



Revista Mexicana de Biodiversidad

ISSN: 1870-3453

falvarez@ib.unam.mx

Universidad Nacional Autónoma de
México
México

Guzmán-Fierros, Eunice; De Jonckheere, Johan F.; Lares-Villa, Fernando
Identificación de especies de Naegleria en sitios recreativos en Hornos, Sonora
Revista Mexicana de Biodiversidad, vol. 79, núm. 1, 2008, pp. 1-5
Universidad Nacional Autónoma de México
Distrito Federal, México

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=42558786042>

- Cómo citar el artículo
- Número completo
- Más información del artículo
- Página de la revista en redalyc.org

redalyc.org

Sistema de Información Científica
Red de Revistas Científicas de América Latina, el Caribe, España y Portugal
Proyecto académico sin fines de lucro, desarrollado bajo la iniciativa de acceso abierto



Identificación de especies de *Naegleria* en sitios recreativos en Hornos, Sonora

Identification of *Naegleria* species in recreational areas in Hornos, Sonora

Eunice Guzmán-Fierros¹, Johan F. De Jonckheere² y Fernando Lares-Villa^{1*}

¹Departamento de Ciencias Agronómicas y Veterinarias, Instituto Tecnológico de Sonora. 5 de Febrero 818 Sur, 85000, Cd. Obregón, Sonora, México

²Scientific Institute of Public Health, B-1050 Brussels, Belgium

*Correspondencia: flares@itson.mx

Resumen. Por medio de técnicas moleculares se han identificado más de 47 especies del género *Naegleria*, pero en los estudios hechos en México sólo 4 han sido identificadas. El objetivo de este estudio fue identificar el mayor número de *Naegleria* spp. en sitios recreativos en Hornos, Sonora. Para esto, se seleccionaron 9 sitios que se muestrearon durante los meses de junio a septiembre de 2004. Se identificaron genéticamente 15 especies aisladas mediante secuenciación de DNA ribosomal, 9 ejemplares como *N. lovaniensis*, 5 como *N. tihangensis* y 1 como *N. americana*. Es la primera vez que se registra la presencia de *N. americana* y *N. tihangensis* en la región; esta última especie está muy relacionada con otra amiba patógena, *N. australiensis*. Una de las cepas aisladas de *N. lovaniensis* resultó ser única porque difiere en 1 par de bases de las otras cepas de esta especie.

Palabras clave: amibas, ITS, 5.8S rDNA, México.

Abstract. By means of molecular techniques more than 47 species of the genus *Naegleria* have been identified, but in Mexico, only 4 of these species have been so identified. The objective of this study was to identify a higher number of *Naegleria* spp. in recreational areas in Hornos, Sonora. Nine sites were selected and sampling was performed from June to September of 2004. Fifteen isolated species were identified genetically by means of sequencing ribosomal DNA, 9 specimens as *N. lovaniensis*, 5 as *N. tihangensis* and 1 as *N. americana*. It is the first time that *N. americana* and *N. tihangensis* are reported in this region. The latter species is closely related to another pathogenic amoeba, *N. australiensis*. One of the isolated strains of *N. lovaniensis* is unique because it differs by 1 bp from the other strains of this species.

Key words: amebas, ITS, 5.8S rDNA, Mexico.

Introducción

La especie *Naegleria fowleri* (Carter) es el agente causal de la meningoencefalitis amibiana primaria (MAP), infección aguda de evolución rápida y fatal en la mayoría de los casos, que se presenta en individuos jóvenes y saludables con historial reciente de natación u otras actividades en aguas cálidas (Vargas-Zepeda et al., 2005). Otras 2 especies, *N. australiensis* (De Jonckheere) y *N. italica* (De Jonckheere, Pernin, Scaglia y Michel), han mostrado ser patógenas en pruebas de laboratorio con animales y se consideran potencialmente patógenas para humanos. Durante estudios internacionales en la búsqueda de la amiba patógena, se encontró que había más de las 2 especies conocidas originalmente, *N. gruberi* (Schardinger) y *N. fowleri*. En la actualidad, se han identificado 47 especies (Cuadro 1) pertenecientes a este género, muchas de las cuales se

