

موتاپیون ژن 2 Dual Oxidase در بیماران مبتلا به کم کاری مادرزادی تیرویید دائمی و گذرا

دکتر نوشین رستمپور^۱، محمد حسن تاج الدینی^۲، دکتر مهین هاشمی پور^۳، دکتر منصور صالحی^۴،
دکتر آوات فیضی^۵، دکتر شقایق حق جوی جوانمرد^۶، دکتر رویا کلیشادی^۷، دکتر حسین صانعیان^۸،
دکتر سیلووا هوسپیان^۹، دکتر مسعود امینی^{۱۰}

خلاصه

مقدمه: با در نظر گرفتن شیوع بالای کم کاری مادرزادی در ایران و متفاوت بودن اتیولوژی بیماری در مقایسه با سایر جوامع، فراوانی بالای ازدواج‌های فامیلی و نقش ژن 2 (DUOX) Dual Oxidase در بروز کم کاری مادرزادی گذرا و کم کاری مادرزادی دائمی تیرویید با اتیولوژی دیس‌هورمونوژن، این مطالعه برای بررسی موتاپیون‌های ژن DUOX2 در بیماران مبتلا به کم کاری مادرزادی تیرویید دائمی با اتیولوژی دیس‌هورمونوژن و گذرا، در شهر اصفهان انجام شد.

روش‌ها: در این مطالعه توصیفی آینده‌نگر، کودکان مبتلا به کم کاری مادرزادی گذرا و یا کم کاری مادرزادی دائمی تیرویید با اتیولوژی DUOX2 و D506N، R376W، Q36H با استفاده از تکنیک Real-time PCR HRM Real-time polymerase chain reaction melt مورد مطالعه قرار گرفتند. اختصاصی و آزمایشات مولکولی تکمیلی نظیر Sequencing مورد مطالعه قرار گرفتند.

یافته‌های: در این مطالعه به ترتیب ۲۵ و ۳۳ کودک مبتلا به کم کاری مادرزادی گذرا یا دائمی تیرویید با اتیولوژی دیس‌هورمونوژن و ۳۰ کودک به عنوان گروه شاهد مورد مطالعه قرار گرفتند. در بررسی سیتوژنتیکی بیماران از لحاظ دارا بودن سه موتاپیون Q36H، R376W و D506N هیچ موردی از موتاپیون گزارش نشد.

نتیجه‌گیری: با توجه به یافته‌های حاصل از این پژوهش به نظر می‌رسد مطالعات دیگری با استفاده از سایر روش‌های بررسی ژنی و نیز بررسی موتاپیون‌های سایر ژن‌های دخیل در اتیولوژی کم کاری مادرزادی گذرا و دیس‌هورمونوژن تیرویید شامل ژن‌های کانال غشاء‌پوشی سدیم ید، تیروگلوبولین و پندرین ضروری باشد، تا بتوان بدین طریق به اساس ژنتیکی این بیماری شایع در منطقه پی برداشت.

وازگان کلیدی: کم کاری مادرزادی تیرویید، ژن 2 Dual Oxidase

* این مقاله هاصل پایان‌نامه‌های فوق تخصصی در دانشگاه علوم پزشکی اصفهان است.

^۱ دستیار فوق تخصصی غدد و متابولیسم، گروه کودکان، دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران.

^۲ دانشجوی کارشناسی ارشد، گروه بیوشیمی بالینی، مرکز تحقیقات دارویی، دانشکده‌ی داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران.

^۳ استاد، مرکز تحقیقات غدد و متابولیسم، مرکز تحقیقات ارتقای سلامت کودکان، گروه کودکان، دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران.

^۴ دانشیار، گروه ژنتیک و بیولوژی مولکولی، دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران.

^۵ استادیار، گروه اپیدمیولوژی و آمار زیستی، دانشکده‌ی بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران.

