



Diagnosis of Mutations in Thyroid Stimulating Hormone Receptor gene (TSHR) of Thyroid Disorders Patients in Basra Province

Faizah A.W. Ahmed¹, Asaad Y. Ayied², Khalid Tobal³, Fulla A. AL-Satar¹

¹Department of Biology, College of Education

²Department of Animal Resource, College of Agriculture, University of Basra

³King's College, London, UK

Received: September 16, 2014/ Accepted: September 21, 2014

Abstract: The study was conducted on 90 blood samples divided into 35 samples Hypothyroidism 35 samples hyperthyroidism (group of patients) and 20 samples from healthy people (control group). DNA of two groups was extracted and exon 10 was amplified by using PCR. Mutations were diagnosed and analyzed by using Sequencing. The present study found seven novel mutations in exon 10, divided into five mutations among hypothyroidism patients compared to control (who did not appear to have any type of mutations diagnosed). All mutations diagnosed were substitution included transition or transversion depending on the nature of the mutant base, three missense mutation in three hypothyroidism patients with a proportion of 20% each. They are as follows c.1330 T>C, Y444H; c.1424 T>C, L475P and c.1435 T>C, S479P and two silent mutation in two hypothyroidism patients (c.1338G>A, L446L and c.2300 G>A Untranscribed). While the result showed two mutation in hyperthyroidism, one was missense mutation (c.1832 C>A, P610Q) and the other silent mutation (c.2103 C>A, R701R). The current study pointed out the occurrence of the disease linked with mutations in specific areas of linking stimulating hormone and the interaction between the protein receptor and α -subunit for G-protein.

Key words: Thyroid disorders, TSHR gene, Mutation.

تشخيص طفرات جين الهرمون المحفز للغدة الدرقية TSHR لدى مرضى الغدة الدرقية في محافظة البصرة

فائزة عبد الوهاب¹، اسعد يحيى عايد²، خالد توبال³، فله عبد الستار¹

¹قسم علوم الحياة، كلية التربية للعلوم الصرفة، جامعة البصرة
²قسم الثروة الحيوانية، كلية الزراعة، جامعة البصرة
³كلية الملك، لندن، المملكة المتحدة

الإستلام: 16 أيلول 2014/ القبول: 21 أيلول 2014

الخلاصة: استخدمت الدراسة الحالية 90 عينة دم مقسمة إلى 35 عينة من مصابين بحالة القصور في نشاط الغدة و35 عينة من مرضى فرط نشاط الغدة ومثلت بمجموعة المرضى (Patients Group) و20 عينة من أشخاص أصحاء تمثلت بمجموعة السيطرة (Control Group). استخلص DNA للمجموعتين وضخت المنطقة المشفرة العاشرة (Exons 10) لجين TSHR باستخدام تقنية Polymerase Chain Reaction (PCR) بعدها تم تشخيص الطفرات وتحليلها بطريقة التتابع Sequencing. وجدت الدراسة الحالي تسعة طفرات جديدة Novel Mutations في المنطقة المشفرة موزعة الى خمسة طفرات لدى مصابين بحالة القصور مقارنة

بمجموعة السيطرة (الذين لم تظهر لديهم أي نوع من الطفرات المشخصة) وان جميع الطفرات المشخصة هي طفرات نقطية تعويضية استبدالية Substitution أما من نوع Transition أو Transversion اعتمادا على طبيعة القاعدة الطافره ثلاثونها Missense Mutations في ثلاث مصابين بحالة القصور نسبة كل منها 20% وهي كالتالي c.1424 T>C, L475P, Y444H ; c.1330 T>C, S479P and c.1435 T>C, and طفرتين صامتتين Silent Mutations في اثنين مرضى بحالة القصور (c.1338 G>A, L446L). بينما سجلت النتائج وجود طفرتين فقط في حالة الفرط في نشاط الغدة بنسبة 5.71% احدهما Missense (c.1832 C>A, P610Q) والأخرى صامته (c.2103 C>A, R701R). أشارت الدراسة الحالية إلى احتمالية ارتباط الطفرات بحدوث المرض وذلك من خلال موقع الطفرات في المناطق الخاصة للارتباط بالهرمون المحفز ومنطقة التفاعل بين البروتين المستقبل و الوحدة الثانوية ألفا لكوارين- بروتين (G-protein).

المقدمة

الدرقية (TSH) بالجزء الخارجي من مستقبل (α) على الغشاء القاعدي من خلايا الجريبية الثايرويد يقود إلى تحفيز طريق الرسول الثاني (CAMPCyclicAdenosine Mono Phosphate الذي يستخدم لنقل الإشارة داخل الخلية عندها سوف تنشط كل العمليات المطلوبة لصنع هرمون الثايرويد من اخذ اليود وتصنيع أنزيم Tyrosine peroxide oxidase-TPO وبروتين الثايروكلوبيولين Thiroglobulin-TG ثم تصنيع هرمون الثايرويد وخرنه وتحريره (4,5).

