

## بررسی عفونت نهفته هپاتیت "ب" در اهداکنندگان خون با HBsAg منفی و anti-HBc مثبت

محمد کاظمی عرب آبادی<sup>۱\*</sup>، دکتر عباسعلی پورآذر<sup>۲</sup>، دکتر منصور صالحی<sup>۳</sup>، دکتر عبدا... جعفرزاده<sup>۴</sup>، فرزاد عربضی<sup>۵</sup>، کیوان شریعتی نژاد<sup>۶</sup>، ونوس خوشخویی<sup>۷</sup>، ابراهیم رضازاده زرنندی<sup>۸</sup>، دکتر غلامحسین حسن شاهی<sup>۹</sup>، احمد شبانی زاده<sup>۱۰</sup>، علی راوری<sup>۱۱</sup>

### چکیده

مقدمه: خطر انتقال بیماریهای عفونی از طریق انتقال خون به میزان زیادی در طی سالهای اخیر کاهش پیدا کرده است. اما با این وجود یکی از هدفهای اصلی انتقال خون به صفر رساندن احتمال انتقال بیماریهای عفونی می باشد. آزمایش رایج برای شناسایی خونهای آلوده به ویروس هپاتیت B (HBV) تعیین آنتی ژن سطحی ویروس (HBsAg) با روش ELISA می باشد. اما در عفونت نهفته هپاتیت B، HBsAg با روش ELISA قابل شناسایی نیست. بنابراین تستهای حساس تر و تکمیلی برای غربال کردن فرآورده های خونی از نظر آلودگی به HBV نیاز است. بعضی محققین تست anti-HBc را به عنوان یک تست غربالگری برای تشخیص آلودگی به HBV مناسب دانسته اند. هدف از این تحقیق تعیین عفونت نهفته HBV در اهدا کنندگان خون و همچنین مشخص نمودن ارزش واقعی تست anti-HBc به عنوان یک تست غربالگر در تشخیص عفونت نهفته هپاتیت B بوده است.

روش بررسی: این مطالعه از نوع توصیفی - مقطعی در طی ماههای اردیبهشت و خرداد ۱۳۸۳ انجام گرفت، تعداد ۵۴۵ نمونه خون از سازمان انتقال خون اصفهان جمع آوری گردید و به وسیله تست ELISA از نظر HBsAg مورد ارزشیابی قرار گرفتند. سپس نمونه های HBsAg منفی به منظور وجود anti-HBc تست شدند. به منظور به دست آوردن موارد عفونتهای نهفته هپاتیت B تمام نمونه های HBsAg منفی و anti-HBc مثبت از نظر وجود HBV DNA با روش PCR بررسی شدند. نتایج: تمام نمونه ها از نظر HBsAg منفی بودند اما ۴۳ مورد (۸٪) از نمونه های HBsAg منفی از نظر anti-HBc مثبت بودند. با استفاده از روش PCR روی نمونه های HBsAg منفی anti-HBc مثبت، مشخص شد که پنج عدد (۱۱/۶٪) از این نمونه ها از نظر HBV DNA مثبت و آلوده به ویروس HBV بودند.

نتیجه گیری: یکی از فرمهای کلینیکی عفونت HBV، عفونت نهفته هپاتیت B می باشد که در این حالت HBsAg در خون بیماران قابل شناسایی نیست، بنابراین تستهای حساس تری برای غربال کردن فرآورده های خونی از نظر HBV مورد نیاز است. PCR یک تست بسیار حساس است که قادر می باشد HBV DNA را در مقادیر بسیار پایین شناسایی کند. نتایج ما به وضوح نشان داد که یک تست حساس مثل PCR و همچنین تست تکمیلی مثل anti-HBc برای مطمئن شدن از ایمنی و مناسب بودن فرآورده های خونی به شدت مورد نیاز می باشد.

واژه های کلیدی: PCR، HBsAg، anti-HBc، ELISA.