han identificado por primera vez, y otras reclasificado con base en sus secuencias genéticas (De Jonckheere et al., 2001; De Jonckheere, 2002; De Jonckheere, 2004; De Jonckheere y Brown, 2005; Visvesvara et al., 2005; De Jonckheere, 2006a, b). El objetivo de este trabajo fue aislar e identificar especies de *Naegleria* en diversos cuerpos de aguas naturales superficiales con uso recreativo, mediante los métodos convencionales y también por el uso de secuencias de rDNA.

Materiales y métodos

Se seleccionaron los siguientes medios acuáticos y sitios de interés recreativo en el área de Hornos, dentro de la región sur de Sonora: la presa Álvaro Obregón, la laguna en parque Oviachic, fuente termal de Aguacaliente, 3 canales, uno en cada uno de los paseos Las Palmas, La Isleta, y El Álamo, la represa Chiculi del río Yaqui, el dique

Recibido: 18 septiembre 2006; aceptado: 12 junio 2007

Cuadro 1. Especies de *Naegleria* descritas en la actualidad, temperatura máxima de crecimiento y características de flagelación

Especies	Autor, año	T °C	Flagelación
<i>N. gruberi</i>	Schardinger, 1899, De Jonckheere, 2002	39	+
<i>N. fowleri</i>	Carter, 1970	45	+
<i>N. jadini</i>	Willaert y Le Ray, 1973	35	+
<i>N. lovaniensis</i>	Stevens, De Jonckheere y Willaert, 1980	45	+
<i>N. australiensis</i>	De Jonckheere, 1981	42	+
<i>N. italica</i>	De Jonckheere, Pernin, Scaglia y Michel, 1984	42	+
<i>N. andersoni</i>	De Jonckheere, 1988	40	+
<i>N. jamiesoni</i>	De Jonckheere, 1988	42	+
<i>N. clarki</i>	De Jonckheere, 1994	37	+
<i>N. galeacystis</i>	De Jonckheere, 1994	35	+
<i>N. minor</i>	De Jonckheere y Brown, 1995	38	Se divide
<i>N. pussardi</i>	Pernin y De Jonckheere, 1996	41	+
<i>N. carteri</i>	Dobson, Robinson y Rowan-Kelly, 1997	45	+
<i>N. morganensis</i>	Dobson, Robinson y Rowan-Kelly, 1997	44	+
<i>N. niuginensis</i>	Dobson, Robinson y Rowan-Kelly, 1997	45	+
<i>N. sturti</i>	Dobson, Robinson y Rowan-Kelly, 1997	44	+
<i>N. robinsoni</i>	De Jonckheere y Brown, 1999	38	Se divide
<i>N. fultoni</i>	De Jonckheere, Brown, Dobson, Robinson y Pernin, 2001	35	+
<i>N. chilensis</i>	De Jonckheere, Brown, Dobson, Robinson y Pernin, 2001	30	-
<i>N. indonesiensis</i>	De Jonckheere, Brown, Dobson, Robinson y Pernin, 2001	38	-
<i>N. tihangensis</i>	De Jonckheere, 2002	42	+
<i>N. pringsheimi</i>	De Jonckheere, 2002	37	+
<i>N. pagei</i>	De Jonckheere, 2002	37	+
<i>N. philippinensis</i>	De Jonckheere, 2002	40	+
<i>N. gallica</i>	De Jonckheere, 2004	33	+
<i>N. americana</i>	De Jonckheere, 2004	35	+
<i>N. mexicana</i>	De Jonckheere, 2004		+
<i>N. schusteri</i>	De Jonckheere, 2004	37	+
<i>N. dobsoni</i>	De Jonckheere, 2004	>35	+
<i>N. byersi</i>	De Jonckheere, 2004	42	+
<i>N. endoi</i>	De Jonckheere, 2004	45	+
<i>N. laresi</i>	De Jonckheere, 2004	42	+
<i>N. martinezi</i>	De Jonckheere, 2004	45	+
<i>N. johanseni</i>	De Jonckheere, 2004	45	+
<i>N. antartica</i>	De Jonckheere, 2004	28	+
<i>N. dunnebackei</i>	Visvesvara, De Jonckheere, Marciano-Cabral y Schuster, 2005	37	+
<i>N. angularis</i>	De Jonckheere y Brown, 2005	40	+
<i>N. tenerifensis</i>	De Jonckheere, 2006	42	+
<i>N. canariensis</i>	De Jonckheere, 2006	37	+
<i>N. polaris</i>	De Jonckheere, 2006	< 30	+
<i>N. neopolaris</i>	De Jonckheere, 2006	< 30	+
<i>N. arctica</i>	De Jonckheere, 2006	< 30	-
<i>N. spitzbergenensis</i>	De Jonckheere, 2006	< 30	+
<i>N. neodobsoni</i>	De Jonckheere, 2006	< 30	+
<i>N. neoantarctica</i>	De Jonckheere, 2006	< 30	+
<i>N. neochilensis</i>	De Jonckheere, 2006	< 30	-
<i>N. paradobsoni</i>	De Jonckheere, 2006	< 30	-

