

血漿分画製剤のウイルス安全対策について

第1 通知の実施状況に係る以下の事項

- ① 通知記の3(1)前段に規定するウイルス・プロセスバリデーションの実施の有無及び実施した場合は、その結果
⇒ 日本赤十字社が製造・供給している乾燥濃縮人血液凝固第VII因子製剤「クロスエイトM」、人血清アルブミン製剤「赤十字アルブミン20」、「赤十字アルブミン25」、抗HBs人免疫グロブリン製剤「抗HBs人免疫グロブリン『日赤』」については、平成11年8月30日付厚生省医薬安全局長通知「血漿分画製剤のウイルスに対する安全性確保に関するガイドラインについて」に沿ったウイルス・プロセスバリデーションを実施している。その結果を別紙6に示した。
- ② 上記①に関する必要な書類等の整理及び保存の有無
⇒ 当該書類等は製造所のGMPに関する規定に従い、整理保存している。
- ③ 通知記の3(1)後段に規定するウイルスクリアランス指数が9未満の製剤の有無及び該当する製剤がある場合は、ウイルスの除去・不活化の工程の改善の検討状況
⇒ 日本赤十字社の血漿分画製剤のうち9以上のウイルスクリアランス指数を示すことができていない製剤は「抗HBs人免疫グロブリン『日赤』」である。今般、9以上のウイルスクリアランス指数が必要とされたことから、本製剤の製造工程においてウイルス除去効果が期待できるアルコール分画のろ過工程(SⅢのろ過工程)を評価対象に加えることとし、予備試験を行った結果、別紙7に示したように、工程全体として9以上のウイルスクリアランス指数が得られた。
- ④ 通知記の3(2)に規定する原料のプールにおけるNAT検査の実施の有無
⇒ 実施している。
- ⑤ 通知記の6に規定する添付文書の改訂の有無
⇒ (社)日本血液製剤協会添付文書検討委員会で協議し作成した添付文書改訂案について、平成15年12月17日、厚生労働省医薬食品局安全対策課の了承が得られたので、速やかに添付文書を改訂するとともに、「お知らせ文」等を用いた情報伝達を徹底して行う。
- ⑥ 上記①から⑤について、実施していない事項があれば、当該事項ごとの実施時期の目途若しくは検討状況
⇒ 該当なし。

第2 ヒトバルボウイルスB19が混入した原血漿から製造された血漿分画製剤の安全性評価等に係る以下の事項

- ① 国内で製造され又は国内に輸入されている血漿分画製剤について同ウイルスの感染が疑われた事例の有無及び該当事例がある場合は、その事例の調査結果
⇒ 人血清アルブミン製剤「赤十字アルブミン20」、「赤十字アルブミン25」及び抗HBs人免疫グロブリン製剤「抗HBs人免疫グロブリン『日赤』」については、これまでに、これらの製剤によるヒトバルボウイルスB19(以下、B19)感染が疑われた事例は報告されていない。
- 一方、乾燥濃縮人血液凝固第VII因子製剤「クロスエイトM」については、本製剤投与

による一過性の B19 感染が疑われた事例が一例、平成 9 年 9 月に報告されている^{1,2)}。

日本赤十字社では平成 9 年 8 月、「クロスエイト M」の製造工程に孔径 35nm のウイルス除去膜によるナノフィルトレーションを導入し、さらに平成 9 年 9 月には全ての献血血液について B19 の RNA (Receptor-mediated Hemagglutination) 検査を導入しており、その後に製造された「クロスエイト M」による感染が疑われた事例は報告されていない。

② 血漿分画製剤の製造工程において同ウイルスの検査の実施の有無及び実施している場合は、混入する理論的 possibility のある最大ウイルス量

⇒ 日本赤十字社では全ての献血血液について RHA 検査を実施し、陽性の血漿を排除している。さらに血漿分画製剤の製造用プール血漿及び全ての血漿分画製剤の最終製品について B19 の核酸増幅検査（以下、NAT）を実施している。

製造用プール血漿はその多くで B19 DNA が検出されるが、別添 1 及び 2 の論文に示されているように、献血血液についての RHA 検査導入以降、製造用プール血漿の B19 DNA 含量は著しく減少している。

「赤十字アルブミン 20」、「赤十字アルブミン 25」及び「抗 HBs 人免疫グロブリン『日赤』」については、RHA 検査実施以前もまた以後も、最終製品において全ロットで NAT 隣性である。一方、「クロスエイト M」については、別添 1 及び 2 の論文に示されているように、製造工程変更の効果も相俟って RHA 検査導入以降、最終製品で NAT 隣性となっている。したがって、いずれの血漿分画製剤についても、最終製品に混入する理論的 possibility のある最大ウイルス量は 38 IU/mL (NAT の 95% 検出限界) である。

