【日本血栓止血学会サイト お役立ちリンク集】

日本血栓止血学会サイトに掲載しているおすすめコンテンツのリンクをご紹介します。

- 診療ガイドライン
- ・研修医のお役立ち論文コンテンツ
- ・用語集

本編は次ページより掲載しております。

特発性血小板減少性紫斑病

山之内純*

Immune thrombocytopenia

Jun YAMANOUCHI

要約:特発性血小板減少性紫斑病(ITP)は,後天性の血小板減少症で血小板数が10万/µL以下と定義され,血小板に対する免疫的な機序が原因とされる.その詳細は①血小板特異的な自己抗体のためであり,②巨核球の成熟障害,血小板産生障害のためであり,③T細胞を介した血小板破壊のためであると考えられている.これらの病因と考えられるメカニズムが患者それぞれで複雑にからみあって,血小板減少をきたす.また,今回のテーマが「自己抗体による出血・血栓」であるため,ITPにおける血小板自己抗体の検出法についてもふれる.血小板自己抗体の主要な標的抗原は血小板膜糖蛋白であるが,ITP患者それぞれで異なり,認識される抗原によって出血症状に違いがあるとの報告がある.そのため,血小板に結合した血小板自己抗体を解析することは重要である.私たちが利用している PakAuto(GTI, Brookfield, WI) assay の成績について,primary ITPと secondary ITP それぞれで紹介する.



山之内純

1995年3月 愛媛大学医学部医学科 卒業 2003年3月 愛媛大学大学院医学系研究科 博士課程 修了 2003年6月 アメリカ合衆国Scripps研究所 研究員 2004年7月 カリフォルニア大学 サンディエゴ校 研究員 2005年11月

愛媛大学大学院医学系研究科 血液・免疫・感染症内科学

Key words: immune thrombocytopenia, platelet autoantibody, PakAuto assay

1. はじめに

特発性血小板減少性紫斑病(ITP)は、後天性の血小板減少症で血小板数が $10\, {\rm T/\mu L}$ 以下と定義され、血小板の免疫的な破壊が原因とされる 11 . 本邦における年間発症率は人口 $10\, {\rm T}$ 人当たり $1.5\sim3.3$ 人と推計されている 21 . 成人と小児のどちらにも発症し、小児に $1\, {\rm T}$ つ目のピーク、 $20\sim40$ 歳台(とくに若年女性)に $2\, {\rm T}$ つ目のピーク、高齢者に $3\, {\rm T}$ つ目のピークがある. 小児の多くは発症後 $12\, {\rm T}$ 月の間に自然寛解するが、成人ではしばしば慢性の経過をとることから、小児の 1 ITP と成人の 1 ITP では病因的に根本的な違いがあるのかもしれない 31 とも考えられている.

*責任者連絡先:

愛媛大学大学院医学系研究科血液·免疫·感染症内科学 〒791-0295 愛媛県東温市志津川

Tel: 089-960-5296, Fax: 089-960-5299 E-mail: yamanouc@m.ehime-u.ac.jp

2. ITP の病名と分類

基礎疾患や薬剤などの明らかな原因がなく. 血小 板の破壊が亢進して, 血小板減少をきたす疾患を, 特発性血小板減少性紫斑病という病名で呼んでい る. しかし、その病態は血小板に対する自己抗体に よる免疫的機序での血小板破壊の亢進と巨核球の成 熟障害、血小板産生障害であるという理解が進んで きたことから、欧米では特発性(idiopathic)よりも免 疫性(immune)もしくは自己免疫性(autoimmune)と いう表現が用いられてきた^{4,5)}. さらに、本邦におい ても 2009 年に ITP に関する用語や治療効果判定を 標準化する目的で編成された国際作業部会(International Working Group: IWG) からの発表を受け、immune thrombocytopenia との呼び名の理解は進んでい る. その内容としては、血小板減少をきたしうる明 らかな原因や疾患は存在しないという意味で idiopathic の代わりに primary を用い、また、紫斑が認め られない症例も多く存在することから purpura の表 現を病名から削除し、ITPという略語は広く用いられているため ITP の略語は残して、primary immune thrombocytopenia という病名を用いることを IWG は提唱した¹⁾.

