



Revista MVZ Córdoba

ISSN: 0122-0268

editormvzcordoba@gmail.com

Universidad de Córdoba

Colombia

Blandón G, Lina; Márquez F, Diana; López O, Juan; Márquez F, María
Evaluación biológica de una fracción de la esponja marina *Topsentia ophiraphidites* del Caribe
colombiano

Revista MVZ Córdoba, vol. 18, 2013, pp. 3633-3641
Universidad de Córdoba
Montería, Colombia

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=69329148006>

- ▶ 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

Evaluación biológica de una fracción de la esponja marina *Topsentia ophiraphidites* del Caribe colombiano

Biological evaluation of a fraction from the colombian Caribbean sponge *Topsentia ophiraphidites*

Lina Blandón G,^{1*} M.Sc, Diana Márquez F,² Ph.D, Juan López O,¹ M.Sc,
Maria Márquez F¹ M.Sc.

¹Universidad Nacional de Colombia, Facultad de Ciencias, Grupo Biotecnología Animal, Línea Bioactividad de Productos Naturales y Sintéticos. Medellín, Colombia. ²Universidad de Antioquia, Facultad de Química Farmacéutica, Departamento de Farmacia, Grupo de Productos Naturales Marinos. Medellín, Colombia. *Correspondencia: lmblando@unal.edu.co

Recibido: Septiembre de 2012; Aceptado: Abril de 2013.

RESUMEN

Objetivo. Evaluar la actividad antiproliferativa y genotóxica de una fracción con actividad citotóxica obtenida de la esponja marina del Caribe colombiano *Topsentia ophiraphidites* (Fracción T4). **Materiales y métodos.** La fracción T4 de la esponja marina *Topsentia ophiraphidites* fue obtenida en el laboratorio de Productos Naturales Marinos de la Universidad de Antioquia. La actividad antiproliferativa se evaluó mediante ensayos de eficiencia de clonación, función de acumulación y cinética proliferativa por intercambio de cromátidas hermanas (ICH); la actividad genotóxica se evaluó mediante electroforesis en gel de células individuales (Ensayo cometa) e intercambio de cromátidas hermanas (ICH). Todas las pruebas fueron realizadas sobre las líneas celulares Jurkat y CHO. **Resultados.** La fracción T4 afectó el ciclo celular de las células CHO y mostró daño genotóxico crónico en las células Jurkat. **Conclusiones.** Se recomienda la evaluación de la fracción T4 en otras líneas celulares derivadas de tumor con el fin de determinar un posible efecto diferencial, además de evaluar otras actividades de tipo antimicrobiano, antimalárico, entre otros.

Palabras clave: Citotoxicidad, esponja, genotoxicidad, peces marinos (Fuente: CAB).

ABSTRACT

Objective. To evaluate the antiproliferative and genotoxic activity of a fraction (T4 fraction) of the Colombian Caribbean marine sponge *Topsentia ophiraphidites*, with cytotoxic activity. **Materials and methods.** T4 fraction from the marine sponge *Topsentia ophiraphidites* was provided by the group of marine natural products from Universidad de Antioquia. The antiproliferative activity was evaluated by cloning efficiency tests, accumulation function, and proliferative kinetics by sister chromatid exchange (SCE), genotoxic activity was evaluated by SCE and gel electrophoresis of individual cells (Comet assay). All tests were performed on Jurkat and CHO cell lines. **Results.** The T4 fraction affected the cell cycle of CHO cells and presented chronic genotoxic damage in Jurkat cells. **Conclusions.** It is recommended to evaluate the T4 fraction in other derived tumor cell lines, in order to observe a possible differential effect, and to evaluate antimicrobial and antimalarial activities among others.

Key words: Cytotoxicity, genotoxicity, marine fisheries, sponge (Source: CAB).

INTRODUCCIÓN

Una de las principales causas de muerte en países en desarrollo es el cáncer, enfermedad que consiste en un crecimiento sin control de las células. Los medicamentos usados para el tratamiento de la enfermedad han mostrado baja eficacia, especificidad limitada, daños en células y tejidos no cancerosos y generan resistencia a tratamientos como la quimioterapia (1).

En las últimas décadas, se ha incrementado la búsqueda de nuevas sustancias de origen natural con potencial antitumoral como alternativas de tratamiento. Debido a su gran diversidad biológica y química, los océanos constituyen una fuente inmensa para la búsqueda de fármacos antitumorales y las esponjas marinas son los organismos de estudio más promisorios ya que gracias a su naturaleza sésil y mecanismo de protección a predadores, producen metabolitos secundarios con gran potencial antitumoral (2-5).

A partir de las esponjas marinas se ha logrado obtener una gran cantidad de sustancias con potencial antitumoral (6). El análogo ara-C sintetizado a partir de los nucleósidos espongotimidina y espongouridina extraídos de la esponja *Cryptotethia cripta* es quizás uno de los compuestos más usados en el tratamiento de la leucemia mieloide aguda y su análogo fluorado Gemcitabina, es una importante herramienta terapéutica en el tratamiento del cáncer pancreático y de pulmón (7). Otras sustancias que han mostrado actividad antitumoral se encuentran en etapa preclínica avanzada, como las topsentinas (aislada de *Topsentia genitrix*, *Spongisorites* sp. y *Hexadella* sp.), la debromohymenialdisina (aislada de *Plakellia flabellata*, *Hymeniacidon aldis* y *Stylorella aurantia*), la halichondrina B (aislada de *Halichondria okadai*), la jasplakilonida (aislada de *Jaspis* sp. o *Doryplexes splendens*), el discodermolido (aislado de *Discodermia dissoluta*) y el mycaperóxido B (aislado de *Mycale* sp.). Otros compuestos también aislados de esponjas marinas, como la isohomohalichondrina B, las espongistatinas y la lamellarina N, así como, un alcaloide citotóxico aislado de *Biemna* sp. y las bastadiñas (aisladas de *Ianthella* sp.) han mostrado actividad *in vitro* contra líneas de células tumorales (8).

