที่สุด คือการป้องกันไม่ให้เกิดภาวะนี้ ในปัจจุบันการป้องกันที่เป็นที่ยอมรับกันในทุกประเทศ คือการฉายแสงส่วนประกอบของเลือดก่อนนำมาให้ผู้ป่วย อย่างไรก็ตาม มีความพยายามที่จะหาวิธีใหม่ๆ มาใช้ในสถานที่ที่ไม่สามารถฉายแสงได้ แต่ผลยังไม่ค่อยดี คงต้องรอการศึกษาต่อไป บทบาทของบุคลากรทางการแพทย์ทั่วไป ที่สำคัญคือ ต้องตระหนักถึงปัจจัยเสี่ยงในการเกิดภาวะแทรกซ้อนนี้ และทราบข้อบ่งชี้ที่เหมาะสมในการป้องกัน

เอกสารอ้างอิง

1. Anderson KC, Weinstein HJ. Transfusion-associated graft-versus-host disease. *N Engl J Med* 1990;323:315-21.
2. Ferrara JLM, Antin JH. The pathophysiology of graft-versus-host disease. In: *Hematopoietic Cell Transplantation*. ED Thomas, KG Blume, SJ Forman, eds. Oxford, UK: Blackwell Science 1999:305-15.
3. Greenbaum BH. Transfusion-associated graft-versus-host disease: historical perspectives, incidence, and current use of irradiated blood products. *J Clin Oncol* 1991;9:1889-902.
4. Billingham RE. *The Biology of Graft-versus-Host Reactions*. New York: Academic Press, 1966:21-78.
5. Mathe' G, Bernard J, Schwarzenberg L. New trials with homologous bone marrow grafts after total irradiation in children with acute leukemia in remission. The problem of the secondary syndrome in man. *Paris: Revues Hematologique*, 1960;15,115-61.
6. Shimoda T. On postoperative erythroderma. (In Japanese). *Geka*, 1955;17:487-92.
7. Aoki Y, Nakamura H, Sakakibara Y. Probable graft-versus- host reaction following massive blood transfusion in an aged patient with postoperative aortic aneurysm: a case report. *Nippon Naika Gakkai Zasshi* 1984;73:1209-16.
8. Anderson K. Transfusion-associated graft-versus-host disease. In: Ferrara JLM, Deeg Joachim H, Burakoff SJ, eds. *Graft-vs-Host Disease*, 2nd edition, revised and expanded. New York: Marcel Dekker 1997;587-606.
9. Kessinger A, Armitage JO, Klassen LW, Landmark JD, Hayes JM, Larsen AE, Purtilo DT. Graft versus host disease following transfusion of normal blood products to patients with malignancies. *J Surg Oncol*, 1987;36, 206-9.
10. Otsuka S, Kunieda K, Hirose M, Takeuchi H, Mizutani Y, Nagaya M, Sato G, Kasuya S, Matsutomo K, Noma A, Saji S. Fatal erythroderma (suspected graft-versus-host disease) after cholecystectomy. Retrospective analysis. *Transfusion*, 1989;29:544-8.
11. Spitzer TR, Cahill R, Cottler FM, Treat J, Sacher R, Deeg HJ. Transfusion-induced graft-versus-host disease in patients with malignant lymphoma. A case report and review of the literature. *Cancer* 1990;66: 2346-9.
12. von Fliedner VE, Higby DJ, Kim U. Graft-versus-host reaction following blood product transfusion. *Am J Med* 1982;72:951-61.
13. Haga Y, Soma Y, Kawada K, Misumi T, Inoue T, Ikeda Y. Two cases of postoperative erythroderma. *Keio J Med* 1989;38:177-83.
14. Ohto H, Yasuda H, Noguchi M, Abe R. Risk of transfusion-associated graft-versus-host disease as a result of directed donations from relatives. *Transfusion* 1992;32:691-3.
15. Petz LD, Calhoun L, Yam P, Cecka M, Schiller G, Faitlowicz AR, Herron R, Sayah D, Wallace RB, Beldegrun A. Transfusion-associated graft-versus-host disease in immunocompetent patients: report of a fatal case associated with transfusion of blood from a second-degree relative, and a survey of predisposing factors. *Transfusion* 1993;33:742-50.
16. Mincheff M. Changes in donor leukocytes during blood storage. Implications on post-transfusion immunomodulation and transfusion-associated GVHD. *Vox Sanguinis* 1998;74:189-200.
17. Chang H, Voralia M, Bali M, Sher GD, Branch DR. Irreversible loss of donor blood leucocyte activation may explain a paucity of transfusion-associated graft-versus-host disease from stored blood. *British J Haematology* 2000;111:146-56.
18. Ford JM, Cullen MH, Lucey JJ, Tobias JS, Lister TA. Fatal graft-versus-host disease following transfusion of granulocytes from normal donors. *Lancet* 1976;1167-9.
19. Juji T, Takahashi K, Shibata Y, Ide H, Sakakibara T, Ino T, Mori S. Post-transfusion graft-versus-host disease in immunocompetent patients after cardiac surgery in Japan (letter). *N Engl J Med* 1989;321:56.
20. Orlin JB, Ellis MH. Transfusion-associated graft-versus-host disease. *Curr Opin Hematol* 1997;4:442-8.
21. Ohto H, Anderson KC. Survey of transfusion-associated graft-versus-host disease in immunocompetent

