



Revista ION
ISSN: 0120-100X
ISSN: 2145-8480

Universidad Industrial de Santander

Gonzalez Ortiz, Fredy Andrés; Torrenegra Escoria, Daniel; Albis Arrieta, Alberto Ricardo

Biosíntesis de nanopartículas de plata con *Chlorella* sp.

Revista ION, vol. 34, núm. 2, 2021, Julio-Diciembre, pp. 7-15

Universidad Industrial de Santander

DOI: <https://doi.org/10.18273/revion.v34n2-2021001>

Disponible en: <https://www.redalyc.org/articulo.oa?id=342070411001>

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



Biosíntesis de nanopartículas de plata con *Chlorella* sp.

Fredy Andrés Gonzalez Ortiz; Daniel Torrenegra Escoria; Alberto Ricardo Albis Arrieta*

Facultad de Ingeniería. Universidad del Atlántico, Carrera 30 Número 8- 49, Puerto Colombia, Atlántico, Colombia.

*albertoalbis@uniatlantico.edu.co

Fecha recepción: mayo 4 de 2020
Fecha aceptación: diciembre 23 de 2020

Resumen

En este trabajo se muestran los resultados de la biosíntesis de nanopartículas de plata mediante el uso de la microalga *Chlorella* sp, utilizando medios de crecimiento con diferentes concentraciones de glicerol, entre el 5% - 20%, y diferentes condiciones de luz y temperatura. La síntesis de las nanopartículas se estudió utilizando los sobrenadantes y pellets de los cultivos autótrofos, heterótrofos y mixotróficos de la microalga. La presencia de nanopartículas se verificó por espectroscopía ultravioleta – visible y las muestras que mostraron mayor concentración de nanopartículas fueron caracterizadas por microscopía electrónica de barrido. Las condiciones de crecimiento mixotrófico favorecieron la excreción de exopolímeros que mejoraron la reducción de la plata y por ende la formación de nanopartículas. Las nanopartículas obtenidas presentaron forma predominantemente elipsoidal con dimensiones de 108 nm x 156 nm y 87 nm x 123 nm para las reducciones llevadas a cabo con los sobrenadantes de los cultivos mixotróficos con glicerol al 5% y 10%, respectivamente.

Palabras clave: Química Verde; Nanopartículas de Plata; Biosíntesis; Microalga.

Biosynthesis of silver nanoparticles with *Chlorella* sp.

Abstract

In this work, we show the results of the biosynthesis of silver nanoparticles using the microalga *Chlorella* sp. cultured in several media containing glycerol concentrations ranging between 5% and 20%, and varying light and temperature conditions. Nanoparticle synthesis was performed using supernatants and pellets of autotrophic, heterotrophic, and mixotrophic microalgae cultures. The presence of silver nanoparticles was verified by ultraviolet – visible spectroscopy, and samples that show the highest nanoparticle concentrations were characterized using scanning electronic microscopy. Mixotrophic conditions enhanced the excretion of exo-polymers that improved silver reduction and nanoparticle synthesis. The obtained nanoparticles showed cylindrical shape with dimensions of 108 nm x 156 nm and 87 nm x 123 nm for synthesis undertaken with supernatants of mixotrophic cultures with glycerol 5% and 10%, respectively.

Keywords: Green Chemistry; Silver Nanoparticles; Biosynthesis; Microalga.

Bioessíntese de nanopartículas de prata com *Chlorella* sp.

Resumo

Neste trabalho, mostramos os resultados da bioessíntese de nanopartículas de prata utilizando a microalga *Chlorella* sp. cultivada em diversos meios contendo concentrações de glicerol que variam entre 5% e 20%, e condições variáveis de luz e temperatura. A síntese de nanopartículas foi realizada utilizando sobrenadantes e pelotas de culturas de microalgas autotróficas, heterotróficas e mixotróficas. A presença de nanopartículas de prata foi verificada por espectroscopia ultravioleta - visível, e as amostras que apresentam as maiores concentrações de nanopartículas foram caracterizadas por microscopia eletrônica de varredura. As condições mixotróficas melhoraram a excreção de exo-polímeros que melhoraram a redução de prata e a síntese de nanopartículas. As nanopartículas obtidas mostraram forma elipsoidal com dimensões de 108 nm x 156 nm e 87 nm x 123 nm para síntese realizada com sobrenadantes de culturas mixotróficas com glicerol 5% e 10%, respectivamente.

