

ORIGINAL

Polimorfismo VNTR (CAG)n del gen ATXN2 y parámetros metabólicos de riesgo cardiovascular asociados con el grado de obesidad en población amerindia de Oaxaca



Nory O. Dávalos-Rodríguez^a, Ana Rosa Rincón-Sánchez^b,
Perla Montserrat Madrigal Ruiz^b, Luis Javier Flores-Alvarado^b,
Sabina López-Toledo^d, José Rafael Villafán-Bernal^c,
Carlos J. Castro-Juárez^d, Rufina Guzmán-López^e,
José Isaías Siliceo-Murrieta^f y Sergio Alberto Ramírez-García^{d,f,*}

^a Instituto de Genética Humana Dr. Enrique Corona Rivera, Departamento de Biología Molecular y Genómica, Centro Universitario de Ciencias de la Salud, Universidad de Guadalajara, Guadalajara, Jalisco, México

^b IBMMTG, Departamento de Biología Molecular y Genómica, Centro Universitario de Ciencias de la Salud (CUCS), Universidad de Guadalajara, Guadalajara, Jalisco, México

^c Cátedra CONACYT, Departamento de Cirugía, Universidad Autónoma de Aguascalientes, Aguascalientes, México

^d Instituto de Nutrición, Universidad de la Sierra Sur, Oaxaca, México

^e Servicios de Salud, Tuxtepec, Oaxaca, México

^f Maestría en Salud Pública, División de Estudios de Posgrado, Universidad de la Sierra Sur, Oaxaca, México

Recibido el 1 de octubre de 2020; aceptado el 13 de abril de 2021

Disponible en Internet el 13 de agosto de 2021

PALABRAS CLAVE

Amerindio;
Ataxina-2;
Metabólico;
Repetido CAG;
Riesgo
cardiovascular;
Obesidad

Resumen

Introducción: El gen ATXN2 presenta un VNTR (CAG)n con locus en el exón 1, los alelos largos dentro del rango normal (22-29 repeticiones) se asocian con obesidad severa en sujetos del Reino Unido, Indonesia y el Caribe.

Objetivo: Analizar la influencia del VNTR (CAG)n del gen ATXN2 en el perfil metabólico en adultos con obesidad y preobesidad así como analizar su asociación con parámetros metabólicos y ambientales de riesgo cardiovascular.

Métodos y materiales: Se incluyeron 255 adultos de origen étnico amerindio chinanteca a quienes se les realizó evaluación antropométrica y bioquímica. El VNTR fue amplificado por PCR punto final y electroforesis PAGE al 8%.

Resultados: Se encontraron diferencias en la circunferencia índice cintura/cadera e índice de masa corporal en los portadores de genotipos diferentes al homocigoto de 22 repeticiones con un valor para la prueba t de Student de 0,0041 y 0,0334 respectivamente. También encontramos asociación con la historia familiar de enfermedad crónica.

* Autor para correspondencia.

Correo electrónico: sergio7genetica@hotmail.com (S.A. Ramírez-García).

Conclusión: El VNTR de ATXN2 se asocia al grado de obesidad en adultos mexicanos con ancestría chinanteca.

© 2021 SEEN y SED. Publicado por Elsevier España, S.L.U. Todos los derechos reservados.

KEYWORDS

Amerindian;
Ataxin-2;
Metabolic;
Repeated CAG;
Cardiovascular risk;
Obesity

VNTR (CAG)n polymorphism of the ATXN2 gene and metabolic parameters of cardiovascular risk associated with the degree of obesity in the Amerindian population of Oaxaca

Abstract

Introduction: The ATXN2 gene has a VNTR (CAG)n with locus in exon1. Long alleles within the normal range (22-29 repeats) are associated with severe obesity in people from the United Kingdom, Indonesia and the Caribbean.

Objective: To analyse the influence of VNTR (CAG)n on metabolic profile in adults with obesity and pre-obesity, as well as to estimate its effect on the risk of developing diabetes.

Methods and material: 255 adults of Chinantec Amerindian ethnic origin were included, who underwent anthropometric and biochemical evaluation. The VNTR was amplified by end-point PCR and by 8% PAGE electrophoresis.

Results: Differences were found in the waist/hip circumference index and body mass index in the carriers of genotypes different to the one homozygous for 22 repeats with a Student's t test value of 0.0041 and 0.0334, respectively. We also found an association with a family history of chronic disease.

Conclusion: The VNTR of ATXN2 is associated with obesity in Mexican adults of Chinantec ancestry.

© 2021 SEEN y SED. Published by Elsevier España, S.L.U. All rights reserved.

Introducción

Como se ha reportado anteriormente, la obesidad está relacionada directamente con el aumento de triglicéridos, glucosa y presión arterial, así como la disminución del colesterol-HDL, rasgos que forman parte del síndrome metabólico¹. La obesidad es una enfermedad emergente en Latinoamérica y un problema de salud pública en México. El 80% de la población mexicana presenta obesidad o sobre peso, pero la alteración se inicia desde la infancia o en la adolescencia con presencia de hiperinsulinemia o intolerancia a la glucosa; y en la edad adulta evoluciona a síndrome metabólico o diabetes mellitus tipo 2 (DM2)². En un estudio de cohorte en población mexicana, se muestra que el 25% de los niños obesos y el 21% de los adultos obesos tienen valores de glucemia mayores a 140 mg/dl, después de dos horas posprandiales, y el 4% tiene diabetes tipo 2 no diagnosticada^{3,4}. La obesidad desde la infancia, ya es un problema de salud pública en América, que va evolucionando hasta la etapa adulta, llegando a ocasionar en algunos casos, hígado graso y cirrosis, por lo cual se requiere seguir explorando los mecanismos causales para establecer marcadores tempranos de riesgo.

La pandemia de obesidad en las sociedades latinoamericanas poscoloniales se puede explicar por dos hipótesis o mecanismos. La primera, es la del genotipo ahorrador (muchos genes), el cual permitió a los ancestros de los indígenas latinos durante la IV glaciación sobrevivir a los períodos de hambruna prolongada, mediante el desarrollo de la resistencia a la insulina. Un fenotipo bioquímico que

permitió almacenar energía cuando no había alimento, pero también conformó un fenotipo muscular más apto, más veloz para evitar ser depredado por los grandes animales de ese tiempo⁵. Sin embargo, los pueblos latinos actuales que son herederos de ese genotipo, sumado a los malos hábitos alimenticios, como el consumo de alimentos energéticos con alto contenido calórico, mayor ingesta de grasas saturadas con abundancia de hidratos de carbono refinados, escasez de fibra, y por otro lado, el aumento de las actividades sedentarias y la reducción del ejercicio, acciones que llevan a los pacientes a ser más susceptibles a presentar obesidad y/o diabetes⁶.

La segunda hipótesis que explica el desarrollo de obesidad es la resistencia orgánica múltiple. Esta teoría explica que en múltiples tejidos (cerebro, hígado, páncreas, músculo esquelético, tejido adiposo, endotelio) de manera simultánea, se presenta disfunción en los receptores para diferentes hormonas, entre ellas la insulina, la leptina y la adiponectina; el fenotipo clínico de estas alteraciones incluye hiperfagia severa y obesidad en diferentes grados^{7,8}. En ambas teorías el elemento en común es la resistencia a la insulina, que con el tiempo evoluciona a obesidad y DM2.