さらに、ITPの罹病期間による分類として、従来、発症から6カ月以内に改善するITPを急性ITP、6カ月以上持続するものを慢性ITPと呼んできたが、発症時には6カ月以内に改善するかどうかを予測することは不可能であり、また、とくに小児においては発症後12カ月の間に自然寛解する例も多いことから、急性ITPという表現は用いず、診断されてから3カ月以内の症例を「新規発症(newly diagnosed) ITP」、診断されてから3~12カ月の間、血小板減少が持続する症例を「持続性(persistent) ITP」、12カ月以上血小板減少が持続する症例を「慢性(chronic) ITP」と分類するとされた。

その他、ITPの成因による分類として、従来のITPに当たる血小板減少をきたしうる基礎疾患や薬剤などの明らかな原因がない場合を「primary ITP」と呼び、一方、基礎疾患や薬剤に起因する免疫性血小板減少症を「secondary ITP」と呼ぶとされた。全身性エリテマトーデスや関節リウマチなどの自己免疫疾患、HIV感染症、H. pylori 感染や免疫不全症候群の一部が secondary ITP の原因と考えられている。なお、成人 ITP の多く、80%以上が primary ITP である⁶.

ちなみに、ITPの重症度による分類としては、ITPの重症度(軽症 mild, 中等症 moderate, 重症 severe)は血小板数によって判断されることが多かったが、重症 severe との表現は、あくまで臨床的に重要な出血を伴う場合に限定すべきであると考えられた。そのため、重症 severe とは治療が必要な出血症状を呈する場合、もしくは新たな出血症状のために治療の追加が必要となる場合を意味する。

3. ITP の病態生理

Primary ITP は後天性の免疫疾患であり、血小板減少の原因は①血小板特異的な自己抗体のためであり、②巨核球の成熟障害、血小板産生障害のためであり 8 、③ T 細胞を介した血小板破壊のためである 9 と考えられている。これらの病因のメカニズムが患者それぞれで複雑にからみあって、血小板減少

をきたす.

血小板の寿命は健常人において $8\sim10$ 日であるが, ITP 患者では血小板の寿命は正常の 1/10 以下に短縮している 10 .

1) 血小板特異的な自己抗体

血小板自己抗体の標的抗原については、1982年 van Leeuwen らが 42 例の ITP 患者の血小板より自己 抗体を解離し解析したところ、35 例において血小 板自己抗体は健常人の血小板と結合するが、血小板 無力症患者の血小板とは結合しないことを示した13). 血小板無力症では血小板膜糖蛋白(Glycoprotein: GP) IIb/IIIa が欠損していることから、この GPIIb/ IIIa が血小板自己抗体の主要な標的抗原であること を示唆する結果であった. その後, 血小板表面には GPIIb/IIIa だけではなく、種々の血小板膜糖蛋白 (GPIa/IIa, GPIc/IIa, GPIb/IX, GPV, GPVI など)が 存在することが明らかにされ14),これらの血小板膜 糖蛋白も標的抗原であることが報告されている15). その後、どの血小板膜糖蛋白が標的抗原であるかを 検出する方法として,標的抗原をモノクローナル抗 体で捕捉しELISAで検出する MAIPA 法(monoclonal antibody specific immobilization of platelet antigen) 16) ? MACE 法 (modified antigen capture ELISA) 17) などが開 発された. これらの方法により, ITP の血小板自己 抗体は主として GPIIb/IIIa あるいは GPIb/IX を標的 としていることが明らかにされた¹⁸⁾. これらの抗原 は血小板と巨核球に特異的に発現している. 血小板

自己抗体が検出されるのは ITP の約 60%の症例であるが、そのうちの 68%に GPIIb/IIIa に対する抗体が、18%に GPIb/IX に対する抗体が、15%にその両方の抗体が検出されたと報告されている¹².