10 en el vaso Aguacaliente y otro dique en Potrero.

Durante el proceso de secuenciación se incluyeron 2 cepas de *Naegleria* aisladas de la región centro del estado de Sonora, una del área de bahía Kino (Los Pingüinos), y otra del río Sonora. Se tomó una muestra de cada sitio durante el tiempo comprendido entre los meses de junio a septiembre de 2004, excepto en Las Palmas y La Isleta, sitios en los que el muestreo fue mensual. Las muestras fueron superficiales y se tomaron en la orilla, removiendo primeramente los sedimentos y dejando asentar un poco éstos, con el fin de despegar las amibas adheridas a rocas y plantas. Se utilizaron recipientes estériles plásticos de 500 ml con tapa de rosca y se midió la temperatura del agua con un termómetro de precisión. Las muestras fueron transportadas a temperatura ambiente para su procesamiento en un tiempo no mayor de 24 horas. Cada muestra fue homogenizada por agitación vigorosa manual entre 30 y 60 segundos para asegurar el desprendimiento de las amibas de las paredes del recipiente; se pasaron 50 ml a un tubo estéril con fondo cónico y se centrifugaron a 1000 xg durante 10 min. Se decantó el sobrenadante dejando de 4 a 5 ml del mismo para resuspender el sedimento. Se sembraron 0.5 ml de la suspensión en placas de agar no nutritivo con *Escherichia coli* (NNE) al 2%, por duplicado, a temperaturas de 28, 34 y 42 °C. A las 24 y 48 horas se observaron al microscopio; se transfirieron las amibas con características del género *Naegleria* a nuevas placas del medio ya mencionado y se repitió esta selección hasta obtener cultivos puros. A estos aislados se les practicó la prueba de transformación ameboflagelar; los que resultaron negativos se desecharon (Page, 1988).

Para la secuenciación se seleccionaron 15 cepas

representativas de los sitios de muestreo, mismas a las que se les determinó la temperatura máxima de crecimiento en cultivo monoxénico.