Considerando que la resistencia orgánica múltiple y el genotipo ahorrador son mecanismos de la obesidad asociada a la DM2, proponemos un nuevo gen candidato en obesidad, el gen ATXN2^{9,10}. Además, este gen fue elegido porque en modelos murinos se ha demostrado que su deficiencia conduce a obesidad central, obesidad severa, hiperinsulinemia, hígado graso, dislipidemia y disminución de la expresión del receptor de insulina en cerebro e hígado^{9,10}. También por-

que regula a la proteína adaptadora GRB2, un amplificador de la señalización del receptor de insulina¹¹. En humanos, el gen *ATXN2* presenta un polimorfismo del tipo VNTR (número variable de repeticiones en tandem) (CAG)n con *locus* en el exón 1, los alelos mayores a 33 repeticiones producen la ataxia espinocerebelosa tipo 2 autosómica dominante (SCA2), la cual es una factor de susceptibilidad para DM2 por la asociación con la resistencia a la insulina de origen muscular, relacionada con la neuropatía periférica¹². El VNTR de *ATXN2* presenta más de dos alelos con una frecuencia superior al 1% y presenta un distribución homogénea en las poblaciones, siendo el alelo de 22 repetidos el más frecuente (más del 90%), el otro 10% corresponden a los alelos de 23, 25, 29, 20, 21, y 18 repeticiones, por lo cual puede ser considerado un polimorfismo^{13,14}. En algunas poblaciones los alelos dentro del rango normal (<31 repeticiones) se han asociado con enfermedades neurodegenerativas y con el desarrollo de DM2 en población mexicana con bajo índice dietético, pero también se asocia con obesidad en población del Reino Unido, Indonesia y del Caribe^{13,14}. Mientras que las repeticiones a partir de 33 son responsables directamente del desarrollo de la SCA2¹². El efecto patogénico de las repeticiones es una frontera de investigación en el desarrollo de las enfermedades crónicas como la obesidad, sin embargo en pacientes con SCA2, las repeticiones mayores a 25 repetidos tienen un efecto dominante conocido como ganancia de la función el cual favorece a agregados anormales de proteínas, las cuales por toxicidad celular pueden afectar el metabolismo neuronal, del páncreas o tejidos adiposo, mientras que los alelos menores a 22 repeticiones tiene una efecto dominante negativo subclínico aditivo, donde la proteína tiene una función menor, sin embargo este campo de estudio tiene que ser explorado todavía^{9–14}.

La población amerindia del Estado de Oaxaca es una sociedad poscolonial, que si bien es vulnerable, altamente marginada y con mucha pobreza, está expuesta a un mayor número de veces de consumo de comidas altamente energéticas y calóricas, lo cual sumado al genotipo ahorrador, incrementa el desarrollo de la obesidad en sus pueblos, como el caso del grupo étnico chinanteca asentado en Tuxtepec, Oaxaca^{13,14}. Por lo anterior, los objetivos del trabajo fueron analizar la influencia del VNTR (CAG)n del gen *ATXN2* en el perfil metabólico en adultos con obesidad y preobesidad así como analizar su asociación con parámetros metabólicos y ambientales de riesgo cardiovascular en población amerindia de Oaxaca.

Métodos

Se incluyeron adultos originarios y residentes de la ciudad de Tuxtepec, de origen étnico chinanteca, de los cuales 162 sujetos eran del sexo femenino y 93 del masculino, con rango de edad 25-35 años., que se estratificaron de acuerdo con los criterios de la OMS-2004, en 158 probandos presentaban preobesidad o sobrepeso grado II (IMC 27,0-29,9), 79 obesidad grado I (IMC 30,0-34,9) y 18 obesidad grado II (35,0-39,9)¹⁵. No se encontró ningún sujeto con obesidad de tipo III (mórbida): IMC 40,0-49,9 u obesidad de tipo IV (extrema), IMC \geq 50. A todos se les realizó un perfil metabólico, el cual consistió en una evaluación clínica, bioquímica y antropométrica que incluyó peso, talla, circunferencia cintura-cadera

(CCC), índice de masa corporal (IMC), presión arterial diastólica y sistólica. A todos se les tomó una muestra de 5 mL de sangre periférica por punción venosa en tubos BD Vacutainer para extraer ADN genómico y realizar las determinaciones bioquímicas. A los familiares de los probandos incluidos, se les pidió contestar un cuestionario sobre antecedentes de obesidad en la familia, enfermedad crónica (dislipide-mia, hipertensión, diabetes, enfermedad coronaria), tipo de actividad física, hábitos alimenticios y *bullying*. En la tabla 1 se muestran las principales características clínicas y bioquímicas de la población analizada acorde al género.

Análisis bioquímico

Las muestras de sangre fueron tomadas en ayuno de 8 h. Los niveles de glucosa, colesterol, triglicéridos, LDL y HDL fueron determinados mediante kits enzimáticos-colorimétricos de Human Co. por espectrofotometría con el equipo Beckam Coulter DU730 (CA, EE. UU.). La insulina sérica se determinó por radioinmunoanálisis usando el Kit 80-INSHU-E01.1 de Alpco (Salem, NH, EE. UU.), mediante el lector Chromate Microplate Reader de Awareness-Technology, Inc. (Palm City, FL, EE. UU.).

Los índices de resistencia y sensibilidad a la insulina fueron determinados mediante las siguientes fórmulas; HOMA-IR = (insulina en ayuno (uU/ml) * glucosa en ayuno [mmol/l]) /22,5. El índice QUICKI = 1/ (log insulina plasmática [uU/ml] + log glucosa plasmática en ayuno [mg/dl]). HOMA% BCF = 360*insulina sérica/glucosa sérica ayuno-63). ISI_{Stumvoll} = 0,222–0,00333*(índice de masa corporal-0,0000779)*(insulina₁₂₀) – (0,000422*edad). De los valores de la prueba de tolerancia a la glucosa se tomaron los promedios de la insulina y glucosas séricas para obtener el ISI_{Belfiore} = 2/(GS/GN)*(IS/IN) +1¹⁶.

La hemoglobina glucosilada fue determinada por inmuno Cromatografía por el aparato portátil SD Aiclare Biosensor Inc. a partir de sangre capilar.