血小板自己抗体によって認識される抗原によって、ITP の出血症状に違いがあるとの報告がある¹²⁾.このことはマウスの実験でも確認されており、血小板クリアランスの違いのためであったり¹⁹⁾、巨核球の血小板産生を阻害する違いのためであったり²⁰⁾、血小板アポトーシスを助長する違いのためである²¹⁾と考えられている。加えて、血小板自己抗体の存在が血栓症のリスクを増加させるかもしれないとの報告もある^{22,23)}.

前述した Harrington らの結果は患者の血清(もしくは血漿)中の抗体が重要であることを示唆しているが、ITP においては血小板自己抗体の大部分が患者血小板に結合している。そのため、血清中には親和性の弱い抗体しか存在していないとも考えられる。実際、血清中の抗体よりも血小板に結合した抗体の方が検出率は高く、治療により血小板数が増加すると血小板に結合した抗体は減少するが、血清中の抗体はほとんど変化しないとの報告がある「ワークではない。これらの結果からは血清中の抗体よりも回じではない。これらの結果からは血清中の抗体よりも血小板に結合した抗体の方がITP の病態と関連しており、血小板破壊に主要な役割を果たしていると考えられる。そのため、血小板に結合した血小板自己抗体を解析することが重要であると考える。

ITPでは血小板に血小板自己抗体が結合しており、自己抗体が結合した血小板は脾臓などの網内系でマクロファージなどに存在する免疫グロブリンのFc部分に対する受容体を介して捕捉され、破壊され、その結果として血小板減少をきたす。また、血小板膜糖蛋白 GPIIb/IIIa や GPIb/IX などの標的抗原は抗原提示細胞であるマクロファージによりプロセッシングを受け、その HLA 上に表出され、抗体産生を誘導する。このように ITP では、脾臓が主な血小板破壊部位であるとともに、血小板自己抗体産生部位である⁴.

従来から ITP の治療は、これらの病態に即して、 網内系における血小板貪食の抑制および血小板自己 抗体産生の抑制を目的に副腎皮質ステロイドホルモンを中心とした免疫抑制薬,血小板が貪食される場所の除去を主な目的とした脾摘,血小板を破壊する細胞の働きを抑えるとともに,血小板自己抗体を減らすことを目的とした大量γグロブリン療法が行われている.

2) 巨核球の成熟・血小板産生障害

血小板産生の低下は多くのITP 患者で観察される. ITP 患者の骨髄では血小板を豊富に持つ成熟巨核球の比率が減少し、未熟な巨核球の比率が増加している. また、巨核球の成熟障害があることが形態的に観察される. これは、血小板自己抗体が血小板だけではなく骨髄中の巨核球にも作用することで、巨核球の成熟障害をきたし、血小板産生を抑制していることが明らかにされている²⁴⁾. 確かに、血小板回転率を解析すると、76%のITP 患者では血小板の回転率は亢進しておらず正常~低下している²⁵⁾. また、ITP 患者の血清を加えた細胞培養では、異常なアポトーシスや巨核球増殖の障害が観察される^{26,27)}. その上、ITP 患者での血清(血漿)TPO レベルはごくわずかに上昇しているのみである²⁸⁾.

この、ITP 患者では血小板が減少しているにもかかわらず、血清(血漿)TPO 濃度の上昇がみられない点に注目して開発されたのが、血小板増加作用を発揮しうるTPO 受容体作動薬である。2010年には経口TPO 受容体作動薬としてエルトロンボパグが、2011年には注射薬のTPO 受容体作動薬としてロミプロスチムが本邦でも承認され、現在、臨床の現場で難治性ITP 患者に大きな福音をもたらしている。

3) T細胞を介した血小板の破壊

血小板自己抗体を持たない患者の中には,血小板を破壊に導く異常な T 細胞が存在している症例もある $^{29)}$. 細胞傷害性 CD8 陽性 T 細胞は複数例の ITP 患者で見つかっており $^{30)}$,直接血小板を破壊するとともに骨髄中にも存在して巨核球の血小板産生を抑える $^{31)}$. 加えて,ITP 患者の中には,制御性 T 細胞の減少や異常なサイトカインプロファイルが観察されることがある $^{32,33)}$.