اما الطفرات التي تحدث في جين *TSHR* فتكون على نوعين اما طفرة نقطية تحدث في الخلايا الجرثومية تسمى طفرات جرثومية Germinal mutation ينتج عنها اما طفرات فعالة تعمل على اكتساب وظيفة (Gain-of-function) فتسبب حالة فرط نشاط الغدة مع ظهور تضخم بالغدة (Goiter) (6) او ينتج عنها طفرة تؤدي إلى فقدان المستقبل لوظيفته (Loss-of-function) تجعل المستقبل مقاوم للهرمون المحفز للغدة الدرقية فتسبب حالة قصور نشاط الغدة ويقدر عدد هذا النوع من الطفرات بحوالي 50 طفرة مختلفة ومعظم هذه الطفرات تكون غير فعالة وتعمل على اختزال سعة الارتباط او تناقص تعبير المستقبل على سطح غشاء الخلية (7). او طفرة نقطية تحدث في الخلايا الجسمية Somatic mutation تسبب أمراض المناعة الذاتية مثل حالة جريفز وتكون طفرات فعالة. وان كلاً من الطفرات الجرثومية والطفرات الجسمية تحدث في القطع الممتدة عبر الغشاء والحلقات الداخلية والخارجية ولكن النقطة الساخنة (Hot spot) لحدوث الطفرات في القطع الممتدة عبر الغشاء و الحلقات الداخلية الثلاثة هي منطقة تفاعل المستقبل مع G-proteins. أما الحلقات الخارجية ضمن الساييتوبلازم فلها دور مساعد في تركيب بروتين المستقبل وتفعيله (8).

تهدف الدراسة إلى تشخيص الخلل الوراثي لاضطرابات الغدة الدرقية التي تشمل القصور و

اضطرابات الغدة الدرقية (Thyroid disorders) مصطلح عام يمثل عدة أمراض مختلفة تتضمنها هرمونات الغدة والتي فصلت إلى فئتين رئيسيتين هي زيادة نشاط الغدة (Hyperthyroidism) وقصور نشاط الغدة (Hypothyroidism) اعتمادا على اختبار مستويات هرمونات الغدة (T3 , T4) والهرمون المحفز للغدة الدرقية (TSH) من ناحية الزيادة أو النقصان (1). تصنع وتفـرز الغدة الدرقية اثنين من الهرمونات الحيوية الرئيسية هما هرمون الثايروكسين (Thyroxin T4) وهرمون الثالث ايودو الثايروين (Tri-iodothyronin T3) وتعتمد في تصنيعهما على كمية اليود المأخوذ من الطعام وعلى تحفيز الغدة من قبل الهرمون المحفز للغدة الدرقية (Thyroid Stimulating Hormone TSH) المفرز من قبل الغدة النخامية (2)، وبذلك تكون وظيفة البروتين المستقبل للهرمون المحفز للغدة الدرقية هي تنظيم تصنيع وافراز هرمون الثايرويد من خلايا الثايرويد الجريبية ليلعب دور مهم في السيطرة على نمو وتطور الغدة الدرقية (3).

يقع الجين المشفر لهذا البروتين على الذراع الطويل لكرموسوم 14 في الحزمة 31 (14q31) ويتكون من عشرة مناطق مشفرة. يشفر هذا الجين الى بروتين مكون من 764 حامض اميني ويتالف من سلسلة مفردة من الببتيد مكونه من 21 حامض اميني ثم الوحدة الثانوية الفا الخارجية الكبيرة المشفرة من قبل تسعة اكسونات وتبدأ بنهاية امينية مكونه من 394 حامض أميني اما المنطقة العاشرة الكبيرة فتشفر الى 349 حامض اميني والذي يمثل السبعقطع الممتدة عبر الغشاءوالنهاية الكاربوكسيلية وبذلك تمثل الوحدة الثانوية الداخلية بيتا subunit (Bendo-cellular) وعدد الأحماض الامينية للنهاية الكاربوكسيلية 50 حامض أميني. وتعبر هذا الجين يكون على الغشاء البلازمي لخلايا الثايرويد بحيث يكون ارتباط هرمون المحفز للغدة

تم جمع بعض البيانات الشخصية لكل فرد من المجموعتين شملت العمر وتاريخ المرض و مستويات الهرمونات.

2- استخلاص الحامض النووي DNA

استخلص الحامض النووي من عينات المجموعتين باستخدام عدة DNeasy Blood & Tissue Kit (69504) مجهزة من قبل شركة Qia gen .

3- طريقة عمل ال-PCR

درست الطفرات في الاكسون العاشر المكون من خمسة أجزاء باستخدام البادئات في جدول (1) لعمل PCR.

جدول (1) البادئات المستخدمة في الدراسة

GeneTSHRExon 10	Primer sequences	Length	Tm	TA	Product size-pb
TSHR1	*F GTCATGAGCCACTGCGCC	18	60	55	352
	*R GGTTGAACTCATCGGACTTGG	21	64	59	
TSHR2	F CCCAGGAAGAGACTCTACAAGCT	23	70	65	338
	R GAAACCAGCCGTGTTGCAC	19	60	55	
TSHR3	F CCATCGACTGGCAGACAGG	19	62	57	336
	R CGGATTCGGACTGTGATGT	20	60	55	
TSHR4	F ACATAGTTGCCTTCGTCATCGT	22	64	59	381
	R GCTGTTCTTTGGAGGAACCC	20	62	57	
TSHR5	F GCCTCCAGAGGGATGTGTTT	21	66	61	338
	R CCATGAAACATTGAAACATCGC	22	62	57	

MT: Melting temperature, TA: Annealing Temperature, * F: Forward, * R: Reverse.

أجريت طريقة العمل بحجم 20 مايكروليتر كما هو موضح في الجدول (2).