Para la extracción y precipitación de DNA se aplicó la técnica descrita en el manual del Dneasy Tissue Kit (Qiagen) con la modificación de usar UNSET buffer en lugar de PBS en el primer paso. El DNA se amplificó con iniciadores diseñados para detectar *Naegleria* spp. (De Jonckheere, 1994; De Jonckheere y Brown, 1998), además se secuenciaron usando las regiones del espaciador interno del transcrito (ITS), incluyendo la 5.8S rDNA. Los amplicones o productos de PCR fueron visualizados en gel de agarosa al 1% mediante una electroforesis del 20% de producto de PCR teñido con bromuro de etidio. El producto restante fue preparado para secuenciación usando el Qiaquick PCR clean-up kit (Qiagen, Inc., Valencia, Cal.). El producto de PCR fue secuenciado (ambas cadenas) con iniciadores de amplificación, sin clonar, en un equipo secuenciador marca Beckman CEQ2000 y usando el CEQ Dye Terminador Cycle Sequencing kit (Beckman Coulter Inc., Fullerton, Cal.). Las secuencias fueron alineadas usando el Eyeball Sequence Editor (ESEE). Las secuencias se compararon y registraron en la base de datos de secuencias nucleotídicas del laboratorio europeo de biología molecular (EMBL-NSD).

Resultados

Se obtuvieron 69 aislados con prueba de flagelación positiva, a partir de muestras de agua con temperaturas que variaron de los 29 a 45 °C (Cuadro 2). Los muestreos

Cuadro 2. Número de ameboflagelados aislados por sitios de muestreo en Sonora, durante junio a septiembre de 2004

Sitio	Clave	Coordenadas	Temperatura del agua (°C)	Núm. de aislamientos
Las Palmas	LP	12 R 610917 3068120	30	8
La Isleta	LIS	12 R 608304 3070391	29	37
Presa Álvaro Obregón	Pr	12 R 609657 3078048	30	5
Parque Oviachic	PO	12 R 608897 3077585	30	0
Represa Chiculi	Ch	12 R 608493 3072579	29	0
El Álamo	Al	12 R 608430 3069649	29	3
Aguacaliente	AC	12 R 614647 3068051	45	2
Dique El Potrero	Di	12 R 609797 3075435	32	5
Dique 10	Di(10)	12 R 609419 3069306	33	4
Los Pingüinos	Pin	12 R 401148 3192595	ND	2
Río Sonora	RS	12 R 532822 3341109	ND	3
Total				69

ND: no determinado

mensuales de los sitios de Las Palmas y La Isleta, no arrojaron datos significativos para observar algún comportamiento poblacional gradual.

Para preseleccionar a los aislados que se identificarían por secuenciación se les realizó la prueba de temperatura máxima de crecimiento, obteniéndose 43 aislados que crecieron a una temperatura máxima de 45 °C, y los 26 aislados restantes crecieron en un rango de temperatura entre 35 y 42 °C. De las 3 temperaturas utilizadas para el primo aislamiento (28, 34 y 42 °C), no se aisló ningún ameboflagelado a la temperatura de 28 °C, debido tal vez a la gran competencia entre hongos, bacterias y otras amibas detectados a esta temperatura de incubación y a que la temperatura del agua al momento de la toma de muestra fue mayor de 28 °C en todos los sitios, lo que naturalmente eliminaría amibas que crecen por debajo de tales temperaturas.

Para la secuenciación se seleccionaron 15 cepas representativas de los sitios de muestreo con los siguientes resultados mostrados en el Cuadro 3. Además del lugar de aislamiento, se tomó como criterio de inclusión en las cepas a identificar el crecimiento a 45 °C, por ser la temperatura a la que crece *N. fowleri*, agente causal de la MAP.

Discusión

La decisión de estudiar los ameboflagelados se hizo con el fin de facilitar la búsqueda del mayor número de especies, dejando para otro estudio la búsqueda intencionada de las cepas y especies de *Naegleria* que no flagelan. De las cepas secuenciadas, con excepción de una sola cepa que creció a 35 °C, todas las demás se localizaron en el grupo de amibas termofílicas, lo cual concuerda con las temperaturas que predominan en la región en la época del año en que se realizaron los muestreos. Aunque es la primera ocasión en la que se registra *N. americana* (De Jonckheere) y *N. tihangensis* (De Jonckheere) en el estado de Sonora, las 2 especies parecen ser ubicuas ya que *N. americana* se ha registrado anteriormente en Europa, Australia y Norteamérica, mientras que *N. tihangensis*, en Europa, Asia, África y Norteamérica (De Jonckheere, 2004). Otras especies de *Naegleria* tolerantes a altas temperaturas, *N. australiensis* y *N. lovaniensis* (Stevens, De Jonckheere y Willaert), pudieron ser identificadas por secuenciación entre las aisladas previamente en México (De Jonckheere y Rivera 1984; Rivera et al., 1989). Una de las cepas de *Naegleria* aisladas en México, sin tipificar,