\* نویسنده مسئول: مری گروه میکروبیولوژی و ایمونولوژی،

تلفن: ۰۳۹۱-۵۲۳۴۰۰۳، تلفن همراه: ۰۹۱۳۲۹۲۶۱۱۳

E-Mail: kazemi24@yahoo.com

دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی رفسنجان

۲- دانشیار ایمونولوژی - دانشکده پزشکی

۳- استادیار ژنتیک - دانشکده پزشکی

۴- دانشیار ایمونولوژی - دانشکده پزشکی

۵- مری گروه ایمونولوژی

۷- کارشناس آزمایشگاه - سازمان انتقال خون اصفهان

۸- مری گروه میکروبیولوژی و ایمونولوژی

۹- استادیار هماتولوژی - دانشکده پزشکی

۱۰- مری گروه آناتومی

۱۱- مری گروه آمار و اپیدمیولوژی

۱۱-۴،۸،۹،۱۰،۱۱- دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی رفسنجان

۵،۶-۲،۳- دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی اصفهان

تاریخ دریافت: ۱۳۸۵/۳/۲۹ تاریخ پذیرش: ۱۳۸۵/۱۲/۳

## مقدمه

که دارای سنین بین ۱۸ تا ۵۰ سال داشتند جمع آوری شد سپس نمونه ها در  $20^{\circ}\text{C}$  - برای مدت دو ماه نگهداری شد و برای نگهداری بیش از دو ماه از دمای  $70^{\circ}\text{C}$  - استفاده شد. تعداد نمونه ها از فرمول زیر محاسبه شد:

$$n = \frac{Z^2 p(1-p)}{d^2} = \frac{(1.96)^2 (0.15)(1-0.15)}{(0.03)^2} \approx 545$$

P در صد anti-HBc در جمعیت مورد نظر طی تحقیقات گذشته است<sup>(۱۰)</sup>، Z با اطمینان ۹۵ درصد برابر با ۱/۹۶ است و d دقت است که ۰.۳٪ در نظر گرفته شده است. حجم کل نمونه ۵۴۵ نفر می باشد.

تستهای الیزا: برای غربال کردن نمونه ها از نظر HBsAg از (کیت های ۲) الیزای تجاری (RADIM, Italy) استفاده شد. نمونه های منفی دوباره از نظر HBsAg تست شدند. در این تست از روش ساندویچ استفاده شد. سپس نمونه های HBsAg منفی با روش الیزا و با استفاده از کیت های تجاری (RADIM, Italy) جهت غربال کردن نمونه ها از نظر anti-HBc تست شدند. تست اخیر از روش رقابتی استفاده می کند.

استخراج DNA: برای استخراج DNA از ۱۰۰ μl پلاسما استفاده شد به گونه ای که ابتدا ۱۰۰ μl پلاسما با ۱۰۰ μl پروتیناز k مخلوط شدند و سپس به مدت ۱۰ دقیقه در  $72^{\circ}\text{C}$  و سپس ۵ دقیقه در  $4^{\circ}\text{C}$  نگهداری شد سپس استخراج توسط روش فنل/کلروفرم انجام شد. بعد از ته نشین کردن DNA توسط اتانول مقدار ۳۰ μl آب DNase free به آن اضافه شد و در  $20^{\circ}\text{C}$  - نگهداری شد<sup>(۵)</sup>.

PCR و الکتروفورز: PCR در حجم ۲۵ μl انجام شد که شامل این موارد بودند:

10 mM tris-HCL, 50 mM KCl, 1.5 mM MgCl<sub>2</sub>, ۱٪، ۲۰۰ میکرومول از هر dNTP، ۰.۶ μM از هر پرایمر، ۵ از 5 units recombinant Taq DNA polymerase شده به همراه آنزیم DNA polymerase. ترتیب توالی پرایمر جلو برنده به این گونه بود: 5'-TAT GTT TCC CTC CTG CTG CT-3' و ترتیب توالی پرایمر معکوس به این گونه بود: 5'-CCC CCA ACT 3'-CCC AAT TCT AT-3' مقدار PCR ۳۵۴ bp از ژنوم HBV تکثیر می شود. سیکل های PCR به این گونه بود: یک سیکل:  $93^{\circ}\text{C}$  به مدت ۶۰ ثانیه،  $60^{\circ}\text{C}$  به مدت ۲۰ ثانیه،  $72^{\circ}\text{C}$  به مدت ۴۰ ثانیه و سپس ۳۵ سیکل به صورت:  $93^{\circ}\text{C}$  به مدت ۲۰