私たちは、樹状細胞やT細胞と血小板膜糖蛋白GPIIb/IIIaの相互作用に着目し、ITP患者からGPIIbを認識するT細胞株を樹立した。そのT細胞には、ヘルパー活性を有するCD4陽性T細胞と細胞傷害

活性を有する CD8 陽性 T 細胞が存在していた.とくに, CD8 陽性 T 細胞クローンを樹立できた ITP 患者では骨髄中の巨核球増加が乏しいという特徴があったことから,このような患者では細胞傷害性 CD8 陽性 T 細胞が血小板・巨核球を標的として破壊している可能性が考えられた³⁴⁾. すなわち, ITP の発症機序として,前述した血小板自己抗体による血小板破壊機序に加えて,細胞傷害性 T 細胞による血小板破壊機序が関与していることもある.

4) その他

さらに、最近の研究では、血小板数の減少や血小 板クリアランスの助長の付加的なメカニズムとして. 肝臓での Ashwell-Morrell receptor (AMR) システムの 役割に焦点があてられている350. 通常, 長く循環し ている血小板はその表面にあるシアル酸が徐々に消 失していく³⁶⁾.シアル酸が消失した血小板はAMR によって認識され、循環から排除される. AMR によ るこのクリアランスは TPO mRNA の産生を導く³⁷⁾. シアル酸の表面発現は内在しているシアリターゼに よって制御されている38). これらの機構はウイルス 感染症治療でターゲットとして利用されている。例 えば、インフルエンザを治療する目的で開発された シアリターゼ, oseltamivir phosphate でもこの機序が 観察されるため、このシアリターゼを使って ITP に おける血小板クリアランスを解明する研究が進めら れている³⁹⁻⁴¹⁾.

4. ITP における血小板自己抗体の検出方法

今回のテーマが「自己抗体による出血・血栓」であるため、ITP における血小板自己抗体の検出法についても述べておく、病態生理の項でも述べたように、血小板自己抗体が結合する血小板膜糖蛋白を明らかにするため、標的抗原をモノクローナル抗体で捕捉し ELISA で検出する MAIPA 法や MACE 法などが開発されている。

私たちは、血小板自己抗体が結合する血小板膜糖蛋白を明らかにする目的で市販されているキット製品の PakAuto (GTI, Brookfield, WI) assay を利用している. このアッセイでは、直接血小板に結合している GPIIb/IIIa, GPIb/IX, GPIa/IIa に対する自己抗体を検出できる上に、患者の血清もしくは血漿中の自

己抗体も検出できる. Davoren らは、このアッセイ を用いて、216人の ITP 患者で 114人(53%) に血小 板に結合した自己抗体を検出できたと報告してい る⁴²⁾. そのうちの 61%で GPIIb/IIIa. GPIb/IX. GPIa/ IIa それぞれ3つの抗原に対する自己抗体を検出し、 18%は2つの抗原に対する抗体を、21%は単独の抗 原に対する抗体を検出している. 最も多く検出した のは、GPIIb/IIIa に対する自己抗体で83%であり、 次いで GPIa/IIa は 82%, GPIb/IX は 74%であった. 私たちの解析では、20人の primary ITP 患者で 16人 に血小板自己抗体を検出し、7人は3つすべての抗 原に対する抗体を、5人は2つの抗原に対する抗体 を,4人は単独の抗原に対する抗体を検出している. GPIIb/IIIa は 15 人で、GPIa/IIa は 12 人で、GPIb/IX は8人で検出している. このアッセイを用いた同様 の結果はいくつかの施設から報告されている43,44).