Cuadro 3. Identificación de amibas por secuenciación genética

Cepa	Origen	Temperatura máxima de crecimiento °C	Especie	Número. de correspondencia EMBL-NSD
ALIS 10013	La Isleta	45	<i>N. lovaniensis</i>	X96568
BLIS 1011	La Isleta	45	<i>N. lovaniensis</i>	X96568
CLIS 10052	La Isleta	45	<i>N. lovaniensis</i>	X96568
DLIS 1012	La Isleta	45	<i>N. lovaniensis</i>	X96568
DLIS 1013	La Isleta	45	<i>N. lovaniensis</i>	X96568
DLP 10011	Las Palmas	45	<i>N. lovaniensis</i>	X96568
ELIS 10042	La Isleta	45	<i>N. lovaniensis</i>	X96568
AC3	Aguacaliente	45	<i>N. lovaniensis</i>	X96568
ADi(10)1	Dique 10	42	<i>N. tihangensis</i>	AJ566631
BAI2	El Alamo	42	<i>N. tihangensis</i>	AJ566631
BDi5	Dique El Potrero	42	<i>N. tihangensis</i>	AJ566631
BPr5	Presa Álvaro Obregón	41	<i>N. tihangensis</i>	AJ566631
IS2	La Isleta	42	<i>N. tihangensis</i>	AJ566631
Pin2	Los Pingüinos	35	<i>N. americana</i>	AJ566623
RS49B	Río Sonora	45	<i>N. lovaniensis</i> *	X96568*

* Diferencia de un par de bases, una delección de T en el pb 80 de la secuencia ITS2.

se usó para la descripción de *N. mexicana* (De Jonckheere, 2004). La temperatura de primo aislamiento para la cepa Pin2 fue de 34 °C y su temperatura máxima de crecimiento fue de 35 °C, lo cual concuerda con lo registrado en la bibliografía para la especie mesofílica *N. americana*, que al parecer es también la primera vez que se aísla en México. Page, en 1965 aisló por primera vez esta especie en los Estados Unidos de América, pero también se ha encontrado en Francia y Australia; sin embargo, recientemente fue nombrada como nueva especie (De Jonckheere, 2004). En México, *N. tihangensis* se aisló por primera vez en 1980 y 1983 por De Jonckheere (no publicado), quien también la había aislado en Bélgica por la misma época, en su intento de aislar *N. fowleri* a 44 °C, pero no se publicaron estos hallazgos. La temperatura máxima de crecimiento de esta ameba es de 42 °C, lo cual concuerda con lo determinado en este estudio. El nombre de esta especie se refiere a Tihange, Bélgica; anteriormente se le conocía como la “especie hermana” de *N. australiensis*, con quien está cercanamente emparentada.

Naegleria lovaniensis había sido identificada en nuestra región por Lares-Villa et al. (1997). Es la especie más cercanamente emparentada con *N. fowleri* y se encuentra globalmente distribuida con muy poca variación en su secuencia de rDNA intraespecie (De Jonckheere, 2002). Por lo tanto, es importante mencionar que se registra por primera vez el aislamiento de una cepa de *N. lovaniensis* del río Sonora, con una diferencia de un par de bases en la secuencia ITS2 (una delección de T en una repetición de tres T), comparada a todas las cepas aisladas previamente.