الجدول (2) المواد الكيميائية لخليط التفاعل وحجمها

Chemicals	Volume
Master Mix (hot star)	10 µl
Premier Forward	0.7µl
Premier Reverse	
DNA	3 µl
D.W.	6.3 µl

فرط في نشاط الغدة Hypothyroidism and (Hyperthyroidism) عن طريق معرفة الطفرات في الجين المشفر للبروتين المستقبل للهرمون المحفز للغدة الدرقية (Thyroid Stimulating Hormone Receptor TSHR).

المواد وطرائق العمل

1- العينات

جمعت 90 عينة دم بواقع 35 عينة دم لمرضى قصور في نشاط الغدة و 35 عينة دم لمرضى فرط نشاط الغدة الدرقية من مراكز الغدد الصم والسكري من مستشفيات الموالي والفيحاء والقرنة لمدة ستة أشهر مثلت مجموعة المرضى و أما مجموعة السيطرة فكان عدد عيناتها 20 جمعت من تدريسيات قسم علوم الحياة / كلية التربية-جامعة البصرة . كما

Cycler وشغل الجهاز حسب البرنامج الموضح في جدول (3).

بعد اتمام جميع الاضافات طردت العينات بجهاز الطرد المركزي لمدة نصف دقيقة لضمان تجانس جميع المواد، ثم وضعت العينات بجهاز Thermal

الجدول (3) برنامج PCR

NO. of Steps	Steps	Temperature	Time	No. of Cycle
1	Denaturation 1	95 °C	10 min	1 Cycle
2	Denaturation 2	95 °C	30 sec.	50 Cycles
3	Annealing	58°C	30 sec.	
4	Extension	72°C	30 sec.	
5	Final Extension	72°C	5 min	1 cycle

4- الترحيل الكهربائي Electrophoresis

بعد التأكد من وجود الحزم الخاصة بجينات الدراسة عن طريق الترحيل الكهربائي تمتنتقية ناتج التضخيم PCR باستخدام عدة Charge Switch Clean-up Kit. وبعد ذلك عمل PCR Sequencing باستخدام ABI big dye Applied Biosystems, USA والجدول (4) يوضح المواد المستخدمة في عمل PCR Sequencing.

رحلت العينات (نواتج الـ PCR) كهربائياً وحسب طريقة (9) باستخدام هلام الاكاروز بتركيز 2% معصبغة الـ Ethidium Bromide وكشفت الحزم بعدها بجهاز الأشعة فوق البنفسجية (UV Light).

5- قراءة تتابع القواعد النروجينية Sequencing

جدول (4) المواد المستخدمة في Sequencing Master Mix

Reagent	Volume (µl) x1
5x buffer	2 µl
Big dye	0.6 µl
Primers	1 µl (10pmol)
Sterile H ₂ O	3.4 µl
DNA template(cleaned PCR product)	3µl
Total	10 µl

النتا

نـج و المناقشة

جين TSHR و اضطرابات الغدة الدرقية

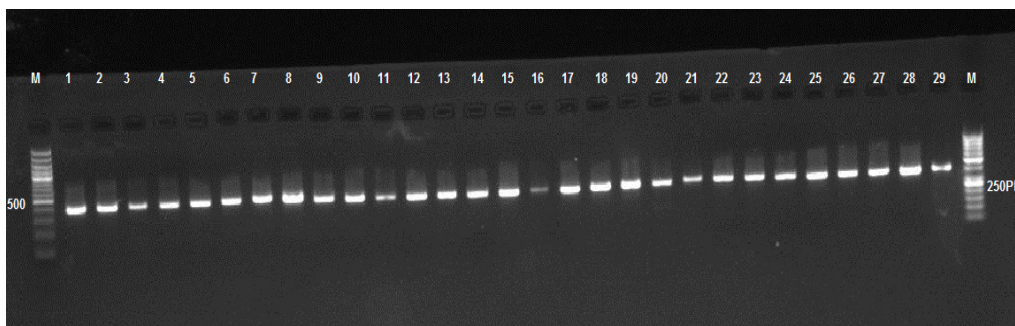
تم تحميل تتابع الجين TSHR و تتابع الحامض النووي الرايبوزي الرسول mRNA من القاعدة 1- 192514 للإنسان من موقع (http://asia.ensembl.org/index.html). كما تم تحليل تتابع المنطقة المشفرة لجين TSHR باعتبارها المنطقة التي تتضمن النقاط الساخنة Hotspot لحدوث الطفرات ولأنها تشفر إلى الجزئين

بعد

الانتهاء من عمل Sequencing PCR تمالتنقية الثانية باستخدام Agencourt clean SEQ kit المصنع من قبل شركة Backman Coulter في المملكة المتحدة. وضعت العينات بعدها في صفيحة جهاز القراءة (Plate 96 well sequencer) ثم وضعت بجهاز قراءة التتابع Applied Biosystem Sequencer model ABI 3730. بعد انتهاء عمل الجهاز تم تحليل العينات بمقارنتها مع Reference Gene حسببرنامج The Mutation Surveyor Software v5.2.

و 20 عينة طبيعية) مباشرة مع Reference gene
Themutation TSHR – بواسطة برنامج
survey software v5.2 (شكل 1).