また、Secondary ITP における自己抗体の検出にも このアッセイは利用できる。以前、私たちは、重篤 な出血傾向を示した原発性マクログロブリン血症の 患者で PakAuto assay を用いて、患者 IgM が血小板 の GPIb/IX に結合することを証明した. 簡単にその 内容を紹介する. 症例は68歳の男性で、1週間前か ら持続する紫斑と血尿を主訴に近医を受診したとこ ろ, 汎血球減少を指摘され, 精査加療目的で当科を 紹介受診した. WBC 1,400/µL, RBC 213 万/µL, Hb 5.3 g/dL, Ht 17.4%, PLT 0.6 万/µL と汎血球減少を 認めた. IgM が 1,980 mg/dL と高値であり、蛋白電 気泳動で M 蛋白を認めた. 骨髄では、小型のリンパ 球を44%認めた.このリンパ球の表面マーカーは CD19, CD20 陽性であった. 以上より, 原発性マク ログロブリン血症と診断した. 血小板減少と血尿に 対して、血小板輸血を行ったが、血小板数の増加は 認めなかった。この患者の血小板減少は原発性マク ログロブリン血症による汎血球減少のためだけとは 考えにくく、患者 IgM が血小板に結合することで ITP の病態を起こしているのではないかと考えた. そのため、まず、健常人の洗浄血小板を作成し、患 者血清と混合した後、フローサイトメーターで IgM が正常血小板に結合することを確認した.次いで, PakAuto assay を用いて、患者 IgM がどの GP に結合 するかを検討し(図1), その後, 患者 IgM が結合し た血小板の血小板凝集能について検討した。その結

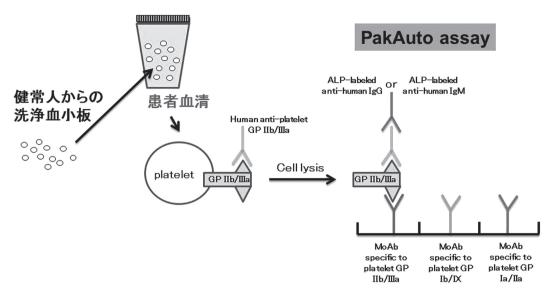


図1 患者 IgM は血小板のどの血小板膜糖蛋白に結合するか?

健常人の洗浄血小板を作製し、患者血清と混合すると、患者の血小板自己抗体は例えば GPIIb/IIIa を認識し結合する。その後、細胞溶解を行い、GPIIb/IIIa、GPIb/IX、GPIa/IIa に特異的な抗体を敷いてあるプレートに加えると、例えば自己抗体が結合した GPIIb/IIIa は GPIIb/IIIa 抗体を敷いたプレートにのみ結合する。それを ALP でラベルした二次抗体で自己抗体を認識させることで検出できる。

果、患者 IgM が血小板の GPIb/IX に結合することがわかり、そのため ITP の病態となり、血小板数が減少するとともに、血小板機能を低下させて、重篤な出血傾向をきたしたと考察した $^{45)}$. また、バンコマイシン依存性抗血小板抗体を証明した症例報告においても、PakAuto assay を用いて、この薬剤起因性の血小板自己抗体が血小板の GPIb/IX に結合したことを証明した $^{46)}$.

5. おわりに

特発性血小板減少性紫斑病の一つの病態は血小板自己抗体が関与して、血小板減少をきたしている.最近の研究では、それだけではなく、様々な機序が働いて、血小板減少をきたしていると考えられるようになってきた。今後、さらに研究がすすみ、ITPの病態が解明されるとともに、新たな治療法が開発され、ITP患者に治療の選択肢が増えることを期待する.