③ 血漿分画製剤の製造工程における同ウイルスに係るウイルス・プロセスバリデーションの実施の有無及び実施している場合は、その結果

⇒ B19 は脂質膜を有しない DNA ウィルスであることから、モデルウイルスとして適切と考えられるブタパルボウイルス (PPV) 及び B19 自体を用いてウイルス・プロセスバリデーションを行っている。その結果を別紙 8 に示した。

参考文献

1. 松井ら：モノクロナル抗体精製第Ⅷ因子製剤によるヒトパルボウイルス B19 感染症にて骨髓低形成性貧血を発症した血友病 A. 日本小児血液学会誌 11: 289 (1997).
2. H.Matsui et al.: Transient Hypoplastic Anemia Caused by Primary Human Parvovirus B19 Infection in a Previously Untreated Patient With Hemophilia Transfused With a Plasma-Derived, Monoclonal Antibody-Purified Factor VIII Concentrate. J.Pediatric Hematology/Oncology 21(1), 74-76 (1999).
3. A.Omar et al.: Removal of neutralized model parvoviruses and enteroviruses in human IgG solutions by nanofiltration. Transfusion 42, 1005-1010 (2002).
4. J.Bluemel et al.: Inactivation of parvovirus B19 during pasteurization of human serum albumin. Transfusion 42, 1011-1018 (2002):

LETTERS

Vox Sanguinis

Receptor-mediated haemagglutination screening and reduction in the viral load of parvovirus B19 DNA in immunopurified Factor VIII concentrate (Cross Eight M®)

Y. Takeda¹, A. Wakisaka¹, K. Noguchi¹, T. Murozuka¹, Y. Katsubayashi¹, S. Matsumoto¹, I. Tomono¹ & K. Nishioka²
¹The Japanese Red Cross Plasma Fractionation Center, Chitose, Hokkaido, Japan
²The Japanese Red Cross Society, Tokyo, Japan

Human parvovirus B19 (B19) causes erythema infectiosum in childhood. In patients with haemolytic anaemia, it occasionally causes a transient aplastic crisis. It can harm immunocompromised patients, and cause fetal death in pregnant women. Plasma collected from regular blood donors and pooled for fractionation usually contains B19 DNA. B19 infection via blood products prepared from such contaminated plasma is a serious problem. B19 is difficult to inactivate during the preparation of blood fractions as it is a non-enveloped virus and relatively resistant to heat and solvent/detergent. Although nanofiltration with a pore size of less than 15 nm removes B19 from some blood products, so far it has been difficult to work with such a small pore size for filtration of most plasma derivatives. To minimize the risk of transmission of B19, it is important to screen out blood containing B19 and to develop effective B19 elimination methods in manufacturing.

In 1998, the Japanese Red Cross (JRC) began nationwide screening of all donated blood units for B19 by using receptor-mediated haemagglutination (RHA). (This had already been implemented in 1997 on a trial basis.) As the P-antigen on human erythrocyte membranes is a receptor for B19 [1], the presence of B19 can be determined by agglutination of glutaraldehyde-treated human erythrocytes [2]. RHA is simple and easy to implement in conventional viral screening, with a sensitivity of $\approx 10^3$ copies/ml. All voluntarily donated blood units at each blood centre were screened by RHA using a method described previously [2], and RHA-positive units were excluded from the source plasma for fractionation.

We measured the amount of B19 DNA using the polymerase chain reaction (PCR). Briefly, DNA was extracted from 100 µl of plasma by phenol-chloroform extraction after treatment with proteinase K and sodium dodecyl sulphate (SDS). DNA was amplified by nested PCR using primer, as described by Shade *et al.* [3]. Test samples were serially diluted 10-fold and the final dilution that was positive by PCR was used as the virus titre (PCR unit/ml). For example, 3 PCR units/ml means

that the PCR is positive when a 100-µl sample at a 1 : 100 dilution is tested and negative when a 100-µl sample at a 1 : 1000 dilution is tested. Because the 95% cut-off value of our PCR against the World Health Organization (WHO) International Standard [National Institute for Biological Standards and Control (NIBSC), UK code 99/800] is $10^{6.64}$ dilution, 1 ($\approx 10^3$) PCR unit/ml corresponds to 38 IU/ml.

RHA screening for B19, and subsequent exclusion of B19-positive units, markedly reduced the viral load in the source plasma. The difference in plasma viral load before and after implementation of RHA was statistically significant ($P < 0.001$). Figure 1 shows the amounts of B19 DNA in the batch of source plasma. Each batch of source plasma contained 1500 l of pooled plasma from $\approx 10\,000$ non-remunerated voluntary donors. In 112 batches of source plasma in 1996, before RHA screening had been introduced, the mode B19 titre was 10^3 PCR units/ml, and 55% of batches were contaminated with more than 10^6 PCR units/ml of B19.

By contrast, after we implemented screening in 1998, the mode B19 titre decreased to 10^2 PCR units/ml. No detectable B19 was found in 18 batches (5%), and 49% of the batches had fewer than 10^2 PCR units/ml. In 1999, no detectable B19 was found in 16% of batches, and 69% had fewer than 10^2 PCR units/ml. Nonetheless, six batches (2.2%) still contained at least 10^6 PCR units/ml of B19.