Palavras-chave: Química Verde; Nanopartículas de Prata; Bioessíntese; Microalga.

Introducción

La aparición de microorganismos resistentes a los desinfectantes comunes ha impulsado la búsqueda extensiva de nuevos productos que sean efectivos matando o inhibiendo el crecimiento de las bacterias, y a su vez sean inocuos al ser humano. Las nanopartículas de plata (Np Ag) son una posible respuesta de la nanotecnología a este reto, pues su alta superficie por unidad de volumen incrementan las ya conocidas propiedades antibacteriales de la plata [1].

Las Np Ag pueden ser sintetizadas por varios métodos, como reacción de reducción química, reacción fotoquímica, descomposición térmica, métodos asistidos por radiación, procesos electrotérmicos, sono-químicos y síntesis asistida por microondas [2]. Estos métodos producen nanopartículas de plata y de forma eficiente, sin embargo, frecuentemente estos métodos involucran el uso de sustancias químicas tóxicas y peligrosas, las cuales presentan varios efectos nocivos para el ambiente y la salud humana [3], además el producto final requiere varias etapas de purificación, en las cuales se usan agentes reductores que muchas veces son adsorbidos en la superficie de las nanopartículas, también es necesario el empleo de estabilizantes para evitar una aglomeración de las nanopartículas de plata [4].

Algunos extractos de plantas pueden actuar como agentes niveladores reductores en la síntesis de nanopartículas de plata. La reducción de los iones Ag⁺ por combinaciones de biomoléculas que se encuentran en estos extractos tales como enzimas/proteínas, aminoácidos, polisacáridos y vitaminas [5,6], son ambientalmente benignos, aunque químicamente complejos. Un extenso volumen de literatura reporta la síntesis exitosa de Np Ag utilizando compuestos provenientes de seres vivos biorgánicos; por ejemplo, se utilizó el extracto de algas verdes unicelulares *Chlorella vulgaris* para sintetizar nanoplacas cristalinas de Ag a temperatura ambiente [7]. Las proteínas en el extracto proporcionan doble función de reducción de Ag⁺ y un control de morfología en la síntesis de Np Ag. Donde surgieron los grupos carboxilo en los residuos de aspártico y glutamina y los grupos hidroxilo en los residuos de tirosina de las proteínas, como artífices de la reducción de iones de Ag⁺ [7], lo cual se confirma con la reducción de Ag por el tripéptido bifuncional simple Asp-Asp-Tyr-OMe. Este proceso de síntesis generó pequeñas nanoplacas de Ag con

baja polidispersidad con buen rendimiento (55%) [8]. Varios microorganismos han sido utilizados para que crezcan nanopartículas de plata intracelularmente o extracelularmente [9,13]. Por ejemplo, Ag⁺ que contiene nanocristales de diferentes composiciones fue sintetizado por la bacteria *Pseudomonas stutzeri* (AG259) [9]. En el hongo *Fusarium oxysporum*, la reducción de los iones Ag⁺ fue atribuida a un proceso enzimático, en el que se involucra la reductasa NADH el cual se le atribuye dependencia de reductasa NADH [12]. El hongo de pudrición blanca, *Phanerochaete chrysosporium*, también redujo al ion Ag⁺ para formar nanopartículas; sugiriendo que una proteína de su metabolismo causó la reducción. Se sugirió una proteína para causar la reducción [13]; observando la posible participación de las proteínas en la síntesis de Np Ag en cianobacterias filamentosas, *Plectonema boryanum* (UTEX 485) [14]. Por otra parte, la reducción de Ag⁺ por sobrenadantes de cultivo de *Klebsiella pneumoniae*, *Escherichia coli* (*E. coli*), *Enterobacter cloacae* y *Enterobacteriaceae* produjeron formaciones de nanopartículas de plata [15].

