

## گزارش یک مورد تداخل در سنجش رادیوایمونواسی T3 به علت

### آنتی‌بادی‌های هتروفیل

دکتر مجید ولی‌زاده، دکتر فریدون عزیزی، دکتر مهدی هدایتی

#### چکیده

مقدمه: امروزه با توجه به شیوع بالای اختلال‌های عملکرد تیروئید و عالیم غیر اختصاصی آن، آزمون‌های سنجش عملکرد تیروئید به وفور درخواست می‌شوند. مواجهه با نتایج غیر طبیعی یا عدم همخوانی نتیجه‌ی آزمون‌های تیروئید با هم دور از انتظار نیست. به علاوه، اشتباه تکنیکی ممکن است به علت نقاطیض ذاتی این روش‌ها باشد. هیچ روش آزمایشگاهی بی نقص نیست و تکنیک‌های سنجش هورمون‌های تیروئید از این قاعده مستثنی نیستند. با توجه به اینکه در روش‌های رایج از یک یا دو آنتی‌بادی نشان‌دار (با منشاء حیوانی، معمولاً موش) برای سنجش هورمون مورد نظر استفاده می‌شود، مواد تداخل‌گر می‌توانند با این آنتی‌بادی‌ها واکنش داده، نتایج کاذب ایجاد نمایند. این نتایج اشتباه منجر به تشخیص نادرست و در نتیجه انجام اقدام‌های تشخیصی و درمانی نا به جا می‌گردد. تا کنون موارد متعددی از این‌گونه تداخل‌ها گزارش شده است. مواد و روش‌ها: این گزارش اختصاص دارد به زنی ۴۷ ساله با شکایت غیر اختصاصی مطرح کننده‌ی پرکاری تیروئید که قبل‌اً به علت T<sub>3</sub> بیش از ۲/۵ برابر حد بالای طبیعی مورد بررسی‌های تشخیصی اضافی و انجام درمان‌های متفاوت قرار گرفته است. یافته‌ها: پس از اثبات یوتیروئیدی وی، آزمایش‌های تکمیلی منجر به شناسایی نوعی آنتی‌بادی تداخل کننده از نوع آنتی‌بادی‌های هتروفیل و از دسته‌ی IgG در سرم وی شد. نتیجه‌گیری: این مورد در حد اطلاع نگارنده و با مرور مقاله‌های ارایه آمده، اولین مورد گزارش تداخل ناشی از آنتی‌بادی‌های هتروفیل در سنجش T<sub>3</sub> به روش رادیوایمونواسی (RIA) می‌باشد. قبل از این موارد متعددی از تداخل اتوآنتی‌بادی‌ها در سنجش T<sub>4</sub> و T<sub>3</sub> به روش RIA گزارش شده است.

**واژگان کلیدی:** تداخل در آزمون‌های تیروئید، آنتی‌بادی‌های ضد حیوانی، آنتی‌بادی‌های هتروفیل

دریافت مقاله: ۸۴/۴/۱۵ – دریافت اصلاحیه: ۸۵/۳/۲۱ – پذیرش مقاله: ۸۵/۴/۱

#### مقدمه

امروزه به دلیل شیوع بیماری‌های تیروئید (ابتلای ۵٪ افراد بالغ به ندول تیروئید و ۷-۶٪ افراد بالغ به پرکاری و کم کاری بالینی و تحت بالینی تیروئید) و عالیم غیر اختصاصی اختلال‌های عملکرد این غده، آزمون‌های تیروئید به وفور درخواست می‌شوند.<sup>۱</sup> قضاوت پیشک بر مبنای نتیجه‌ی این آزمایش‌ها است. از یک طرف آزمایش‌های هورمونی بسیار حساس هستند و کوچکترین بی‌دقیقی منجر به گزارش اشتباه

i- Technical error  
ii- Analyte

پرکاری تیروئید ۳ ماه تحت درمان با داروهای آنتی‌تیروئید قرار گرفته بود که عدم رفع علایم و شکایتها و افزایش TSH منجر به قطع دارو شده بود. همچنین پس از آن قرص لوتیروكسین دریافت کرده بود که پس از مشاهده افزایش پیشتر  $T_3$  و سرکوب TSH لوتیروكسین قطع شده بود. در زمان مراجعه بیمار، دو سؤال مطرح بود:

- (۱) آیا بیمار یوتیروئید است و نتیجه‌ی  $T_3$  اشتباه است یا بیمار با توجه به شکایتها غیر اختصاصی هیپرتیروئید است و نتیجه‌ی TSH اشتباه است؟
- (۲) در صورت اشتباه در هریک از آزمون‌های  $T_3$  و TSH با توجه به اینکه نتیجه آزمایش در چند آزمایشگاه تکرار شده است، علت آن چیست؟ بنا بر این دو اقدام زیر برای بیمار انجام شد:

- اثبات یوتیروئیدی بیمار
- شناسایی عامل مداخله گر در سنجش  $T_3$

در وهله اول با اندازه‌گیری جذب ۲۴ ساعته‌ی یدراadioакتیو و آزمون تحریکی TRH، یوتیروئید بودن بیمار اثبات شد. سپس صحت<sup>iii</sup> آزمون‌های  $T_3$  و TSH با استفاده از آزمون‌های بازیافت و توازن<sup>iv</sup> بررسی شد. با توجه به عدم کاهش  $T_3$  مطابق انتظار در رقت‌های مختلف (از ۱/۲ تا ۱/۶۴) و همچنین عدم تحقق مقادیر مورد انتظار  $T_3$  در آزمون Recovery که مقادیر مشخصی  $T_3$  به سرم بیمار اضافه و سپس آزمایش شد، مطرح کننده تداخل در روش اندازه‌گیری بود. لذا سنجش  $T_3$  با روش RIA از صحت لازم برخوردار نمی‌باشد و عامل مداخله گر در این قسمت وجود دارد و منجر به گزارش نتایج نادرست می‌شود.

جدول ۱- نتیجه‌ی آزمون توازنی با روش رادیوایمونوواسی بر سرم بیمار با غلظت  $T_3$  پایه  $300 \text{ ng/dL}$

نسبت رقت	مورد انتظار (ng/dL)	اندازه‌گیری شده (ng/dL)	درصد
۱:۶	۱۵۰	۱۲۹	۹۲/۶
۱:۴	۷۵	۸۵	۱۱۲/۳
۱:۸	۳۷/۵	۴۱	۱۰۹/۳
۱:۱۶	۱۸/۷۵	۲۸	۱۴۹/۳
۱:۳۲	۹/۳۵	۲۱	۲۲۴/۵
۱:۶۴	۴/۶۷	۱۸	۲۸۵/۴