^۶ استادیار، گروه فیزیولوژی، دانشکده‌ی پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران.

^۷ استاد، مرکز تحقیقات ارتقای سلامت کودکان، گروه کودکان، دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران.

^۸ استادیار، گروه کودکان، دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران.

^۹ پژوهش عمومی، پژوهشگر، مرکز تحقیقات ارتقای سلامت کودکان، دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران.

^{۱۰} استاد، مرکز تحقیقات غدد و متابولیسم، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران.

مقدمه

زمینه، نقص در ژن های مسؤول سنتز هورمون تیرویید یعنی ژن های تیرویید پراکسیداز (Thyroid peroxidase)، تیروگلوبولین (Thymoglobulin) یا TG، ناقل سدیم و ید (Sodium iodide symporter) یا NIS، پندرین (Pendred syndrome) یا PDS، تیروئید اکسیداز ۲، (THOX₂)، که به تازگی شناسایی شده است، باعث CH خفیف دایم با اتیولوژی دیس هورمونوژن می شوند (۵-۸). از طرفی بر اساس مطالعه‌ی Nose و همکاران ژن های مسؤول ایجاد CH گذرا می توانند CH خفیف دایم با اتیولوژی دیس هورمونوژن ایجاد نمایند (۹).

ژن THOX₂، تحت عنوان ژن 2 Dual Oxidase یا DUOX2 نیز شناخته شده است. این ژن بر روی کروموزوم ۱۵ قرار گرفته و دارای ۳۳ اگزون کد کننده‌ی mRNA می باشد. این ژن به عنوان سیستم تولید کننده‌ی H₂O₂ طی روند تولید هورمون تیرویید شناخته شده است (۱۰-۱۱). بر اساس مطالعات انجام شده در این زمینه نقص در سیستم تولید کننده‌ی H₂O₂ باعث بروز CH می شود (۱۲-۱۴). بدین ترتیب نقص در ژن DUOX2 باعث عدم تولید H₂O₂ می شود. بنابراین این پروتئین و فعالیت ژن مربوطه برای سنتز هورمون تیرویید ضروری می باشد؛ چرا که TPO برای عمل کردن به عنوان کاتالیزور برای سنتز هورمون Iodide organification, coupling نیاز به H₂O₂ دارد.

مطالعات انجام شده در این زمینه گویای آن است که نقص یا موتاسیون های هتروژن ژن DUOX2 باعث نقص نسبی در ارگانیفیکاسیون ید شده و منجر به بروز نوع خفیف CH گذرا می گردد. در حالی که موتاسیون های هورموژن ژن DUOX2 باعث نقص کامل در ارگانیفیکاسیون ید شده و منجر به بروز نوع شدید و

کم کاری مادرزادی تیرویید (CH) یا Congenital hypothyroidism بیماری های اندوکرین و متابولیک کودکان و از علل قابل پیش گیری عقب ماندگی ذهنی می باشد (۱-۲). میزان بروز این بیماری در جوامع مختلف متفاوت است ولی به طور متوسط ۱ مورد در هر ۳۰۰۰ تا ۴۰۰۰ تولد گزارش می شود (۳).

CH می تواند به دو صورت دائمی و گذرا وجود داشته باشد. در موارد دائمی نیاز به درمان به صورت مادام العمر می باشد در حالی که در نوع گذرا جهت جلوگیری از اثرات کمبود هورمون بر رشد و تکامل مغز حداکثر تا ۳ سالگی دارو به بیمار داده می شود. CH دائمی می تواند به علت اختلالات تکاملی غده‌ی تیرویید (آرنزی، اکتوپی، هیپوپلازی) باشد که در حدود ۸۵ درصد موارد CH را تشکیل می دهد و تحت عنوان دیسژنری نامیده می شود. علل ایجاد دیسژنری به طور کامل مشخص نیست ولی به نظر می رسد عوامل مولتی فاکتوریال نظیر عوامل محیطی و مداخلات پیچیده‌ی ژنی در بروز آن مؤثر باشد (۴). ۱۵ درصد موارد به علت دیس هورمونوژن است که حاصل نقص در تولید هورمون یا نقص در فعالیت و عملکرد گیرنده‌ی هورمون تیرویید می باشد (۴).