En este trabajo fue empleada una de las metodologías para sintetizar nanopartículas de plata, considerada como parte del grupo de las síntesis verde, pues, en ésta se utilizó la microalga *Chlorella* sp. como un agente de formación de exopolímeros [16,17], el cual promueve la formación de dichas nanopartículas. Dichos exopolímeros son productos del metabolismo de la *Chlorella* sp. al usar glicerina como sustrato o al cultivarse en condiciones de estrés, y al estar compuestos de unidades monoméricas de azúcares (con gran cantidad de grupos hidroxilo) [18], tiene la capacidad de atraer con facilidad los iones plata de la solución de nitrato de plata, formando así Np Ag.

Metodología

Cultivo madre de la microalga *Chlorella* sp.

Lacepa de *Chlorella* sp. fue donada por el laboratorio de Biotecnología de microalgas de la Universidad del Atlántico. El cultivo inició con 500 mL de un cultivo siembra de la microalga, el cual fue diluido con agua estéril hasta un volumen de 2000 mL, adicionándole 4,7 mL de una solución 2,14 M en nitrógeno total de Nutrifoliar® previamente esterilizado, para obtener una concentración final de nitrógeno de 5 mM. Los cultivos fueron

realizados por duplicado y se le suministró aireación, alimentación e iluminación (2710 lm, tubos fluorescentes Philips TL 65W 25, luz blanca) y se incubó por un periodo de 20 días, con ciclos de luz/oscuridad de 12 horas, respectivamente, utilizando luz artificial y temperatura ambiente de 24 °C. Los cultivos fueron aforados a 2000 mL cada 15 días utilizando agua estéril y 5,8 mL de Nutrifoliar® a 2,14 M de nitrógeno total.

Biosíntesis de nanopartículas de plata

Para el estudio de la síntesis de agentes reductores producidos por las microalgas, bajo diferentes condiciones de cultivo y su efecto sobre la producción de Np Ag, utilizando un diseño factorial con dos variables independientes: condiciones de iluminación y temperatura, con tres niveles y concentración de glicerol, como fuente orgánica de carbono, con 5 niveles (0, 5, 10, 15 y 20 %) (Tabla 1).

Tabla 1. Factores y niveles experimentales.

| Factor experimental | Niveles |
|--|---|
| Condiciones de iluminación y temperatura | Temperatura ambiente con iluminación continua Temperatura ambiente con oscuridad continua -18 °C con oscuridad continua |
| Concentración de glicerol (% vol/vol) | 0 5 10 15 20 |

Los cultivos fueron incubados durante tres días y posteriormente las células se separaron por centrifugación (10 min a 8000 rpm). La síntesis de Np Ag se realizó utilizando agente reductor, las soluciones de sobrenadante y precipitado por separado, con el fin de determinar si las microalgas participan activamente en la síntesis de las Np Ag o los responsables de la síntesis son solamente los productos metabólicos excretados.

El procedimiento de síntesis fue el siguiente: 2 mL de precipitado o sobrenadante, para cada una de las combinaciones experimentales, se transfirieron a tubos de cultivo de 10 mL y se le adicionaron 2 mL de nitrato de plata (AgNO_3 J.T. Baker) con una concentración de 2 mM, para luego ser sometidos a un mezclado en vortex durante 2 min. El medio homogenizado se incubó nuevamente con luz artificial continua durante 3 días a temperatura ambiente. La variable de respuesta experimental fue el espectro UV – Visible de las muestras, el cual permite la identificación de la posible formación de nanopartículas de plata. Todos los ensayos fueron realizados por duplicado. Los espectros UV-Vis se obtuvieron en un espectofotómetro Genesys 60 s (Thermofisher) utilizando celdas de cuarzo con longitud de paso de 1 cm y un rango espectrométrico de 290 a 900 nm.