مولکول‌های مداخله گر به ویژه آنتی‌بادی‌ها گهگاه نتایج کاذب مشاهده می‌شود. شیوع این تداخل‌ها زیاد نیست و از ۰/۰۵ تا ۱ درصد گزارش شده است<sup>v</sup> ولی به علت نتایج مهمی که به بار می‌آورند بایستی این تداخلات در موارد عدم تطابق نتایج آزمون‌های آزمایشگاهی با وضعیت بالینی بیمار همیشه مدنظر باشند. آزمایشگاهی با وضعیت بالینی بیمار همیشه مدنظر باشند. البته در موارد ناهمخوانی آزمون‌ها با یکدیگر بعضی آزمایشگاه‌ها نتایج را دستکاری می‌کنند و بعضی که صادقانه نتایج را گزارش می‌کنند از طرف پژوهش ناآشنا با این‌گونه تداخل‌ها به بی‌دقیقی متهم می‌شوند. در موارد متعددی عدم کشف تداخل در نتایج آزمایش‌های باعث تشخیص نادرست و در نهایت منجر به انجام اقداماتی با صدمات جبران ناپذیر برای بیمار شده است. به طور مثال مواردی گزارش شده که بالا بودن  $\text{fT}_3$  در اثر تداخل منجر به هیسترکتومی و انجام شیمی درمانی شده است.<sup>۶</sup> در مورد آزمون‌های تیروئید که بیش از یک آزمون برای ارزیابی عملکرد تیروئید انجام می‌شود (مثلًا سنجش  $T_3$  و  $T_4$ ) احتمال پی بردن به تداخل بیشتر است، چون احتمال ایجاد تداخل همزمان در هر سه آزمایش زیاد نیست. در اکثر آزمایشگاه‌ها روش سنجش  $T_3$  و  $T_4$  با TSH متفاوت است و در حال حاضر معمولاً  $T_3$ ،  $T_4$  به روش رادیو ایمونوواسی (RIA) یا به روش الیزا (ELISA)<sup>i</sup> و TSH به روش ایمونورادیومتریک IRMA<sup>ii</sup> سنجیده می‌شوند.

## مواد و روش‌ها

خانم ۴۷ ساله‌ای با شکایت افزایش تحریک‌پذیری، تعریق و تپش قلب مراجعه کرد. علایم وی از یک‌سال قبل شروع شده و طی مدت مذکور ۳ کیلوگرم کاهش وزن داشته است. عادت ماهانه‌ی بیمار منظم بود و سابقه‌ی کم‌کاری تیروئید را در خواهر خود ذکر می‌کرد.

در معاینه تیروئید حدود ۲ برابر اندازه‌ی طبیعی (۴۰ گرم) با قوام لاستیکی داشت. ضربان قلب ۹۵ در دقیقه و انتهایا مرطوب نبود.

در آزمایش‌های به عمل آمده مقادیر  $\text{T}_3\text{RU}$  و  $\text{T}_4$  طبیعی ولی در روش RIA میزان  $\text{T}_3$  حدود ۲/۵ برابر حد طبیعی بود. پس از تکرار آزمایش‌ها نیز، نتایج مشابهی به دست آمد. حتی اندازه‌گیری مقادیر آزاد  $\text{T}_3$  ( $\text{FT}_3$ ) نشان‌دهنده‌ی بالا بودن  $\text{FT}_3$  بود. بیمار قبلًا با تشخیص

iii- Accuracy

iv- Recovery and Parallelism Test

i- Enzyme Linked Immunosorbent assay

ii- Immunoradiometric assay

جدول (۲) میزان  $T_3$  سرم بیمار و شاهد قبل و بعد از افزودن پلی‌اتیلن گلیکول

	PEG (ng/dL) $T_3$	قبل از افزودن	بعد از افزودن
بیمار	۲۹۹	۱۸۰	
کنترل	۱۷۲	۱۶۵	

سپس این فرضیه مطرح شد که عامل تداخل کننده، آنتی‌بادی از رده‌ی آنتی‌بادی‌های هتروفیل است که با آنتی‌بادی به کار رفته در کیت RIA برای سنجش  $T_3$  تداخل می‌کند ولی نسبت به خود  $T_3$  تمایلی ندارد. ابتدا با منفی بودن نتیجه‌ی آزمون فاکتور روماتوئید در سرم بیمار، تداخل فاکتور مذکور متنقی شد. پس از اینکه انکوباسیون سرم بیمار با سرم موش و سایر حیوانات (خرگوش، بز و گاو) تتوافست منجر به رفع تداخل شود، برای حذف آنتی‌بادی‌های IgG و IgM تداخل کننده، از چند مرحله انکوبه کردن نمونه‌ی سرم بیمار با IgG و IgM Anti-human متصل به چاهک‌های الایزا استفاده شد. این عمل منجر به رفع تداخل در صورت استفاده از میکروتیوب‌های Coat شده با Rabbit ۳۸۵ ng/dL شد. به طوری که غلظت  $T_3$  سرم بیمار از ۱۵۰ ng/dL به ۳۸۵ ng/dL رسید در حالی که Goat Antihuman IgM تغییر قابل ملاحظه‌ای در نتیجه‌ی اندازه‌گیری ایجاد نکرد. بنابراین عامل مداخله‌گر می‌باشد یک آنتی‌بادی هتروفیل از دسته‌ی IgG باشد. کسب نتایج یکسان از تکرار این روش شاندنه‌ی دقت<sup>v</sup> بررسی بود.