Amplificación genómica por PCR-punto final (convencional) de la región donde tiene su locus la expansión CAG del gen *ATXN2* y electroforesis

Se utilizaron los iniciadores diseñados por Magaña et al. 2008 para la detección de alelos dentro del rango normal: cag-F (5'-GGGCCCTCACCATGTCG-3'), llamado *ATXN2-1*, cag-R (5'-CGGGCTTGCGGACATTGG-3'), llamado *ATXN2-2*, los cuales fueron sintetizados por la compañía Sigma Aldrich. El Programa de Amplificación *ATXN2* fue el reportado por Magaña et al. 2008, con cinco ciclos: 1. 96 °C 3 min (desnaturalización inicial). 2. 96 °C 60 segundos (desnaturalización). 3. 59 °C 30 segundos (hibridación). 4. 72 °C 1 min (polimerización). 5. Repetir 28 veces del ciclo 2 al 4. El producto de PCR se mezcló con formamida desionizada y se desnaturizó en baño María durante 7 min, posteriormente, se sacó para colocarlo inmediatamente en hielo frappe durante 5 min para su ulterior corrimiento electroforético. Las condiciones de amplificación fueron volumen final 25 μl que contenía 4 μM de cada oligonucleótido, 200 μM de cada dNTP; 0,6 μl de la solución amortiguadora de reacción 10X (Thermo Fisher Scientific, EE. UU.), 2 mM de MgCl₂ (Thermo Fisher Scientific, EE. UU.), 0,5 U de la enzima Taq ADN polimerasa (Thermo

Fisher Scientific, EE. UU.), 31% de betaina (Sigma-Aldrich Chemie GmbH, Steinheim, Alemania), y 100 ng de ADN de cada probando¹⁸. Los productos amplificados fueron sometidos a electroforesis en geles de poliacrilamida al 8% (19:1) 180V durante 2 h. Posteriormente, los geles fueron teñidos con nitrato de plata. La identificación de las repeticiones se realizó con base en la clasificación de los productos de PCR, 103 pb corresponde al alelo menos frecuente que son 13 repeticiones, 130 pb corresponde al alelo de mayor frecuencia, 22 repeticiones y 151 para el alelo de 29 repeticiones¹³.

Análisis estadístico

Para estimar las diferencias entre los parámetros antropométricos clínicos y bioquímicos cuantitativos se utilizó la t de Student (muestras independientes), así como un ANOVA, se consideraron significativos los valores de $p < 0,05$. Para analizar la relación con las variables como los hábitos de alimentación, actividad física, aspectos psicológicos, y la asociación con obesidad, así como la interacción gen-factor ambiental, se utilizó la chi-cuadrada de Pearson (χ^2) considerando que estas variables son características o tipos y que no tienen una distribución normal, para la cual se consideraron significativos valores de $p < 0,05$. Se ajustó un modelo log de regresión lineal saturado para tablas de contingencia de 2 por 2, $\log(\mu_{ij}) = \log(n) + \log(\pi_{i+}) + \log(\pi_{+j}) = \lambda + \lambda X_i + \lambda Y$. Este modelo analiza la relación entre todas las variables categóricas, donde todas las variables que se analizan se consideran como variables respuesta, no hay distinción entre variables independientes y dependientes, es decir los genotipos y los diferentes grados de obesidad, para identificar el tipo de asociación que se presenta entre los tipos de obesidad y los genotipos. Para calcular el valor de la χ^2 , valores de, odds ratio, e intervalo de confianza, se realizó mediante el programa libre EpiInfoOpen. El modelo logarítmico saturado y la prueba t y ANOVA, se realizaron mediante el apoyo del programa Stata 16.1. Para este modelo $r < 0$ denota correlación negativa, $r > 0$ correlación positiva. Si $r = 0$, las variables están incorrelacionadas y por lo tanto no hay una covariación.

Aspectos éticos

La presente investigación se basó en la declaración de Helsinki revisada en Fortaleza (Brasil, 2013), así como en la Ley General de Salud en México. El trabajo forma parte del proyecto Caracterización clínico-molecular de la expansión de los repetidos (CAG)n en los genes ATXN1, ATXN2 y ATXN3 en familias con ataxia espinocerebelosa, así como la asociación con hallazgos del síndrome metabólico en población considerada sana del sur de México, fue aprobado por las Comisiones Institucionales de Investigación, Ética y Biosseguridad de la Universidad de la Sierra Sur, con número de registro IISSP/BAMM/04.

Se obtuvo el consentimiento informado de los sujetos incluidos, en el que autorizaban una toma de muestra de sangre para la evaluación bioquímica y molecular. También autorizaban la publicación de los resultados clínicos, bioquímicos y moleculares con fines académicos y/o científicos, guardando el anonimato de los datos personales y legales.

Resultados

Perfil metabólico por género y grado de obesidad

Al estratificar el perfil antropométrico y bioquímico por género, encontramos que los varones comparados con las mujeres presentan valores más altos en los parámetros de talla (1,67 cm versus 1,505 cm), circunferencia de cintura (90,39 versus 85,92 cm), niveles de triglicéridos (1,505 versus 112,89 mg/dl) y una mayor sensibilidad a la insulina, acorde a los valores del índice QUICKI (0,37 versus 0,31) y del ISI-Belfiore (0,19 versus 0,04) (tabla 1). Los casos del sexo femenino incluidos presentan valores más altos de insulina sérica (23,09 versus 20,12 UI/l), así como de resistencia a la insulina (HOMA IR de 5,45 versus 4,79). En relación al grado de obesidad y el número de individuos mujer/varón mostró la siguiente distribución: preobesidad 102/56, obesidad grado I 67/12 y obesidad grado II 10/7, la cual no es significativamente estadística $p = 0,184$.

Pero al estratificar a los pacientes por el grado de obesidad en general (sumando hombres y mujeres) encontramos diferencias en niveles de TAS (preobesidad: 99,82 mmHg, obesidad grado 1: 112,46 mm/Hg y obesidad grado 2: 105 mmHg), insulina sérica (preobesidad: 20,16 UI/l, obesidad grado 1: 24,49 UI/l y obesidad grado 2: 29,02), HOMA-IR (preobesidad: 4,68, obesidad grado 1: 6,14 y obesidad grado 2: 6,58), índice QUICKI (preobesidad: 0,35, obesidad grado 1: 0,33 y obesidad grado 2: 10,30), índice de Belfiore (preobesidad: 99,82 mmHg, obesidad grado 1: 112,46 mm/Hg y obesidad grado 2: 105 mmHg), índice de Stumvoll (preobesidad: 61,03, obesidad grado 1: 69,31 y obesidad grado 2: 78,88), y hemoglobina glucosilada A1c (preobesidad: 5,43, obesidad grado 1: 112,46 mm/Hg y obesidad grado 2: 5,43). Así los probandos con preobesidad presentan valores más bajos de TAS, insulina sérica, triglicéridos, así como mejores índices de sensibilidad a la insulina (tabla 2). Mediante el análisis ANOVA no se encontraron diferencias significativas entre género/grado de obesidad intrae intergrupo (tabla 3).

