

فراوانی موتاسیون های آلفا تالاسمی در داوطلبین ازدواج مراجعه کننده به مرکز بهداشتت شهید بلندیان
(۱۳۷۷-۸۱)

*مهديه مهرپوری *ساناز کشاورز *راضيه عبدالوهابی *زهرا خلفی **مجيد آسیابانها رضایی ***دکتر محمد رضا ساروخانی

چکیده

مقدمه: آلفا تالاسمی یکی از شایع ترین اختلال های هموگلوبین در دنیاست. اساس مولکولی آلفا تالاسمی حاصل حذف قطعه های متغیری از یک یا دو ژن آلفا یا تغییرهای نوکلئوتیدی در مجموعه ژنی آلفا گلوبولین است. نوع و فراوانی جهش های آلفا تالاسمی از منطقه ای به منطقه دیگر تفاوت دارد.

هدف: مطالعه به منظور تعیین فراوانی موتاسیون های آلفا تالاسمی در داوطلبین ازدواج مراجعه کننده به مرکز بهداشتت شهید بلندیان قزوین طی ده سال گذشته و پراکندگی این موتاسیون ها در بین نژاد های مختلف انجام شد.

مواد و روش ها: در این مطالعه توصیفی پرونده تمام کسانی که جهت آزمایش های ازدواج طی سال های ۱۳۷۷ تا ۱۳۸۷ به مرکز بهداشتت شهید بلندیان قزوین مراجعه کرده بودند (۱۲۰ هزار نفر) بررسی شد. اطلاعات جمعیتی، اندکس های خونی و نوع موتاسیون های زنجیره آلفای افراد مشکوک به آلفای تالاسمی در پرسش نامه ثبت شد. در کل ۲۲ نفر موتاسیون آلفا داشتند.

یافته ها: موتاسیون حذفی $\alpha^{3.7}$ بیش ترین فراوانی (۲۷/۲۷٪) و موتاسیون غیر حذفی Codone ۵۹ کم ترین فراوانی (۴/۵۴٪) را داشت. بیش ترین موتاسیون های آلفا تالاسمی (۴۰/۹٪) مربوط به نژاد کرد و کم ترین میزان آن (۴/۵۴٪) مربوط به نژاد گیلک بودند. فراوانی موتاسیون ها بین افرادی که نسبت پسر عمو- دختر عمو و پسر خاله - دختر خاله داشتند، بیشترین فراوانی (۱۸/۸٪) و در افرادی که نسبت پسر دایی- دختر عمه داشتند کم ترین فراوانی (۹/۱٪) را داشت.

نتیجه گیری: فراوانی کم موتاسیون ها و اختلال های ژنومی آلفا گلوبین در این منطقه حضور و توانایی ایجاد خطر آن ها، به ویژه در ازدواج های فامیلی باید جدی تلقی شود. به نظر می رسد در موتاسیون های آلفا گلوبین موضوع مهاجرت و انتشار ژنی نقشی نداشته باشد.

واژه های کلیدی: آلفا تالاسمی، مراجعین ازدواجی، موتاسیون

* دانشجوی کارشناسی علوم آزمایشگاهی، دانشکده بهداشت و پیراپزشکی؛ دانشگاه علوم پزشکی قزوین
** مربی و عضو هیئت علمی بیوشیمی بالینی، دانشکده بهداشت و پیراپزشکی؛ دانشگاه علوم پزشکی قزوین
*** دانشیار بیوتکنولوژی، دانشکده بهداشت و پیراپزشکی؛ دانشگاه علوم پزشکی قزوین

مقدمه

تالاسمی ها یکی از شایع ترین اختلال های هموگلوبین در دنیا هستند (۲). این بیماری عموماً در آفریقا، خاورمیانه، هند و جنوب شرقی آسیا و جنوب چین و گاهی در منطقه مدیترانه یافت می شود (۱۳، ۱۱، ۱۲).