To reduce the B19 viral content of the final Factor VIII product (Cross Eight M®; JRC) from lot No. 2M181 (prepared June 19, 1997) to 2M209 (prepared March 16, 1998), we first introduced nanofiltration using Planova 35N (Asahikasei Corp., Tokyo, Japan). The B19 DNA content of the final Factor VIII product was reduced significantly by this procedure, but was still present in 26 out of 29 lots, as shown in Fig. 2. After implementation of RHA screening for all potential donors of source plasma, B19 DNA was found in two out of 12 lots prepared between March 1998 and June 1998. After that time, B19 DNA could not be detected in any of the final products of 51 lots of Factor VIII prepared from RHA-screened plasma. Even after dissolving the Factor VIII specimen in only 1 ml of water instead of in the prescribed 10 ml for PCR (i.e. a 10-fold concentrated solution), B19 DNA was not detected in any of 36 lots. We then analysed log-reduction rates by monoclonal immunoadsorption and passage through a cation-exchange column. The log-reduction rates were estimated as 4.9 and 1.9 respectively, giving a combined total of 6.8. Therefore, the residual viral load in RHA-screened source plasma could be effectively removed during preparation of Factor VIII. Nucleic acid amplification testing (NAT) of B19 might be considered for

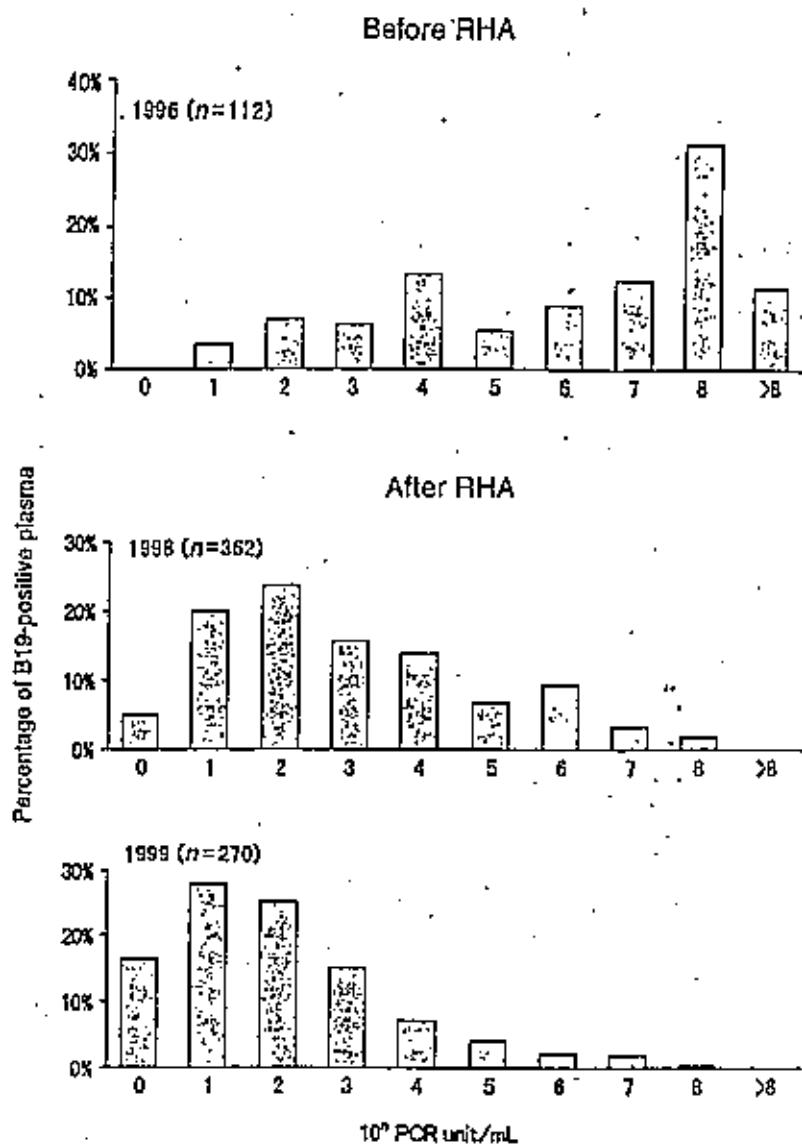


Fig. 1 Parvovirus B19 levels in the pooled source plasma for fractionation.