## بحث

در بیمار مورد بررسی با توجه به عدم همخوانی آزمون‌های تیروئید با یکدیگر<sup>vii</sup>، طبیعی بودن مقادیر  $T_4$ ، TSH بالا بودن میزان  $T_3$  و اثبات یوتیروئیدی بیمار، تجسس در عامل مداخله‌کننده منجر به شناسایی آنتی‌بادی‌های هتروفیل از دسته‌ی IgG به عنوان مسئول ایجاد تداخل شد. آنتی‌بادی‌های هتروفیل اصطلاحی است که اولین بار برای توصیف آنتی‌بادی IgG در منوفکلوز عفونی به سبب آگلوتینه کردن گلبول‌های قرمز گوسفتند به کار بردند. این آنتی‌بادی‌ها همچنین با پروتئین‌های گلبول قرمز گونه‌های مختلف (rat, گوسفتند، اسب، خرگوش، خوکچه‌ی هندی و گاو)

قدم بعدی شناسایی عامل مداخله‌گر بود. علت اصلی که منجر به تداخل در روش سنجش RIA می‌شوند عبارتند از:

(۱) پروتئین‌های باند کننده<sup>i</sup> غیر طبیعی از نظر غلظت، مانند TBG effect، تغییر مقادیر تام هورمون‌ها در اثر تغییر غلظت پروتئین‌های باند کننده و یا از نظر تمایل یا افیتیته مانند دیس آلبومینیمی.<sup>viii</sup>

(۲) اتوآنتی‌بادی علیه  $T_3$  که ممکن است طی بیماری‌های اتوایمیون تیروئید مانند هاشیماتو علاوه بر TPO ایجاد شوند. این اتوآنتی‌بادی‌ها به جز موارد نادر غلط‌دانشان به حدی نیست که در سنجش  $T_3$  تداخل ایجاد نماید.<sup>ix</sup>

بنابراین ابتدا غلظت آلبومین و سایر پروتئین‌های باند کننده با روش‌های کمی و نیمه کمی<sup>x</sup> مانند اندازه‌گیری، رنگ سنجی و کمی آلبومین (روش اتصال رنگ یا روش برومومکرونل سبز)، الکتروفورز ژل پلی‌آکریل‌آمید در حضور سدیم دودسیل سولفات<sup>xi</sup> و رنگ آمیزی با نیترات نقره سنجیده شد که نتیجه‌ی این اندازه‌گیری‌ها، طبیعی بود.

نتیجه‌ی آزمایش Anti-TPO در سرم بیمار نیز منفی گزارش شد. در مرحله‌ی بعد سرم بیمار با  $T_3$  نشان‌دار<sup>xii</sup> ( $T_3$  انکوبه و سپس الکتروفورز به روی کاغذ استات سلولز و یکبار نیز به روش SDS PAGE انجام شد. ولی در کمال تعجب در هیچ‌یک از باندهای پروتئین، گاماکاتر رادیواکتیویتی بیشتری را نسبت به سرم شاهد تشخیص نداد و در تکرار آزمایش‌ها نیز نتایج مشابهی به دست آمد، یعنی پروتئین اتصالی با تمایل غیر طبیعی در سرم بیمار یافت نشد. بنابراین فرضیه‌ی تداخل به سبب حضور یک پروتئین با اتصال بالا (آلبومن، گاماکلوبین یا آلفاکلوبولین) نسبت به  $T_3$  نیز مردود شد.