مجموعه ژنی آلفا گلوبین انسانی با طولی در حدود ۳۰ کیلو باز با ترتیب $3' \alpha 1 - \alpha 2 - \Psi - 5'$ بر کروموزوم شماره ۱۶ قرار دارد (۱، ۳). در آسیای جنوبی ۶۰ تا ۹۰ درصد از هیدروپس فتالیس مربوط به هموزیگوتی آلفا تالاسمی است (۴، ۵، ۶، ۷). آلفا تالاسمی تقریباً همواره بر اثر تغییرهایی ایجاد می شود که در آنها یک یا چند مکان زنجیره آلفا بر روی کروموزوم ۱۶ حذف می شوند. چهار مکان مربوط به زنجیره آلفا شناسایی شده اند که دو تا از آنها نسخه های تقریباً هم سان ژن گلوبین آلفا بر روی کروموزوم هستند. بنابراین طیف آلفا تالاسمی شامل حذف یک، دو، سه و یا چهار ژن گلوبین آلفاست.

به طور کلی تظاهر های بالینی آلفا تالاسمی به دو دلیل خفیف تر از بتا تالاسمی است. وجود ۴ ژن آلفا امکان آن را فراهم می آورد که به جز در موارد ۳ یا ۴ مکان ژنی در سایر موارد حذف ژنی، زنجیره آلفا به میزان کافی تولید شود. دیگر این که تترامرهای زنجیره بتا حلالیت بیش تری نسبت به آلفا دارند و همولیز ایجاد نمی کنند. بر خلاف بتا تالاسمی که در آن جهش های غیر حذفی غالب هستند، بیش از ۹۵ درصد موارد شناخته شده آلفا تالاسمی به علت حذف در یک یا دو ژن آلفا گلوبولین از کروموزوم ۱۶ است (۸).

الگوی پراکندگی بیماری در مناطق مختلف، متفاوت است. به عنوان مثال در ایران بیش ترین فراوانی موتاسیون های آلفا تالاسمی، $\alpha^{-3.7}$ با میزان ۹/۴۴ درصد در مازندران بوده و موتاسیون های بعدی به Poly A2 (Turkish Type) و $\alpha 2$ gene مربوط است (۱۱).

در تحقیقی در گیلان برای بررسی موتاسیون های آلفا تالاسمی انجام شد، بیشترین میزان فراوانی و شیوع به $\alpha^{-3.7}$ ۴۲/۵ درصد، Poly A2 ۱۲/۴ درصد و Hb ۱۰/۶ درصد Constant Spring بود (۱۲).

و در تحقیقی مشابه در خوزستان، از بین ۱۳ موتاسیون شناسایی شده، بیشترین فراوانی $\alpha^{-3.7}$ ۶۲/۶ درصد تعیین گردید (۱۳).

در تحقیق دیگری در ایران بر روی ۶۷ نفر با اندیکس های گلبولی کاهش یافته (MCV, MCH, ...) در ۴۳ نفر موتاسیون α دیده شد که در بین موتاسیون های شناسایی شده، در ۲۳ نفر $\alpha/\alpha^{-3.7}$ و در ۹ نفر $\alpha^{-3.7}/\alpha^{-3.7}$ و Med/ $\alpha\alpha$ -- بوده است (۱۶). نیشابوری و همکاران در سال ۲۰۰۱ میزان فراوانی جهش $\alpha^{-3.7}$ را در افراد ایرانی با کم خونی کاهش یافته ۳۱/۶ درصد تعیین نمودند و جهش $\alpha^{-4.2}$ مشاهده نکردند (۹).