- recipients. *Transf Med Review* 1996;10:31-43.
22. Yasuura K, Okamoto H, Matsuura A. Transfusion-associated graft-versus-host disease with transfusion practice in cardiac surgery. *J Cardiovasc Surg (Torino)* 2000;41:377-80.
 23. Wagner FF, Flegel WA. Transfusion-associated graft-versus-host disease: risk due to homozygous HLA haplotypes. *Transfusion* 1995;35:284-91.
 24. Ito K, Fujita M, Norioka M, Yoshida H, Arai S, Tanaka J, Tobe T, Kakuyama M, Maruya E, Saji H. Postoperative erythroderma with change of HLA phenotypes from heterozygotes to homozygotes: a report of two cases. *European J Haematology* 1991;46:217-22.
 25. Benson K, Marks AR, Marshall MJ, Goldstein JD. Fatal graft-versus-host disease associated with transfusions of HLA-matched, HLA-homozygous platelets from unrelated donors. *Transfusion* 1994;34:432-7.
 26. Nishimura M, Uchida S, Mitsunaga S, Yahagi Y, Nakajima K, Tadokoro K, Juji T. Characterization of T-cell clones derived from peripheral blood lymphocytes of a patient with transfusion-associated graft-versus-host disease: Fas-mediated killing by CD4+ and CD8+ cytotoxic T-cell clones and tumor necrosis factor beta production by CD4+ T-cell clones. *Blood* 1997;89:1440-5.
 27. Brubaker DB. Transfusion-associated graft-versus-host disease. *Human Pathology* 1986;17:1085-8.
 28. Hentschel R, Broecker EB, Kolde G. Intact survival with transfusion-associated graft-versus-host disease proved by human leukocyte antigen typing of lymphocytes in skin biopsy specimens. *J Pediatrics* 1995;126:61-4.
 29. Sale GE, Shulman HM, Hackman RC. Pathology of hematopoietic cell transplantation. In: *Hematopoietic Cell Transplantation*. ED Thomas, KG Blume, SJ Forman, eds. Oxford, UK: Blackwell Science 1999:248-63.
 30. Drobyski W, Thibodeau S, Truitt RL, Baxter-Lowe LA, Gorski J, Jenkins R, Gottschall J, Ash RC. Third-party-mediated graft rejection and graft-versus-host disease after T-cell depleted bone marrow transplantation, as demonstrated by hypervariable DNA probes and HLA-DR polymorphism. *Blood* 1989;74:2285-94.
 31. Hayakawa S, Chishima F, Sakata H, Fujii K, Ohtani K, Kurashina K, Hayakawa J, Suzuki K, Nakabayashi H, Esumi M, Nemoto N, Sakurai I, Satoh K. A rapid molecular diagnosis of posttransfusion graft-versus-host disease by polymerase chain reaction. *Transfusion* 1993;33:413-7.
 32. Kunstmann E, Bocker T, Roewer L, Sauer H, Mempel W, Epplen JT. Diagnosis of transfusion-associated graft-versus-host disease by genetic fingerprinting and polymerase chain reaction. *Transfusion* 1992;32:766-70.
 33. Lee TH, Donegan E, Slichter S, Busch MP. Transient increase in circulating donor leukocytes after allogeneic transfusions in immunocompetent recipients compatible with donor cell proliferation. *Blood* 1995;85:1207-14.
 34. Douglas SD, Fudenberg HH. Graft-versus-host reaction in Wiskott-Aldrich syndrome: antemortem diagnosis of human GVH in an immunologic deficiency disease. *Vox Sanguinis* 1969;16:172-8.
 35. Ohto H, Anderson KC. Post-transfusion graft-versus-host disease in Japanese newborns. *Transfusion* 1996a;36:117-23.
 36. Prince M, Szer J, van der Weyden MB, Pedersen JS, Holdsworth RF, Whyte G. Transfusion associated graft-versus-host disease after cardiac surgery: response to antithymocyte-globulin and corticosteroid therapy. *Australian and New Zealand J Med* 1991;21:43-6.
 37. Ryo R, Saigo K, Hashimoto M, Kohsaki M, Yasufuku M, Watanabe N, Okada M, Tadokoro K, Juji T. Treatment of post-transfusion graft-versus-host disease with nafmostat mesilate, a serine protease inhibitor. *Vox Sanguinis* 1999;76:241-6.
 38. Przepiorka D, Kernan NA, Ippoliti C, Papadopoulos EB, Giralt S, Khouri I, Lu JG, Gajewski J, Durett A, Cleary K, Champlin R, Andersson BS, Light S. Daclizumab, a humanized anti-interleukin-2 receptor alpha chain antibody, for treatment of acute graft-versus-host disease. *Blood* 2000;95:83-9.
 39. Luban NL. Prevention of transfusion-associated graft-versus-host disease by inactivation of T cells in