VTNR de ATXN2 en la población total

Respecto a la frecuencia de alelos del VTNR de ATXN2 en la población total analizada fue la siguiente; el alelo de 22 repeticiones es el más frecuente con una frecuencia de 93,33% ($n = 476$, alelos); le siguen el de 23 repeticiones con 2,94% ($n = 15$ alelos), 18 y 19 repeticiones con 0,18 respectivamente 1,18% ($n = 6/n = 6$, alelos), el de 20 y 29 repeticiones con una frecuencia de 0,59% cada uno respectivamente ($n = 3/n = 3$, alelos), y 24 repeticiones con 0,19% ($n = 1$, alelo), siendo estos últimos en la población analizada variantes alélicas (frecuencia menor o igual a 0,5%), encontrándose 7 de los 22 alelos posibles. En relación a la distribución de genotipos observados del VNTR del gen ATXN2 en la población estudiada ($n = 255$ sujetos), el genotipo homocigoto de 22 repeticiones es el más frecuente con 86,67% ($n = 221$) de los sujetos de estudio, le siguen el heterocigoto 22/23 con 5,88% ($n = 15$ sujetos), los heterocigotos con alelos cortos; 18/22 y 19/22 con 2,35% respectivamente cada uno ($n = 6/n = 6$ sujetos), 20/22 con 1,18% ($n = 3$ sujetos). Los heterocigotos con alelo largo 22/29 con una

Tabla 1 Perfil clínico y bioquímico de la población analizada por género

	Sexo Femenino N=162		Sexo Masculino N=93		Total		P-valor de la prueba t
	Media	Des. Est.	Media	Des. Est.	Media	Des. Est.	
Peso (kg)	75,46	12,24	103,81	17,87	89,83	14,47	0,9309
Talla (cm)	1,505	0,08	1,67	0,12	1,65	0,10	0,01704
IMC (kg/m ²)	29,64	3,41	28,58	2,36	29,25	3,09	0,2575
CCC	85,92	14,18	90,39	9,27	87,55	12,74	0,01803
TAS (mmHg)	102,76	13,10	105,48	16,90	103,75	14,56	0,6981
TAD (mmHg)	62,04	9,79	60,65	11,24	61,53	10,29	0,3857
Insulina sérica (UI/L)	23,09	7,45	20,12	6,55	22,01	7,24	0,01678
Glucosa sérica (mg/dl)	96,07	16,63	94,29	16,74	95,42	16,59	0,2871
Homa_IR	5,45	1,91	4,79	2,18	5,21	2,02	0,01791
Homa_BCF%	328,25	289,35	273,74	158,03	308,79	250,76	0,3652
Índice QUICKI	0,31	0,10	0,37	0,21	0,34	0,15	0,0330
ISI-Belfiore	0,04	0,27	0,19	0,60	0,10	0,43	0,0330
ISI-Stumvoll modificado	66,51	13,39	60,18	22,14	64,20	17,25	0,3263
Colesterol total (mg/dl)	128,83	31,25	132,26	25,57	130,08	29,20	0,9018
HDL-colesterol (mg/dl)	33,86	13,93	30,29	9,10	32,56	12,45	0,2515
LDL-colesterol (mg/dl)	74,44	19,45	75,97	18,30	75,00	18,94	0,7982
Triglicéridos totales (mg/dl)	112,89	57,53	140,87	61,33	123,09	60,12	0,0128
HbA1c %	5,35	0,42	5,36	0,40	5,35	0,41	0,7242

BCF: masa de células beta; CCC: contorno de cintura-cadera; Des. Est.: desviación estándar; HbA1c: hemoglobina glucosilada; HDL-colesterol: lipoproteína de alta densidad-colesterol; HOMA: modelo homeostático; IR: resistencia a la insulina; ISI: índice de sensibilidad a la insulina; LDL-colesterol: lipoproteína de baja densidad-colesterol; QUICKI: índice cuantitativo de sensibilidad a la insulina; TAD: presión arterial diastólica; TAS: presión arterial sistólica.

Tabla 2 Perfil clínico y bioquímico acorde al grado de obesidad

	Preobesidad N=158		OB I N=79		OB II N=18		Total	P-valor de la prueba t
	Media	Des. Est.	Media	Des. Est.	Media	Des. Est.		
Peso (kg)	63,75	12,71	99,85	9,29	108,27	8,81	90,03	9,47
Talla (cm)	1,53	0,10	1,69	0,08	1,66	0,07	1,62	0,10
IMC (kg/m ²)	27,45	1,52	31,57	1,32	36,50	1,85	29,25	3,09
CCC	84,92	7,15	95,01	6,77	81,82	39,77	87,55	12,74
TAS (mmHg)	99,82	12,84	112,46	16,25	105,00	5,48	103,75	14,56
TAD (mmHg)	60,55	10,26	64,17	11,39	60,00	0,00	61,53	10,29
Insulina sérica (UI/L)	20,16	7,24	24,49	4,77	29,02	9,07	22,01	7,24
Glucosa sérica (mg/dl)	94,71	16,89	98,21	17,79	90,83	4,36	95,42	16,59
Homa_IR	4,68	1,82	6,14	2,02	6,58	2,20	5,21	2,02
Homa_BCF%	319,96	301,98	271,44	88,29	349,52	121,95	308,79	250,76
Índice QUICKI	0,35	0,16	0,33	0,14	0,30	0,02	0,34	0,15
ISI-Belfiore	0,11	0,46	0,08	0,41	0,01	0,00	0,10	0,43
ISI-Stumvoll modificado	61,03	17,53	69,31	16,41	72,88	10,81	64,20	17,25
Colesterol total (mg/dl)	130,47	30,60	129,13	27,46	130,33	27,19	130,08	29,20
HDL-colesterol (mg/dl)	33,27	14,03	30,83	9,15	33,00	8,56	32,56	12,45
LDL-colesterol (mg/dl)	75,69	18,99	73,13	18,66	76,17	22,47	75,00	18,94
Triglicéridos total (mg/dl)	121,91	61,78	135,54	59,47	84,17	25,81	123,09	60,12
HbA1c %	5,43	0,39	5,16	0,43	5,43	0,30	5,35	0,41

BCF: masa de células beta; CCC: contorno de cintura-cadera; Des. Est.: desviación estándar; HbA1c: hemoglobina glucosilada; HDL-colesterol: lipoproteína de alta densidad-colesterol; HOMA: modelo homeostático; IMC: índice de masa corporal; IR: resistencia a la insulina; ISI: índice de sensibilidad a la insulina; LDL-colesterol: lipoproteína de baja densidad-colesterol; QUICKI: índice cuantitativo de sensibilidad a la insulina; TAD: presión arterial diastólica; TAS: presión arterial sistólica.

Tabla 3 Perfil clínico y bioquímico de la población analizada por género/grado de obesidad