اما در خارج از کشور وضعیت متفاوت است. به طور مثال در تحقیقی که در سنگاپور انجام شد، بیشترین میزان حذف ژنی مربوط به SEA-- بود و این در حالی بود که حذف ژن های مربوط به FIL-- و THAI-- از نسبت کم تری برخوردار بودند (۱۴، ۱۵). در تحقیق دیگر که در سال ۲۰۰۹ در برزیل انجام شد، ۱۰۳ بیمار مبتلا به آنمی، ۲۰ نفر (۱۹/۴ درصد) هتروزیگوت ($\alpha^{-3.7}/\alpha\alpha$) بودند. و ۱ درصد هموزیگوت ($\alpha^{-3.7}/\alpha^{-3.7}$) بودند. از بین ۱۱ فرد بدون آنمی، ۱ نفر هتروزیگوت ($\alpha^{-3.7}/\alpha\alpha$) شناسایی شد که به این ترتیب، بیش ترین فراوانی مربوط به $\alpha^{-3.7}$ بود (۱۷).

در تحقیق دیگری در برزیل بر روی ۳۳۹ نفر، بیش ترین موتاسیون ها به ترتیب $\alpha^{-3.7}$ ، $\alpha^{-4.2}$ ، MED- و $\alpha^{-20.5}$ بودند (۱۸). در مطالعه دیگری که در سال ۲۰۰۹ بر روی ۵۱ نفر در عراق انجام شد، بیش ترین فراوانی موتاسیون های آلفا تالاسمی ($\alpha^{-3.7}/\alpha\alpha$)، (MED)/ $\alpha\alpha$ -- و ($\alpha^{-3.7}/\alpha^{-3.7}$) بودند (۱۹).

در تحقیقی مشابه در تونس در سال ۲۰۰۸، شایع ترین موتاسیون های آلفا تالاسمی، شامل $\alpha^{-3.7}$ ، MED- و alpha (TSaudi) بودند (۲۰).

در بعضی ترکیب های متفاوت آلل های جهش یافته آلفا گلوبولین، امکان به وجود آمدن بچه های Hb H Disease و هیدروپس فتالیس وجود دارد (۲۱).

به علاوه مادر حامل این نوع بچه ها در معرض خطر است و نگهداری از افراد مبتلا به تالاسمی از لحاظ اقتصادی و روانی برای خانواده و جامعه بسیار مشکل است. برای تشخیص آلفا تالاسمی، حتماً باید از تجزیه ژن آلفا استفاده کرد ولی در موارد مشکوک به توارث هم زمان آلفا و بتا تالاسمی، باید آزمایش سنتز زنجیره ای گلوبین توأم

موتاسیون آلفای خفیف و فاقد تشخیص دقیق مولکولی نهایی تشخیص داده شده بودند. بین نژاد های مختلفی که در استان شناسایی شدند، نژاد کرد بیشترین فراوانی آلفا تالاسمی را ۴۰/۹ درصد داشت (جدول شماره ۱).

نژاد	درصد	تعداد
کرد	۴۰/۹	۹
ترکی	۳۸/۸۱	۷
فارس	۹/۰۹	۲
گیلک	۴/۵۴	۱
نامشخص	۱۳/۶۳	۳
جمع	۱۰۰	۲۲

جدول ۱: فراوانی آلفا تالاسمی در افراد مورد مطالعه بر حسب نژاد

در بررسی نسبت خانوادگی، ۳۶/۳۶ درصد از زوجینی که دارای آلفا تالاسمی بودند، هیچ گونه رابطه خویشاوندی با یک دیگر نداشتند و همچنین کمترین میزان فراوانی ۹/۱ درصد مربوط به پسر عمه - دختر دایی بود. (جدول شماره ۲).

