

بررسی رابطه موتاسیون در ژن TGF β 3 با شکاف لب و کام در جمعیت ایرانی

دکتر آزیتا تهرانچی^{*}، دکتر بهرام کاظمی^{**}، دکتر مسعود سفی^{***}، دکتر الهه محجوب^{****}

چکیده

سابقه و هدف: شکاف لب و کام یکی از نوادرات شایع مادرزادی است که عوارض فردی، اجتماعی و اقتصادی بسیاری به دنبال دارد. ژن‌های متعددی در زمینه‌سازی این بیماری درگیر شناخته شده‌اند که یکی از مطرح‌ترین آنها *TGF β 3* می‌باشد.

مواد و روش‌ها: در مطالعه مورد-شاهدی حاضر، *DNA* از خون محیطی ۴۰ فرد مبتلا به شکاف لب با یا بدون شکاف کام و ۵۰ فرد سالم از طبقه اجتماعی مشابه استخراج گردید. *PCR* شده در محل اگزون ۳ ژن *TGF β 3* با استفاده از روش *DNA* *Genotyping* و به وسیله آنزیم‌های *HinfI* و *HaeIII* از *Restriction Digestion* یافت شد.

یافته‌ها: الکتروفورز محصول *PCR* هضم شده نمونه‌ها تنها یک واریانت نادر را در یکی از افراد مبتلا نشان داد و سایر موارد مشابه هم بودند.

نتیجه‌گیری: در این مطالعه، پلی‌مورفیسمی برای ژن *TGF β 3* یافت نگردید. در نتیجه، در نژاد ایرانی ارتباطی بین پلی‌مورفیسم این ژن و ناهنجاری شکاف لب و کام وجود ندارد.

کلید واژگان: شکاف کام و لب، رابطه، ژن *TGF β 3*

تاریخ دریافت مقاله: ۱۳۸۷/۸/۲۱ تاریخ تأیید مقاله: ۱۳۸۹/۶/۲۱ تاریخ اصلاح نهایی: ۱۳۸۹/۶/۳

محله دانشکده دندانپزشکی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، دوره ۲۸، شماره ۳، پاییز ۱۳۸۹، ۱۶۴-۱۶۰

مقدمه

حال تکامل هستند، تشکیل می‌شود، ولی همراه با رشد مندیبل، زبان پایین آمده، تاقچه‌ها به اندازه کافی رشد می‌کنند تا به هم رسیده، شروع به اتصال به هم نمایند. در حین اتصال، اپیتلیوم طرفین (Epithelial seam)، دچار Transformation و Migration Apoptosis شده، به یک دست شدن مزانشیمال منجر می‌گردد. بنابراین، تشکیل کام پدیده‌ای پیچیده بوده، عوامل زمینه‌ساز زیادی که شایع‌ترین آنها دیر شدن روند افقی شدن تاقچه‌ها و رشد ناکافی تاقچه‌ها می‌باشد، می‌توانند باعث بوجود آمدن آن شوند(۲). *TGF β 3* در حد بسیار زیادی توسط سلول‌های Medial Edge Epithelium (MEE) موش‌های فاقد *TGF β 3*، عدم چسبندگی تاقچه‌های کامی در حد کافی را نشان می‌دهند که به شکاف کام منجر می‌گردد. تجربیات، اهمیت *TGF β 3* را در عمل تکامل نشان می‌دهند که

شکاف لب و کام یکی از نوادرات شایع مادرزادی است که با درصد شیوع متفاوتی در جوامع مختلف بروز می‌نماید. میزان آن در ایران حدود ۱/۱۱۶۳ تولد تخمین زده شده است(۱). این نقص به صورت سندرمیک و غیرسندرمیک بروز کرده، از لحاظ شناسایی عوامل ایجاد کننده بسیار پیچیده است. عوامل ژنتیکی و محیطی متعددی در بوجود آمدن آن تاثیرگذار می‌باشند. این ناهنجاری عوارض فردی و اجتماعی متعدد و درازمدتی را در پی دارد. مبتلایان با احتساب وقت و هزینه بالا، دوره طولانی از عمرشان را باید صرف درمان‌های جراحی-تغذیه‌ای، دندانی-فکی، گفتار درمانی، پزشکی-دارویی و سایکولوژیک ناشی از این ناهنجاری‌ها نمایند. بنابراین انجیزه کافی برای جستجوی عوامل زمینه‌ساز فراهم می‌گردد.