Por lo anterior, con el fin de contribuir con el conocimiento de la actividad biológica de las esponjas marinas colombianas, en este trabajo se evaluó el potencial antiproliferativo y genotóxico *in vitro* en las líneas celulares establecidas CHO y Jurkat de la fracción citotóxica T4 obtenida de la esponja marina *Topsentia ophiraphidites* colectada en el Golfo de Urabá (Caribe colombiano).

MATERIALES Y MÉTODOS

Sitio de estudio y muestra. La muestra de la esponja *Topsentia ophiraphidites* fue recolectada mediante buceo autónomo en el Golfo de Urabá (Colombia) a una profundidad de 15-21 metros en 2002; luego se limpian cuidadosamente y posteriormente se conservaron a una temperatura de 4°C y protegidas de la luz. Una parte de la muestra se encuentra en el Laboratorio de Productos Naturales de la Universidad de Antioquia.

Preparación de extractos y tratamientos celulares. La muestra de esponja fue cortada en pequeños pedazos y secada a una temperatura inferior a 40°C. La muestra seca se sometió a extracción inicialmente con diclorometano y posteriormente con etanol. Cada extracto fue filtrado y concentrado hasta sequedad a una temperatura no mayor de 40°C, utilizando agitación constante y presión reducida. Los extractos secos obtenidos se conservaron refrigerados, protegidos de la luz, del aire, del calor y de la humedad.

El extracto etanólico de la esponja se sometió a fraccionamiento por cromatografía en columna instantánea en la cual la fase estacionaria fue sílica gel C₁₈ y como fase móvil se utilizaron 500 ml de la siguiente serie elutrópica: agua, agua/metanol (1:1), agua/metanol (1:3), metanol, metanol/diclorometano (3:1), metanol/diclorometano (1:1) y diclorometano. Cada fracción se concentró hasta sequedad a una temperatura no mayor de 40°C, utilizando agitación constante y presión reducida. Las fracciones se nombraron en el mismo orden en que se hizo la elución con cada solvente, así: T1, T2, T3, T4, T5, T6 y T7. Las fracciones fueron diluidas en dimetilsulfóxido (DMSO) de donde se obtuvo una solución stock inicial de 40 mg/ml, de la cual se realizaron diluciones seriadas en medio simple (RPMI 1640, Gibco), con las que se trataron las dos líneas celulares durante 20 horas (equivalentes a un ciclo celular). De todas las fracciones, la T4 fue la fracción que mostró mayor efecto citotóxico (9) por esa razón se requiere evaluar su potencial antiproliferativo y genotóxico.

Líneas celulares. Para la realización de las pruebas antiproliferativas y genotóxicas (ensayo cometa e intercambio de cromátides hermanas) se empleó la línea celular CHO-K1 (ATCC CCL-61) la cual es un subclón de la línea parental CHO derivada de ovario de hámster chino, crece adherida al sustrato y la línea celular Jurkat (ATCC TIB-152) de origen leucemoide, establecida de células de sangre periférica de un

niño de catorce años con leucemia aguda, crece en suspensión, adopta morfología de linfoblasto y forma racimo (10,11).

Las líneas celulares fueron mantenidas en medio RPMI 1640 suplementado con 5% (v/v) de suero bovino fetal (SBF), en atmósfera húmeda con CO₂ al 5% (v/v) (Jurkat) e incubadas a 37°C (condiciones estándar). Todos los experimentos se realizaron con la viabilidad igual o superior al 95% y con los cultivos en fase exponencial de crecimiento.

Evaluación del efecto antiproliferativo. Para evaluar el efecto antiproliferativo de la fracción T4 se realizaron las pruebas de eficiencia de clonación, función de acumulación y cinética proliferativa por intercambio de cromátidas hermanas (ICH) y se tomaron concentraciones iguales o menores que la IC₅₀ encontrada con las pruebas citotóxicas (9) con el fin de obtener una población celular mayor del 50% que fuese posible evaluar.

Eficiencia de clonación en células CHO. La prueba consiste en tratar las células con la concentración de la sustancia a evaluar, durante un tiempo equivalente a un ciclo celular, luego éstas se cuentan y se diluyen para sembrarlas de nuevo a baja densidad (200 a 400 células/plato multipozos de 6 pozos). Después de 15 días de incubación en condiciones de cultivo estándar, se evalúa el efecto de antiproliferación por conteo del número de colonias de cada cultivo tratado respecto al control negativo (células sin tratar)(12).

El protocolo empleado para la eficiencia de clonación en células CHO fue basado en el reportado por Fresney (12) con modificaciones. Cultivos de células CHO en fase exponencial de crecimiento y subconfluentes fueron tratados con las diferentes concentraciones (58 µg/ml ó IC₅₀, 52 µg/ml, 29 µg/ml) de la fracción T4, desprendidas con tripsina (1X, Gibco), luego contadas y su viabilidad evaluada con azul de tripano al 0.4% (v/v). Las células fueron sembradas en una dilución de 200 células/pozo en platos de 6 pozos en 2.5 ml de medio RPMI 1640 suplementado con 5% (v/v) de SBF e incubadas a 37°C durante 15 días. Después de este tiempo, se contabilizaron las colonias, se colorearon con cristal violeta (Sigma) al 4% (p/v) y luego se calculó la Eficacia de Clonación Absoluta (ECA) y la Eficacia de Clonación Relativa (ECR) con las ecuaciones 1 y 2 (12).