نسبت خانوادگی	درصد	تعداد
پسر عمو - دختر عمو	۱۸/۱۸	۴
پسر دایی - دختر عمه	۹/۱	۲
پسر خاله - دختر خاله	۱۸/۱۸	۴
نسبت ندارد	۳۶/۳۶	۸
نسبت دور	۱۸/۱۸	۴

جدول ۲: فراوانی آلفا تالاسمی در افراد مورد مطالعه بر حسب نسبت خانوادگی

در بررسی نوع درگیری زنجیره آلفا، ۳۱/۸۱ درصد افرادی که بدون تعیین قطعی نوع موتاسیون منصرف شده بودند؛ زیرا زوج این افراد سالم بوده و مشکلی از نظر ازدواج وجود نداشته است. در بین موتاسیون های شناخته شده آلفا تالاسمی، بیشترین فراوانی مربوط به $\alpha^{-3.7}$ بود ۲۷/۲۷ درصد (جدول شماره ۳).

با تجزیه ژن گلوبین انجام شود تا به تشخیص قطعی رسید (۲۱).

اگر نوع جهش در فرد حاصل به طور دقیق مشخص نشود، پی بردن به نحوه توارث و چگونگی انتقال آن به نسل های بعدی مشکل خواهد بود و در نتیجه توصیه هایی که به این افراد می شود عاری از خطا نخواهد بود (۱).

ترکیب آلفا و بتا تالاسمی می تواند عوارض هر دو بیماری را تشدید یا تضعیف کند به طور کلی تغییر دهد. برای مثال ترکیب یک جهش (تریپلت شدن ژن α) می تواند علائم بتا تالاسمی ماژور تبدیل کند یا حذف یک ژن آلفا می تواند علائم بتا تالاسمی ماژور را تعدیل کند (۲۲).

بر اساس همین ضرورت ها، مطالعه حاضر با هدف تعیین فراوانی موتاسیون های آلفا تالاسمی در داوطلبین ازدواج مراجعه کننده به مرکز بهداشت شهید بلندیان قزوین طی ده سال گذشته و پراکندگی این موتاسیون ها در بین نژاد های مختلف انجام شد.

مواد و روش ها

پس از کسب مجوز از مدیریت مرکز بهداشت شهید بلندیان قزوین، تمام پرونده های مراجعه کنندگان مشکوک به تالاسمی مرکز که طی سال های ۱۳۷۷ تا ۱۳۸۷ مورد بررسی مولکولی موتاسیون های تالاسمی قرار گرفته بودند، مطالعه شدند.

مشخصه های پرونده افراد مورد مطالعه، در پرسش نامه ای که شامل اطلاعات مربوط به سن، جنس، نژاد، تاریخ مراجعه زوج به آن مرکز، نام پزشک معالج و هم چنین اندکس های گلوبولی شامل Hb، WBC، HCT، MCV، MCH، MCHC، PLT، HbA2 بود، منظور گردید و نوع موتاسیون آلفا مشخص شد پس از جمع آوری اطلاعات از پرونده افراد، فراوانی نوع موتاسیون بین افرادی که تالاسمی آن ها آلفا بین نژاد های موجود در استان و میانگین اندکس های خونی افراد با نرم افزار SPSS 16 محاسبه شد.

یافته ها

از بین ۱۲۰ هزار نفر مراجعه کننده به مرکز مذکور جهت ازدواج، فقط ۱۴ زوج (۲۸ نفر) بودند که در بعضی، هر دو و در بعضی فقط یکی از آن ها پس از بررسی های تشخیصی مولکولی، آلفا تالاسمی تشخیص داده شدند. در کل ۲۲ نفر موتاسیون آلفا داشتند و بقیه یا بتا تالاسمی آتیپیک یا