گذرا می تواند به علت مواردی نظیر کمبود ید، در معرض ید قرار گرفتن مادر یا نوزاد، درمان های ضد تیرویید مادر، تیروییدیت اتوایمیون مزمن مادر، وجود آنتی بادی های بلوکه کننده‌ی گیرنده‌های TSH با منشأ مادری و استفاده‌ی روتین از محلول های ضد عفونی یددار حاصل شود (۴).

بر اساس مطالعات مولکولی انجام شده در این

سرمی T4 و هورمون محرك تیروئید (TSH) یا مطالعات جديده (Thyroid stimulating hormone) اندازه‌گيري می‌شود. به علاوه سونوگرافی و یا اسکن تیروئید نيز انجام می‌شود. بر اساس نتایج حاصل از آزمایشات بیوشیمیایی و بررسی‌های رادیولوژیک موارد CH دایمی و گذرا مشخص می‌گردد. در صورت آزمایش غیر طبیعی و سونوگرافی یا اسکن طبیعی کودک تحت عنوان دیس‌هورمونوژن و در صورت آزمایش طبیعی و سونوگرافی یا اسکن طبیعی تحت عنوان CH گذرا تلقی و مورد بررسی ژنتیک قرار خواهد گرفت.

این مطالعه توسط کمیته‌ی اخلاق و معاونت تحقیقات و فناوری دانشگاه علوم پزشکی اصفهان تأیید و تصویب گردید. پس از انتخاب افراد مورد مطالعه و فرآخوان آن‌ها به مرکز تحقیقات غدد و متابولیسم، والدین کودکان مورد مطالعه در مورد مراحل مطالعه و اهداف آن و اهمیت طرح توجیه شده، رضایت کتبی جهت مشارکت در طرح از آن‌ها کسب شد.

طی این طرح، پس از گرفتن شرح حال دقیق و تکمیل پرسشنامه‌ی مربوطه که شامل اطلاعات دموگرافیک و نیز اطلاعات مربوط به یافته‌های غربالگری (مقادیر T4 و TSH اولیه [غربالگری] و مقادیر T4 و TSH پس از قطع درمان در سه سالگی) بود، تکمیل شد. سپس کودکان مورد مطالعه، توسط پزشک عمومی همکار طرح معاینه شدند و پس از آن نمونه‌ی خون و ریلی کوییتال، از کودکان مبتلا جمع‌آوری و به آزمایشگاه ژنتیک ارسال شد.

در آزمایشگاه ژنتیک بررسی سیتوژنتیکی بیماران، استخراج DNA نمونه‌های دریافت شده، تهیه‌ی بانک DNA از بیماران، طراحی پرایمر و استفاده‌ی از تکنیک Real-time polymerase chain reaction high Resolution melt PCR (HRM) یا شناسایی جهش‌ها، تعیین توالی و تشخیص و تفسیر

دایمی CH می‌گردد (۱۵). با این وجود یافته‌های برخی مطالعات جدید، وجود موتاسیون‌های هورمونوژن ژن DUOX2 را در CH گذرا نیز گزارش نموده‌اند (۱۶). بر اساس این مطالعات این موتاسیون‌ها در موارد فامیلی نیز گزارش شده‌اند (۱۵).