$$ECA = \frac{\text{No Colonias Contadas}}{\text{No Colonias Sembradas}} * 100 \quad (1)$$

$$ECR = \frac{\text{Eficiencia de Clonación Absoluta del Tratamiento}}{\text{Eficiencia de Clonación Absoluta del Control Negativo}} * 100 \quad (2)$$

Eficiencia de clonación en células Jurkat. El protocolo empleado para la eficiencia de clonación en células Jurkat fue basado en el reportado por Fresney (12) con modificaciones. Las células Jurkat de un cultivo subconfluente tratado con las concentraciones (33 µg/ml o IC₅₀, 30 µg/ml y 17 µg/ml) de la fracción T4, fueron contadas y se determinó su viabilidad con azul de tripano al 0.4% (v/v). Luego las células se sembraron en una dilución de 300 células/pozo en platos de 6 pozos que contenían una primera capa de medio RPMI-1640 suplementado con 10% (v/v) de SBF y agar - agar al 0.6% (p/v) (medio semisólido), de manera que las células fueron adicionadas en una segunda capa de medio de cultivo RPMI-1640 suplementado con SBF al 10% (p/v) y con agar - agar al 0.3% (p/v), (medio semisólido). Las células se incubaron a 37°C en atmósfera de CO₂ al 5% (v/v) durante 15 días, después de lo cual se contaron las colonias formadas. Los cálculos de la ECA y ECR se realizaron de acuerdo con las ecuaciones 1 y 2 respectivamente.

Los controles utilizados para esta prueba, en ambas líneas celulares fueron el control del solvente (DMSO [0.03% (p/v)]) y un control negativo (células sin tratar).

Función de acumulación. La función de acumulación se obtiene después de tratar un cultivo celular con una sustancia a evaluar por un tiempo equivalente a un ciclo celular y posteriormente bloquearlo con un antimitótico durante otro período, equivalente a otro ciclo celular. Finalmente, se realiza una curva con los datos obtenidos, y el período en el cual se llega a la fase estacionaria de la curva, permite calcular el tiempo de generación (Tiempo en el cual se demora una célula en realizar el ciclo celular) y determinar de acuerdo al comportamiento de la pendiente, que tan largo o corto es el ciclo celular respecto al control no tratado con las fracciones. Esta información permite inferir el potencial efecto inhibitorio o acelerador de una sustancia que se quiera evaluar (13).

Se usó el protocolo propuesto por Puck y Steffen (13) con algunas modificaciones. Cultivos en crecimiento exponencial y subconfluentes de ambas líneas celulares, fueron tratados con la fracción T4 a las concentraciones de 29 µg/ml y 17 µg/ml para las células CHO y Jurkat respectivamente, equivalentes a la mitad de las IC₅₀ encontradas con la prueba citotóxica de MTT (9). Posteriormente, se adicionó el antimitótico Colcemid (0.1% (p/v), G&M), se cosecharon y se obtuvieron extendidos cromosómicos por la técnica citogénética convencional

(14), cada dos horas durante 14 horas para células CHO y cada dos horas durante 18 horas para células Jurkat, tiempos equivalentes al ciclo celular de cada una de ellas. Se realizó un control negativo (células sin tratamiento) y un control del solvente (DMSO [0.03% (p/v)]). En cada tratamiento se determinó el índice mitótico (IM) en 1000 células contadas (Ecuación 3).

$$IM = \frac{\text{No Mitosis Encontradas}}{\text{No Células Totales}} * 100 \quad (3)$$

Cinética proliferativa mediante ICH. La técnica consiste en cambiar la estructura química de un cromosoma incorporando un análogo de la timidina, denominado 5-bromo-2-deoxiuridina (BrdU), durante dos ciclos celulares, lo cual puede ser visualizado con tinción diferencial Giemsa. En un primer ciclo de incorporación del BrdU, se logrará la sustitución de la timidina en las cromátidas hermanas, en el siguiente ciclo de duplicación, se tendrá una cromátida monosustituida (de coloración oscura) mientras que la otra será bisustituida (de coloración pálida), lográndola una diferenciación química de las dos cromátidas. La coloración diferencial permite visualizar los intercambios ocurridos entre las cromátidas hermanas (15).

Teniendo en cuenta que la prueba de cinética proliferativa por ICH es de tratamiento largo (dos a tres ciclos celulares), mientras que la de eficiencia de clonación es de un único ciclo, se pretendía evaluar el efecto sobre el ciclo celular dependiente de la dosis de la fracción, para determinar su efecto a medianas y bajas concentraciones comparadas con la IC50. En el experimento, las células fueron sembradas y después de 36 horas, se adicionó BrdU (1mg/ml, Sigma), luego de un ciclo de replicación (36 ó 60 horas para CHO y Jurkat, respectivamente), las células fueron tratadas con concentraciones de 33 µg/ml (IC₅₀), 17 µg/ml, 8 µg/ml (células Jurkat) y 58 µg/ml (IC₅₀), 29 µg/ml, 17 µg/ml (Células CHO) durante un ciclo adicional de replicación. Una hora antes de la obtención de las preparaciones cromosómicas, las células fueron tratadas con Colcemid (10µg/ml). Se realizaron los controles negativo (células sin tratamiento), control del solvente (DMSO al 0.03% (p/v)). Las preparaciones cromosómicas fueron coloreadas diferencialmente, según el protocolo descrito por Salah et al (16). Se evaluaron 60 metafases y se clasificaron en mitosis de medio ciclo (A), un ciclo (B), ciclo y medio (C), dos ciclos (D), tres ciclos (E) y mayores de tres ciclos (F) luego se calculó el número promedio de células y se estimó el tiempo de generación por cada tratamiento (Ecuaciones 4 y 5).

$$\text{No Células Promedio} = \frac{A*0.5+B*1+C*1.5*D*2+E*2.5+F*3}{\text{No Células Totales}} \quad (4)$$

$$\text{Tiempo de Generación} = \frac{\text{Tiempo de Exposición a BrdU}}{\text{No Células Promedio}} \quad (5)$$

Efecto genotóxico por ICH. Se evaluó el efecto genotóxico crónico contabilizando los intercambios entre cromátidas hermanas (ICHs) observados en un promedio de 30 metafases de segundo ciclo (16).