خصوص موتاسیون های بتا، مسأله انتشار ژنی استان های مجاور و به ویژه گیلان و مازندران در مطالعه های ساروخانی و احمدی به اثبات رسیده است (۲۳، ۲۴). اما بر خلاف استان های گیلان و مازندران، موتاسیون های حذفی $\alpha^{4.2}$ در استان قزوین مشاهده نشد. همچنین موتاسیون های حذفی $\alpha^{20.5}$ دومین شیوع جهش های آلفا را در استان قزوین داشتند. (۱۳/۶ درصد) در حالی که شیوع آن ها در (گیلان ۱/۹ درصد و مازندران ۱/۵ درصد) بود (۱۱، ۱۲). و جالب تر اینکه موتاسیون حذفی $\alpha^{20.5}$ در استان پهناور خوزستان مشاهده نشده است (۱۳). بنابراین الگوی کلی و طیف موتاسیون های آلفا تالاسمی با استان های شمالی و جنوبی کشور انطباق نداشت و دارای برخی ویژگی های انحصاری بود. شیوع موتاسیون های نقطه ای 5nt- و Codon 59 در استان قزوین تشابه بیش تری با شیوع آن ها در کل کشور (۹، ۱۱، ۱۲، ۱۳، ۱۶).

در مطالعه حاضر از میان ۱۴ زوج متقاضی ازدواج دارای موتاسیون های آلفا، در ۷ مورد ۵۰ درصد در هر دو زوج، موتاسیون های آلفا مشاهده شد که در ۵ مورد ۳۵/۷ درصد انتساب فامیلی مشاهده شد که دارای جهش آلفای یکسان نیز بودند. این امر حکایت از انتشار ژن در دودمان های این افراد دارد زنگ خطری جدی در بروز شکل های شدید و خطرناک آلفا تالاسمی جنین در این گونه ازدواج ها است. به طوری که در نتایج مشاهده شد حدود ۶۴ درصد ازدواج های مراجعه کنندگان از نوع فامیلی و با بیش ترین انتساب پسر عمو- دختر عمو یا پسر خاله - دختر خاله بودند. شایان ذکر است که ازدواج فرد دارای جهش آلفا با فرد دارای جهش بتا که به طور معمول در ازدواج های غیر فامیلی انجام می شود، مشکلی را ایجاد نمی کند. به طور معمول از یافته های خونی، به ویژه یافته های گلبول های قرمز جهت شناسایی و غربال گری سندرم های تالاسمی استفاده می شود و قطعاً وضعیت میکروسیتری و هیپوکرومی (کاهش MCV و MCH) در آلفا تالاسمی ها وجود دارد که نتایج این تحقیق نیز حکایت از همین موضوع داشت. اما مسأله مهم، عدم کاهش شدید این اندکس ها نسبت به وضعیت بتا تالاسمی مینور تیپیک است. مقادیر Hb و Hct نیز در افراد آلفا تالاسمی نسبت به حالت بتا تالاسمی مینور، اندکی کاهش دارند. از طرفی

نوع موتاسیون	درصد	تعداد
Alpha 3.7	۲۷/۲۷	۶
Alpha 20.5	۱۳/۶۴	۳
Alpha 05nt	۱۳/۶۴	۳
Alpha med	۹/۰۹	۲
Codone 59	۴/۵۴	۱
Alpha Non detect	۳۱/۸۱	۷
جمع کل	۱۰۰	۲۲

جدول ۳: فراوانی انواع موتاسیون های آلفا تالاسمی در افراد مورد مطالعه

میانگین اندکس های خونی افراد آلفا تالاسمی در جدول شماره ۴ آمده است.

اندکس	میانگین	میانگین طبیعی
WBC	۶/۷۱	۵-۱۰
Hb	۱۳/۳۴	۱۲-۱۷/۵
HCT	۴۳/۳۲	۳۸-۵۴
MCV	۷۲/۲۰	۸۰-۹۶
MCH	۲۲/۱۲	۲۷-۳۱
MCHC	۳۰/۷۳	۳۰-۳۶
PLT	۲۳۷/۱۶	۱۵۰-۴۰۰
HbA2	٪ ۲/۸۲	۱/۵-۳/۵

جدول ۴: اطلاعات هماتولوژیک افراد دارای موتاسیون ها آلفا تالاسمی در مراجعین ازدواجی استان قزوین