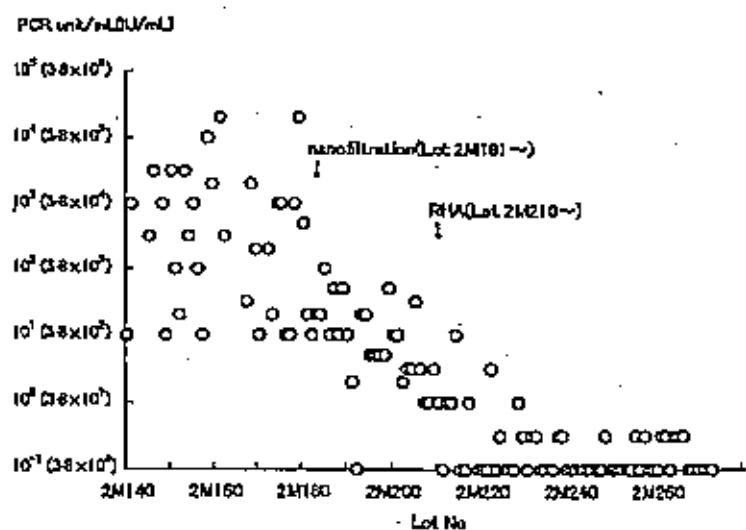


Fig. 2 Levels of parvovirus B19 DNA in Factor VIII concentrate (Cross Eight M9).

future reduction of the viral load in source plasma. However, RHA screening for B19 is still required to avoid cross-contamination or carry-over of the virus prior to NAT testing.

We conclude that RHA screening of individual blood donor specimens is a simple and effective procedure for eliminating high-titre B19 virus from source plasma for fractionation, as well as from blood components for transfusion.

Acknowledgements

We are grateful to Koji Sotoyama, Nariaki Kimura, Masako Shimabayashi and Motonaka Aoki for their skillful assistance.

References

- 1 Brown KE, Anderson SM, Young MS: Erythrocyte P antigen: receptor for B19 parvovirus. *Science* 1993; **262**:114–117
- 2 Wakamatsu C, Takakura F, Kojima E, Kiriyama Y, Goto N, Matsumoto K, Oyama M, Sato H, Chochi K, Maeda Y: Screening of blood donors for human parvovirus B19 and characterization of the results. *Vox Sang* 1999; **76**:14–21
- 3 Shade RO, Blundell MC, Contatore SF, Tattersall P, Astell CR: Nucleotide sequence and genome organization of human parvovirus B19 isolated from the serum of a child during aplastic crisis. *J Virol* 1986; **58**:921–936
- 4 Sakata H, Ihara H, Sato S, Kato T, Ikeda H, Sekiguchi S: Efficiency of donor screening for human parvovirus B19 by receptor-mediated hemagglutination assay method. *Vox Sang* 1999; **77**:197–203

Tsugikazu Tomono, PhD

Vice Director

Japanese Red Cross Plasma Fractionation Center

1007-31 Izumisawa

Chitose 066-8610

Japan

E-mail: tomono@pfc.jrc.or.jp

原 著

献血血液の RHA 検査による第 VIII 因子製剤（クロスエイト MTM）

原料血漿からのパルボウイルス B19 除去効果

武田 芳於 阿部 生馬 青木 玄仲 外山 幸司
 木村 成明 下林 雅子 永野 泰子 勝林 祥郎
 室塚 刚志 脇坂 明美 伴野 丞計

日本赤十字社血漿分画センター

(平成13年9月27日受付)

(平成13年11月12日受理)

RHA SCREENING AND REDUCTION OF PARVOVIRUS B19 DNA FROM
FACTOR VIII CONCENTRATE (CROSS EIGHT MTM)

Yoshio Takeda, Ikuma Abe, Motonaka Aoki, Koji Sotoyama, Nariaki Kimura, Masako Shimobayashi,
 Yasuko Nagano, Yoshiro Katsubayashi, Takashi Murozuka,
 Akemi Wakisaka and Tsugikazu Tomono
 Japanese Red Cross Plasma Fractionation Center

Since September 1997 the Japanese Red Cross has conducted a nationwide complete screening of human parvovirus B19 (B19) for all donated blood units by the receptor-mediated hemagglutination (RHA) method. RHA-positive units were excluded from source plasma for fractionation. The amounts of B19 DNA in pooled plasma and in factor VIII concentrates (Cross Eight M, plasma derived and monoclonal purified) were measured using a PCR method. All 112 batches of pooled plasma tested in 1996, before implementation of RHA screening, were B19 DNA-positive, with 83% of these contaminated with more than 3.8×10^5 IU/ml of B19 DNA. In contrast, after implementing RHA screening, no detectable levels of B19 DNA were observed in 5% (1998), 16% (1999), 21% (2000) and 21% (2001) of batches, and batches contaminated with more than 3.8×10^5 IU/ml of B19 DNA decreased to 18% (2001). B19 DNA content in the final products of factor VIII concentrate were reduced significantly when RHA-screened source plasma were used. Since September 1998, B19 DNA has not been detected in any of 78 lots of final products. Furthermore, no B19 DNA could be detected in any of 63 lots even in 1 : 10 concentrated solution. RHA screening for B19 has markedly reduced the viral load in source plasma for fractionation in Japan.