Microscopía electrónica de barrido (SEM)

El equipo utilizado para esta medición es un SEM modelo VEGA3 TESCAN. Antes de la medición fue necesario retirar la materia orgánica, a través de lavados sucesivos de las muestras usando una solución volátil de etanol al 95%, así: las muestras se centrifugaron durante 10 min a 8000 rpm, seguido a esto se descartó el sobrenadante, se agregaron 5 mL de etanol al 95% y se resuspendieron las Np Ag en ultrasonido dejando 10 min. Posteriormente, para el segundo paso, las Np Ag se centrifugaron a 10000 rpm, durante 10 min. El sobrenadante fue descartado y se resuspendió con 5 mL de 2-propanol en ultrasonido por 10 min. Este procedimiento fue repetido otras 12 veces más para garantizar la remoción de la materia orgánica. Las imágenes obtenidas fueron procesadas con el software ImageJ para determinar las formas y tamaños de las Np Ag.

Resultados y discusión

Espectros UV-Vis de soluciones blanco

Los espectros UV-Vis obtenidos de las soluciones acuosas de nitrato de plata y diferentes concentraciones de glicerol (5%, 10%, 15% y 20%) muestran perfiles de absorción planos en la mayor parte del rango fotométrico analizado, con

ligera absorción de luz a longitudes de ondas por debajo de 400 nm (Figura 1). Este comportamiento es característico de soluciones de plata no reducidas [19]. Estas soluciones fueron utilizadas como blancos en las medidas fotométricas de los siguientes ensayos realizados.

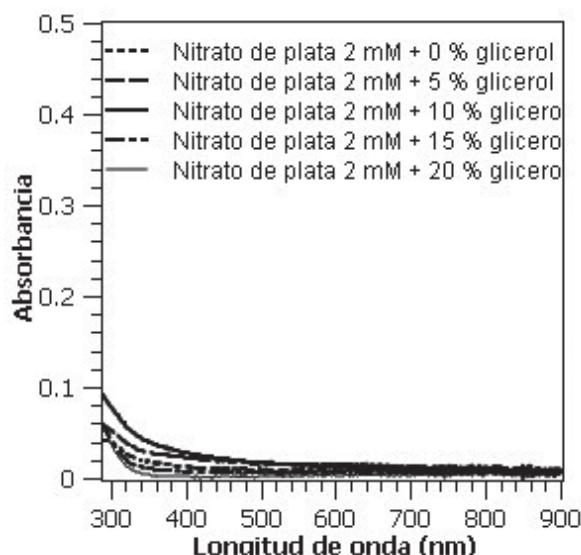


Figura 1. Espectro UV-Vis de las soluciones de nitrato de plata con diferentes concentraciones de glicerol.

Efecto de las condiciones de cultivo sobre la producción de las nanopartículas de plata

En la Figura 2, se muestran los espectros de absorción UV-Vis de las soluciones de nitrato de plata y glicerol sometidas a cada uno de los tratamientos experimentales, utilizando el medio rico en metabolitos de excreción celular (sobrenadante, Figura 2A, 2B y 2C) y algunos tratamientos representativos utilizando las células de *Chlorella* sp. (precipitado, Figura 2D). Se observa que la mayoría de los tratamientos en los que se hizo la reducción de la plata utilizando el sobrenadante de los cultivos de *Chlorella* sp. cultivados a temperatura ambiente, muestran el pico de absorción característico del efecto plasmón en el rango de longitudes de onda comprendido en 400 nm y 500 nm (Figuras 2A y 2B), así como el característico cambio a un color marrón-rojizo [20,21]. En contraste, las muestras que se sometieron a reducción con el sobrenadante del cultivo obtenido en ausencia de luz y temperaturas bajas, así como en las que se usaron los precipitados, no presentan ningún pico de absorción entre 400 nm y 500 nm. Esto sugiere que los tratamientos experimentales en los

que la reducción se hizo utilizando como agente reductor el sobrenadante de los cultivos de la microalga cultivada a temperatura ambiente y en condiciones de luz u oscuridad hubo formación de nanopartículas de plata, mientras que en los tratamientos en los que se usaron sobrenadantes de cultivos obtenidos a temperaturas bajas o el precipitado de cualquiera de las fermentaciones (células) no hubo reducción de este elemento.