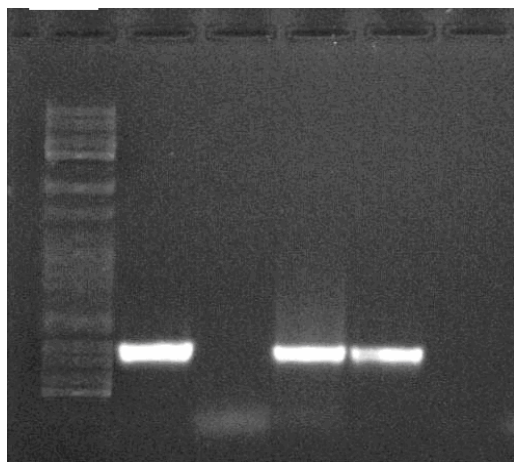
خطر انتقال عفونت از طریق انتقال خون در طی سالهای اخیر به میزان زیادی کاهش یافته است. اما با این وجود گزارشاتی از سراسر دنیا مبنی بر انتقال عفونت از طریق انتقال خون منتشر شده است<sup>(۱،۲)</sup>. در میان عفونتهای منتقله از طریق انتقال خون هپاتیت "ب" بیشترین میزان انتقال را به خود اختصاص داده است<sup>(۳)</sup>. به گونه ای که چندین گزارش انتقال HBV از طریق انتقال خون را گزارش کرده اند<sup>(۱،۲،۴)</sup>. برای کاهش انتقال HBV از طریق خون و فرآورده های آن در سازمان انتقال خون ایران از تست غربالگری الیزا برای تشخیص HBsAg در فرآورده های خونی استفاده می شود. اما با این وجود گزارشاتی مبنی بر انتقال عفونت HBV از طریق خونهای HBsAg منفی وجود دارد که نشان می دهد تنها تست کردن فرآورده های خونی از نظر HBsAg برای تشخیص آلودگی به HBV کفایت نمی کند و بایستی تستهای حساستر و یا تستهای تکمیلی را در این مورد به کار برد<sup>(۴)</sup>. از آنجا که تست PCR یک تست بسیار حساس است و قادر است مقادیر پایین DNA را در نمونه تشخیص دهد، می توان از آن به عنوان تست حساس تر استفاده کرد به گونه ای که حتی می توان آلودگی به HBV را در دوره خسوف تشخیص داد<sup>(۵)</sup>. در ضمن با توجه به اینکه anti-HBc اولین آنتی بادی است که علیه HBV مثبت می شود و تیترا بالاتری از همه آنتی بادیهای دیگر دارد<sup>(۱،۶)</sup>. می توان از این آنتی بادی برای تشخیص افرادی که با HBV برخورد داشته اند استفاده کرد و آن را به عنوان تست تکمیلی HBsAg به کار برد<sup>(۶)</sup>. از آنجا که عوامل مختلفی از قبیل نژاد انسان، وضعیت اکوفیزیکی محل و زیر گروه HBV روی بیان HBsAg اثر می گذارند و سبب سرکوب بیان آن می شوند<sup>(۳،۷)</sup>. لذا ما بر آن شدیم تا وضعیت عفونت HBV و متعاقب آن بررسی میزان شیوع anti-HBc و وضعیت عفونت نهفته هپاتیت "ب" را در اهداکنندگان خون اصفهان بررسی کنیم.