	Preobesidad N=102/56 (M/H)		Obesidad Grado I N=67/12 (M/H)		Obesidad Grado 2 N=11/7(M/H)		P-valor ANOVA
	Media	Des. Est.	Media	Des. Est.	Media	Des. Est.	
TAS (mmHg)	101,34/103,5	5,13/8,22	103,2/104,55	6,39/5,76	103,75/101,1	4,12/1,3	0,7921
TAD (mmHg)	62,70/66,00	9,79/7,1	60,15/61,6	11,24/2,6	61,53/62,22	10,29/1,8	0,5558
Insulina sérica (UI/L)	23,09/21,19	7,45 / 8,7	20,12/18,44	6,55/2,1	22,01/20,29	7,24/1,1	0,1976
Glucosa sérica (mg/dl)	96,70/90,33	16,63/15,66	94,19/91,86	16,74/1,6	95,82/96,13	16,59/1,2	0,3861
Homa_IR	5,42/5,12	1,91/1,2	4,79/5,1	2,18/1,3	5,21/5,5	2,02/1,1	0,2796
Homa_BCF%	326,22/325,49	28,35/11,16	273,74/268,3	58,03/2,55	305,76/303,1	50,76/1,8	0,3958
Índice QUICKI	0,31/0,33	0,09/0,11	0,37/0,39	0,21/0,18	0,34/0,3512	0,15/0,18	0,7330
ISI-Belfiore	0,04/0,056	0,26/0,012	0,19/0,17	0,60/0,52	0,18/0,17,3	0,4/0,33	0,5562
ISI-Stumvoll modificado	66,51/67,18	13,39/11,68	60,18/61,43	2,14/1,6	64,20/63,12	5,69/2,1	0,3863
Colesterol total (mg/dl)	128,66/130,15	11,25/12,76	132,26/130,2	5,57/4,66	130,08/129,7	2,20/1,8	0,4013
HDL-colesterol (mg/dl)	33,86/35,11	8,91/7,33	30,29/31,5	1,10/1,87	35,96/26	12,45/3,24	0,2515
LDL-colesterol (mg/dl)	74,44/75,33	19,45/20,74	75,97/73,23	18,30/8,4	75,00/70,28	18,94/3,5	0,9821
Triglicéridos totales (mg/dl)	136,89/133,26	55,33/6,68	133,09/135,1	61,33/21,04	140,12/138,7	60,12/3,1	0,7321
HbA1c %	5,35	0,42	5,36	0,40	5,35	0,41	0,7242

BCF: masa de células beta; CCC: contorno de cintura-cadera; Des. Est.: desviación estándar; HbA1c: hemoglobina glucosilada; HDL-colesterol: lipoproteína de alta densidad-colesterol; HOMA: modelo homeostático; IMC: índice de masa corporal; IR: resistencia a la insulina; ISI: índice de sensibilidad a la insulina; LDL-colesterol: lipoproteína de baja densidad-colesterol; QUICKI: índice cuantitativo de sensibilidad a la insulina; TAD: presión arterial diastólica; TAS: presión arterial sistólica.

frecuencia relativa de 1,18% ($n = 3$ sujetos) y 22/24 con 0,39% ($n = 1$ sujeto), encontrándose en la población analizada 7 de los 482 posibles genotipos. Las frecuencias relativas de genotipos esperados fueron 18/22 con 2,19% ($n = 5,6$ sujetos), 19/22 con 2,19% ($n = 5,6$ sujetos), 20/22 con 1,09% ($n = 2,8$ sujetos), 22/22 con 87,05% ($n = 222$ sujetos), 22/23 con 5,49% ($n = 14$ sujetos), 22/24 con 0,38% ($n = 0,9933$ sujetos) y 22/29 con 1,4% ($n = 3,8$ sujetos). Al comparar la distribución de las frecuencias genotípicas observadas con las que esperamos, no se encontraron diferencias estadísticas, por lo que el VNTR está en equilibrio de Hardy Weinberg, $X^2 = 0,1677$, $p = >0,05$.

VTNR de ATXN2 y su relación con el perfil metabólico

Al agrupar la población de estudio por genotipos encontramos que los portadores homocigoto 22/22 ($n = 222$ sujetos) no muestran diferencias en los parámetros del perfil metabólico entre los grupos (tabla 4). Por lo que el genotipo 22/22 (que en general es el más frecuente en todas poblaciones en el mundo), no se asocia con la obesidad, pero al comparar el promedio de los valores IMC y el CCC de los pacientes al homocigoto de 22 repeticiones con los portadores de los genotipos distintos, estos últimos presentan una asociación con una mayor IMC y CCC (prueba t, con un valor de $p < 0,05$), por lo tanto con la obesidad central. Lo cual se corrobora mediante el ajuste de un modelo log lineal saturado, donde todas las variables que se analizan se consideran

como variables respuesta; así el genotipo no 22/22 (18/22, 19/22, 20/22, 22/23, 22/24, 22/29, $n = 33$ sujetos), es el que sí se correlaciona positivamente con el grado de obesidad, con un coeficiente de correlación de 2,85, valores de OR de 4,56, $p = 0,003$, $X^2 = 11,3769$, error estándar de 0,816, como se muestra en la tabla 5, por lo tanto estos existe una covariación positiva entre el grado de obesidad y la distribución de genotipos del VNTR de ATXN2, lo que incrementa el riesgo de desarrollo (OR) para la obesidad.

Factores ambientales y la asociación con los genotipos del VNTR de ATXN2

El factor ambiental más frecuente en la población amerindia chinanteca analizada fue el consumo de carnes rojas todos los días ($n = 252$), le siguieron el consumo de verduras menos de 3 veces por semana ($n = 222$), tener un familiar que padece alguna enfermedad crónica (diabetes, dislipidemia, obesidad e hipertensión) ($n = 177$), con qué bebida acompaña usted sus alimentos (refrescos) ($n = 141$), más de 3 comidas durante el día ($n = 135$), deporte o actividad física a la semana (sí) ($n = 108$), ha sufrido *bullying* por su peso ($n = 45$), tener un familiar con preobesidad u obesidad ($n = 42$). No se encontraron diferencias por género en cuanto esta distribución (valores de $p > 0,05$, $X^2 < 6,89$). Mostrando una asociación positiva moderada, el consumo de comida más de 3 veces al día, con la obesidad con un cociente $r = 0,384$, $X^2 = 14,1260$, $p = 0,028$. El tener un familiar con alguna enfermedad crónica, con preobesidad u obesidad, el

Tabla 4 Perfil clínico y bioquímico en relación al el VNTR de ATXN2

	22/22 N=222		Otros N=33		Total		P-valor de la prueba t
	Media	Des. Est.	Media	Des. Est.	Media	Des. Est.	
IMC (kg/m^2)	28,89	2,97	31,71	2,91	29,25	3,09	0,0041
CCC	86,42	12,81	95,14	9,57	87,55	12,74	0,0334
TAS (mmHg)	103,23	14,35	107,27	16,18	103,75	14,56	0,3933
TAD (mmHg)	61,35	10,38	62,73	10,09	61,53	10,29	0,6817
Insulina sérica (UI/L)	21,61	7,23	24,70	7,02	22,01	7,24	0,1876
Glucosa sérica	95,61	17,51	94,18	8,57	95,42	16,59	0,7920
Homa-IR	5,12	2,03	5,80	2,00	5,21	2,02	0,3051
Homa-BCF%	311,37	267,00	291,65	90,86	308,79	250,76	0,8096
Índice QUICKI	0,34	0,16	0,30	0,01	0,34	0,15	0,3752
ISI-Belfiore	0,11	0,46	0,00	0,00	0,10	0,43	0,4349
ISI-Stumvoll modificado	63,37	18,13	69,79	7,84	64,20	17,25	0,2519
Colesterol total (mg/dl)	129,84	30,33	131,73	21,06	130,08	29,20	0,8425
HDL-colesterol (mg/dl)	32,99	13,03	29,64	7,16	32,56	12,45	0,4071
LDL- colesterol (mg/dl)	74,26	19,58	80,00	13,56	75,00	18,94	0,3511
Triglicéridos totales (mg/dl)	125,09	60,50	109,64	58,47	123,09	60,12	0,4295
HbA1c%	5,37	0,40	5,20	0,43	5,35	0,41	0,1889

BCF: masa de células beta; CCC: contorno de cintura-cadera; Des. Est.: desviación estándar; HbA1c: hemoglobina glucosilada; HDL-colesterol: lipoproteína de alta densidad-colesterol; HOMA: modelo homeostático; IMC: índice de masa corporal; IR: resistencia a la insulina; ISI: índice de sensibilidad a la insulina; LDL-colesterol: lipoproteína de baja densidad-colesterol; QUICKI: índice cuantitativo de sensibilidad a la insulina; TAD: presión arterial diastólica; TAS: presión arterial sistólica.