پس ماهیت عامل تداخل کننده چه بود؟

از آنجایی که افزودن پلی‌اتیلن گلیکول<sup>xv</sup> با جرم مولکولی ۶۰۰۰ دالتون (روشن رسموب گاماکلوبولین‌ها) موجب تصحیح نتیجه‌ی سنجش  $T_3$  در سرم بیمار شده بود، به نظر می‌رسید عامل مداخله گر از گروه گاماکلوبولین‌ها می‌باشد (جدول ۲).

i- Binding Proteins

ii- Semi quantitative

iii- SDS PAGE

iv- PEG

v- Reproducible

vi- Internal Inconsistency

مثالاً در سنجش  $T_3$ ، از یک آنتی‌بادی با تمایل بالا علیه  $T_3$  استفاده می‌شود. عامل تداخل کننده باید غلظت بالا یا تمایل بالایی برای مولکول مورد بررسی داشته باشد. در گزارش فوق، احتمال غلظت بالای عامل تداخل کننده منتفی شد چرا که روش الکتروفورز ژل پلی‌آکریل‌آمید به صورت SDS-PAGE و رنگ‌آمیزی با نیترات نفره قادر به شناسایی پروتئین‌ها در حد نانوگرم در لیتر می‌باشد که در این مورد هیچ پروتئینی با غلظت بالا یافت نشد. تداخل به دلیل عاملی با تمایل بالا برای اتصال به مولکول مورد بررسی معمولاً در وضعیتی مانند حضور آنتی‌بادی ضد  $T_3$  دیده می‌شود. یعنی آنتی‌بادی تداخل کننده به طور اختصاصی در برابر مولکول مورد سنجش در بدن ساخته می‌شود. استفاده از هورمون نشان‌دار و عدم اتصال آن به عامل تداخل کننده، امکان حضور عامل تداخل‌گر با تمایل بالا را نیز منتفی نمود. در حالی که آنتی‌بادی‌های هتروفیل به جز در موارد آنتی‌بادی‌های ضد حیوانی، تمایل کمی برای ترکیب با آنتی‌بادی مورد استفاده در سنجش دارند. با توجه به اینکه در این گزارش فرد مورد بررسی، سابقه‌ی تزریق آنتی‌بادی‌های منوکلونال با مقاصد تشخیصی یا درمانی نداشت. علت پیدایش چنین آنتی‌بادی‌های در سرم وی مشخص نیست. به هر حال در مروء مقالات منتشر شده تا سال ۲۰۰۵ این تنها مورد گزارش شده تداخل در سنجش  $T_3$  با روش رادیوایمونوواسی در اثر آنتی‌بادی‌های هتروفیل است.

بنا بر این، زمانی که نتیجه‌ی آزمون‌های عملکرد تیروئید با یکدیگر یا با وضعیت بالینی بیمار تطابق ندارند، پزشک علاوه بر اشکال تکنیکی آزمایشگاه، باید احتمال تداخل در سنجش را نیز مد نظر داشته باشد. ارتباط بیشتر پزشک با آزمایشگاه در تصمیم‌گیری صحیح برای اجتناب از آزمایش‌ها پیچیده‌تر و انجام درمان‌های نا به جا ضروری است.

آزمایشگاه باید آزمایش مشکوک را تکرار کند تا یافته‌ی به دست آمده اثبات شود. اگر یافته‌ی قبلی تکرار شد:

- الف: یافته‌های بالینی مانند وضعیت بیمار و درمان مجدداً مرور شوند و اطلاعات مربوط به نمونه مانند وضعیت نمونه، شرایط و زمان نگهداری آن و نتایج سایر آزمایش‌ها به ویژه ایمونوواسی‌های انجام شده روی همان نمونه کنترل شوند.
- ب: اندازه‌گیری مذکور با یک روش قابل مقایسه دیگر مانند LLSA مجدداً تکرار شود.