المهمين لبروتين المستقبل الجزء الممتد عبر غشاء
الخلية والنهاية الكربوكسيلية داخل الخلية و بسبب
حدوث الطفرات بهما بواسطة جهاز Sequencer
ABI 3730. ثم فورنت النتائج لـ (70 عينة مريض



شكل (1): الترحيل الكهربائي لنتائج الـ PCR على هلام الاكاروز بتركيز 2% الخطين (M) تمثل 100, 50 pb DNA Marker أما
الخطوط (1-29) تشير إلى الأجزاء الخمسة لمنطقة المشفرة العاشرة

الموقع 1424 ينتج عنها استبدال الحامض الاميني
ليوسين (Lucien L) الى الحامض برولين)
Proline P) عند موقع الحامض 475. وتحول
القاعدة الكوانين (G) الى القاعدة الاديئين (A) في
موقع القاعدة 1338 مما لم ينتج عنها تغاير في
الحامض الاميني ليوسين (Leucine L) عند موقع
الحامض 446. وتحول القاعدة الاديئين (A) الى
القاعدة الكوانين (G) في موقع القاعدة 2300 ويقع
هذا التغير في القاعدة للمنطقة غير المشفرة.
اما في حالة الفرط في نشاط الغدة
Hyperthyroidism، فقد سجلت هذه الحالة
طفرتين فقط وبنسبة 5.71% من مجموع 35
مريض شخصت كل طفرتين بمريض واحد وبنسبة
20% الطفرة الأولى من نوع Missense و الثانية
طفرة صامته Silent. اذ تحولت القاعدة السايبتوسين
(C) الى القاعدة الاديئين (A) في موقعين للقاعدة)
(C) عند موقع القاعدة 1832 مما ينتج عنها تغير في
الحامض الاميني برولين (Proline P) الى
الحامض الاميني كلوتاميك (Glutamic acid Q)
عند موقع الحامض 610. وعند الموقع 2103 لم
تسبب تغاير في الحامض الاميني الارجنين)
(Arginine R) عند موقع الحامض 701 (الجدولان
5 و 6 و شكل 2).

تحليل طفرات جين TSHR

ان الطفرات التي تحدث في جين TSHR ينتج عنها
حالتين من اضطرابات الغدة وذلك اعتمادا على موقع
الطفرة حيث شخصت نتائج الدراسة وجود خمس
طفرات جديدة (Novel Mutation) جميعها
طفرات نقطية تعويضية (استبدالية) substitution
في حالة القصور في نشاط الغدة ومن نوع
Transition اعتمادا على نوع القاعدة الطافره في
خمس مريضى وبنسبة 14.29% من 35 مريض
وطفرتين نقطية تعويضية جديدتين في حالة فرط
نشاط الغدة من نوع Transversion في مريضين
بنسبة 5.71% من بين 35 مريض. شملت الحالة
خمس طفرات لم تذكر سابقا و كل طفرة شخصت
بمريض واحد وبنسبة (20%) ثلاثة منها كانت من
نوع (Missense) واثنان منها طفرات صامته)
(Silent) في حالة القصور في نشاط الغدة. وتحول
القاعدة الثايمين (T) الى القاعدة السايبتوسين (C) في
ثلاثة مواقع لقاعدة (T) عند موقع القاعدة 1330 مما
اعطت تغاير في الحامض الاميني من التايروسين)
(Tyrosine Y) إلى الحامض الاميني الهستيدين)
(Histidine H) عند موقع الحامض الاميني 444.
وعند الموقع 1435 ينتج عنها استبدال الحامض
الاميني السيرين (Serine S) الى الحامض برولين
(Proline P) عند موقع الحامض 469. وعند

جدول (5) تحليل تتابع المنطقة المشفرة 10 لجين TSHR

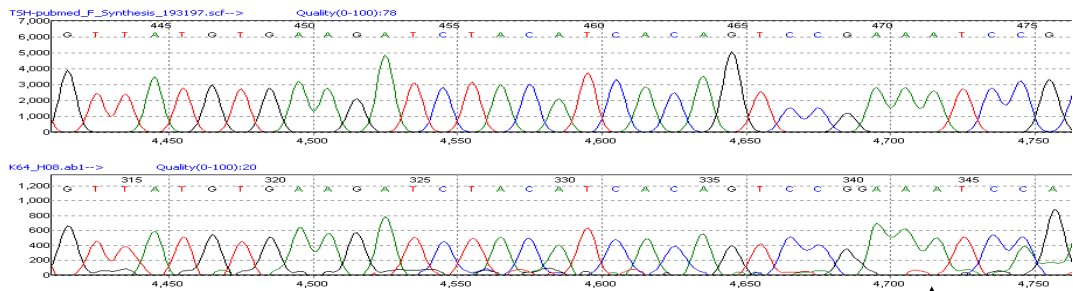
نوع الطفرة	موقع القاعدة الطافره	الشفرة الطافره Mutation	الشفرة الطبيعي Wild type	الحالة
Substitution (Transition)	c.1330	<u>C</u> AC	<u>T</u> AC	قصور نشاط الغدة Hypothyroidism
Substitution (Transition)	c.1338	CT <u>A</u>	CT <u>G</u>	
Substitution (Transition)	c.1424	<u>C</u> CC	<u>C</u> TC	
Substitution (Transition)	c.1435	<u>C</u> CT	<u>T</u> CT	
Substitution (Transition)	c.2300	T <u>G</u> A	T <u>A</u> A	فرط نشاط الغدة Hyperthyroidism
Substitution (Transversion)	c.1832	<u>C</u> AG	<u>C</u> CG	
Substitution (Transversion)	c.2103	<u>C</u> GA	<u>C</u> GC	

والمتمثلة ايضا بالحلقات الخارجية والداخلية الثلاثة والنهائية الكربوكسيلية المسؤولة عن اشارة التحفيز الى داخل الخلية بتفاعلها مع G-Protein كما ان الطفرات التي تسبب الزيادة او الفقدان لوظيفة الجين المشفر لبروتين المستقبل تقع أساسا في هذا المنطقة المشفرة (10,11).