Key words : Human parvovirus B19, Donor screening, Receptor-mediated hemagglutination (RHA), Source plasma for fractionation, Plasma-derived factor VIII concentrate

はじめに

ヒトパルボウイルス B19 (以下 B19 と略す) は伝染性紅斑の原因ウイルスであり、健常人で免疫抗体を持たない場合、一般的には一過性の風邪様症状を呈するのみであるが、慢性溶血性貧血や免

疫不全患者では時に重篤な急性赤芽球病を引き起こすことがある。また免疫抗体を有さない女性の妊娠時には流産に至ったり、その児には胎児水腫を起こすことがあり、子宮内死亡胎児の 15% が B19 DNA 陽性であったとの報告がある¹⁾。

B19はエンベロープを持たない直径18~26nmの小型ウイルスで、加熱(60°C30分)、酸(pH3)、クロロホルム、有機溶剤/界面活性剤処理に抵抗する⁹。第VIII因子製剤ではウイルス除去膜によるB19の効果的なウイルス除去がなされているが、多くの血漿分画製剤には孔径の小さな膜の導入が難しい。

製造工程中のB19除去が困難であることから、原料血漿へのB19負荷を減らすことを目的に、赤十字血液センターでは1997年よりすべての献血血液についてReceptor Mediated Hemagglutination(RHA)検査法によるB19スクリーニング検査を実施している。我々はRHA検査導入前後の第VIII因子製剤用原料血漿プールと第VIII因子製剤のB19DNA量を測定しその効果について評価したので報告する。

材料と方法

1. 第VIII因子製剤の原料血漿

血漿分画製剤の原料となる献血血液は、血液センターにおける問診、血清学的検査(HBs抗原、抗HBc抗体、抗HIV-1/2抗体、抗HCV抗体、抗HTLV-1抗体、B19、ALT、梅毒)、NATセンターにおけるプール検体NAT(HBV、HIV-1、HCV、1999年より)陰性のものであり、更に原料血漿については6ヶ月間の貯留保管を経て安全が確認された血漿だけが製造に供される。

日本赤十字社血漿分画センターでは貯留保管を終えた血漿を、約5,000人から10,000人分混合してプール血漿とする。このプール血漿から第VIII因子製剤の中間原料であるクリオプレシビテートと、人血清アルブミンの原料となる上清(脱クリオ血漿)を分離する。本報告ではRHA検査導入以前の献血血液で製造したプール血漿112バッチ(1996年)およびRHA検査済み献血血液で製造した1011バッチ(1998年1月から2001年7月に製造、献血血液約700万人分に相当)についてB19DNAを定量して比較した。

2. 第VIII因子製剤

日本赤十字社の第VIII因子製剤クロスエイトMについて調べた。その製造工程概要は次のとおりである。すなわち1ロットのクロスエイトM

の製造にはプール血漿より得られたクリオプレシビテート数バッチ分(約8万人分の血漿)が使用される。クリオプレシビテートの溶解液を有機溶剤/界面活性剤で処理し、イムノアフィニティクロマトグラフィーで第VIII因子を精製し、不純物を除去する。次に孔径35nmのウイルス除去膜でろ過し、イオン交換クロマトグラフィーで更に精製する。原料血漿にウイルスが混入していればこれらの工程で不活化/除去される。その後充填、凍結乾燥して製品となる。

ウイルス除去膜はLot 2M181(1997年6月製造)から製造工程に導入した。Lot 2M210(1998年3月製造)からRHA検査済みの原料血漿を製造に使用した。

3. RHA 検査法

RHA検査法はB19が血液型P抗原をレセプターとする⁹ことを利用した検査法で、グルタルアルデヒドで固定したP抗原陽性のヒトO型赤血球を、pH5.0~5.8で血清と反応させ、B19があればP抗原と結合して血球凝集反応を呈する¹⁰。日本赤十字社の血液センターではオリンパス社製全自动凝集反応検査装置PK7200を使用して1997年9月よりすべての献血血液についてRHAスクリーニング検査を開始した。

4. NATによるB19DNAの定量

検体100μlをPK/SDS処理後Phenol/Chloroformで抽出し、その全量をNested PCR法でVP1領域を増幅した¹¹。増幅産物を電気泳動後、Ethidium Bromide染色し、バンドを認めたものを陽性とした。定量法は限界希釈法を用い、抽出物の再溶解液を10倍階段希釈して増幅し、陽性となる最大希釈倍率を求めた。NATの検出感度は国際標準品(WHO International Standard for Parvovirus B19 DNA NAT Assays, NIBSC Code 99/800, 5×10³ International Unit/vial)を使用して測定し、95%検出限界は38IU/mlであった。