لذا با در نظر گرفتن شیوع بالای CH در جامعه، متفاوت بودن اتیولوژی بیماری در مقایسه با سایر جوامع (فراوانی موارد CH گذرا و دایمی با اتیولوژی دیس‌هورمونوژن) و نیز فراوانی بالای ازدواج‌های فامیلی در جامعه (۱۷-۱۸) و نیز با توجه به نقش ژن DUOX2 در بروز CH گذرا و دائمی با اتیولوژی دیس‌هورمونوژن، هدف از این مطالعه بررسی موتاسیون‌های ژن DUOX2 در بیماران مبتلا به CH با اتیولوژی دیس‌هورمونوژن در شهر اصفهان بود، چه بسا با تعیین اساس مولکولی این بیماری دستیابی به پاتوفیزیولوژی بیماری هموارتر شود.

روش‌ها

در این مطالعه‌ی توصیفی آینده‌نگر، بر اساس نتایج مربوط به غربالگری نوزادان از سال ۱۳۸۱ تاکنون، بیماران مبتلا به CH که تحت درمان و پی‌گیری در مرکز تحقیقات غدد و متابولیسم بودند و پس از طی دوران سه ساله‌ی ابتدایی درمان تحت بررسی قرار گرفت و تشخیص CH گذرا یا دایمی با اتیولوژی دیس‌هورمونوژنیس برای آن‌ها گذاشته شده بود (۱۷)، مورد مطالعه قرار گفتند. یک گروه از کودکان با نتایج غربالگری طبیعی نیز به عنوان گروه شاهد فرآخوان شدند.

طی طرح غربالگری CH پس از سه سال درمان و پی‌گیری، برای تشخیص CH گذرا یا دایمی، درمان کودک مبتلا به مدت ۴ تا ۶ هفته قطع شد و غلظت

اساس یافته‌های این مطالعه هیچ موردی از موتاسیون مذکور در دو گروه مورد مطالعه گزارش نشد. مطالعات انجام شده در کودکان مبتلا به کم کاری DUOX2 و نیز بر روی حیوانات نقش اساسی ژن CH را در سنتز هورمون تیرویید نشان داده‌اند (۱۹). نتایج اغلب مطالعات گویای آن است که موتاسیون‌های ژن DUOX2 در نوع دائمی از نوع هموژن و در نوع گذرا از نوع هتروژن می‌باشد، گرچه مواردی از موتاسیون‌های هموژن نیز در انواع گذرای بیماری گزارش شده است (۱۵-۱۶). تاکنون ۲۰ موتاسیون ژن DUOX2 شناخته شده است که شامل ۸ موتاسیون شبه پراکسیدازی خارج سلولی (Extracellular peroxidase-like domain) در حلقه‌ی اول بلند (First long intracellular loop) و یک جهش در حلقه‌ی دوم داخل سلولی (Second intracellular loop) موتاسیون‌های گزارش شده شامل ۸ موتاسیون Missense، ۶ موتاسیون Nonsense و ۱ موتاسیون Splice-site shift کلیه‌ی موتاسیون‌های مذکور در طی غربالگری CH کشف شدند (۲۰).

جدول ۱. اطلاعات دموگرافیک و غلظت هورمون‌های مورد مطالعه در کودکان مبتلا به کم کاری مادرزادی گذرا و دائمی تیرویید با اتیولوژی دیس‌هورمونوژن و گروه شاهد

کودکان سالم	CH با اتیولوژی دیس‌هورمونوژن	CH گذرا	سن (ماه)
$69/3 \pm 27/2$	$64/6 \pm 23/7$	$68/2 \pm 25/5$	جنس (پسر/دختر)
۱۹/۱۱	۱۵/۱۸	۱۸/۷	سابقه‌ی ازدواج فامیلی
۳۹	۶۲	۶۹	(میلی واحد در لیتر) TSH
$4/5 \pm 2/7$	$47/3 \pm 46/1$	$25/5 \pm 19/7$	اولیه
	$36/5 \pm 30/7$	$3/9 \pm 2/0$	پس از قطع درمان (میکروگرم در دسی لیتر) T4
$11/6 \pm 3/9$	$6/2 \pm 3/5$	$5/7 \pm 3/5$	اولیه
	$7/1 \pm 2/9$	$8/1 \pm 1/9$	پس از قطع درمان

CH: Congenital hypothyroidism

جهش‌های احتمالی؛ انجام شد. طی این مطالعه سه موتاسیون Q36H، R376W و D506N مورد بررسی قرار گرفتند.