تعتبر المنطقة المشفرة العاشرة (Exon 10) من جين TSHR الأكبر وأهم منطقة في هذا الجين لأنها تشفر الى جزء من الجزء الخارجي (الوحدة الثانوية ألفا sub unit α) المسؤول عن ارتباط الهرمون المحفز (TSH) والى الجزء الكامل من الوحدة الثانوية بيتا والمتضمن القطع السبعة الممتدة عبر الغشاء (Seven TransMembrane 7TM)

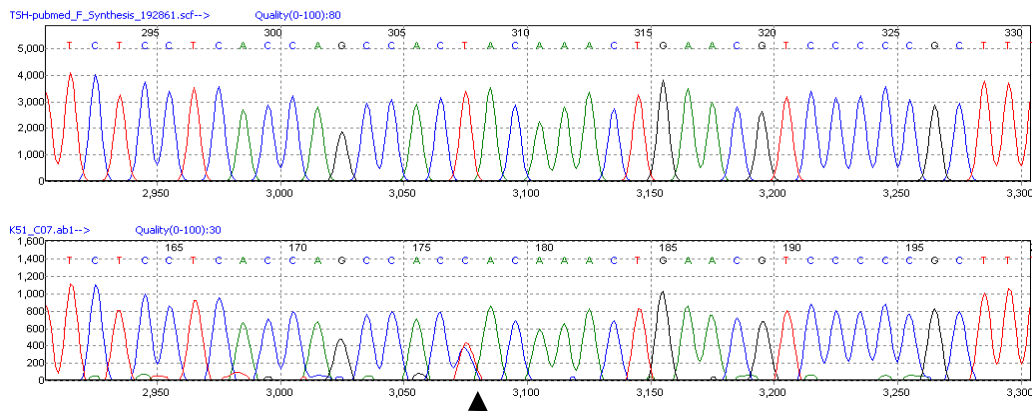
جدول (6) تأثير الطفرة على الجين TSHR

الحالة	الطفرة	تأثيرها على الترجمة	تغير الحامض الاميني	عدد المرضى الحاملين للطفرة (%)
قصور نشاط الغدة Hypothyroidism	c.1330 T>C	Missense	Y 444 H Try 444 His	1(20)
	c.1338 G>A	Silent	L 446 L Leu 446 Leu	1(20)
	c.1424 T>C	Missense	L 475 P Leu 475 Pro	1(20)
	c.1435 T>C	Missense	S 479 P Ser 479 Pro	1(20)
	c.2300 A>G	Silent	Untranscribt	1(20)
فرط نشاط الغدة Hyperthyroidism	c.1832 C>A	Missense	P 610 Q Pro 610 Gln	1(20)
	c.2103 C>A	Silent	R 701 R Arg 701 Arg	1(20)