- platelet components. *Semin Hematol* 2001;4(Suppl 11):34-45.
40. Funkhouser AW, Vogelsang G, Zehnbauer B, Tunnesen WW, Beschoner WE, Sanders M, Graeber JE, Goodnough LT, Johnston MF, Ramsey G, Sayers MH, Eisenstadt RS, Anderson KC, Rutman RC, Silberstein LE. Guidelines for transfusion support in patients undergoing coronary artery bypass grafting. *Transfusion Practices Committee of the American Association of Blood Banks. Annals of Thoracic Surgery* 1990; 50:675-83.
 41. Asai T, Inaba S, Ohto H, Osada K, Suzuki G, Takahashi K, Tadokoro K, Minami M. Guidelines for irradiation of blood and blood components to prevent post-transfusion graft-vs-host disease in Japan. *Transfusion Medicine* 2000;10:312-20.
 42. Moroff G, Holme S, AuBuchon JP, Heaton WA, Sweeney JD, Friedman LI. Viability and in vitro properties of AS-1 red cells after gamma irradiation. *Transfusion* 1999;39:128-34.
 43. Lowenthal RM, Challis DR, Griffiths AE, et al. Transfusion-associated graft-versus-host disease: report of an occurrence following the administration of irradiated blood. *Transfusion* 1993;33:524-9.
 44. Menitove JE. *Standards for Blood Banks and Transfusion Services*, 19th eds. Bethesda, MD. Am Assoc Blood Banks, 1999.
 45. BCSH Blood Transfusion Task Force. Guidelines on gamma irradiation of blood components for the prevention of transfusion-associated graft-versus-host disease. *Transfusion Medicine* 1996;6:261-71.
 46. Akahoshi M, Takanashi M, Masuda M, Yamashita H, Hidano A, Hasegawa K, Kasajima T, Shimizu M, Motoji T, Oshimi K, Mizoguchi H. A case of transfusion-associated graft-versus-host disease not prevented by white cell-reduction filters. *Transfusion* 1992;32:169-72.
 47. Council of Europe Expert Committee in Blood Transfusion Study Group on Pathogen Inactivation of Labile Blood Components. Pathogen inactivation of labile blood products. *Transfusion Medicine* 2001;11:149-75.

CME Credit

จงเลือกข้อที่ถูกต้องที่สุดเพียงข้อเดียวลงในแบบส่งคำตอบ CME Credit ท้ายเล่ม

1. TA-GVHD มีรายงานครั้งแรกในผู้ป่วยประเภทใด
 - A. โรคมะเร็งทางโลหิต
 - B. โรคหัวใจ
 - C. โรคไต
 - D. โรคตับ
 - E. โรคปอด
2. TA-GVHD เกิดจากปฏิกิริยาของเซลล์ประเภทใด
 - A. Stem cells
 - B. Red cells
 - C. Neutrophil
 - D. Monocyte
 - E. T-lymphocyte
3. ข้อแตกต่างระหว่าง TA-GVHD กับ BMT-GVHD ที่สำคัญ ได้แก่
 - A. skin rash
 - B. voluminous diarrhea
 - C. abnormal LFT
 - D. pancytopenia
 - E. infection
4. อัตราตายจาก TA-GVHD เท่ากับ
 - A. 0%
 - B. < 10%
 - C. 25%
 - D. 50%
 - E. almost 100%
5. ส่วนประกอบเลือด (หรือวิธี) ต่อไปนี้ ถือว่าดีที่สุดในการป้องกัน TA-GVHD
 - A. Leukocyte-filtered blood product
 - B. Plasma exchange
 - C. Irradiated blood product
 - D. Photo-inactivation
 - E. Washed blood product