اطلاعات جمع‌آوری شده با استفاده از نرم‌افزار آماری SPSS Inc., Chicago, IL) آزمون‌های آماری χ^2 ، لاندا، فی، کرامر و ضریب همبستگی Pearson مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت.

یافته‌ها

در این مطالعه به ترتیب ۲۵ و ۳۳ کودک مبتلا به گذرا و دائمی با اتیولوژی دیس‌هورمونوژن و ۳۰ کودک به عنوان گروه شاهد مورد مطالعه قرار گرفتند. اطلاعات دموگرافیک افراد مورد مطالعه در سه گروه در جدول ۱ ارائه گردیده است.

بحث

در این مطالعه همگام با سایر بررسی‌های اتیولوژیک طی طرح غربالگری CH، نقش سه موتاسیون Q36H، DUOX2 و D506N در CH گذرا و ژن R376W دائمی با اتیولوژی دیس‌هورمونوژن بررسی گردید. بر

افراد مورد مطالعه است که در مطالعات پیشین نیز به آن اشاره شده است (۲۵). شاید جهش در سایر ژن های دخیل در CH گذرا و دیس هورمونوژن شامل ژن های کانال غشایی سدیم ید، تیروگلوبولین و پندرین در بروز بیماری در جمعیت مورد مطالعه‌ی ما نفشد داشتند که نیازمند بررسی‌های بیشتری است.

از طرفی، اگر چه مطالعات قبلی به نقش عوامل محیطی نظیر ذخیره‌ی ید در بروز فنتیپ‌های مختلف موتاسیون‌های DUOX2 اشاره نمودند ولی به نظر می‌رسد این فاکتورها در بروز موتاسیون‌ها نیز نقش داشته باشند که نیازمند بررسی‌های بیشتری است. افزون بر موارد ذکر شده برخی عوامل مربوط به روش بررسی موتاسیون‌ها نیز می‌توانند در نتایج حاصل نقش داشته باشند.

تعداد افراد بررسی شده در این مطالعه در مقایسه‌ی با سایر مطالعات همانند و یا حتی بیشتر بود. بنابراین کمبود حجم نمونه نمی‌تواند دلیل یافته‌های کنونی باشد.

در این تحقیق جهش ژنی در نواحی اگزونی ژن DUOX2 بررسی گردید. در حالی که بر اساس برخی مطالعات احتمال وجود جهش در ناحیه‌ی ایترونی و تنظیمی ژن مذکور می‌تواند وجود داشته باشد که نیازمند بررسی است (۲۶).

با توجه به یافته‌های حاصل از این پژوهش به نظر می‌رسد مطالعات دیگری با استفاده از سایر روش‌های بررسی ژنی و نیز بررسی موتاسیون‌های سایر ژن‌های دخیل در اتیولوژی CH گذرا و دیس هورمونوژن تیروپید ژن‌های کانال غشایی سدیم ید، تیروگلوبولین و پندرین ضروری باشد تا بتوان بدین طریق به اساس ژنتیکی این بیماری شایع در منطقه بی برد.

فنتیپ‌های بالینی موتاسیون ژن DUOX2 حتی در انواع مشخص آن در افراد مختلف متفاوت است و بر اساس مطالعه Vigone و همکاران ذخیره‌ی ید بدن می‌تواند باعث تغییر در فنتیپ‌ها شود و عوامل محیطی نظیر دریافت ید در بروز انواع فنتیپ‌ها نقش دارند (۲۱).