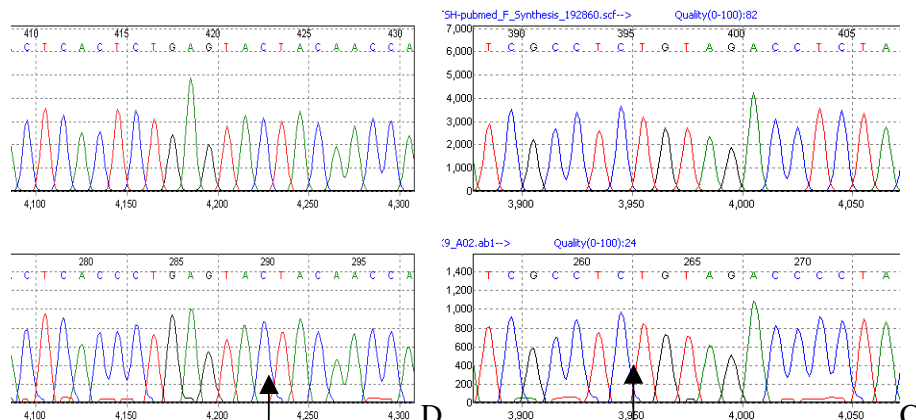
A

c.1832 C>A, P610Q



c.1330 C>T, Y444H

B

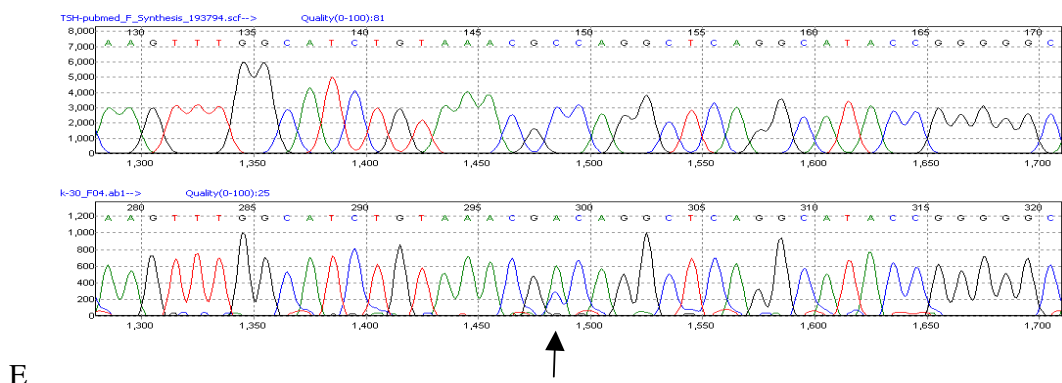


c.1424 C>T, L475P

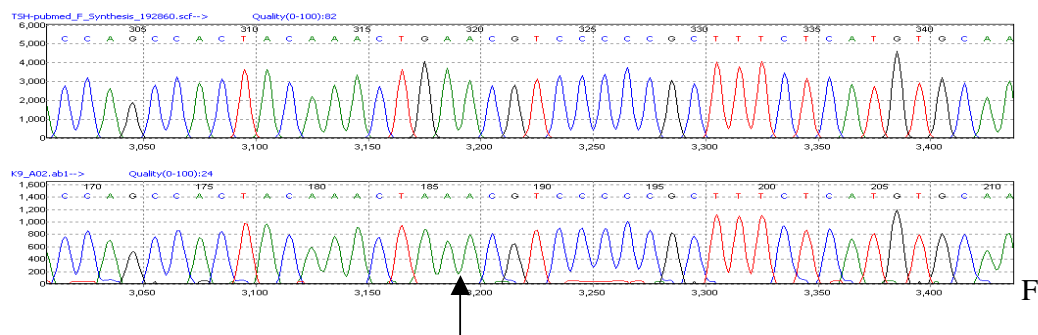
c.1435C>T, S479P

D

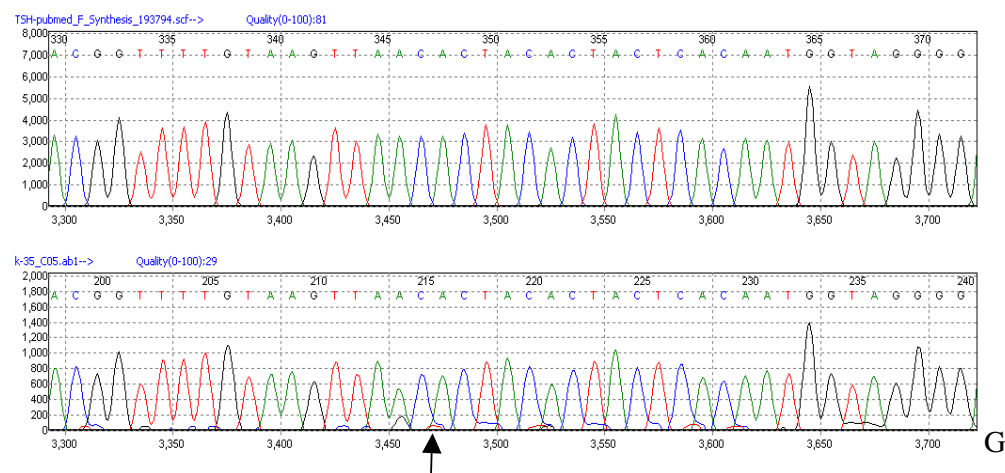
C



c.2103 C>A , R701R



c.1338 G>A , L446L



c.2300 A>G, Untranscrib

شكل (2): الطفرات الجديدة (Novel mutation) في جين TSHR. الجزء الاعلى من كل شكل يمثل بالتتابع الطبيعي للجين أما الجزء الأسفل والمؤشر بالاسهم يشير الى موقع حدوث الطفرة او تغير بالقاعدة بمقارنة مع الجزء الأعلى من الشكل . (A) الطفرة Missense و (E) طفرة الصامتة (Silent) لحالة الفرط في نشاط الغدة Hyperthyroidism، الطفرات (B, C and D) الطفرات Missense و (F and G) الطفرات الصامتة (Silent) لحالة القصور في نشاط الغدة Hypothyroidism



الدرقية، أو تسبب خسارة (فقدان) لوظيفة البروتينالمستقبل (LOF(Loss-of function) نتيجة مقاومة البروتين المستقبل للهرمون المحفز لغدة TSH جزئيا اوكليا وتحدث هذه الطفرات في الجزء الخارجي والقطع عبر الغشاء من بروتين المستقبل عندها تنشأ حالة قصور في نشاط الغدة (8,4).

ويعتقد ان التفاعل بين هرمون TSH وبروتين *TSHR* يسبب تغيرا" في تركيب الجزء الداخلي من بروتين المستقبل وهذا التغير يؤدي الى تفعيل الوحدة الثانوية الفا لبروتين G الواقع بالقرب من الحلقات الداخلية لبروتين المستقبل (اي على السطح الداخلي من الغشاء البلازمي لخلايا الغدة) والاخير ينشط انزيم ادينايليت سايكليس *Adenylate Cyclase (AC)* الواقع بالجانب الداخلي للغشاء البلازمي لخلايا الغدة الذي يقود الى توليد *cAMP (cyclic Adenosine Mono Phosphate)* الذي يعمل على نقل الإشارة إلى داخل الخلية لبدء عملية تصنيع هرمونات الغدة وبذلك يعتبر كمنظم داخلي خلوي (5,3). وان الطفرات *Missenses* الجسمية و الجرثومية التي وجدت في هذا الجين تسبب زيادة في تنشيط انزيم *Adenylate Cyclase (AC)* مما يزيد من مستوى *cAMP* داخل الخلية والذي ينتج عنه حالة فرط نشاط الغدة (16,15).