بحث و نتیجه گیری

این مطالعه نشان داد (از سال ۱۳۷۷ تا ۱۳۸۷) از بین ۱۲۰ هزار نفر مراجعه کننده جهت ازدواج به مرکز بهداشت شهید بلندیان قزوین، ۲۲ نفر (حدود ۲ در هزار) داشتند. اگر چه تعداد افراد دارای موتاسیون های آلفا که در این تحقیق شناسایی شدند کم بود، اما با توجه با جمعیت کم استان، این تعداد با سایر استان های کشور قابل مقایسه است. شایع ترین موتاسیون های آلفای به دست آمده در استان، جهش حذفی $\alpha^{3.7}$ بود که هم راستا با شایع ترین موتاسیون های آلفا در ایران است (۹، ۱۱، ۱۲، ۱۳، ۱۶). همچنین نکته جالب توجه این که، این موتاسیون، مشابه شایع ترین موتاسیون های آلفای دو استان هم جوار یعنی گیلان و مازندران است (۱۱، ۱۲). در این زمینه می توان به انتشار ژنی موتاسیون های آلفا، قومیت گیلکی نبود، در

type deletion in Taiwan. *Clinical Genetics* 2001; 60: 305-309.

5. Thumasathit B, Nondasuta A, Silpisornkosol S, Lousuebskul B, Unchalipongse P, Mangkornkanok M. Hydrops fetalis associated with Bart's hemoglobin in northern Thailand. *J Pediatr* 1968;73:132-138.

6. Tan SL, Tseng AMP, Thong PW. Hydrops fetalis: clinical presentation and management: an analysis of 25 cases. *Aust NZ J Obstet Gynaecol* 1989;3:233-237.

7. Ko TM, Hsieh FJ, Hsu PM, Lee TY. Molecular characterization of severe alpha-thalassemias causing hydrops fetalis in Taiwan. *Am J Med Genet* 1991;39: 317-320.

8. Chong SS, Bochm CD, Higgs DR. Simplified multiplex PCR diagnosis of common southeast asian deletional determinants of thalassemia. *Clinical Chemistry* 2000; (46) 10:1692-1695.

9. Nesihabury MI, Abbasi M, Nanjma Badi H. Alpha thalassemia deletion analysis in IRAN. *Archives of Iranian medicine*: 2001;4(4):160-164.

10. Harisons Principles of Internal Medicine. translated by: hooman oktai MD 1994.

11. Tamaddoni A, Hadavi V, Hafezi-Nejad N, Khoshain A. α -thalassemia mutation analyses in mazandaran province, North Iran. *Memoglobin* 2009;33(2):115-123.

12. Hadavi V, Jafroodi M, Hafezi-Nejad N, dehnadi S. Alpha thalassemia mutations in Gilan province, north Iran. *Hemoglobin*, 2009; 33 (3-4):235-241.

13. Zandian Kh, Nateghi J, Keikhaie B, Pedram M. α -thalassemia mutations in khuzestan province, southwest Iran. *hemoglobin* 2008;32 (6):546-552.

14. Martina WV, Martijn EG, van der Molen M, Schermer JG, Muskiet FAJ. N-Terminal glycohemoglobin in subjects with common hemoglobinopathies: relation with fructosamine and mean erythrocyte age. *Clin Chem* 1993;39:22.59-65.