Tabla 5 Modelo log lineal saturado, incluye obesidad y la relación entre el VNTR de ATXN2

Grados de obesidad	Genotipo no 22/22	Genotipo 22/22	Total	Porcentaje	Porcentaje acumulado
Preobesidad	9	156	165	64,70	64,70
OB I	15	57	72	28,24	92,94
OB II	9	9	18	7,06	100
Total	33	222	255	100	
	OR	Valor de p	[95% Intervalo de confianza]		
Obesidad (genotipo no 22/22)	4,56	0,005	4,462	4,661	
Obesidad (genotipo 22/22)	3,80	0,164	1,842	5,762	

OR: riesgo de desarrollo. Genotipo no 22/22 (18/22, 19/22, 22/20, 22/23, 22/24, 22/29).

consumo de más de 3 comidas al día, más ser portador de un genotipo diferente al homocigoto 22/22 repeticiones, correlaciona positivamente con obesidad con cocientes $r = 0,189$, $r = 0,327$, $r = 114$ respectivamente (tabla 6). El consumo de carnes rojas solo influyó en el desarrollo de obesidad en los portadores del genotipo diferentes al homocigoto de 22/22 repeticiones (tabla 6).

Discusión

El presente estudio muestra diferencias metabólicas y en factores de riesgo cardiovascular en hombres y en mujeres amerindias con ancestría chinanteca del Estado de Oaxaca, lo cual no se había reportado. En este sentido las mujeres incluidas en el corte presentaron más resistencia a la insulina, lo cual se puede explicar por el mayor porcentaje de grasa subcutánea en la cadera y en los senos¹⁷. Lo

anterior se valida con los valores más elevados del índice de Stumvoll¹⁶, el cual considera el IMC cuyo valor promedio fue más alto en las mujeres incluidas en el presente estudio. Los niveles altos de triglicéridos en varones coinciden con lo esperado por estudios epidemiológicos en la población mexicana, correlacionan directamente con la obesidad central, como en el presente estudio^{17,18}.

En relación al grado de obesidad con los parámetros metabólicos, se encontró diferencias estadísticas en los niveles de insulina, así como índices relacionados con la resistencia a la insulina, ya que en su totalidad la población muestra como fenotipo principal este, y que es factor fisiopatológico que conduce a la obesidad, que es lo esperado acorde a la historia natural del síndrome metabólico. Cabe señalar que los pacientes con obesidad y preobesidad analizados en el presente reporte, presentaron valores normales de HbA1c, sin embargo el grupo con obesidad grado II

Tabla 6 Factores ambientales y la interacción con el VNTR de ATXN2

Factor ambiental	Pacientes con preobesidad/obesidad		Genotipo diferente a 22/22 repeticiones	
	X ²	Valor de p con dos colas	X ²	Valor de p con dos colas
Tener un familiar que padece alguna enfermedad crónica	3,893	0,38	40,8236	0,001
Tener un familiar con preobesidad u obesidad	3,8804	0,286	34,3509	0,003
Deporte o actividad física a la semana (sí)	1,8481	0,131	1,2192	0,748
Más de 3 comidas durante el día	14,126	0,028	8,0079	0,046
Consumo verduras menos de 3 veces por semana	4,9776	0,547	1,2201	0,748
Consumo carnes rojas todos los días	0,9627	0,987	7,4027	0,06
Con qué bebida acompaña usted sus alimentos (refrescos)	4,4155	0,621	1,2156	0,749
Ha sufrido <i>bullying</i> por su peso	0,6891	0,709	1,429	0,232

tuvo el promedio más alto dentro del rango normal entre los pacientes, siendo significativa esta diferencia. Estos resultados son muy similares al reportado en población adulta de Costa Rica con diabetes, donde los pacientes controlados que presentaron obesidad grado 2 y resistencia a la insulina, tuvieron valores más elevados de HbA1c, muy similar a lo encontrado en el presente estudio¹⁹. Esto puede sugerir el grado de la hiperglucemia y deterioro metabólico así como de glucosilación de proteínas que tienen los sujetos con mayor grado de obesidad, los encamina más a la microangiopatía que conducen al desarrollo de diabetes mellitus tipo 2. Y por ello al analizar el perfil clínico y bioquímico por género/grado de obesidad, se hacen más pequeños los grupos, se reduce la varianza y por ello no se encontró como tal correlación los parámetros metabólicos en este sentido, ya que *per se* la población presenta un genotipo fenotipo ahorrativo clínicamente evidente por resistencia a la insulina, y que es mayor en las mujeres⁵⁻⁷, como se reporta en el presente trabajo, que esto es lo que influye realmente en las diferentes anomalías metabólicas que se encontraron, en conjunto con otros factores genéticos.

Cabe señalar que este es el primer estudio que analiza la frecuencia de alelos y genotipos del VNTR (CAG)n del gen ATXN2 en una población adulta amerindia del Estado de Oaxaca, contribuyendo sustancialmente a la diversidad y antropología genética de la población mexicana. Las frecuencias son muy similares a las reportadas en pacientes pediátricos originarios de la Ribera de Chapala, Jalisco, Noroccidente México, de Tuxtepec Oaxaca (pacientes pediátricos), y en adultos mestizos mexicanos de la región del centro de la Ciudad de México^{20,21}. Los índices de heterocigocidad son superiores al 80%, donde el alelo de 22 repeticiones es el más frecuente como en las otras poblaciones, lo cual es congruente con la poca divergencia evolutiva de este locus y por ello el estado de equilibrio que conserva el *locus*, como en el presente reporte^{12,13,22-28}.

Por otra parte el presente estudio muestra que el VNTR (CAG)n del gen ATXN2 es un factor asociado con el grado de

obesidad, ya que correlaciona directamente con el IMC y el contorno de cintura cadera, particularmente en los portadores de genotipos con alelos diferentes a 22 repeticiones en la población amerindia chinanteca del Estado de Oaxaca. Los resultados son muy similares a los encontrados en un estudio de pacientes con obesidad severa del Reino Unido, Indonesia y el Caribe¹⁴. Lo cual apoya los estudios previos de ligamiento que sugieren que el gen ATXN2 está asociado con el desarrollo de la obesidad²⁰⁻²⁴.