クロスエイトMは通常注射用水10mlで再溶解するが、注射用水1mlで再溶解することで簡便に1:10に濃縮した試料を調製してB19DNA定量を行った。

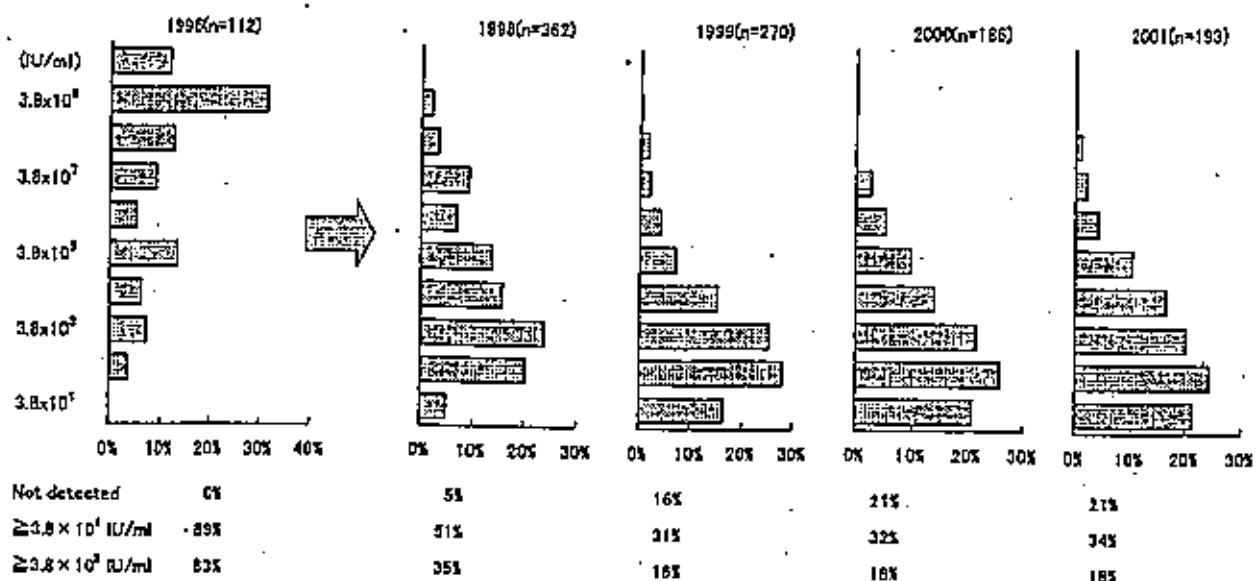


図1 Human parvovirus B19 DNA in pooled plasma for fractionation. Data for 1996 show batches of plasma pools without RHA screening. While batches thereafter were screened.

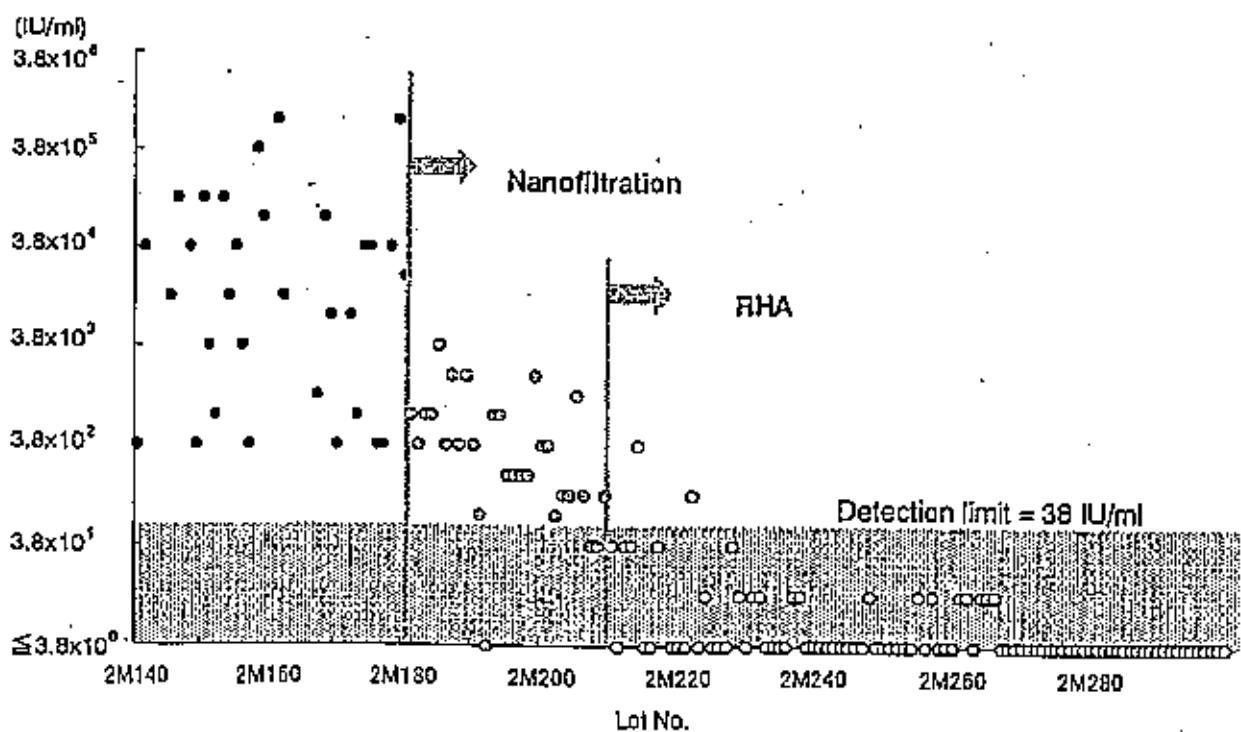


図2 Human parvovirus B19 DNA in plasma-derived monoclonal purified Factor VIII concentrate (Cross Eight M).