واکنش نشان می‌دهند. با گذشت زمان، از آنجایی که در تکنیک‌های ایمونوواسی، شناسایی مولکولی با کمک آنتی‌بادی‌هایی با منشاء حیوانی (عمدتاً موش) انجام می‌شود، تعریف آنتی‌بادی‌های هتروفیل گسترده‌تر شد و گاه به جای آن از اصطلاح ضدآنتی‌بادی حیوانی یا آنتی‌بادی انسانی علیه آنتی‌بادی موش (HAMA) استفاده می‌شود.<sup>۱۰-۱۲</sup>

گروهی از محققان فاکتور روماتوئید را نیز جزو آنتی‌بادی‌های هتروفیل در نظر می‌گیرند اما عده‌ای دیگر این فاکتور را مستقل قلمداد می‌کنند.<sup>۱۳</sup> بدون در نظر گرفتن فاکتور روماتوئید، شیوع آنتی‌بادی‌های هتروفیل در ۲ تا ۱۵٪ جمعیت گزارش شده است. حضور آنتی‌بادی‌های هتروفیل در سرم به معنی تداخل نیست چون معمولاً تمایل کمی برای واکنش با آنتی‌بادی‌های مورد استفاده در ایمونوواسی‌ها دارند. به هر حال حداقل در ۰/۵-۰/۵ درصد موارد تداخل در تصمیم‌گیری بالینی تأثیرگذار می‌باشند. این آنتی‌بادی‌ها بیشترین تداخل را در ایمونوواسی‌های دو جایگاهی<sup>۱</sup> دارند. در روش‌های مذکور از دو آنتی‌بادی، به نام‌های آنتی‌بادی (Detection Signal) یا گیرنده<sup>۱۴</sup> و آنتی‌بادی علامت‌دهنده (Marker) یا برای ساندویچ نمودن مولکول مورد نظر استفاده می‌شود.<sup>۱۵</sup>

آنتی‌بادی‌های هتروفیل قادرند در طیف وسیعی از ایمونوواسی‌ها مانند سنجش آلفاگیتوپروتئین، آنتی‌ژنهای ویروسی، فریتین،  $\beta$ -hCG، پرولاکتین، LH و FSH تداخل کنند.

در مورد تداخل آنتی‌بادی‌های هتروفیل در آزمون‌های عملکرد تیروئید گزارش‌های متعددی وجود دارد که تقریباً همه‌ی آن‌ها تداخل در سنجش TSH با روش دو جایگاهی صورت گرفته است.

تنها گزارش اختلال در تمام آزمون‌های تیروئید ( $T_4$  تام و آزاد،  $T_3$  تام و TSH) با آنتی‌بادی‌های هتروفیل توسط فیاد و همکاران<sup>۱۶</sup> در سال ۱۹۹۴ صورت گرفت انجام شد وجود آنتی‌بادی‌هایی که همزمان در بیش از یک سنجش تداخل می‌کنند و منجر به الگوی هورمونی غیر طبیعی می‌شوند بسیار نادر است. در گزارش مورد بحث، آنتی‌بادی‌های هتروفیل مسئول ایجاد تداخل بودند اما تداخل مذکور برخلاف معمول در سنجش به روش رادیوایمونوواسی (RIA) اتفاق افتاده است. در روش RIA معمولاً از یک آنتی‌بادی با تمایل بالا بر علیه مولکول مورد اندازه‌گیری استفاده می‌شود،

i- Two-site  
ii- Capture

و سرکار خانم قدس، کارشناس ارشد بیوشیمی مرکز پژوهش‌های ابن‌سینا دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی و سرکار خانم صنم سلیمانی کارشناس آزمایشگاه مرکز تحقیقات غدد درون‌ریز و متابولیسم دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی - درمانی شهید بهشتی ابراز می‌دارند.