تناولت معظم الدراسات حالة فرط نشاط الغدة التي تسببها طفرات *Missenses* الجسمية أو الجرثومية باختلاف مواقعها في الحلقات الداخلية والخارجية الثلاثة والقطع السبعة عبر الغشاء التي تسبب زيادة في تفعيل انزيم ادينايليت سايكليس (*AC*) مما يقود إلى زيادة تركيز *cAMP* داخل الخلية و يحث كل الفعالياتالمسؤولة عن تصنيع هرمونات الغدة الدرقية (17).

اما الطفرات الجرثومية فتسبب فقدان الوظيفة وتؤدي الى خلل في وظيفة بروتين المستقبل *TSHR* باليات جزئية مختلفة ينتج عنها حالة القصور في نشاط الغدة فهي تسبب خللا" في تصنيع البروتين المستقبل او تدهور تصنيع البروتين (18). وكما يعتقد ان طفرات *Missenses* الواقعة في الجزء الخارجي من بروتين المستقبل تؤثر على فعالية المستقبل من خلال تناقص ألفة ارتباط الهرمون المحفز *TSH* بالبروتين المستقبل *TSHR* وينتج عنها مقاومة البروتين المستقبل للهرمون المحفز جزئيا اعتمادا على توارث طبيعة الطفرات ان كانت متباينة الزيجة او مقاومة كاملة ان كانت الطفرات المتوارثة متماثلة الزيجة او مركبة متباينة الزيجة *compound heterozygosis* (19).

وجد (12) أنه بسبب تحول قاعدة السايروس (C) في الشفرة (TAC) الى الكوانين (G) اعطت الشفرة (TAG) من نوع (Transversion) وسببت استبدال الحامض الاميني الأصلي التايروسين (Y) عند موقع الحامض الاميني 444 بشفرة الإنهاء (Ter) في الحلقة الأولى الداخلية مما نتج عنها بروتين مقطوع غير فعال على سطح الخلية وعندها نشأت حالة القصور في نشاط الغدة في حين وجدت الدراسة الحالية أيضا طفرة من نوع (Transition) في نفس الموقع في حالة القصور في نشاط الغدة ولكن القاعدة الطافره الثايمين (T) في الشفرة (TAC) للحامض الاميني الأصلي التايروسين (Y) الى القاعدة السايروس (C) اعطت الشفرة (CAC) بذلك الحامض الاميني الجديد الهستيدين (H) وربما سبب هذا التغير في الحامض الاميني خلل في تركيب بروتين المستقبل مما يقود إلى ضعف في تعبيره على سطح الخلية بذلك قد تنشأ حالة القصور في نشاط الغدة . ووجد (13,14) ان الطفرة *L467P* متوارثة لدى مرضى القصور في نشاط الغدة بشكل متباينة الزيجة و الناتجة من تحول قاعدة الثايمين (T) الى السايروسين (C) لتعطي تغيرا" في الحامض الاميني من ليوسين (L) إلى برولين (P) عند موقع الحامض (467) في القطعة الثانية عبر الغشاء مما تسبب ضعفا" في تعبير بروتين المستقبل ناتجا" عن مقاومة جزئية للهرمونالمحفز و أشار(13) أن استبدال الحامض الاميني ليوسين بالحامض الاميني برولين يسبب كسرا" للبروتين من المنطقة الثانية عبر الغشاء. وقد تم الحصول في الدراسة على طفرة مماثلة ولكن في موقع الحامض الاميني 475 (*L475P*) وفي المنطقة الثانية ايضا عبر الغشاء لدى مرض القصور في نشاط الغدة ولكن متوارثة بشكل متماثلة العوامل ربما قد تسبب مقاومة كاملة للهرمون المحفز مما ادى الى عدم استجابة البروتين المستقبل للهرمون المحفز TSH وكذلك من المحتمل ان تؤدي الى كسر في البروتين في المنطقة الثانية من الغشاء.

تأثير الطفرة Effect of Mutation

تؤثر الطفرات على الوظيفة البيولوجية للبروتين المستقبل *TSHR* في ناحيتين أما انها تسبب زيادة وظيفة المستقبل (*Gain-offunction*) واما بسبب طفرات جرثومية او جسمية وكلاهما تقع في القطع السبعة الممتدة عبر الغشاء والحلقات الخارجية والداخلية ولكن الطفرات التي تسبب اكبر تأثير تحدث في الحلقات الداخلية الثلاثة في منطقة التفاعل مع بروتين G عندها تسبب حالة فرط نشاط الغدة

وتسبب الطفرات الواقعة في القطع عبر الغشاء خلل في نقل إشارة المحفز مما ينتج عنها ضعف في تعبير البروتين المستقبل على سطح الخلية او ربما يسبب استبدال الحامض الاميني بحامض أميني آخر يغير من صفاتها الكيميائية وبذلك يؤثر على انطواء البروتين الصحيح على سطح الخلية (20).