Así mismo, el trabajo que se presenta es el primer estudio que analiza el VNTR (CAG)n del gen ATXN2 y la influencia en el perfil metabólico de riesgo cardiovascular en humanos como tal. Se ha reportado en modelos murinos que la deficiencia de ATXN2 conduce a la disminución del receptor de insulina en hígado y cerebro, así como dislipidemia e hígado graso y obesidad⁹. Si bien es cierto que se postula que ATXN2 podría ser de los genes que conforman el genotipo ahorrador y estar asociado a la resistencia a la insulina, en el presente estudio no se encontró que algún genotipo de ATXN2 influenciara la resistencia a la insulina, o el perfil de lípidos como tal, lo cual se encontró más en relación con el género o al grado de obesidad. Pero la población presentaba hiperfagia e hiperinsulinemia, característico del síndrome de resistencia orgánica múltiple, que describía Corkey, clínicamente traducido en el consumo de alimentos altamente calóricos y con grasa como carnes rojas, varias veces al día, que, aunado al factor genético analizado, lo que sugiere es que la ataxina-2 puede ser uno de los desencadenantes de la obesidad y ser parte de los genes del genotipo ahorrador⁸.

Hay reportes previos de que otros polimorfismos que participan en la inflamación que va de la mano con la resistencia a la insulina y forman parte del genotipo ahorrador, que influyen en sus niveles séricos de triglicéridos y de otros parámetros del riesgo cardiovascular en población mestiza del Estado de Guerrero, México, como el SNP -844 G/A del PAI²³, los cuales en la población amerindia de Tuxtepec no han sido estudiados, y escaparán del objetivo principal del presente reporte.

En el presente estudio se consideraron otros factores ambientales, como la actividad física, consumo de refresco, consumo de verduras, el número de veces que se consume alimentos al día, la incidencia de *bullying*; encontrándose asociado con el consumo de carnes rojas y el mayor número de comidas al día y su interacción con el VNTR de *ATXN2*, lo cual sugiere un efecto sinérgico que no había sido descrito previamente. En las poblaciones amerindias de Oaxaca, el factor alimentación es determinante de la hipertrigliceridemia, ya que tienen alto consumo regional de diferentes panes (hidratos de carbono), carnes rojas sea carne enchi-lada de cerdo (cecina) o de res (tasajo), por lo cual se encontró en el presente estudio una asociación positiva con este factor de riesgo²⁶. Otros factores ambientales no tuvieron efecto. Esto sugiere que en este grupo étnico chinanteca, la obesidad que presenta tiene un componente genético alto y un efecto sinérgico con la alimentación, como se ha visto en otras poblaciones²⁵. Además, se observó una asociación entre la presencia de algún familiar con enfermedad crónica y el genotipo diferente al homocigoto 22/22, lo cual no había sido descrito previamente en la literatura.

Existen otros factores que conducen al desarrollo de obesidad en México y a nivel mundial, entre ellos la presencia de adenovirus 36, el cual también se ha relacionado con alteraciones metabólicas en pacientes pediátricos obesos del sureste de México, y correlaciona con los niveles de triglicéridos, colesterol e IMC más altos. Su estudio en población del Estado de Oaxaca será motivo de estudios posteriores, escapó al alcance del presente estudio²⁷.

Hay que señalar que el presente estudio tiene su limitante en que es un trabajo transversal, lo que lo limita para estimar la fracción prevenible, así como la fracción atribuible a la población con el VNTR de *ATXN2*, y cuyos resultados que se presentan son de riesgo atribuible y de riesgo relativo, por lo cual se requiere posteriormente estudio de casos y controles y de réplica, en los cuales se estime el riesgo de desarrollo para obesidad en comparación con la población sana mexicana.

En conclusión, el presente estudio sugiere que el VNTR (CAG)n del gen *ATXN2* influye en el grado de obesidad y en los valores de la circunferencia cintura cadera en la población adulta amerindia mexicana analizada, así como también está asociado con el antecedente de enfermedad crónica, y el desarrollo de obesidad. Otros parámetros metabólicos analizados en esta población están influenciados por el género (sexo femenino) como el caso de los relacionados con la resistencia a la insulina, otros están en función del grado de obesidad y control metabólico como el porcentaje de hemoglobina glucosilada A1c. Los niveles de triglicéridos tienen una influencia del género (sexo masculino), y de la alimentación y del factor genético que se analizó en el presente trabajo.

Financiación

PRODEP-SEP. Fondo para la incorporación de nuevos PTC. ID del Proyecto 60800. El presente trabajo ha sido financiado por PROMEP-SEP Fondo Apoyo a la incorporación de NPTc-2012 [beca número PROMEP/103-5/12/4528]; Fondo

de Fortalecimiento de CA Convocatoria 2013 [beca número IDCA11337, UNISIS-CA-10]. México

Conflictos de intereses

Los autores declaran no tener ningún conflicto de intereses.

Agradecimientos

Al personal médico y de enfermería de la Jurisdicción de Tuxtepec Oaxaca, por el apoyo para la toma de muestras de pacientes, evaluaciones y realización de estudios bioquímicos.

Bibliografía

- Peralta-Romero JJ, Gómez-Zamudio J, EstradaVB, Karam-Araujo R, Cruz LM. Genética de la obesidad Infantil. Rev Med Inst Mex Seguro Soc. 2014;52(1):S78–87. Disponible en: <https://www.medigraphic.com/pdfs/imss/im-2014/ims141n.pdf>.
- Rodríguez-Morán M, Salazar-Vázquez B, Violante R, Guerrero-Romero F. Metabolic syndrome among children and adolescents aged 10–18 years. Diabetes Care. 2004;27(10):2516–7, <http://dx.doi.org/10.2337/diacare.27.10.2516>.
- Sinha R, Fisch G, Teague B, Tamborlane WV, Banyas B, Allen K, et al. Prevalence of impaired glucose tolerance among children and adolescents with marked obesity. N Engl J Med. 2002;346:802–10, <http://dx.doi.org/10.1056/NEJMoa012578>.
- Gómez-Díaz R, Aguilar-Salinas C, Morán-Villota S, Barradas-González R, Herrera-Márquez R, Cruz M, et al. Lack of agreement between the revised criteria of impaired fasting glucose and impaired glucose tolerance in children with excess body weight. Diabetes Care. 2004;9:2229–33, <http://dx.doi.org/10.2337/diacare.27.9.2229>.
- Neel JV. Diabetes mellitus: A “thrifty” genotype rendered detrimental by “progress”? Am J Hum Genet. 1962;14(4):353–62. PMID: 13937884.
- Ramírez-García SA, Cabrera-Pivaral CE, Huacuja-Ruiz L, Flores-Alvarado LJ, Pérez-García G, González-Rico JL, et al. Implicaciones en la atención primaria en salud de la genética y genómica en la diabetes mellitus tipo 2. Rev Med Inst Mex Seguro Soc. 2013;51(3):e6–26. Disponible en: <https://www.medigraphic.com/pdfs/imss/im-2013/im133j.pdf>.
- Godínez-Gutiérrez SA, Valerdi-Contreras L. Obesidad: resistencia endocrina múltiple. Rev Endoc y Nutr. 2012;20(4):152–68. Disponible en: <https://www.medigraphic.com/pdfs/endoc/er-2012/er124c.pdf>.
- Corkey BE, Banting lecture 2011. Hyperinsulinemia: Cause or consequence? Diabetes. 2012;61(1):4–13, <http://dx.doi.org/10.2337/db11-1483>.
- Lastres-Becker I, Brodesser S, Lütjohann D, Azizov M, Buchmann J, Hintermann E, et al. Insulin receptor and lipid metabolism pathology in ataxin-2 knockout mice. Hum Mol Genet. 2008;17(10):1465–81, <http://dx.doi.org/10.1093/hmg/ddn035>.
- Huynh DP, Maalouf M, Silva AJ, Schweizer FE, Pulst SM. Dissociated fear and spatial learning in mice with deficiency of ataxin-2. PLoS One. 2009;4(7):e6235, <http://dx.doi.org/10.1371/journal.pone.0006235>.
- Drost J, Nonis D, Eich F, Leske O, Damrath E, Brunt ER, et al. Ataxin-2 modulates the levels of Grb2 and Src but Not Ras Signaling. J Mol Neurosci. 2013;51:68–81, <http://dx.doi.org/10.1007/s12031-012-9949-4>.