En el caso de la reducción llevada a cabo con los sobrenadantes del cultivo realizado en presencia de luz a temperatura ambiente, se observa que la presencia de glicerol en el medio de cultivo estresa a la microalga (probablemente estrés osmótico) de tal forma que produce metabolitos de excreción que favorecen la reducción en presencia de luz, al menos hasta concentraciones de glicerol del 10%. Por encima de esta concentración de glicerol se observa una disminución de la intensidad del pico de absorción correspondiente al efecto plasmón, y por ende de la concentración de Np Ag, probablemente debido a que a altas concentraciones de glicerol, la microalga crece a menor velocidad y es probable que produzca menos metabolitos reductores [22, 25]. Esta disminución de la intensidad del pico de absorción asociado al efecto plasmón a altas concentraciones indica también que el glicerol no es el agente reductor de la plata, sino los metabolitos extracelulares producidos durante el crecimiento de la microalga. Al comparar la reducción de plata con los sobrenadantes de los cultivos de microalga realizados en presencia y ausencia de luz a temperatura ambiente, se observa una menor intensidad del pico (menos del 50% en los casos en que hay evidencia de formación de Np Ag), asociado al efecto plasmón en las reducciones llevadas a cabo utilizando los sobrenadantes de los cultivos llevados a cabo en oscuridad, si se comparan con las curvas correspondientes a las mismas concentraciones de glicerol y cultivos en presencia de luz. Esto apunta a que se forman más metabolitos reductores durante el proceso de crecimiento de la microalga en condiciones mixotróficas, que en condiciones autótrofas (concentración de glicerol 0%) o heterótrofas (en ausencia de luz) [23]. Por otro lado, los resultados mostrados en la Figura 2C indican que en ausencia de crecimiento no se producen los metabolitos reductores de plata. Los resultados señalan que la presencia de glicerol durante el cultivo es determinante para la producción de metabolitos reductores y la formación de Np Ag e incluso

estos metabolitos pueden producirse durante el crecimiento estrictamente heterótrofo usando como fuente de carbono glicerol. Sin embargo, el proceso de producción se ve favorecido en

condiciones mixotróficas, probablemente debido a que en estas condiciones se presentan velocidades de crecimiento más elevadas.