Efecto genotóxico por ensayo cometa. El ensayo cometa es una técnica empleada para visualizar el daño en el DNA a nivel de células individuales luego de exposición aguda a un agente genotóxico. Para ello, un pequeño número de células son superpuestas entre dos capas de agarosa sobre un portaobjetos, son lisadas para remover proteínas y lípidos, llevadas a electroforesis y finalmente teñidas con un colorante fluorescente, para visualizar el daño en un microscopio de fluorescencia (17).

En este estudio se tomaron 100.000 células de las líneas celulares Jurkat y CHO en un volumen final de 250 µl de medio RPMI 1640 y se trataron con las diferentes concentraciones (58 µg/ml, 29 µg/ml y 17 µg/ml para las células CHO; 33 µg/ml, 17 µg/ml y 8 µg/ml para las células jurkat) de la fracción T4 durante 6 horas con el fin de evaluar el daño agudo sobre el DNA por exposiciones cortas. Se realizaron los controles negativo, positivo (H₂O₂ 25 µM) y del solvente (DMSO [0.03% (p/v)]). Después del tratamiento, las suspensiones celulares se centrifugaron a 2400 rpm durante 10 min, se retiró el sobrenadante, se mezclaron las células con agarosa de bajo punto de fusión preparada previamente a una concentración de 0.05%, se depositaron sobre un portaobjetos previamente cubierto con agarosa de punto de fusión normal a una concentración de 1% (p/v), se cubrieron con cubreobjetos y se incubaron a 4°C durante 10 minutos para solidificar la agarosa de bajo punto de fusión. Se retiraron los cubreobjetos y las placas se sumergieron en un tampón de lisis durante una noche. A continuación, las placas se pusieron durante 20 minutos en una cámara de electroforesis con tampón de corrido (NaOH 10N, EDTA 200 mM) y luego se corrieron a 300 mA durante 30 minutos a pH 13. Posteriormente, los portaobjetos se deshidrataron con metanol, se tiñeron con Bromuro de etidio (0.02 mg/ml, Sigma) para su observación en una magnificación de 40X en un microscopio de fluorescencia (Nikon, eclipse 80i). Una vez obtenidas las imágenes, la forma del cometa, muestra la ubicación de los fragmentos de tamaño mayor, respecto a los fragmentos menor tamaño, los cuales se pueden

clasificar en 5 niveles: El nivel 1, representa una célula sin daño y el nivel 5, el máximo daño. Con ayuda del programa Comet Score se midió el tamaño de la cola de los cometas formados en 60 células por tratamiento, se seleccionó el tamaño de la cola ya que en este caso el daño observado en el DNA era mínimo caso en el que este parámetro es recomendado (18,19).

Análisis estadístico. En cada experimento de eficiencia de clonación se realizaron tres réplicas por tratamiento y cada experimento se realizó por duplicado. El análisis estadístico se basó en la comparación de los promedios de las colonias contadas en los tratamientos y el control negativo, obteniendo la ECA y ECR mediante las ecuaciones 1 y 2.

La función de acumulación se analizó por regresión lineal para cada tratamiento y los controles negativos de cada línea celular. El eje Y es el log [1+IM] versus el tiempo de exposición de las células al antimitótico (13), lo cual permite linearizar la curva y comparar las pendientes del control negativo y de cada una de las concentraciones evaluadas.

En la cinética proliferativa por ICH se obtuvieron los tiempos de generación de controles y tratamientos mediante las ecuaciones 4 y 5. Por otro lado, el efecto genotóxico por ICH y ensayo cometa se analizó mediante un ANOVA de una vía.

RESULTADOS

Evaluación de efecto antiproliferativo por eficiencia de clonación. En la figura 1, se muestran los resultados de eficiencia de clonación obtenidos para la fracción T4 en las células CHO (A) y Jurkat (B). Con esta prueba se evaluaron tres concentraciones, la IC₅₀ hallada con las pruebas citotóxicas (7) y dos inferiores a la IC₅₀ en cada una de las líneas celulares: 58 µg/ml (IC50), 52 µg/ml y 29 µg/ml para las células CHO; y para las células Jurkat 33 µg/ml (IC50), 30 µg/ml y 17 µg/ml. Las células CHO mostraron un efecto antiproliferativo dependiente de la dosis.

Evaluación del efecto antiproliferativo por función de acumulación. En la figura 2 se muestran las curvas obtenidas mediante la técnica de función de acumulación, con esta prueba se evaluó una concentración igual a la mitad de la IC₅₀ en cada línea celular (29 µg/ml para las células CHO, y 17 µg/ml para las células Jurkat).