著者の利益相反(COI)の開示:

本論文発表内容に関連して開示すべき企業との利益

相反なし

文献

- Rodeghiero F, Stasi R, Gernsheimer T, Michel M, Provan D, Arnold DM, Bussel JB, Cines DB, Chong BH, Cooper N, Godeau B, Lechner K, Mazzucconi MG, McMillan R, Sanz MA, Imbach P, Blanchette V, Kühne T, Ruggeri M, George JN: Standardization of terminology, definitions and outcome criteria in immune thrombocytopenic purpura of adults and children: report from an international working group. Blood 113: 2386–2393, 2009.
- Kurata Y, Fujimura K, Kuwana M, Tomiyama Y, Murata M: Epidemiology of primary immune thrombocytopenia in children and adults in Japan: a population-based study and literature review. Int J Hematol 93: 329–335, 2011.
- Schulze H, Gaedicke G: Immune thrombocytopenia in children and adults: what's the same, what's different? Haematologica 96: 1739–1741, 2011.
- Cines DB, Blanchette VS: Immune thrombocytopenic purpura. N Engl J Med 346: 995–1008, 2002.
- McMillan R: The pathogenesis of chronic immune thrombocytopenic purpura. Semin Hematol 44: S3–S11, 2007.
- Cines DB, Bussel JB, Liebman HA, Luning Prak ET: The ITP syndrome: pathogenic and clinical diversity. Blood 113: 6511– 6521, 2009.
- Shulman NR, Marder VJ, Weinrach RS: Similarities between known antiplatelet antibodies and the factor responsible for thrombocytopenia in idiopathic purpura. Physiologic, sero-

- logic and isotopic studies. Ann N Y Acad Sci **124**: 499–542, 1965.
- Khodadi E, Asnafi AA, Shahrabi S, Shahjahani M, Saki N: Bone marrow niche in immune thrombocytopenia: a focus on megakaryopoiesis. Ann Hematol 95: 1765–1776, 2016.
- Olsson B, Andersson PO, Jernås M, Jacobsson S, Carlsson B, Carlsson LM, Wadenvik H: T-cell-mediated cytotoxicity toward platelets in chronic idiopathic thrombocytopenic purpura. Nat Med 9: 1123–1124, 2003.
- Todorović-Tirnanić M, Rolović Z, Obradović V, Bosnjaković
 V: Determining the lifespan of platelets labelled with 1111n oxinate—first results. Med Pregl 46 Suppl 1: 97–99, 1993.
- Harrington WJ, Minnich V, Hollingsworth JW, Moore CV: Demonstration of a thrombocytopenic factor in the blood of patients with thrombocytopenic purpura. J Lab Clin Med 38: 1–10, 1951.
- McMillan R, Wang L, Tani P: Prospective evaluation of the immunobead assay for the diagnosis of adult chronic immune thrombocytopenic purpura (ITP). J Thromb Haemost 1: 485– 491, 2003.
- 13) van Leeuwen EF, van der Ven JT, Engelfriet CP, von dem Borne AE: Specificity of autoantibodies in autoimmune thrombocytopenia. Blood 59: 23–26, 1982.
- 14) Xu XR, Carrim N, Neves MA, McKeown T, Stratton TW, Coelho RM, Lei X, Chen P, Xu J, Dai X, Li BX, Ni H: Platelets and platelet adhesion molecules: novel mechanisms of thrombosis and anti-thrombotic therapies. Thromb J 14: 29, 2016.
- 15) Metzner K, Bauer J, Ponzi H, Ujcich A, Curtis BR: Detection and identification of platelet antibodies using a sensitive multiplex assay system-platelet antibody bead array. Transfusion 57: 1724–1733, 2017.
- 16) Kiefel V, Santoso S, Weisheit M, Müeller-Eckhardt C: Monoclonal antibody—specific immobilization of platelet antigens (MAIPA): a new tool for the identification of platelet-reactive antibodies. Blood 70: 1722–1726, 1987.
- 17) Ishida F, Saji H, Maruya E, Furihata K: Human platelet-specific antigen, Siba, is associated with the molecular weight polymorphism of glycoprotein Ib alpha. Blood 78: 1722–1729, 1991
- 18) Tomiyama Y, Kosugi S: Autoantigenic epitopes on platelet glycoproteins. Int J Hematol **81**: 100–105, 2005.
- 19) Nieswandt B, Bergmeier W, Rackebrandt K, Gessner JE, Zirngibl H: Identification of critical antigen-specific mechanisms in the development of immune thrombocytopenic purpura in mice. Blood 96: 2520–2527, 2000.
- 20) Chang M, Nakagawa PA, Williams SA, Schwartz MR, Imfeld KL, Buzby JS, Nugent DJ: Immune thrombocytopenic purpura (ITP) plasma and purified ITP monoclonal autoantibodies inhibit megakaryocytopoiesis in vitro. Blood 102: 887–895, 2003.
- 21) Leytin V, Mykhaylov S, Starkey AF, Allen DJ, Lau H, Ni H, Semple JW, Lazarus AH, Freedman J: Intravenous immunoglobulin inhibits anti-glycoprotein IIb-induced platelet apoptosis in a murine model of immune thrombocytopenia. Br J Haematol 133: 78–82, 2006.
- 22) Boylan B, Chen H, Rathore V, Paddock C, Salacz M, Friedman KD, Curtis BR, Stapleton M, Newman DK, Kahn