در نهایت چنان‌چه برای مقادیر تام هورمون‌های TSH و  $T_3$  در آزمون توازنی (رقت‌های متواالی)، رابطه‌ی خطی مشاهده نشد، باید به تداخل شک کرد. این کار در مورد سنجش مقادیر آزاد هورمون‌ها صدق نمی‌کند.

## سپاسگزاری

نگارندگان مراتب قدردانی خود را از همکاری و زحمات آقای دکتر محمد جواد رسائی، استاد دانشگاه تربیت مدرس

## References

1. حیدریان پیمانه، عزیزی فریدون. بررسی بیماری‌های تیروئید بالغین در تهران. پایان نامه فوق تخصصی غدد درون‌ریز و متابولیسم، تهران: مرکز تحقیقات غدد درون‌ریز دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی - درمانی شهید بهشتی .۱۳۸۰.
2. Bjerner J, Nustad K, Norum LF, Olsen KH, Bormer OP. Immunometric assay interference: incidence and prevention. *Clin Chem*. 2002;48: 613-21.
3. Krahn J, Parry DM, Laroux M, Dalton J. High percentage of false positive cardiac troponin 1 results in patient with rheumatoid factor. *Clin Biochem* 1999; 32: 477-80.
4. Marks V. False-positive immunoassay results: a multicenter survey of erroneous immunoassay results from assays of 74 analytes in 10 donors from 66 laboratories in seven countries. *Clin Chem* 2002; 48: 2008-16.
5. Robbins J. Thyroid hormone transport proteins and the physiology of hormone binding. In: Braverman LE, Utiger RD editors. Werner & Ingbar's the thyroid: a fundamental and clinical text. 8th ed. Philadelphia: Lippincott Williams & Wilkins 2000. p. 105-115.
6. Refetof S. Thyroid Hormone serum Transport proteins. In: DeGroot LJ, Hennemann G. (editors). Thyroid Disease Manager. South Dartmouth, Mass: Endocrine Education, 2002.
7. Sunthornthepvarakul T, Likitmaskul S, Ngongnarmrattana S, Angsusingha K, Kitvitayarak S, Scherberg NH, et al. Familial dysalbuminemic hypertriiodothyroninemia: a new, dominantly inherited albumin defect. *J Clin Endocrinol Metab* 1998; 83: 1448-54.
8. Sugenoya A, Mizuno E, Haniuda M, Fujimori M, Masuda H, Kasuga Y, et al. Anti-triiodothyronine autoantibodies in a euthyroid woman: confirmation of immunoglobulin G antibodies employing protein A column chromatography. *Acta Endocrinol (Copenh)*. 1991; 124: 115-20.
9. Ginsberg J, Segal D, Ehrlich RM, Walfish PG. Inappropriate triiodothyronine ( $T_3$ ) and thyroxine ( $T_4$ ) radioimmunoassay levels secondary to circulating thyroid hormone autoantibodies. *Clin Endocrinol (Oxf)* 1978; 8: 133-9.
10. Kaplan IV, Levinson SS. When is a heterophile antibody not a heterophile antibody? When it is an antibody against a specific immunogen. *Clin Chem* 1999; 45: 616-8.
11. Frost SJ. More on heterophile and human anti-animal antibodies. *Clin Chem* 1999; 45: 2042-3.
12. Kricka LJ. Human anti-animal antibody interferences in immunological assays. *Clin Chem* 1999;45:942-56.
13. Despres N, Grant AM. Antibody interference in thyroid assays: a potential for clinical misinformation. *Clin Chem* 1998; 44: 440-54.
14. Fiad TM, Duffy J, McKenna TJ. Multiple spuriously abnormal thyroid function indices due to heterophilic antibodies. *Clin Endocrinol (Oxf)* 1994; 41: 391-5.