Grasberger و همکاران، در یک مطالعه‌ی کاربردی، سه موتاسیون Missense در حوزه‌ی شبه پراکسیدازی DUOX2، R376W و Q36H (D506N) از ژن DUOX2 را در سلول‌های Cos-7 بررسی کردند. موتاسیون‌های Q36H و R376W انتقال DUOX را از شبکه‌ی اندوپلاسمی به غشای پلاسمایی متوقف می‌نمایند. در حالی که موتاسیون D506N انتقال داخل غشایی DUOX را کاهش می‌دهد. این جهش‌ها در شبکه‌ی اندوپلاسمی ذخیره می‌شوند. محققین در این مطالعه به این نتیجه رسیدند که پردازش Post-transitional حوزه‌ی شبه پراکسیدازی نقش مهمی در خروج DUOX2 از شبکه‌ی اندوپلاسمی و در نتیجه در تولید هورمون تیروپید دارند (۲۲).

موتاسیون‌های مذکور هر کدام پیش از این در مطالعات متفاوتی طی غربالگری CH کشف شدند. موتاسیون W R376W توسط Vigone و همکاران (۲۱)، موتاسیون H Q36H توسط Varela و همکاران (۲۳) و موتاسیون D506N توسط Pfarr و همکاران (۲۴) گزارش شد.

در مطالعه‌ی ما هیچ موردی از موتاسیون‌های فوق در دو گروه از کودکان مبتلا به CH گذرا و دائمی با اتیولوژی دیس هورمونوژن گزارش نگردید. علت این یافته‌ها را می‌توان این گونه توضیح داد که به نظر می‌رسد مهم‌ترین دلیل تفاوت مذکور تفاوت‌های نژادی