- ML, Newman PJ: Anti-GPVI-associated ITP: an acquired platelet disorder caused by autoantibody-mediated clearance of the GPVI/FcRgamma-chain complex from the human platelet surface. Blood **104**: 1350–1355, 2004.
- 23) Sarpatwari A, Bennett D, Logie JW, Shukla A, Beach KJ, Newland AC, Sanderson S, Provan D: Thromboembolic events among adult patients with primary immune thrombocytopenia in the United Kingdom General Practice Research Database. Haematologica 95: 1167–1175, 2010.
- 24) McMillan R, Nugent D: The effect of antiplatelet autoantibodies on megakaryocytopoiesis. Int J Hematol 81: 94–99, 2005
- Louwes H, Zeinali Lathori OA, Vellenga E, de Wolf JT: Platelet kinetic studies in patients with idiopathic thrombocytopenic purpura. Am J Med 106: 430–434, 1999.
- 26) Nugent D, McMillan R, Nichol JL, Slichter SJ: Pathogenesis of chronic immune thrombocytopenia: increased platelet destruction and/or decreased platelet production. Br J Haematol 146: 585–596, 2009.
- 27) Malara A, Abbonante V, Di Buduo CA, Tozzi L, Currao M, Balduini A: The secret life of a megakaryocyte: emerging roles in bone marrow homeostasis control. Cell Mol Life Sci 72: 1517–1536, 2015.
- 28) Kurata Y, Hayashi S, Kiyoi T, Kosugi S, Kashiwagi H, Honda S, Tomiyama Y: Diagnostic value of tests for reticulated platelets, plasma glycocalicin, and thrombopoietin levels for discriminating between hyperdestructive and hypoplastic thrombocytopenia. Am J Clin Pathol 115: 656–664, 2001.
- 29) Kuwana M, Kaburaki J, Ikeda Y: Autoreactive T cells to platelet GPIIb-IIIa in immune thrombocytopenic purpura. Role in production of anti-platelet autoantibody. J Clin Invest 102: 1393–1402, 1998.
- 30) Qiu J, Liu X, Li X, Zhang X, Han P, Zhou H, Shao L, Hou Y, Min Y, Kong Z, Wang Y, Wei Y, Liu X, Ni H, Peng J, Hou M: CD8(+) T cells induce platelet clearance in the liver via platelet desialylation in immune thrombocytopenia. Sci Rep 6: 27445, 2016.
- Olsson B, Ridell B, Carlsson L, Jacobsson S, Wadenvik H: Recruitment of T cells into bone marrow of ITP patients possibly due to elevated expression of VLA-4 and CX3CR1. Blood 112: 1078–1084, 2008.
- 32) Rocha AM, Souza C, Rocha GA, de Melo FF, Clementino NC, Marino MC, Bozzi A, Silva ML, Martins Filho OA, Queiroz DM: The levels of IL-17A and of the cytokines involved in Th17 cell commitment are increased in patients with chronic immune thrombocytopenia. Haematologica 96: 1560–1564, 2011.
- Baeten DL, Kuchroo VK: How Cytokine networks fuel inflammation: Interleukin-17 and a tale of two autoimmune diseases. Nat Med 19: 824–825, 2013.
- 34) Yamanouchi J, Hato T, Tamura T, Fujita S, Yasukawa M: Identification of an epitope on glycoprotein IIb-IIIa that is recognized by HLA-DRB1*0405-restricted CD4+'superior' T cells from a patient with immune thrombocytopenic purpura. J Thromb Haemost 2: 348–350, 2004.
- 35) Hoffmeister KM: The role of lectins and glycans in platelet clearance. J Thromb Haemost **9 Suppl 1**: 35–43, 2011.