با توجه به طبیعی بودن مقدار HbA2 در این دسته از تالاسمی ها، امکان اشتباه گرفتن آنها با حالت طبیعی یا آنمی فقر آهن وجود دارد. در این تحقیق به علت کم بودن افراد دارای موتاسیون های آلفا و در نتیجه کم بودن هر یک از انواع جهش های مربوطه، نمی توان ارتباط هر یک از انواع خاص موتاسیون های آلفا را با اندکس ها و مقادیر خونی به دست آورده و مقایسه ای در این خصوص انجام داد. اما تحقیق های مختلفی که در این زمینه انجام شده، به علت داشتن جمعیت کافی از بیماران آلفا تالاسمی ناشی از داشتن جمعیت بزرگتر مورد مطالعه یا طول مدت بیش تر بررسی، توانسته اند ارتباط هر یک از انواع این موتاسیون ها را با شاخص های خونی به ویژه گلبول های قرمز و اندکس ها به دست آورند. در این تحقیق ها، اندکس های MCV و MCH دامنه بسیار وسیعی را در آلفا تالاسمی ها در بر داشته اند که از مقادیر حدود $MCV = 59$ و $MCH = 17$ تا مقادیر حدود طبیعی ($MCV = 79$ و $MCH = 25$) را به دست آورده اند (۱۱، ۱۲، ۱۳). این امر نشان می دهد که حتی با اندکس های نزدیک طبیعی و مرز هم نباید موضوع حضور جهش های آلفا تالاسمی را نادیده گرفت. به نظر می رسد تفاوت های جالبی در اندکس ها و شاخص های گلبولی بین موتاسیون های حذفی و غیر حذفی آلفا تالاسمی به چشم می خورد.

منابع

- ۱- کیانی شیرازی ر، زینلی س، کریمی پور م. استفاده از مولتی پلکس PCR در شناسای حذف های شایع زن آلفا گلوبین در حاملین آلفا تالاسمی. *مجله دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تهران*. دوره ۶۴ شماره ۲. اردیبهشت ۱۳۸۵، ۹۹-۹۵.
2. Elhamzi MA, Warsy AS, Alswailem AR. The frequency of 14 beta thalassemia among a rabs, babrain medical bulletin, 1995; (10) 1: 14-18.
3. Bow Den Dk, Vickers MA, Higgs DR. PCR based strategy to detect the common severe determinants of a thalassemia. *Br J Hematol* 1992;81:104-108.
4. Chien-Feng Sun, Chien-Hong Lee, Shue-Wei Cheng, Mei-Hui Lin. Real-time quantitative PCR analysis for α -thalassemia-1 of Southeast Asian

15. Garshasbi M. Alpha globin gen deletion and point mutation analysis among Iranian patient with microcytic hypochromic anemia. *Hematologica* 2003;88:1196-1197.
16. Souza AE, Cardoso GL, Takanashi SY, Guerreiro JF. Alpha-thalassemia (3.7 kb deletion) in a population from the Brazilian Amazon region: Santarém, Pará State. *Genet Mol Res*. 2009;28(2):477-481.
17. Costa FF, Saad STO, Gervásio S, deJorge SB, E.Alpha-Globin genes: thalassemic and structural alterations in a Brazilian population. *Brazilian JMBR* 2000; 33: 1041-1045.
18. Allawi NA. Molecular characterization of alpha-thalassemia in the Dohuk region of Iraq. *Hemoglobin* 2009;33(1):37-44.
19. Alpha Thalassaemia in Tunisia: some epidemiological and molecular data. *Siala H J Genet* 2008;87(3): 229-34.
20. Shaji RV, Srivastava A, Krishnamoorthy R. A single tube multiplex PCR method to detect the common Alpha thalassemia alleles *Blood* 2000;95(5).
21. Weatherall DJ, Williams WJ, Beutler E, Erslev AJ, Litchman MA. *The Thalassemias Syndrom*. Hematology, 4th edn. New York: McGraw-Hill 1991:510-539.
22. Sarookhani MR, Ahmadi MH, Amirzadeh N. Molecular Spectrum of Beta-Globin Mutations in Transfusion-Dependent Patients with Thalassemia in Qazvin Province, Iran. *Iran J Med Sci* 2009; 34(1): 17-22.
23. Sarookhani MR, Ahmadi MH, Rare and Unexpected beta Thalassemic Mutations in Qazvin Province of Iran, *African Journal of Biotechnology* 2010; 9(1): 95-101.