12. Ramirez-García SA, Volpini V, Castañeda G, Sánchez-Corona J, Moran MC, Gutierrez-Rubio S, et al. Expansión del repetido CAG del gen ATXN2 en pacientes del noroccidente de México con ataxia espinocerebelosa y la evidencia de cinco genes modificadores. *Archivos de Ciencias, Revista en Ciencias de la Salud*. 2011;13:28.
13. Flores-Alvarado LJ, Dávalos-Rodríguez N, García-Cruz D, Madrigal-Ruiz P, Ruiz-Mejía R, Aguilar Aldrete ME, et al. El polimorfismo (CAG)n del gen ATXN2, nuevo marcador de susceptibilidad para diabetes mellitus tipo 2. *Rev Panam Salud Pública*. 2016;40(5):318-24. PMID: 28076580.
14. Figueroa KP, Farooqi S, Harrup K, Frank J, O'Rahilly S, Pulst SM. Genetic variance in the spinocerebellar ataxia type 2 (ATXN2) gene in children with severe early onset obesity. *PLoS One*. 2009;4(12):e8280, <http://dx.doi.org/10.1371/journal.pone.0008280>.
15. WHO Expert Consultation. Appropriate body-mass index for Asian populations and its implications for policy and intervention strategies. *Lancet*. 2004;363(9403):157-63. DOI:[https://doi.org/10.1016/S0140-6736\(03\)15268-3](https://doi.org/10.1016/S0140-6736(03)15268-3).
16. Patarrão RS, Wayne LW, Macedo MP. Assessment of methods and indexes of insulin sensitivity. *Rev Port Endocrinol Diabetes Metab*. 2014;9(1):65-73, <http://dx.doi.org/10.1016/j.rpedm.2013.10.004>.
17. Escobedo-de la Peña J, de Jesús-Pérez R, Schargrodsky H, Champagne B. Prevalence of dyslipidemias in Mexico city and Its relation to other cardiovascular risk factors. Results from the CARMELA study. *Gac Med Mex*. 2014;150(2):128-36. PMID: 24603993.
18. Navarro-Hernández RE, Flores-Alvarado LJ, Madrigal-Ruiz PM, Aguilar-Aldrete ME, Ruiz-Mejía MR, González-Romero E, et al. Estudio de asociación entre dislipidemia, obesidad central, grasa subcutánea y síndrome metabólico en población mestiza del occidente de México. *Revista Médica MD*. 2015;6(3): 181-8.
19. Jiménez-Navarrete M, Ruiz-Pérez L. Niveles de glicemia y de hemoglobina glicosilada en un grupo de pacientes diabéticos tipo II de la Península de Guanacaste. Costa Rica. *Rev Costarric Cienc Med*. 2002;23(3-4):133-44, <http://www.scielo.sa.cr/scielo.php?script=sci_arttext&pid=S0253-2948200200003&lng=en&nrm=iso>.
20. Dai F, Keighley ED, Sun G, Indugula SR, Roberts ST, Aberg K, et al. Genome-wide scan for adiposity-related phenotypes in adults from American Samoa. *Int J Obes (Lond)*. 2007;31:1832-42, <http://dx.doi.org/10.1038/sj.ijo.0803675>.
21. Perusse L, Rice T, Chagnon YC, Despres JP, Lemieux S, Roy S, et al. A genome-wide scan for abdominal fat assessed by computed tomography in the Quebec Family Study. *Diabetes*. 2001;50(3):614-21, <http://dx.doi.org/10.2337/diabetes.50.3.614>.
22. Magaña JJ, Vergara MD, Sierra-Martínez M, García-Jiménez E, Rodríguez-Antonio F, Gómez MR, et al. Análisis molecular de los repetidos CAG en pacientes mexicanos con ataxia espinocerebelosa tipo 2. *Gac Med Mex*. 2008;144(5):413-8. PMID: 19043961.
23. De la Cruz-Mosso U, Muñoz-Valle JF, Salgado-Goytia L, García-Carreón A, Illades-Aguilar B, Castañeda-Saucedo E et al. Relationship of metabolic syndrome and its components with -844 G/A and *HindIII C/G PAI-1* gene polymorphisms in Mexican children. *BMC Pediatr*. 2012;12:41, <http://dx.doi.org/10.1186/1471-2431-12-41>.
24. Aguilar-Aldrete ME, López-Toledo S, Caballero-Avendaño A, Villa-Ruano N, Navarro Hernández RE, Flores-Alvarado LJ, et al. Association between nutritional risk markers and polymorphisms rs2291166 in *TJP1* and VNTR (CAG)n in ATXN2 in an obese adolescent Mexican population. *Endocrinol Diabetes Nutr*. 2020;24. S2530-0164(20)30110-5. DOI: [10.1016/j.endinu.2020.02.008](https://doi.org/10.1016/j.endinu.2020.02.008) PMID: 32593738.
25. Katon JG, Flores YN, Salmerón J. Sexual maturation and metabolic profile among adolescents and children of the Health Worker Cohort Study in Mexico. *Salud Pública Mex*. 2009;51(3):219-26, <http://dx.doi.org/10.1590/s0036-36342009000300012>.
26. Díaz-Ríos LK, Chapman-Novakofski K, Malacara JM, Bollero G, Aradillas-García C, Garay-Sevilla E. Metabolic and nutritional profile differences among Mexican Mexican-American and Non-Hispanic White children. *Rev Invest Clin*. 2014;66(1):31-44.
27. Parra-Rojas I, del Moral-Hernández O, Salgado-Bernabé AB, Guzmán-Guzmán IP, Salgado-Goytia L, Muñoz-Valle JF. Adenovirus-36 seropositivity and its relation with obesity and metabolic profile in children. *Int J Endocrinol*. 2013;2013:463194, <http://dx.doi.org/10.1155/2013/463194>.
28. Guzmán-López R, García-Cruz D, Magallanes-Ordoñez JJ, Siliceo-Murrieta JL, Dávalos-Rodríguez NO, Ruiz-Mejía R, et al. Obesidad infantil, resistencia a la insulina y el polimorfismo (CAG) n del gen ATXN2. *Rev Med MD*. 2017;8(192):134-9.