Circles in the bottom shaded area show that parvovirus B19 DNA levels in the final products below the PCR detection limit. Circles on the horizontal axis show that even parvovirus B19 DNA levels in the concentrated solution of final products (1 : 10) were below the PCR detection limit.

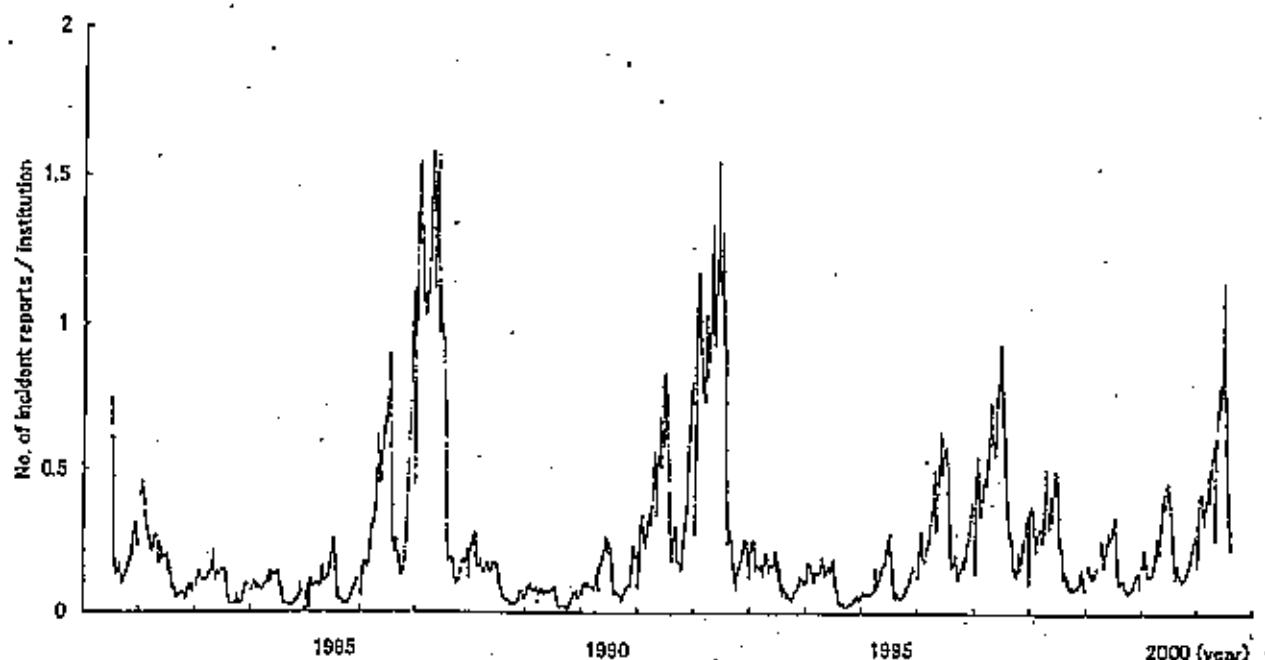


図3 Weekly Incident rates of erythema infectiosum at various fixed observation sites. Infectious Diseases Weekly Report Japan (National Institute of Infectious Diseases, Infectious Disease Surveillance Center).

結果

プール血漿のB19 DNA量を測定した結果を図1に示した。RHA検査以前の1996年に製造したプール血漿は、すべてB19 DNA陽性で、 3.8×10^5 IU/ml以上のものが全体の83%を占めていた。RHA検査導入後からプール血漿中のB19 DNA量は減少し、1998年には5%であった検出限界以下のプール血漿が2000年には21%に増加した。反対に 3.8×10^5 IU/ml以上のプール血漿は1998年には35%あったが、2000年には18%まで減少した。献血血液にRHA検査を導入することで、原料血漿中のB19 DNA量が減少した。

日本赤十字社の第VIII因子製剤、クロスエイトMの製品中のB19 DNA定量結果を図2に示した。製造工程にウイルス除去膜を加えたLot 2M181以降で、製品中のB19 DNA量が減少している。それでもRHA検査導入前は製品の90%がB19 DNA陽性であったが、RHA検査済みの原料を用いたLot 2M210からは、製品中のB19 DNA量は更に減少した。1998年9月以降に製造した78ロットの製品で検出限界以下となり、そのうちの53ロットは検体を1:10に濃縮してもB19 DNA

を検出しなかった。

考察

日本の献血者におけるB19陽性率は推定0.6~0.8%と報告されている¹⁰。感染症サーベイランスの報告によれば1987年と1992年に伝染性紅斑の大流行があり、1997年には弱い流行があった(図3)。今回検査した1998~2001年は間歇期に相当し、必ずしも流行期に反映できない面もあるが、献血血液についてRHA検査でB19抗原をスクリーニングすることによって、血漿分画製剤の原料血漿のB19 DNAを著しく減少させることができた。