کام در پستانداران از زوائد ماگزیلاری قوس اول برانشیال به نام تاقچه‌ها که به صورت عمودی در هر طرف زبان در

*دانشیار گروه ارتودنسی، دانشکده دندانپزشکی و مرکز تحقیقات علوم دندانپزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی.

**استاد گروه بیولوژی سلولی و مولکولی، مرکز تحقیقات بیولوژی و مولکولی و سلولی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی.

***نویسنده مسئول: استاد گروه ارتودنسی، دانشکده دندانپزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی. ir.E-mail: mseifi@dent.sbm.ac.ir

****ارتودنسیست.

Tgff5'-GGT ACT CAC TCC TTT CTC TG3'
 TgfR5-CAC CTA CCT CTT CTC AAC Ag3'
 که براساس اگزون ۳ ژن TGF β 3 (شماره دستیابی در
 بانک ژن AY 208161) طراحی و سنتز شدند، ۱۶۵ bp را
 آمپلی فای می کردند.

واکنش PCR با حجم ۵ میکرولیتر با مقادیر زیر در لوله‌های مخصوص PCR تهیه شد.

نام ماده	مقدار(حجم)	غلظت نهایی
Taq DNA polymerase	0.25 μL	1.25 unit
dNTP 10 mM	0.5μl	0.1 mM
Primer (F & R)	2 μL	20 pmol each
DNA	5μL	1 μg (20 ng/ μL)
10X PCR Buffer	5μl	1X
50mM MgCl ₂	1.5μl	1.5 mM
ddH2O	35.75 μL	

مخلوط واکنش را مختصری سانتریفیوژ کرده تا مواد در پایین لوله جمع شوند. سپس با برنامه زیر PCR می‌شود. واکنش به مدت ۳۰ ثانیه در دمای ۹۴ درجه قرار گرفت. دمای آنیلینگ ۵۲ درجه به مدت ۳۰ ثانیه دمای Extension ۷۲ درجه و مدت آن نیز ۳۰ ثانیه در نظر گرفته شد. این سیکل‌ها ۳۰ مرتبه تکرار شدند. لازم به ذکر است که قبل از شروع سیکل‌های PCR واکنش مدت ۵ دقیقه در ۹۴ درجه قرار گرفت (Predenaturation) تا کل DNA موجود در آن دناتوره شود و بعد از اتمام PCR نیز به مدت ۵ دقیقه در دمای ۷۲ درجه قرار می‌گرفت (postextension) تا واکنش فرصت یابد و رشته‌های DNA آنها ناقص است کامل شوند. محصول PCR روی ژل آگارز ۳ درصد الکتروفورز شد و نوار DNA مربوطه با دستگاه UVtransilluminator مشاهده گردید.

انجام RFLP: آنزیم‌های Hea III و Hinf I روی محصول PCR اثر داده شدند و واکنش روی ژل آگارز ۳ درصد الکتروفورز شدند. از الگوی الکتروفورزی محصول PCR بعد از تأثیر آنزیم، عکس تهیه شد. جهت تجزیه و تحلیل باردها، از آنالیز chi-square استفاده شد.

ساخته‌ها

و اکنش PCR بر روی DNA ۷۲ نمونه با موفقیت انجام شد و آنزیم های Hinf I و Hea III روی محصول PCR آنها اثر

احتمالاً از طریق القا بوجود آمده Filopidia در MEE می باشد.^(۳)

در موش‌های ZTGF β 3 توزیع نامنظم β -catenin در سیتوپلاسم در مقایسه با توزیع منظم و محیطی یافت شده MEE در جنین موش‌های سالم دیده می‌شود⁽⁴⁾. در موش‌های ZTGF β 3 رخ نمی‌دهد، ولی با intercalation اضافه کردن TGF β 3 به صورت اگزوژن می‌توان این موش‌ها را از دچار شدن به این نقص نجات داد⁽⁵⁾.