Otras especies ya aisladas en el estado de Sonora, incluyen *N. fowleri*, *N. gruberi* y *N. australiensis* (Lares-Villa et al., 1997; Vargas-Zepeda, et al., 2005); lo cual nos da un total de 6 especies conocidas hasta el momento. A pesar de que en este estudio no se pudo identificar *N. fowleri*, debido a la gran cantidad de amebas termofílicas, especialmente *N. lovaniensis*, que se puede tomar como un indicador de la presencia de *N. fowleri*, no se puede despreciar el riesgo de nadar en aguas que ofrecen las condiciones necesarias para su crecimiento.

Se recomienda para estudios posteriores tomar las muestras en épocas del año con temperaturas menores a las del verano, para poder aislar amebas mesofílicas que pudiesen estar en menor concentración, y así conocer mejor la diversidad del género *Naegleria*.

Literatura citada

- De Jonckheere, J. F. 1994. Riboprinting of *Naegleria* spp.: small subunit versus large subunit. *Parasitology Research* 80:230-234.
- De Jonckheere, J. F. 2002. A century of research on the amoeboflagellate genus *Naegleria*. *Acta Protozoologica* 41:309-342.
- De Jonckheere, J. F. 2004. Molecular definition and the ubiquity of species in the genus *Naegleria*. *Protist* 155:89-103.
- De Jonckheere, J. F. 2006a. Isolation and molecular identification of vahlkampfii amoebae from an island (Tenerife, Spain). *Acta Protozoologica* 45:91-96.
- De Jonckheere, J. F. 2006b. Isolation and molecular identification of free-living amoeba of the genus *Naegleria* from arctic and sub-antarctic regions. *European Journal of Protistology* 42:115-123.
- De Jonckheere, J. F. y F. Rivera. 1984. Thermophilic *Naegleria* in a recreation center in the vicinity of Mexico city. *Journal of Protozoology* 31:68A-69A (Abstract 248).
- De Jonckheere, J. F. y S. Brown. 1998. Three different group I introns in the nuclear large subunit ribosomal DNA of the amoeboflagellate *Naegleria*. *Nucleic Acids Research* 26:456-461.
- De Jonckheere, J. F. y S. Brown. 2005. Description of a new species with a remarkable cyst structure in the genus *Naegleria*: *Naegleria angularis* sp. n. *Acta Protozoologica* 44:61-65.
- De Jonckheere, J. F., S. Brown, P. J. Dobson, B. S. Robinson y P. Pernin. 2001. The amoeba-to flagellate transformation test is not reliable for the diagnosis of the genus *Naegleria*. Description of three new *Naegleria* spp. *Protist* 152:115-121.
- Lares-Villa, F., A. M. Guerrero-Dumás y A. López-Orsorio. 1997. Estudio protozoológico (subphylum Sarcodina clase Lobosea), en ambientes acuáticos de la región del Valle del Yaqui, Sonora, México. *Instituto Tecnológico de Sonora-Dirección de Investigación y Estudios de Posgrado* 2:47-55.
- Page, F. C. 1988. A new key to freshwater and soil gymnamoebae. CCAP, Ambleside, Cumbria. 122 p.
- Rivera, F., F. Lares, E. Gallegos, E. Ramírez, P. Bonilla, A. Calderón, J. J. Martínez, S. Rodríguez y J. Alcocer. 1989. Pathogenic amoebae in natural thermal waters of three resorts of Hidalgo, Mexico. *Environmental Research* 50:289-295.
- Vargas-Zepeda, J., A. Gómez-Alcalá, J. A. Vázquez-Morales, L. Licea-Amaya, J. F. De Jonckheere y F. Lares-Villa. 2005. Successful treatment of *Naegleria fowleri* meningoencephalitis by using intravenous amphotericin B, fluconazole and ifampicin. Case report. *Archives of Medical Research* 36:83-86.
- Visvesvara, G. S., J. F. De Jonckheere, R. Sriram y B. Daft. 2005. Isolation and molecular typing of *Naegleria fowleri* from the brain of a cow that died of primary amebic meningoencephalitis. *Journal of Clinical Microbiology* 43:203-204.