## روش بررسی

جمع آوری نمونه: تعداد ۵۴۵ عدد پلاسما تازه منجمد شده (FFP) به میزان نیم سی سی در طی ماه های اردیبهشت تا خرداد سال ۱۳۸۳ از مراجعه کنندگان به سازمان انتقال خون اصفهان

B 1 2 3 4 5 6

354-



شکل (۱): نتایج تکثیر DNA توسط PCR در اهداکنندگان خون با HBsAg منفی و anti-HBc مثبت. باندها وجود آلودگی به HBV DNA را نشان می دهد. A: ستون ۱: ladder ستون ۲: کنترل مثبت ستون ۳: کنترل منفی ستون ۴ و ۵: دو نمونه مثبت. B: ستون ۱: نمونه منفی ستون ۳، ۴ و ۵: نمونه های مثبت ستون ۶: کنترل منفی ستون ۶: کنترل مثبت

#### بحث

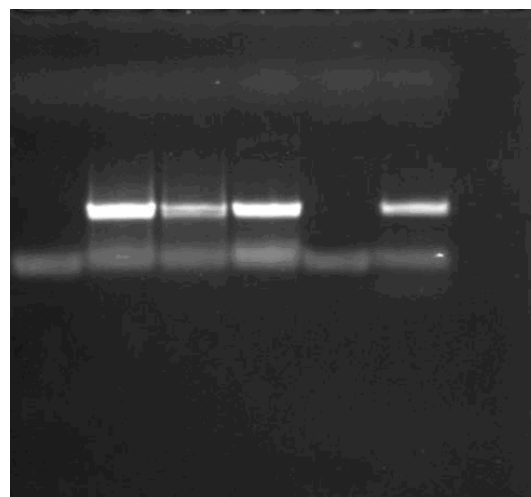
هپاتیت های ویروسی یکی از خطرناکترین بیماریها می باشند که توسط ویروسهای مختلفی از جمله ویروس هپاتیت "ب" (HBV) ایجاد می شود.<sup>(۳)</sup> این ویروس از طرق مختلف ایجاد آلودگی می کند. یکی از این راهها انتقال خون و فرآورده های آن می باشد.<sup>(۴)</sup> در طی سالهای اخیر میزان انتقال HBV از طریق انتقال خون به میزان زیادی کاهش یافته است که به علت استفاده از تستهای غربالی از جمله الیزا برای HBsAg می باشد.<sup>(۵)</sup> علی رغم استفاده از تست غربالگری، انتقال عفونت HBV هنوز بالاترین میزان را در میان بیماریهای ویروسی منتقله از طریق انتقال خون دارا می باشد.<sup>(۶)</sup> مطالعات زیادی در سراسر دنیا برای پیدا کردن علت این امر انجام شده است. در سالهای اخیر مطالعات روی anti-HBc به عنوان یک شاخص خوب جهت تشخیص آلودگی به HBV متمرکز شده است.<sup>(۷،۸،۹)</sup> به گونه ای که بعضی کشورها از جمله آمریکا و ژاپن این تست را سودمند دانسته و از آن به عنوان یک تست رایج در آزمایشگاه های مراکز انتقال خون استفاده می کنند.<sup>(۱۰)</sup> در حالی که در بعضی کشورها از جمله هند طی تحقیقاتی که انجام داده اند این تست را سودمند ندانسته اند.<sup>(۱۱)</sup> در ایران هنوز تحقیقی روی این زمینه که آیا این تست به عنوان تست تکمیلی مورد نیاز است یا نه

ثانیه، c ۶۰° به مدت ۲۰ ثانیه، c ۷۲° به مدت ۴۰ ثانیه. یک نمونه کنترل مثبت از ژنوم HBV از شرکت سیناژن تهیه شد و مورد استفاده قرار گرفت. برای الکتروفورز ابتدا یک ژل آگارز ۱/۵٪ درست شد سپس ۱۰ μl از محصول PCR را به همراه ۴ μl از بافر رنگی همراه (برومو فل بلو به همراه ساکارز) بر روی این ژل الکتروفورز کردیم. وجود باند ۳۵۴ bp نشانگر مثبت بودن نمونه است. در ضمن برای نشان دادن اندازه باند از ladder ۱۰۰ bp از شرکت سیناژن استفاده شد. داروهای تحقیق با نرم افزار SPSS 11 تحت ویندوز XP مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت.