چندین مطالعه با روش Case-Control (۱۶-۲۰) وجود رابطه بین TGF β 3 و Cl/P را رد می‌کنند و یا رابطه مشتبی را با شکاف کام بدون اثر متقابل بین این ذنها و محیط (۱۰-۱۴) مطرح می‌سازند.

مطالعات Linkage Disequilibration (LD) نیز رابطه مثبت حائز اهمیت و یا ضعیفی را بین CL/P و TGF β 3 مطرح می‌سازند (۵-۱۴).

مواد و روشهای

مطالعه مورد-شاهدی حاضر با روش نمونه‌گیری غیراحتمالی (آسان) انجام شد. تعداد ۴۰ فرد مبتلا به شکاف لب با یا بدون شکاف کام غیرسیندرمیک از مراجعین بخش ارتدنسی دانشکده دندانپزشکی شهید بهشتی، بیماران بیمارستان حضرت فاطمه (س) و بیماران بیمارستان طالقانی و ۵۰ فرد گروه کنترل از طبقه اجتماعی مشابه انتخاب شدند.

استخراج DNA: مقدار ۵۰۰ میکرولیتر بافر لیز کننده، ۵ mM Tris، ۱۰ mM Sucrose، ۱۵۰ mM Triton X-۱۰۰، ۰.۱% MgCl₂ را به نیم سی سی خون اضافه کرده و بعد از سوسبانسیون به مدت ۵ دقیقه با ۵۰۰۰ دور دقیقه سانتریفیوژ شد. سپس، مایع فوقانی خالی شده، دوباره رسوب حاصل را با نیم سی سی بافر لیز کننده، سوسبانسیون نموده، مانند مرحله قبل سانتریفیوژ گردید. این فرآیند چندین بار تکرار شد تا رسوب پایین لوله سفید گردد. سپس، مقدار ۱۰۰ میکرولیتر بافر لیز کننده به آن اضافه کرده، به مدت یک ساعت در دمای ۳۷ درجه قرار گرفته، بعد به مدت ۱۰ دقیقه جوشانده شدند. در این مرحله پروتئین‌ها دناتوره شده، با سانتریفیوژ کردن تنهشین می‌شوند. مایع فوقانی را به لوله جدید منتقل کرده، در یخچال قرار داده و برای انجام واکنش PCR استفاده گردید.

مارکرهايي که در محدوده Hardy-Weinberg equilibrium نیستند، بايسن توسيع مطالعات Population-based یا Family-based تاييد شود.

برخی از مولفان، همسان‌سازی نژادی گروه بیمار و کنترل یا استفاده از روش loci marker Genotyped unlinked marker در بیماران و گروه کنترل را به عنوان راهی برای کنترل اثر Association Population Stratification پیشنهاد کرده‌اند. همچنان، می‌توان از روش‌های Mطالعاتی پیشنهاد نداشت. همچنان، Patient-Parent Family-Based association راهی برای اجتناب از False-positive association ناشی از Population Stratification استفاده کرد.

TGF β 3 یک کاندید بسیار قوی برای شکاف لب و کام در انسان است که این یافته‌ها براساس Mouse Model (۱۸,۱۷) و Linkage Disequilibrium (۱۹, ۲۰) می‌باشد. مطالعات مربوط به این ژن در جمعیت‌های مختلف متفاوت است.

در جمعیت نروژ، شواهد کمی از همراهی ژن TGF β 3 و بیماری شکاف لب با یا بدون شکاف کام دیده می‌شود. قوی‌ترین Association مربوط به Fold risk ۱/۷ با دو کپی از CA Variant TGF β 3 (بد(۶)). برای ژن TGF β 3 در این جمعیت آلل‌های (bp 254,248) پیدا شد. در جمعیت فنلاند قوی بین ژن TGF β 3 و بیماری شکاف لب و کام دیده نشد(۶).

در جمعیت فیلیپین با وجود پیدا شدن یک آلل جدید علاوه بر دو آلل قبلی موجود در جمعیت‌های اروپای شمالی، رابطه‌ای بین ژن TGF β 3 و شکاف لب و کام دیده نشد(۱۳). در این جمعیت ۳ آلل برای ژن TGF β 3 CA ۱80-168 bp پیدا شد (۱۶۶).