- Rumjantseva V, Hoffmeister KM: Novel and unexpected clearance mechanisms for cold platelets. Transfus Apher Sci 42: 63–70, 2010.
- 37) Hoffmeister KM, Falet H: Platelet clearance by the hepatic Ashwell-Morrell receptor: mechanisms and biological significance. Thromb Res **141 Suppl 2**: S68–72, 2016.
- 38) Jansen AJ, Josefsson EC, Rumjantseva V, Liu QP, Falet H, Bergmeier W, Cifuni SM, Sackstein R, von Andrian UH, Wagner DD, Hartwig JH, Hoffmeister KM: Desialylation accelerates platelet clearance after refrigeration and initiates GPIbα metalloproteinase-mediated cleavage in mice. Blood 119: 1263–1273, 2012.
- 39) Jansen AJ, Peng J, Zhao HG, Hou M, Ni H: Sialidase inhibition to increase platelet counts: A new treatment option for thrombocytopenia. Am J Hematol 90: E94–95, 2015.
- 40) Alioglu B, Tasar A, Ozen C, Selver B, Dallar Y: An experience of oseltamivir phosphate (tamiflu™) in a pediatric patient with chronic idiopathic thrombocytopenic purpura: a case report. Pathophysiol Haemost Thromb 37: 55–58, 2010.
- 41) Shao L, Wu Y, Zhou H, Qin P, Ni H, Peng J, Hou M: Successful treatment with oseltamivir phosphate in a patient with chronic immune thrombocytopenia positive for anti-GPIb/IX autoantibody. Platelets 26: 495–497, 2015.

- 42) Davoren A, Bussel J, Curtis BR, Moghaddam M, Aster RH, McFarland JG: Prospective evaluation of a new platelet glycoprotein (GP)-specific assay (PakAuto) in the diagnosis of autoimmune thrombocytopenia (AITP). Am J Hematol 78: 193–197, 2005.
- 43) Go RS, Johnston KL, Bruden KC: The association between platelet autoantibody specificity and response to intravenous immunoglobulin G in the treatment of patients with immune thrombocytopenia. Haematologica **92**: 283–284, 2007.
- 44) Zhou XL, Yan S, Li Q, Li P, Zhou ZP, Yang RC: [A novel diagnostic measure of platelet-specific antibody in immune thrombocytopenia]. Zhonghua Xue Ye Xue Za Zhi 33: 200–203, 2012.
- 45) Yamanouchi J, Hato T, Niiya T, Azuma T, Yasukawa M: Severe immune thrombocytopenia secondary to Waldenström's macroglobulinemia with anti-GPIb/IX monoclonal IgM antibody. Ann Hematol **93**: 711–712, 2014.
- 46) Yamanouchi J, Hato T, Shiraishi S, Takeuchi K, Yakushijin Y, Yasukawa M: Vancomycin-induced Immune Thrombocytopenia Proven by the Detection of Vancomycin-dependent Antiplatelet Antibody with Flow Cytometry. Intern Med 55: 3035–3038, 2016.