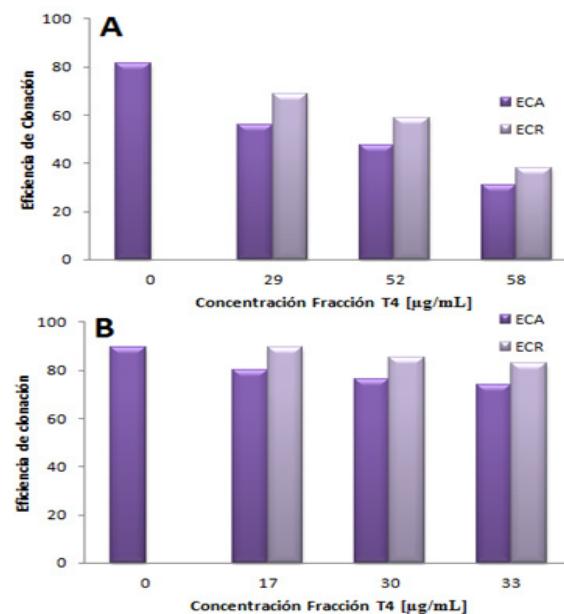


Figura 1. Eficiencia de Clonación Absoluta (ECA) y Relativa (ECR) observada en células CHO (A) y células Jurkat (B) luego de la exposición durante un ciclo celular a las diferentes concentraciones de la fracción T4. Control negativo células sin tratar [0 µg/ml].

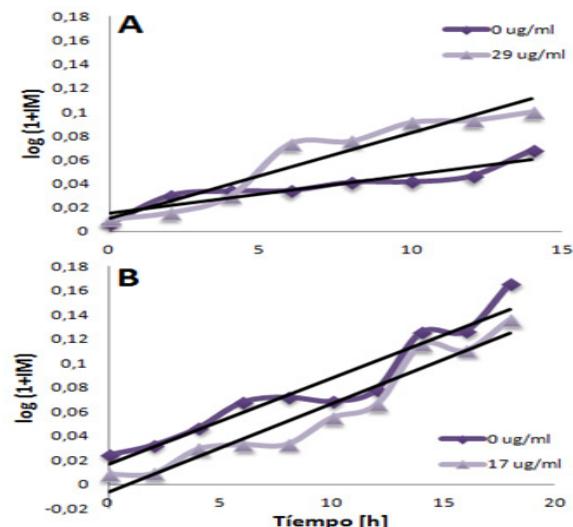


Figura 2. Curvas de acumulación en células CHO (A) y células Jurkat (B) tratadas durante un ciclo celular con la fracción T4. Control negativo células sin tratar [0 µg/ml].

Cinética proliferativa por ICH. En la figura 3 se muestran los tiempos de generación obtenidos para cada una de las líneas celulares mediante la prueba de ICH. El tiempo de generación estimado para las células Jurkat con las tres concentraciones evaluadas (8, 17 y 33 µg/ml) fue aproximadamente de 33 horas al igual que

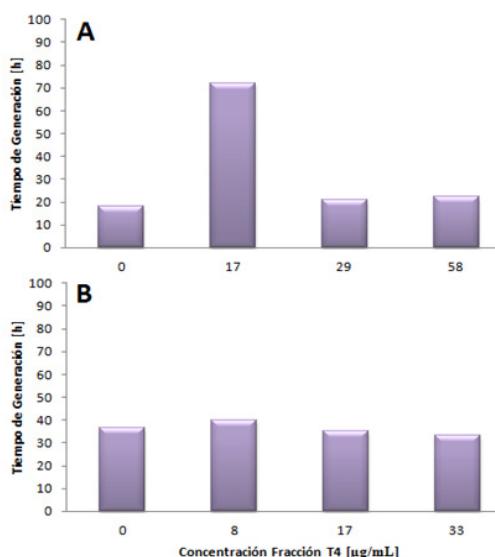
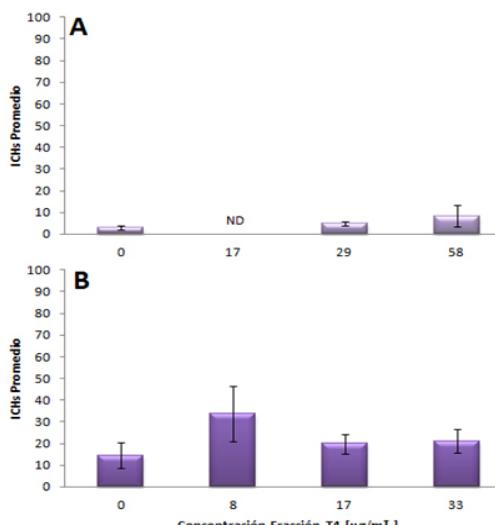


Figura 3. Tiempos de generación estimados mediante ICH obtenidos de células CHO tratadas 36 horas (A) y Jurkat tratadas 60 horas (B) con diferentes concentraciones de la fracción T4. Control negativo, células sin tratar [0 µg/ml].

el hallado para el control negativo, al contrario las células CHO mostraron valores de tiempo de generación diferentes al del control negativo evidenciándose un retraso prominente en la concentración de 17 µg/ml.

Evaluación genotóxica por ICH. En la figura 4, se muestran los resultados obtenidos mediante la prueba de ICH, luego de exponer las células CHO y Jurkat a las diferentes concentraciones de la fracción T4.



Evaluación genotóxica por ensayo cometa. En la figura 5 se muestran los resultados obtenidos mediante el ensayo cometa.