مطالعه Tanabe (۲۰۰۰) در کشور ژاپن، تعداد ۲ آلل برای ژن TGF β 3 CA در کشور ژاپن را نشان داد(۱۰). آنالیز TGF β 3 Chi-square ژن TGF β 3 بین گروه کنترل و مبتلا هیچ تفاوت قابل ملاحظه‌ای را نشان نداد(۹).

در جمعیت دانمارک برای TGF β 3 X5.1 دو آلل و برای TGF β 3 سه آلل پیدا شد(۱۱) و رابطه‌ای بین انواع TGF β 3 و شکاف لب و کام دیده نشد. افرادی که ژنوتایپ آنها حداقل دارای یک کپی از آلل ۲ از CA TGF β 3 بود، نیز رابطه‌ای بین TGF β 3 و شکاف‌های دهانی صورتی نشان دادند، این مطالعه اولین مطالعه‌ای است که بین شکاف کام تنها و این مارکر خاص از TGF β 3 رابطه نشان می‌دهد(۱۴).

داده شد. پس از الکتروفورز نمونه‌های هضم شده با آنزیم Hinf I تنها یک پلی‌مورفیسم نادر در نمونه یکی از مبتلایان دیده شد. از آنالیز آنزیم Hea III روی محصول PCR هیچ واریانتی دیده نشد.

بدین ترتیب در این مطالعه برای ژن TGF β 3، به جز یک عدد واریانت نادر، پلی‌مورفیسم مشاهده نشد و در نتیجه در این نمونه‌ها ارتباط بین TGF β 3 و بیماری شکاف لب و کام وجود ندارد.

بحث

در مطالعات Association، تفاوت حائز اهمیت بین فرکانس آللی مارکر در گروه بیمار و کنترل می‌تواند نشانگر LD بین مارکر و جایگاه احتمالی بوجود آورده بیماری باشد. از آنجا که LD تنها در یک فاصله کوچک یافت می‌شود، Close Linkage بین مارکر و جایگاه بیماری در صورت پیدا شدن Statistical association مطرح می‌گردد. با این وجود اثر مخدوش کننده Population Stratification در ارزیابی Genotype-phenotype association به طور وسیع مطرح شده است. به دلیل اثر این عامل، False-Positive association ممکن است به دلیل Population structure شود. میزان Bias ناشی از این عامل به ساختار جمعیتی اختصاصی جامعه مورد مطالعه، میزان تفاوت فرکانس آللی مارکر و شیوع بیماری بستگی دارد.

جمعیت ایرانی مخلوطی از نژادهای مختلف می‌باشد که دارای درصد وقوع شکاف لب و کام به میزان نسبتاً بالایی است. نمونه‌ها و گروه کنترل در این مطالعه از طبقه پایین و متوسط اجتماع انتخاب شدند که اثر Population Structure را کم می‌کند. فرض رایج در آنالیزهای آماری روش‌های شمارش آللی این است که هر دو ژن در هر ژنوتایپ غیروابسته هستند (حداقل زمانی که هیچ ارتباطی وجود ندارد).

خارج شدن از محدوده Hardy-Weinberg equilibrium در جمعیت، باعث بالا رفتن شانس Association به صورت Biallele false-negative یا با استفاده از false-positive markerها می‌گردد. بخصوص، میزان High-risk ۵نگامی که ژنوتایپ‌های هموژیگوت برای آلل ۲ از marker هنگامی در کل جمعیت از میزان پیش‌بینی شده توسط قانون Hardy-Weinberg شایع‌تر باشد، بالا می‌رود. از این نقطه نظر، Genotype-disease association با استفاده از

در مطالعه انجام شده در جمعیت Maryland در آمریکا (۲۱) بر روی ژن TGFβ3، شواهدی از Linkage Disequilibrium با استفاده از چندین تست آماری دیده شد. شواهد کمی از Heterogeneity در نقش TGFβ3 بین انواع مختلف شکافهای دهانی دیده می‌شود. در جمعیتی از East Coast، هم شکاف لب با یا بدون شکاف کام و هم شکاف کام تنها با مارکری بسیار نزدیک به TGFβ3 همراه بودند، ولی شکاف لب تنها، associate نبود (۲۱).