一方RHA検査はその原理上3~5日間のウイルス血症期には有効だが、それに続いてB19抗体の産生が始まると(抗原抗体複合体期) B19のreceptorであるP抗原と抗体が競合し、RHA反応は著しく阻害される。即ちこの期間に献血された血液はRHA検査では検出することができない。しかしながら今回測定されたプール血漿のB19 DNA濃度を見ると、必ずしも抗原抗体複合期に献血された血液がRHA検査を通り抜け、プールされたことが原因と言うことはできない。例えば

2001年を例に見ると、 10^4 IU/ml以上 のB19 DNAを含むプール血漿が193 パッチ中14 パッチあった。ウイルス血症期におけるウイルス量は 10^{4-6} copies/mlであるのに対し、抗原抗体複合体期のウイルス量は 10^{1-4} copies/ml以下と遙かに少なく²⁰、B19 DNA濃度の高いこの14 パッチについては抗原抗体複合物期に献血された血液が多数プールされたとするよりは、少数(少なくとも14ユニット)のウイルス血症期のものが入ったためと思われる。すなわちウイルス血症期といえどもRHA検査で陰性とされる場合があり、精度管理と共にこの検査漏れを無くすことがRHA検査の今後の課題である。

現在各国でB19スクリーニングに対する取り組みが行われている。アメリカではFDAから血漿分画製剤に使われるプール血漿のB19 DNA量を 10^4 geq/ml以下にするよう見解が示された(CBER(FDA):第64回血液製剤諮問委員会(9/16/99)議事録, p144-222)。また、欧米の血漿分画製剤企業の集まりであるPPTA(Plasma Protein Therapeutics Association)は自主的に、2002年6月以降にプール血漿のB19DNA量を 10^4 IU/ml以下にする目標を立てている(Announce, "PPTA Voluntary Standard Parvovirus B19", March 2001. www.pptaglobal.org/safety/index.htm)

このような世界的な血漿分画製剤原料血液のB19低減化の流れにあっては、先述したRHA検査の課題が解決できないときには、日本もNATによるB19スクリーニングを考慮する必要がある。NATスクリーニングに関しては、すでに日本赤十字社が世界に先駆けて、血漿分画製剤用原料を含むすべての献血血液に対してHBV, HIV-1, HCVについて実施し、ノウハウを蓄積している。NATスクリーニングを血清学的検査と組み合わせることで、無用な検査や検体汚染を防ぎ、効率性を高めていることもその一つである。B19の発

合その陽性率の高さと、ウイルス血症におけるウイルス量の多さ²⁰がNATスクリーニングの障害になるが、RHA検査はその事前スクリーニングとして有効である。

本報告は日本赤十字社血液事業部、日本赤十字社中央血液センター、北海道、大阪府、福岡県各赤十字血液センターのご指導のもとに実施した検査に基づくものです。本論文の要旨は第49回日本輸血学会総会において報告しました。

文 献

- 1) Tolvenstam T, et al.: Frequency of human Parvovirus B19 infection in Intrauterine fetal death. *Lancet*, 357 : 1494-1497, 2001.
- 2) 松永泰子:ヒトバルボウイルスB19感染と血液疾患. *Immunohaematology*, 11(1) : 9-13, 1989.
- 3) Brown, K.E., Anderson, S.M. and Young, N.S. : Erythrocyte P antigen : Cellular receptor for B19 parvovirus. *Science*, 262 : 114-117, 1993.
- 4) Sato H, et al. : Screening of blood donors for human Parvovirus B19. *Lancet*, 346 : 1237-1238, 1995.
- 5) 佐藤博行:最近話題の輸血後感染症、ヒトバルボウイルスB19とその感染症について. *日本輸血学会誌*, 42(3) : 74-82, 1996.
- 6) Shade, R.O., Blundell, M.C., Contatore, S.F., et al. : Nucleotide sequence and genome organization of human parvovirus B19 isolated from the serum of a child during aplastic crisis. *J. Virol.*, 58 (3) : 921-936, 1986.
- 7) Yoto, Y., Kudoh, T., Haseyama, K., et al. : Incidence of human parvovirus B19 DNA detection in blood donors. *Br. J. Hematol.*, 91 : 1017-1018, 1995.
- 8) 佐藤進一郎, 他:Receptor-mediated hemagglutination (RHA)によるヒトバルボウイルスB19抗原スクリーニングの評価検討. *日本輸血学会誌*, 42(5) : 231-232, 1996.
- 9) 佐藤博行:捐血者への手紙に対するコメント. *日本輸血学会誌*, 42(6) : 299-300, 1996.
- 10) 布上 薫:ヒトバルボウイルス感染の臨床と疫学. *ウイルス*, 37(2) : 159-163, 1987.