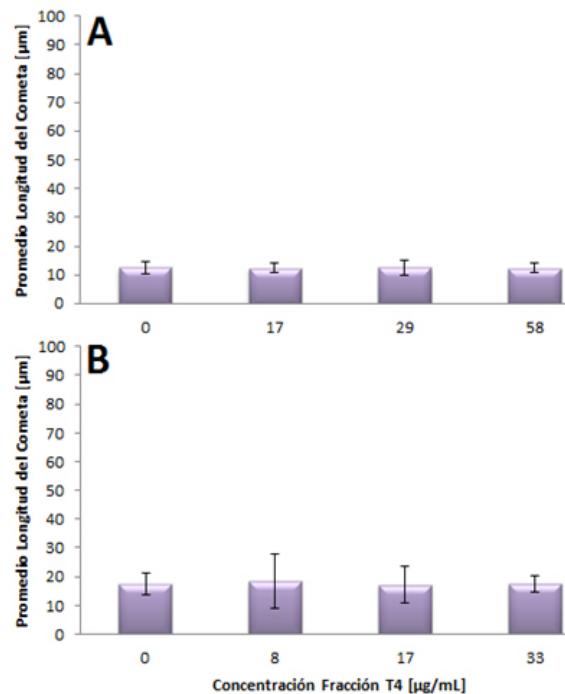


Figura 5. Longitudes promedio del cometa, en células tratadas 6 horas con diferentes concentraciones de la fracción T4. Células CHO (A) y Jurkat (B). Control negativo, células sin tratar [0 µg/ml].

Puede observarse que fue mínimo el daño genotóxico de tipo agudo, debido a la similitud en los promedios de la longitud del cometa de las concentraciones evaluadas con las de los controles negativos (células sin tratar [0 µg/ml]).

DISCUSIÓN

La primera evaluación *in vitro* para encontrar posibles sustancias antitumorales descrita por el Instituto Nacional de Cáncer de los Estados Unidos (NCI) utiliza un panel de líneas celulares derivadas de diferentes tumores, en las cuales se realizan pruebas de citotoxicidad usando un rango de concentraciones de las sustancias candidatas para determinar el grado relativo de inhibición del crecimiento o citotoxicidad en cada línea celular (20). Estas líneas celulares son conocidas como las líneas NCI - 60 y están conformadas por células provenientes de ocho melanomas, seis leucemias, ocho cánceres de mama, dos de próstata, nueve de pulmón, siete de colon, seis de ovarios, ocho de riñón y seis de cáncer del sistema nervioso central. Con los resultados de las pruebas de citotoxicidad se halla la concentración inhibitoria media (IC₅₀)

Figura 4. ICHs promedios obtenidos de células CHO tratadas 36 horas (A) y Jurkat tratadas 60 horas (B) con diferentes concentraciones de la fracción T4. Control negativo, células sin tratar [0 µg/ml]. ND: No determinado, todas las metáfases observadas estaban en primer ciclo.

como la requerida para inhibir el crecimiento celular (21).

Estudios preliminares de los extractos de la esponja marina *Topsentia ophiraphidites* fueron evaluados mediante el ensayo colorimétrico de la Sulforhodamina B (22) y mostraron efecto *in vitro* de los extractos y fracciones sobre la viabilidad de líneas celulares tumorales de carcinoma de pulmón A 549, carcinoma de colon HT29 y cáncer de mama, MDA-MB-231 (23). Por esa razón, la fracción T4 de la esponja marina *Topsentia ophiraphidites* fue evaluada con las pruebas de MTT y azul de tripano en otras líneas celulares de mamífero como CHO y Jurkat, en las cuales se encontró bioactividad (9).

Algunos reportes, muestran que las esponjas del género *Topsentia* producen varios tipos de compuestos, como esteroles, esteroides sulfatados, derivados de ácidos grasos (oxilipinas) y alcaloides especialmente tipo indol (24,25). La esponja *T. genitrix* posee alcaloides tipo indólico, los cuales han mostrado actividad ictiotóxica, antitumoral, antiviral, antiinflamatoria, antimitótica y antibacterial, entre otras (26,27).

Para evaluar el efecto antiproliferativo de la fracción T4 de *Topsentia ophiraphidites*, en este estudio, se realizaron las pruebas de eficiencia de clonación, cinética proliferativa por ICH y función de acumulación. En la eficiencia de clonación, se evaluaron tres concentraciones, igual e inferiores a la IC₅₀ obtenida con MTT en cada una de las líneas celulares (9). Las células CHO tratadas con 29 µg/ml, 52 µg/ml y 58 µg/ml (IC₅₀) mostraron un efecto antiproliferativo dependiente de la dosis, es así como a una concentración de 17 µg/ml se obtuvo una ECR de 68.92% mientras que a una concentración de 58 µg/ml se obtuvo una ECR de 38.15%. Por otro lado, las células Jurkat tratadas con 17, 30 y 33 µg/ml (IC₅₀), mostraron efecto similar al control negativo. Estos resultados muestran un efecto diferencial en ambas líneas celulares (Figura 1).

En la figura 2, la curva de acumulación correspondiente a la concentración equivalente a la mitad de la IC₅₀ (29 µg/ml) para las células CHO, mostró un efecto distinto al del control negativo (Figura 2A), lo cual sugiere un retraso en el ciclo celular. Por otro lado, la curva de acumulación de las células Jurkat tratadas con 17 µg/ml de la fracción T4 muestra pendiente similar al control negativo, demostrando que el ciclo celular no es retrasado (Figura 2B). Datos concordantes con la eficiencia de clonación.

La prueba de ICH permitió estimar el tiempo de generación (TG) de 21.98 horas en las células CHO tratadas una concentración de 29 µg/ml, por el contrario, el tiempo de generación a una concentración de 17 µg/ml mostró un retraso en el ciclo celular de aproximadamente 54 horas comparado con las 18.63 horas del control negativo. Este resultado aparentemente contradictorio muestra un efecto inverso de dosis y el efecto antiproliferativo encontrado, lo cual podría explicarse con la teoría química de las colisiones de las moléculas en solución, la cual podría facilitar la inactivación de las sustancias cuando se encuentran en gran cantidad, pero a la menor concentración puede afectar las células de manera más eficiente por estar diluida.