References

- 1- Shabsigh, R.; Arver, S.; Channer, K. S.; Eardley, I.; Fabbri, A.; Gooren (2008). The triad of erectile dysfunction, hypogonadism and the metabolic syndrome. *Int. J. Clin. Pract.*, 62:791–798.
- 2- Musa, M.; Harun, F. and Junit, S. M. (2008). An investigation into the D727E polymorphism in the TSH receptor gene. *Molecular Biology and Biotechnology*, 16 (3):65-69.
- 3- Vassart G. and Dumont J. E. (1992). The thyrotropin receptor and theregulation of thyrocyte function and growth. *Endocr. Rev* 13:596-611.
- 4- Davies, T. F.; Ando, T.; Lin, R.Y.; Tomer, Y. and Latif, R. (2005). Thyrotropin receptor-associated diseases: from adenomata to Graves' disease. *J. of Clinical Investigation*, 115 (8): 1972–1983.
- 5- de Lloyd, A.; Bursell, J.; Gregory, J.W.; Rees, D.A. and Ludgate, M. (2010). TSH receptor activation and body composition. *J. of Endocrinology*, 204:13-20.
- 6- Van Sande, J.; Parma, J.; Tonacchera, M.; Swillens, S.; Dumont, J. & Vassart, G. (1995). Somatic and germline mutations of the TSH receptor gene in thyroid diseases. *Journal of Clinical Endocrinology and Metabolism*, 80 (9): 2577-2585.
- 7- Tenenbaum-Rakover, Y. (2012). The Clinical Spectrum of Thyrotropin Receptor Gene (TSHR) Mutations. *INTECH*, 978-953-51-0021-8.
- 8- Kohn, B.; Grasberger, H.; Lam, L.L.; Ferrara, A. M., and Refetoff, S. (2009). A Somatic Gain-of-Function mutation in the thyrotropin Receptor Gene Producing a Toxic Adenoma in an infant. *Thyroid* Vol. 19 (2) DOI: 10.1089
- 9- Sambrook, J.; Fitch, E. and Maniatis, T. (1989). *Molecular cloning a laboratory Manual*. 2nd edition. Cold Spring Harbor Laboratory Press. Cold Spring Harbor.
- 10- Cassio, A.; Nicoletti, A.; Rizzello, A.; Zazzetta, E.; Bal, M. and Baldazzi, L. (2013). Current Loss-of-Function Mutations in the Thyrotropin Receptor Gene: When to Investigate, Clinical Effects and Treatment *J. Clin. Res. Pediatr. Endocrinology*. 5(Suppl. 1):29-39.
- 11- Nakamura, A.; Morikawa, S.; Aoyagi, H.; Ishizu, K. and Tajima, T. (2014). A Japanese family with nonautoimmune hyperthyroidism caused by a novel heterozygous thyrotropin receptor gene mutation. *Pediatric Research* 75:749-735.
- 12- Jeziorowska A1, Pniewska-Siark B, Brzezińska E, Pastuszek-Lewandoska D and Lewiński A. (2006). A novel mutation in the thyrotropin (thyroid-stimulating hormone) receptor gene in a case of congenital hypothyroidism. *Thyroid*, 16(12):1303-1309.
- 13- Alberti, L., Proverbio, M. C., Costagliola, S., Romoli, R., Boldrighini, B., Vigone, M. C., Weber, G., Chiumello, G., Beck-Peccoz, P. and Persani, L. (2002). Germ-line Mutations of TSH Receptor Gene as Cause of Non-autoimmune Subclinical Hypothyroidism *J. of Clinical Endocrinology and Metabolism*. 87(6): 2549-2555.
- 14- Calebiro, D.; de Filippis, T.; Lucchi, S.; Covino, C.; Panigone, S.; Beck-Peccoz, P.; Dunlap, D. and Persani, L. (2005). Intracellular entrapment of wild-type TSH receptor by oligomerization with mutants linked to dominant TSH resistance. *Human Molecular Genetics* Vol. 14 (20):2991-3002.
- 15- Frauman, A. (2013). TSH receptor: Review Article. *UCSD Mdcule Pages* Vol. 2 Issue 1.
- 16- Sema, A.; Doga, T.; Carolyn, T.; Sian, E.; Anne, D-L.; Gilbert, V. and Sabine, C. (2008). A family with a novel TSH receptor activating germline mutation (p.Ala485Val) *J. of Pediatrics*, 167. Issue 11.
- 17- Kosugi, S.; Hai, N.; Okamoto, H.; Sugawa, H. and Mori, T. (2000). A novel activating mutation in the thyrotropin receptor gene in an autonomously functioning thyroid nodule developed by a Japanese patient. *J. of Endocrinology* 143: 471-477.

- 18-Gagne, N., Parma, J., Deal, C., Vassart, G. and Van Vliet, G.(1998). Apparent congenital athyreosis contrasting with normal plasma thyroglobulin levels and associated with inactivating mutations in the thyrotropin receptor gene: Are athyreosis and ectopic thyroid distinct entities? *J. Clin. Endocr. Metab.* 83: 1771-1775.
- 19-Beck-Peccoz, P. (2004). *Syndromes of hormone resistance on the Hypothalamic-Pituitary-Thyroid Axis*. e-Book ISBN: 1-4020-7852-8, Kluwer Academic Publisher. pp. 200.
- 20-Nagashima, T.; Murakami, M.; Onigata, K.; Morimura, T.; Nagashima, K.; Mori, M. and Morikawa, A. (2001). Novel Inactivating Missense Mutations in the Thyrotropin Receptor Gene in Japanese Children with Resistance to Thyrotropin. *Thyroid*. Vol. 11(6):551-559.