References

1. Knobel M, Medeiros-Neto G. An outline of inherited disorders of the thyroid hormone generating system. *Thyroid* 2003; 13(8): 771-801.
2. Grant DB, Smith I, Fuggle PW, Tokar S, Chapple J. Congenital hypothyroidism detected by neonatal screening: relationship between biochemical severity and early clinical features. *Arch Dis Child* 1992; 67(1): 87-90.
3. Castanet M, Polak M, Bonaiti-Pellie C, Lyonnet S, Czernichow P, Leger J. Nineteen years of national screening for congenital hypothyroidism: familial cases with thyroid dysgenesis suggest the involvement of genetic factors. *J Clin Endocrinol Metab* 2001; 86(5): 2009-14.
4. Park SM, Chatterjee VK. Genetics of congenital hypothyroidism. *J Med Genet* 2005; 42(5): 379-89.
5. Abramowicz MJ, Targovnik HM, Varela V, Cochaux P, Krawiec L, Pisarev MA, et al. Identification of a mutation in the coding sequence of the human thyroid peroxidase gene causing congenital goiter. *J Clin Invest* 1992; 90(4): 1200-4.
6. Ieiri T, Cochaux P, Targovnik HM, Suzuki M, Shimoda S, Perret J, et al. A 3' splice site mutation in the thyroglobulin gene responsible for congenital goiter with hypothyroidism. *J Clin Invest* 1991; 88(6): 1901-5.
7. Fujiwara H, Tatsumi K, Miki K, Harada T, Miyai K, Takai S, et al. Congenital hypothyroidism caused by a mutation in the Na+/I- symporter. *Nat Genet* 1997; 16(2): 124-5.
8. Everett LA, Glaser B, Beck JC, Idol JR, Buchs A, Heyman M, et al. Pendred syndrome is caused by mutations in a putative sulphate transporter gene (PDS). *Nat Genet* 1997; 17(4): 411-22.
9. Nose O, Harada T, Miyai K, Hata N, Ogawa M, Maki I, et al. Transient neonatal hypothyroidism probably related to immaturity of thyroidal iodine organification. *J Pediatr* 1986; 108(4): 573-6.
10. Dupuy C, Ohayon R, Valent A, Noel-Hudson MS, Deme D, Virion A. Purification of a novel flavoprotein involved in the thyroid NADPH oxidase. Cloning of the porcine and human cDNAs. *J Biol Chem* 1999; 274(52): 37265-9.
11. De D, X, Wang D, Many MC, Costagliola S, Libert F, Vassart G, et al. Cloning of two human thyroid cDNAs encoding new members of the NADPH oxidase family. *J Biol Chem* 2000; 275(30): 23227-33.
12. Kusakabe T. Deficient cytochrome b5 reductase activity in nontoxic goiter with iodide organification defect. *Metabolism* 1975; 24(10): 1103-13.
13. Niepomniszcze H, Targovnik HM, Gluzman BE, Curutchet P. Abnormal H₂O₂ supply in the thyroid of a patient with goiter and iodine organification defect. *J Clin Endocrinol Metab* 1987; 65(2): 344-8.
14. Figueiredo MD, Cardoso LC, Ferreira AC, Campos DV, Da Cruz DM, Corbo R, et al. Goiter and hypothyroidism in two siblings due to impaired Ca(+2)/NAD(P)H-dependent H₂O₂-generating activity. *J Clin Endocrinol Metab* 2001; 86(10): 4843-8.
15. Moreno JC, Bikker H, Kempers MJ, Van Trotsenburg AS, Baas F, De Vijlder JJ, et al. Inactivating mutations in the gene for thyroid oxidase 2 (THOX2) and congenital hypothyroidism. *N Engl J Med* 2002; 347(2): 95-102.
16. Maruo Y, Takahashi H, Soeda I, Nishikura N, Matsui K, Ota Y, et al. Transient congenital hypothyroidism caused by biallelic mutations of the dual oxidase 2 gene in Japanese patients detected by a neonatal screening program. *J Clin Endocrinol Metab* 2008; 93(11): 4261-7.
17. Hashemipour M, Hovsepian S, Kelishadi R, Iranpour R, Hadian R, Haghghi S, et al. Permanent and transient congenital hypothyroidism in Isfahan-Iran. *J Med Screen* 2009; 16(1): 11-6.
18. Hashemipour M, Amini M, Talaie M, Kelishadi R, Hovsepian S, Iranpour R, et al. Parental consanguinity among parents of neonates with congenital hypothyroidism in Isfahan. *East Mediterr Health J* 2007; 13(3): 567-74.
19. Johnson KR, Marden CC, Ward-Bailey P, Gagnon LH, Bronson RT, Donahue LR. Congenital hypothyroidism, dwarfism, and hearing impairment caused by a missense mutation in the mouse dual oxidase 2 gene, Duox2. *Mol Endocrinol* 2007; 21(7): 1593-602.
20. Ohye H, Sugawara M. Dual oxidase, hydrogen peroxide and thyroid diseases. *Exp Biol Med (Maywood)* 2010; 235(4): 424-33.
21. Vigone MC, Fugazzola L, Zamproni I, Passoni A, Di Candia S, Chiumello G, et al. Persistent mild hypothyroidism associated with novel sequence variants of the DUOX2 gene in two siblings. *Hum Mutat* 2005; 26(4): 395.
22. Grasberger H, De D, X, Miot F, Pohlenz J, Refetoff S. Missense mutations of dual oxidase 2 (DUOX2) implicated in congenital hypothyroidism have impaired trafficking in cells reconstituted with DUOX2 maturation factor. *Mol Endocrinol* 2007; 21(6): 1408-21.