#### نتایج

این تحقیق روی ۵۴۵ نمونه جمع آوری شده از سازمان انتقال خون اصفهان انجام شد. نتایج آزمایش الیزا به منظور تشخیص و اندازه گیری HBsAg نشان داد که تمامی نمونه ها (۱۰۰٪) از نظر HBsAg منفی بودند. با انجام تست الیزا برای anti-HBc مشخص شد که ۴۳ عدد (۸٪) از نمونه های HBsAg منفی از نظر anti-HBc مثبت بودند. با بررسی نمونه های HBsAg منفی و anti-HBc مثبت از نظر HBV DNA با تست PCR مشخص شد که ۵ (۱۱،۶٪) عدد از آنها HBV DNA مثبت بودند. شکل (۱) نتایج این الکتروفورز را نشان می دهد. همانطور که در شکل مشاهده می کنیم ستونهای ۴ و ۵ از شکل A و ستونهای ۴ و ۳ از شکل B حاوی باند می باشند و نشان دهنده مثبت بودن نمونه ها دارد. این نتایج نشان داد که تقریباً ۱۱/۶٪ از نمونه های HBsAg منفی و anti-HBc مثبت از نظر HBV مثبت بودند و حدود ۹۲٪ از نمونه های HBsAg منفی آلوده به HBV بودند.

A 1 2 3 4 5



-354

هیپاتیت B شیوع بالایی در ایران دارد که ممکن است به دلایل مختلفی باشد: ۱) نوع سوشی از HBV که در ایران شیوع دارد (۲) منطقه ایران از نظر جغرافیایی و ژئوفیزیکی (۳) نژاد ایرانیان (مقاومت از نظر ایمنولوژیکی).

### نتیجه گیری

نتایج ما نشان می دهد که استفاده از تست حساس PCR به شدت در سازمانهای انتقال خون ایران مورد نیاز است. اما از آنجایی که انجام این تست به افراد ماهر و آموزش دیده نیاز دارد و از نظر هزینه و وقت نیز مقرون به صرفه نمی باشد لذا ما پیشنهاد می کنیم که در سازمان انتقال خون از تست تکمیلی anti-HBc به صورت رایج برای حذف نمونه های مشکوک در کنار تست HBsAg استفاده شود. استفاده از تست anti-HBc به عنوان یک تست رایج به دلایل زیر ضروری می باشد:

۱) شیوع متوسط HBV در ایران (۱۴) (۲) HBV DNA در بعضی نمونه های HBsAg منفی و anti-HBc مثبت مشاهده می شود (۱۱،۱۲). در پایان ما پیشنهاد می کنیم که سازمان انتقال خون حتی المقدور از تست PCR جهت غربال کردن فرآورده های خونی استفاده کند.

### سپاسگزاری

نویسندگان این مقاله از دانشگاه علوم پزشکی و خدمات درمانی اصفهان، سازمان انتقال خون اصفهان، اساتید و دیگر عزیزانی که ما را در مراحل انجام پژوهش همکاری و راهنمایی نموده اند کمال سپاس و تقدیر را دارند.

انجام نشده است. لذا بر آن شدیم تا میزان مناسب بودن این تست را در ایران بررسی کنیم. anti-HBc به این علت انتخاب شد که: اولاً زودتر از همه مارکهای HBV بیان و ظاهر می شود ثانیاً به مدت طولانی باقی می ماند و نشانه برخورد با HBV در گذشته می باشد (۵). اگر HBsAg منفی و anti-HBc مثبت باشد شرایط زیر ممکن است وجود داشته باشد: ۱: حالت مزمن در حاملین که HBsAg قابل اندازه گیری نباشد ۲: در اوایل عفونت که HBsAg قابل اندازه گیری نیست ۳: انتقال غیر فعال anti-HBc به فرد (مثل انتقال خون یا فرآورده های آن) ۴: یک واکنش غیر اختصاصی متقاطع بین HBcAg موجود در کیت های اندازه گیری anti-HBc با آنتی بادی های دیگر (۱۲،۱۳).