De otro lado, el tiempo de generación estimado para las células Jurkat con las concentraciones evaluadas (8, 17 y 58 µg/ml) es de aproximadamente 33 horas, similar al control negativo y no dependiente de la dosis evaluada. En estas células, el gen que codifica para la proteína p53 es mutado y aquellas células con mínimo daño en su DNA, no son detenidas en G2 (28). Por el contrario, las células CHO normales para el gen p53, pudieron haber sido detenidas en G2 para reparar el daño y luego continuar al siguiente ciclo. Lo anterior, podría explicar los resultados obtenidos con las pruebas de eficiencia de clonación, ICH y función de acumulación, ya que a pesar de haber sufrido daños en su DNA, las células Jurkat continuaron proliferando.

Es bien conocido que la radioterapia o quimioterapia usados como tratamiento del cáncer pueden inducir daños como quiebres de doble cadena en el DNA (29). Dependiendo del tipo de célula y la fase del ciclo celular, hay dos estrategias de reparación, una de ellas es la unión con un extremo no homólogo (NHEJ) y la otra es la recombinación homóloga (HR). Para reparar el daño producido durante la fase S, la HR necesita de una cadena homóloga como plantilla sin causar pérdidas en la información genética (30). La prueba del ICH evalúa las HR que reparan el DNA de quiebres de doble cadena (16) evaluando daños genotóxicos de tipo crónico.

El análisis estadístico para la prueba de ICH, (ANOVA, valor p<0.05) en las células CHO y Jurkat demostró que las medias de todos los tratamientos incluida la del control negativo diferían entre sí en ambas líneas celulares, a pesar de que para las células CHO los promedios de ICH obtenidos son similares a los del control negativo, el promedio de ICHs de las células Jurkat es dos veces mayor que su control negativo. De lo anterior, podría deducirse que

el efecto genotóxico crónico es diferencial entre las líneas evaluadas. Aun así, estos resultados, concuerdan con lo planteado sobre las células normales (CHO), las cuales posiblemente fueron detenidas en G2 con el fin de reparar su DNA, lo cual puede corroborarse en la baja concentración (17 µg/ml) donde hubo un retraso en el ciclo celular y no se pudieron visualizar metafases de segundo ciclo.

El ensayo cometa permite detectar daño genotóxico agudo a nivel de células individuales (31), bajo condiciones alcalinas (pH>13) y puede medir la magnitud de los quiebres de cadena sencilla y dobles en el DNA (32). El análisis estadístico de los resultados obtenidos con el ensayo cometa en las células CHO y Jurkat muestra que las concentraciones evaluadas de la fracción T4 no generan quiebres en el DNA en comparación con el control negativo. En ambos casos, el ANOVA de una vía ($p>0.05$) demostró que todas las medias de los diferentes tratamientos y el control negativo no variaban entre sí, lo cual implica que la fracción T4 no generó daño genotóxico agudo sobre las líneas celulares evaluadas. Estos resultados, concuerdan con los resultados diferenciales en la

prueba de ICH para las células CHO y Jurkat, a pesar de que estas muestran un leve incremento en el número promedio de ICHs comparada con la línea normal CHO.

En conclusión la fracción citotóxica T4 perteneciente a la esponja marina del Caribe colombiano *Topsentia ophiraphidites* mostró efecto antiproliferativo diferencial sobre la línea celular normal CHO, pero no en la línea derivada de tumor Jurkat. De la misma forma no mostró efecto genotóxico de tipo crónico en las células CHO, pero sí un leve efecto en las células Jurkat. Sin embargo, es recomendable evaluarla en otras líneas celulares con el fin de observar un posible efecto diferencial entre ellas y también evaluar otras actividades antimicrobianas, antimalaricas, entre otras.

Agradecimientos

A la Vicerrectoría de Investigación de la Universidad Nacional en Medellín por la financiación de este proyecto. Al profesor Sven Zea por su valiosa ayuda y colaboración en la identificación del material animal.

REFERENCIAS

- Pereira JRCS, Hilário FF, Lima AB, Silveira MLT, Silva LM, Alves RB, et al. Cytotoxicity evaluation of marine alkaloid analogues of viscosaline and theonelladin C. *Biomed Prevent Nut* 2012; 2(2):145-148.
- Sepčík K, Kauferstein S, Mebs D, Turk T. Biological activities of aqueous and organic extracts from tropical marine sponges. *Marine Drugs* 2010; 8(5):1550-1566.
- Galeano E, Martínez A. Antimicrobial activity of marine sponges from Urabá Gulf, Colombian Caribbean region. *J Mycol* 2007; 17(1):21-24.
- Laville R, Thomas OP, Berre F, Marquez D, Vacelet J, Amade P. Bioactive guanidine alkaloids from two Caribbean marine sponges. *J Nat Prod* 2009; 72(9):1589-1594.
- Baerga-Ortiz A. Biotechnology and biochemistry of marine natural products. *P R Health Sci J* 2009; 28(3):251-257.
- Sipkema D, Franssen MC, Osinga R, Tramper J, Wijffels RH. Marine sponges as pharmacy. *Mar Biotechnol (NY)* 2005; 7(3):142-162.
- Jimeno J, Aracil M, Tercero JC. Adding pharmacogenomics to the development of new marine-derived anticancer agents. *J Translat Med* 2006; 4(1):3.
- Mora J, Zea S, Santos M, Newmark – Umbreit F. Capacidad antimitótica de extractos de esponjas del Caribe colombiano. *Bol Invest Mar Cost* 2007; 36:167-169.
- Blandón LM. Evaluación del potencial bioactivo de las esponjas marinas *Myrmekioderma gyroderma* y *Topsentia ophiraphidites*. [Tesis de Maestría]. Medellín, Colombia: Universidad Nacional de Colombia, Facultad de Ciencias; Área curricular de Biotecnología; 2012.
- Cai X, Xing X, Cai J, Chen Q, Wu S, Huang F. Connection between biomechanics and cytoskeleton structure of lymphocyte and Jurkat cells: An AFM study. *Micron* 2010; 41(3):257-62.
- Ahn WS, Antoniewicz MR. Parallel labeling experiments with [1,2-13C]glucose and [U-13C] glutamine provide new insights into CHO cell metabolism. *Metabolic Engineering* 2013; 15:34-47.
- Freshney IR. *Culture of Animal Cells: A Manual of Basic Technique*. United States of America: John Wiley & Sons Inc; 2005.