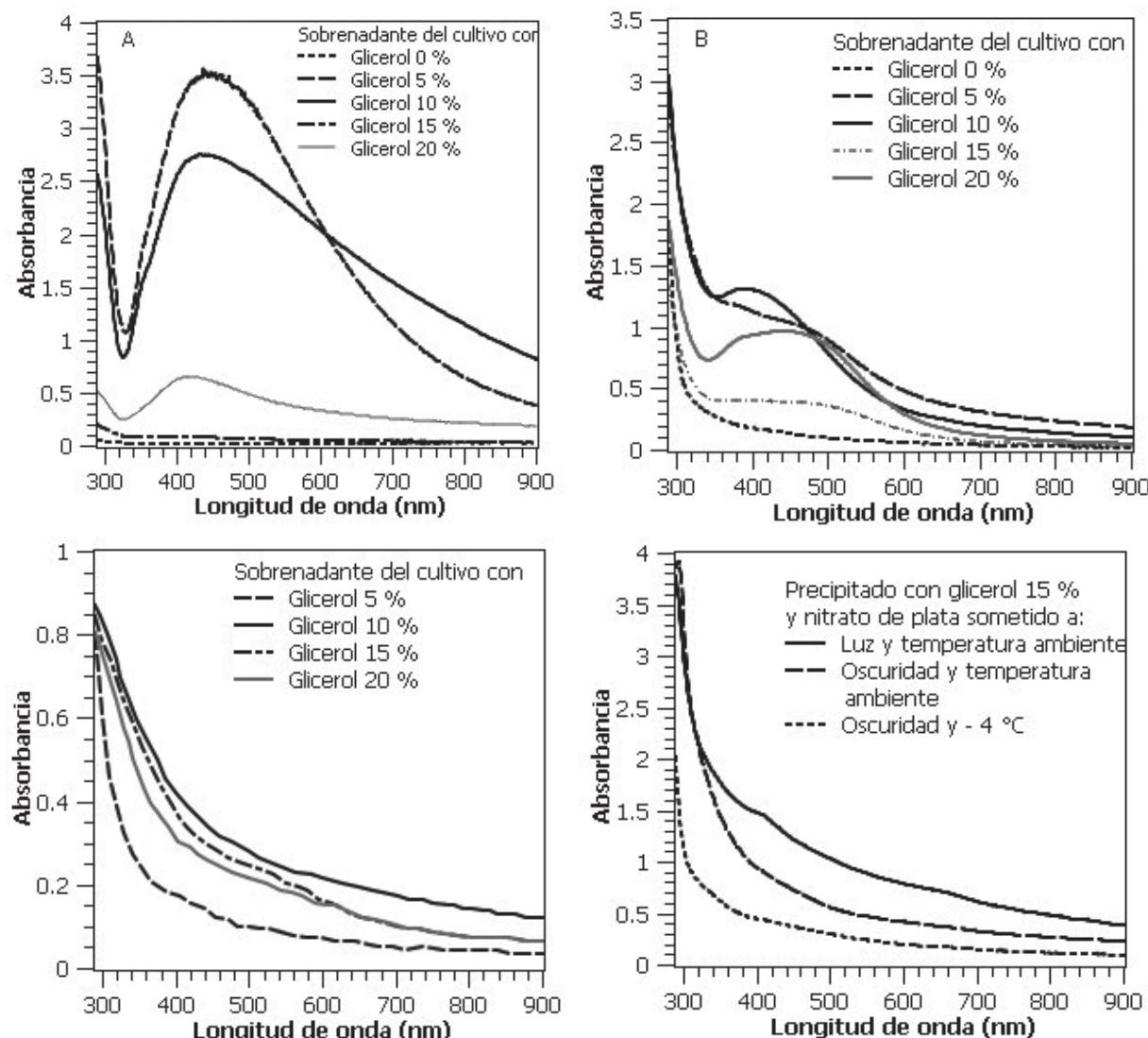


Figura 2. Espectro UV-Vis de las soluciones de nitrato de plata con diferentes concentraciones de glicerol. A) Sobrenadantes de cultivos realizados en presencia de luz a temperatura ambiente, B) Sobrenadantes de cultivos realizados en ausencia de luz a temperatura ambiente, C) Sobrenadantes de cultivos realizados en ausencia de luz a -18 °C, D) Precipitados obtenidos con cultivos de 15 % de glicerol y diferentes condiciones de cultivo.

Los resultados mostrados en las Figuras 2A y 2B sugieren que a concentraciones de 20 % de glicerol, el microorganismo también produce metabolitos extracelulares que reducen la plata produciendo nanopartículas. Sin embargo, el efecto es menos marcado que en el caso de las concentraciones de glicerol de 5% y 10%, particularmente en

los ensayos con crecimiento en condiciones mixotróficas: para la concentración de 20% de glicerol, el pico del efecto plasmón superficial tiene 0,4 unidades de absorbancia en el espectro en ausencia de luz y 0,65 en presencia de luz, para una diferencia de 0,25 unidades de absorbancia, mientras que en el caso de los espectros de los

sobrenadantes a concentraciones de 5% y 10% de glicerol, estas diferencias ascienden a 2,5 y 1,2 unidades de absorbancia, respectivamente. Se ha reportado que el crecimiento mixotrófico de *Chlorella* sp. genera mayor producción de exopolímeros que su crecimiento en condiciones heterótrofas y autótrofas [17]. Estos polímeros naturales están conformados por monómeros de azúcares, tanto reductores como no reductores [16,17]. Los azúcares se han reportado como agentes reductores de plata y producción de Np Ag [26, 29], por lo cual sugerimos que son los exopolímeros producidos por la *Chlorella* sp. y que se encuentran en el sobrenadante, los responsables de la producción de Np Ag en las condiciones estudiadas en este trabajo. Se ha reportado el uso de sobrenadantes de cultivos de bacterias [15,30,31], hongos [32,33], y microalgas para la producción de Np Ag.