در این تحقیق تعداد ۵۴۵ نمونه از واحدهای FFP (که HBsAg منفی بودند) از سازمان انتقال خون اصفهان جمع آوری شد. تمام این نمونه ها از نظر anti-HIV، anti-HCV و anti-HTLV-1,2 منفی بودند. نمونه ها توسط روش الیزا به منظور تشخیص وجود HBsAg تست شدند و همگی منفی بودند سپس از نظر anti-HBc بررسی شدند و مشخص شد که ۴۳ عدد (۸٪) عدد از آنها مثبت بودند. سپس این نمونه ها توسط تست PCR جهت پیدا کردن HBV DNA تست شدند که مشخص شد ۵ عدد از آنها آلوده به HBV DNA بودند. نتایج حاصل از الکتروفور این نمونه ها در شکل ۱ نشان داده شده است. این ۵ نمونه عفونت نهفته هیپاتیت "ب" داشتند و ممکن است با تزریق این واحدهای خونی عفونت را انتقال دهند. نتایج ما نشان می دهد که عفونت نهفته

### References

- 1- Jin-Town Wang, Cha-Za Lee, Pei-Jer Chen et al. *Transfusion-transmitted HBV infection in an endemic area: the necessity of sensitive screening for HBV carriers*. Transfusion 2002; 42, 1592-1597.
- 2- Goodnough LT, Brecher ME, Kanter MH, AuBuchon. *Transfusion medicine*. Second of two

parts: blood conservation. N Engl Med 1999;340, 525-33.

- 3- Robinson WS. *Hepadnaviridae and their replication*. In: Virology Fields BN, Knipe DM. Raven New York. 1996: 2137-2169.
- 4- Prince AM, Lee DH, Brotman B. *Infectivity of*

- blood from PCR-positive, HBsAg-negative, anti-HBs-positive cases of resolved hepatitis B infection.* Transfusion 2001; 41, 329-332.
- 5- Holger Hennig, Ines PuCHta, Jurgen Luhm et al. *Frequency and load of hepatitis B virus DNA in first-time blood donors with antibodies to hepatitis B core antigen.* Blood 2002; 100 (7), 2637-2641.
- 6- Holger Hennig, Ines PuCHta, Jurgen Luhm et al. *Frequency and load of hepatitis B virus DNA in first-time blood donors with antibodies to hepatitis B core antigen.* Blood 2002; 100 (7): 2637-2641.
- 7- Brechot C, Thiers V, Kremsdorf D, Nalpas B, Pol S, Paterlini- Brechot P. *Persistent hepatitis B virus infection in subjects without hepatitis B surface antigen: clinically significant or purely 'occult'?* Hepatology 2001; 34, 194-206.
- 8- Tristram G. Parslow, Daniel P. Stites, Abba L. Terr, John B. Imboden. *Medical Immunology.* Lang Medical Book Mc Graw Hill. New york. 2001: 617-635.
- 9- Cesar de Almedia Neto, Edna Cerderia Sabino, Edna Strauss et al. *Significance of isolated hepatitis B core Antibody in blood donors from sao Paulo.* Rev 2001; 43 (4), 203-208.
- 10- Grob P, Jilg W, Bornhak H et al. *Serological pattern 'anti- HBc alone': report on a workshop.* J Med Virol 2000; 62, 450-455.
- 11- Chaudhuri V, Nanu A, Panda SK, Chand P. *Evaluation of serologic screening of blood donors in India reveals a lack of correlation between anti-HBc titer and PCR-amplified HBV DNA.* Transfusion. 2003; Oct;43(10),1442-8.
- 12- Holland, P. V. *Notification and counseling of blood donors.* Vox Sang 1996; 70, 46-49.
- 13- Schiffman, R.B. Rivers, S. I. *Significance of isolated hepatitis B core Antibody in blood donors.* Arch. Intern. Med 1993; 153,2261-2266.
- 14- Kazemi-Shirazi L, Petermann D, Muller C. *Hepatitis B virus DNA in sera and liver tissue of HBsAg negative patients with chronic hepatitis C.* J Hepatol 2000; 33, 785-790.