در جمعیت آمریکای جنوبی تحت تست LRT، موارد شکاف کام به تنها، Transmission Distortion حائز اهمیتی، با آلل TGFβ3 ۵'UTR.1 از ۲۵۴bp نشان داد (۱۲).

در مطالعه حاضر در جمعیت ایران هیچ پلیمورفیسم آللی برای ژن TGFβ3 یافت نگردید. در نتیجه، به نظر می‌رسد ارتباطی بین این ژن و بیماری شکاف لب و کام در جمعیت ایرانی وجود ندارد.

سپاسگزاری

این مطالعه، طرح پژوهشی مصوب دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی می‌باشد که قسمتی از آن برگرفته از رساله تخصصی خانم دکتر الهه محجوب، دستیار بخش ارتوونوسی است. بدینوسیله مراتب تقدیر خود را از حمایت‌های مادی و معنوی دانشکده دندانپزشکی و معاونت پژوهشی ابراز می‌داریم.

قابل توجه است که Romitti و همکاران (۱۹۹۹) نیز تعداد سه آلل برای TGFβ3-CA و دو آلل برای X5.1 و TGFβ3 ۵'UTR.1 پیدا کردند (۸). ایشان، همچنین، بین TGFβ3 CA و شکافهای دهانی صورتی نیز رابطه مشاهده نمودند. ولی در نتایج آنها، واریاسیون ژنتیکی در این مارکر با ریسک شکاف لب با یا بدون شکاف کام همراه می‌باشد ولی ریسک در حضور آلل شماره ۳ افزایش پیدا می‌کند.

در جمعیتی دیگر تعداد ۳ آلل برای TGFβ3 CA و ۲ آلل برای TGFβ3 ۵'UTR.1 پیدا شد. همچنین، LD قابل توجهی بین شکاف لب و کام و TGFβ3 پیدا شد که احتمال دخالت این ژن را پاتوژنیز شکاف کام مطرح می‌کند. در این مطالعه انواع X5.1, TGFβ3 ۵'UTR.1, CA, TGFβ3 ۵'UTR.1, TDT و TGFβ3 ۵'UTR.1 با شکاف لب با یا بدون شکاف کام ارتباط نشان دادند (۱۵).

همچنین، در بررسی موتاسیون‌ها در بیماران شکاف کام تنها و در یک شجره از بیماران شکاف لب و کام، هیچ موتاسیون شایعی در نواحی Coding این ژن مشاهده نشد. با این وجود، ژن چندین واریاسیون نادر از ژن TGFβ3 پیدا شد که ممکن است فعالیت نرمال آنها را تغییر دهد (۲).

References

- Yassaei S, Mehrgerdy Z, Zareshahi G: Prevalence of cleft lip and palate in births from 2003-2006 in Iran. Community Dent Health 2010;27:118-121.
- Kerrigan JJ, Mansell JP, Sengupta A, Brown N, Sandy JR: Palatogenesis and potential mechanisms for clefting. J R Coll Surg Edinb 2000;45:351-358.
- Choi KY, Kim HJ, Cho BC, Kim IS, Ryoo HM: A TGF-beta-induced gene, betaig-h3, is crucial for the apoptotic disappearance of the medial edge epithelium in palate fusion. J Cell Biochem 2009;107:818-825.
- Martinez-Alvarez C, Bonelli R, Tudela C, Gato A, Mena J, O'Kane S, et al: Bulging medial edge epithelial cells and palatal fusion. Int J Dev Biol 2000;44:331-335.
- Tudela C, Formoso MA, Martinez T, Perez R, Aparicio M, Maestro C, et al: TGF-beta3 is required for the adhesion and intercalation of medial edge epithelial cells during palate fusion. Int J Dev Biol 2002;46:333-336.
- Birnbaum S, Ludwig KU, Reutter H, Herms S, de Assis NA, Diaz-Lacava A, et al: IRF6 gene variants in Central European patients with non-syndromic cleft lip with or without cleft palate. Eur J Oral Sci 2009;117:766-769.
- Rullo R, Gombos F, Ferraraccio F, Farina A, Morano D, Festa VM, et al: TGFbeta3 expression in non-syndromic orofacial clefts. Int J Pediatr Otorhinolaryngol 2006;70:1759-1764.