13. Puck TT, Steffen J. Life Cycle Analysis of Mammalian Cells I. A Method for localizing metabolic events within the life cycle, and its application to the action of colcemide and sublethal doses of X - irradiation. *Biophys J* 1963; 3:379-397.
14. López JB, Márquez ME. Modelo experimental para el estudio cromosómico en células de mamífero. Medellín- Colombia: Universidad Nacional de Colombia, Facultad de Ciencias; 2002.
15. Orta ML, Mateos S, Cantero G, Wolff LJ, Cortés F. Protection of halogenated DNA from strand breakage and sister-chromatid exchange induced by the topoisomerase I inhibitor camptothecin. *Mutation Research/Fundamental and Molecular Mechanisms of Mutagenesis* 2008; 637(1-2):40-48.
16. Ben Salah G, Kamoun H, Rebai A, Ben Youssef A, Ayadi H, Belghith-Mahfoudh N, et al. Sister chromatid exchange (SCE) and high-frequency cells (HFC) in peripheral blood lymphocytes of healthy Tunisian smokers. *Mutation Research/Genetic Toxicology and Environmental Mutagenesis* 2011; 719(1-2):1-6.
17. Speit G, Vasquez M, Hartmann A. The comet assay as an indicator test for germ cell genotoxicity. *Mutation Research/Reviews in Mutation Research* 2009; 681(1):3-12.
18. Fairbairn DW, Olive PL, O'Neill KL. The comet assay: a comprehensive review. *Mutation Research/Reviews in Genetic Toxicology* 1995; 339(1):37-59.
19. Liao W, McNutt MA, Zhu W-G. The comet assay: A sensitive method for detecting DNA damage in individual cells. *Methods* 2009; 48(1):46-53.
20. Boyd MR. Some practical considerations and applications of the National Cancer Institute *In Vitro* Anticancer Drug Discovery Screen. Totowa, Nueva Jersey: Teicher Humana Press Inc; 1995.
21. Chakravarti SK, Klopman G.. A structural analysis of the differential cytotoxicity of chemicals in the NCI-60 cancer cell lines. *Bioorganic & Medicinal Chemistry* 2008; 16(7):4052-4063.
22. Rubinstein L, Shoemaker R, Paull K, Simon R, Tosini S, Skehan P, Scudiero D, Monks A, Boyd M. Comparison of *in Vitro* anticancer - drug-screening data generated with a tetrazolium assay versus a protein assay against a diverse panel of human tumor Cell Lines. 1990. *J Natl Cancer Inst* 1990; 82:1113-1118.
23. Márquez DM. Estudio Químico y Evaluación Biológica de Esponjas Marinas del Caribe Colombiano. [Tesis Doctoral]. Medellín, Colombia: Universidad de Antioquia, Facultad de Química Farmacéutica; 2009.
24. Guzii AG, Makarieva TN, Denisenko VA, Dmitrenok PS, Burtseva YV, Krasokhin VB, et al. Topsentia sterols with novel iodinated and chlorinated side chains from the marine sponge Topsentia sp. *Tetrahedron Letters* 2008; 49(50):7191-7193.
25. McKee TC, Cardellina II JH, Tischler M, Snader KM, Boyd MR. Ibisterol sulfate, a novel HIV-inhibitory sulfated sterol from the deep water sponge Topsentia sp. *Tetrahedron Letters* 1993; 34(3):389-392.
26. Gupta L, Talwar A, Chauhan PMS. Bis and tris indole alkaloids from marine organisms: new leads for drug discovery. *Current Medicinal Chemistry* 2007; 14(16):1789-1803.
27. Mal SK, Bohé L, Achab S. Convenient access to bis-indole alkaloids. Application to the synthesis of topsentins. *Tetrahedron* 2008; 64(25):5904-5914.
28. Siddiqui RA, Jenski LJ, Neff K, Harvey K, Kovacs RJ, Stillwell W. Docosahexaenoic acid induces apoptosis in Jurkat cells by a protein phosphatase-mediated process. *Biochimica et Biophysica Acta (BBA). Molecular Cell Research* 2001; 1499(3):265-275.
29. Clarke PR, Allan LA. Cell-cycle control in the face of damage – a matter of life or death. *Trends in Cell Biology* 2009; 19(3):89-98.
30. Sjögren C, Ström L. S-phase and DNA damage activated establishment of Sister chromatid cohesion—importance for DNA repair. *Experimental Cell Research* 2010; 316(9):1445-1453.
31. Speit G, Vásquez M, Hartmann A. The comet assay as an indicator test for germ cell genotoxicity. *Mutation Research/Reviews in Mutation Research* 2009; 681(1):3-12. DOI dx.doi.org/10.1016/j.mrrev.2008.03.005
32. Rosenberger A, Rössler U, Hornhardt S, Sauter W, Bickeböller H, Wichmann H-E, et al. Validation of a fully automated COMET assay: 1.75 million single cells measured over a 5 year period. *DNA Repair* 2011; 10(3):322-337.