23. Varela V, Rivolta CM, Esperante SA, Gruneiro-Papendieck L, Chiesa A, Targovnik HM. Three mutations (p.Q36H, p.G418fsX482, and g.IVS19-2A>C) in the dual oxidase 2 gene responsible for congenital goiter and iodide organification defect. *Clin Chem* 2006; 52(2): 182-91.
24. Pfarr N, Korsch E, Kaspers S, Herbst A, Stach A, Zimmer C, et al. Congenital hypothyroidism caused by new mutations in the thyroid oxidase 2 (THOX2) gene. *Clin Endocrinol (Oxf)* 2006; 65(6): 810-5.
25. Tonacchera M, De Marco G, Agretti P, Montanelli L, Di Cosmo C, Freitas Ferreira AC, et al. Identification and functional studies of two new dual-oxidase 2 (DUOX2) mutations in a child with congenital hypothyroidism and a eutopic normal-size thyroid gland. *J Clin Endocrinol Metab* 2009; 94(11): 4309-14.
26. Niu DM, Hwang B, Chu YK, Liao CJ, Wang PL, Lin CY. High prevalence of a novel mutation (2268 insT) of the thyroid peroxidase gene in Taiwanese patients with total iodide organification defect, and evidence for a founder effect. *J Clin Endocrinol Metab* 2002; 87(9): 4208-12.

Archive of SID

The Mutation of Dual Oxidase 2 (DUOX2) Gene among Patients with Permanent and Transient Congenital Hypothyroidism

Nooshin Rostampour MD¹, Mohamadhasan Tajaddini², Mahin Hashemipour MD³, Mansour Salehi PhD⁴, Avat Feizi PhD⁵, Shaghayegh Haghjooy Javanmard MD, PhD⁶, Roya Kelishadi MD⁷, Hosein Saneian MD⁸, Silva Hovsepian MD⁹, Massoud Amini MD¹⁰

Abstract

Background: Considering the high prevalence of congenital hypothyroidism (CH) in Isfahan and its different etiologies comparing with other countries, the high rate of parental consanguinity and the role of DUOX2 gene in transient CH and permanent CH due to dyshormonogenesis, the aim of this research was to investigate the mutations of DUOX2 gene in patients with transient or permanent CH due to dyshormonogenesis.

Methods: In this descriptive prospective study, patients diagnosed with transient CH and permanent CH due to dyshormonogenesis during CH screening program, were selected. Venous blood sample was obtained to determine the 3 mutations Q36H, R376W, D506N of DUOX2 gene using Real-time PCR HRM method by specific primers and complementary molecular methods such as Sequencing.

Findings: In this study 25 and 33 CH patients with transient CH and permanent CH due to dyshormonogenesis were studied respectively. 30 children studied as control group. We did not find any mutation of the mentioned three mutations of DUOX2 gene.

Conclusion: Considering the findings of current study, it seems that further studies with other methods and also with considering other gene mutations such as pendrin, NIS and thyroglobulin is needed for more accurate conclusion.

Keywords: Congenital Hypothyroidism, Dual Oxidase 2 (DUOX2) gene.

* This paper derived from a specialty thesis in Isfahan University of Medical Sciences.

¹ Resident of Pediatrics Endocrinology, Department of Pediatrics, School of Medicine, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran.

² MSc Student, Department of Clinical Biochemistry, School of Pharmacy and Isfahan Pharmaceutical Sciences Research Center, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran.

³ Professor, Endocrine and Metabolism Research Center, Child Health Promotion Research Center, Department of Pediatrics, School of Medicine, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran.

⁴ Associate Professor, Department of Genetics and Molecular Biology, School of Medicine, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran.

⁵ Assistant Professor, Department of Epidemiology and Biostatistics, School of Public Health, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran.

⁶ Assistant Professor, Applied Physiology Research Center and Department of Physiology, School of Medicine, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran.

⁷ Professor, Department of Pediatrics, Child Health Promotion Research Center, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran.

⁸ Assistant Professor, Department of Pediatrics, School of Medicine, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran.

⁹ General Practitioner, Research Assistant, Child Health Promotion Research Center, Endocrine and Metabolism Research Center, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran.

¹⁰ Professor, Endocrine and Metabolism Research Center, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran.

Corresponding Author: Mohamadhasan Tajaddini, Email: tajaddini@pharm.mui.ac.ir