8. Romitti PA, Lidral AC, Munger RG, Daack-Hirsch S, Burns TL, Murray JC: Candidate genes for nonsyndromic cleft lip and palate and maternal cigarette smoking and alcohol consumption: evaluation of genotype-environment interactions from a population-based case-control study of orofacial clefts. *Teratology* 1999;59:39-50.
9. Tanabe A, Taketani S, Endo-Ichikawa Y, Tokunaga R, Ogawa Y, Hiramoto M: Analysis of the candidate genes responsible for non-syndromic cleft lip and palate in Japanese people. *Clin Sci (Lond)* 2000;99:105-111.
10. Koillinen H, Ollikainen V, Rautio J, Hukki J, Kere J: Linkage and linkage disequilibrium searched for between non-syndromic cleft palate and four candidate loci. *J Med Genet* 2003;40:464-468.
11. Jugessur A, Lie RT, Wilcox AJ, Murray JC, Taylor JA, Saugstad OD, et al: Variants of developmental genes (TGFA, TGFB3, and MSX1) and their associations with orofacial clefts: a case-parent triad analysis. *Genet Epidemiol* 2003;24:230-239.
12. Vieira AR, Orioli IM, Castilla EE, Cooper ME, Marazita ML, Murray JC: MSX1 and TGFB3 contribute to clefting in South America. *J Dent Res* 2003;82:289-292.
13. Lidral AC, Murray JC, Buetow KH, Basart AM, Schearer H, Shiang R, et al: Studies of the candidate genes TGFB2, MSX1, TGFA, and TGFB3 in the etiology of cleft lip and palate in the Philippines. *Cleft Palate Craniofac J* 1997;34:1-6.
14. Mitchell LE, Murray JC, O'Brien S, Christensen K: Evaluation of two putative susceptibility loci for oral clefts in the Danish population. *Am J Epidemiol* 2001;153:1007-1015.
15. Lidral AC, Romitti PA, Basart AM, Doetschman T, Leysens NJ, Daack-Hirsch S, et al: Association of MSX1 and TGFB3 with nonsyndromic clefting in humans. *Am J Hum Genet* 1998;63:557-568.
16. Stott-Miller M, Heike CL, Kratz M, Starr JR: Increased risk of orofacial clefts associated with maternal obesity: case-control study and Monte Carlo-based bias analysis. *Paediatr Perinat Epidemiol* 2010;24:502-512.
17. Muraoka N, Shum L, Fukumoto S, Nomura T, Ohishi M, Nonaka K: Transforming growth factor-beta3 promotes mesenchymal cell proliferation and angiogenesis mediated by the enhancement of cyclin D1, Flk-1, and CD31 gene expression during CL/Fr mouse lip fusion. *Birth Defects Res A Clin Mol Teratol* 2005;73:956-965.
18. Jin JZ, Li Q, Higashi Y, Darling DS, Ding J: Analysis of Zfhx1a mutant mice reveals palatal shelf contact-independent medial edge epithelial differentiation during palate fusion. *Cell Tissue Res* 2008;333:29-38.
19. Proetzel G, Pawlowski SA, Wiles MV, Yin M, Boivin GP, Howles PN, et al: Transforming growth factor-beta 3 is required for secondary palate fusion. *Nat Genet* 1995;11:409-414.
20. Maestri NE, Beaty TH, Hetmanski J, Smith EA, McIntosh I, Wyszynski DF, et al: Application of transmission disequilibrium tests to nonsyndromic oral clefts: including candidate genes and environmental exposures in the models. *Am J Med Genet* 1997;73:337-344.
21. Beaty TH, Wang H, Hetmanski JB, Fan YT, Zeiger JS, Liang KY, et al: A case-control study of nonsyndromic oral clefts in Maryland. *Ann Epidemiol* 2001;11:434-442.