Caracterización de las nanopartículas de plata

Los ensayos que mostraron picos de mayor intensidad en el rango de longitudes de onda entre 400 nm y 500 nm, corresponden a las reducciones realizadas con los sobrenadantes de los cultivos realizados a temperatura ambiente y en presencia de luz y concentraciones iniciales de glicerol de 5% y 10%. Las nanopartículas obtenidas con estos ensayos fueron caracterizadas por microscopía electrónica de barrido, como se muestra en las Figuras 3 y 4. En el caso de las Np Ag obtenidas con el sobrenadante del cultivo a temperatura ambiente, en presencia de luz y glicerol al 5%, estas mostraron una forma predominantemente elipsoidal con dimensiones típicas de 108 nm x 156 nm y una desviación estándar de 27 nm para ambas dimensiones (Figura 3). Por otro lado, las Np Ag reducidas con el sobrenadante del cultivo llevado a cabo a temperatura ambiente, iluminación y glicerol al 10% mostraron formas elipsoidales y esféricas, con dimensiones promedio de 87 nm x 123 nm ± 15 nm x 27 nm. En ambos casos, las NpAg se encontraron agregadas sobre materia orgánica, a pesar de los extensivos lavados realizados a las muestras, posiblemente los mismos exopolímeros que ayudaron en su reducción. En un estudio similar, pero sin sobreexpresión de exopolímeros [33], por la presencia de glicerol, se obtuvieron nanopartículas de plata predominantemente esféricas y de menor tamaño, lo que sugiere que el uso de glicerol puede servir como factor

de ecualización de las formas y tamaños de las nanopartículas producidas.

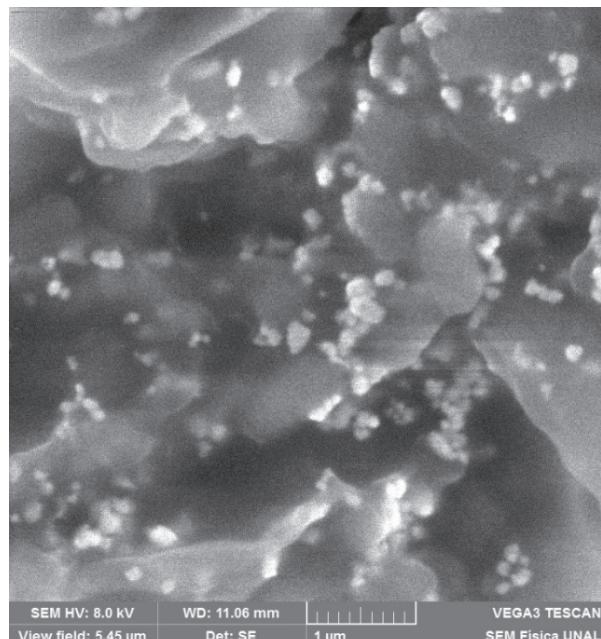


Figura 3. Imagen SEM de la nanopartículas de plata obtenidas con el sobrenadante del cultivo de *Chlorella* sp. realizado a temperatura ambiente y 5% de glicerol.



Figura 4. Imagen SEM de la nanopartículas de plata obtenidas con el sobrenadante del cultivo de *Chlorella* sp. realizado a temperatura ambiente y 10 % de glicerol.

Conclusiones

Se sintetizaron exitosamente nanopartículas de plata utilizando los metabolitos excretados durante el cultivo mixotrófico de *Chlorella* sp. El uso de glicerol como fuente de carbono orgánico en el cultivo mixotrófico hasta concentraciones del 10% incrementa la altura del pico asociado al efecto plasmón, lo que sugiere un aumento también en la concentración de nanopartículas de plata al comparar con los resultados obtenidos con la reducción usando el sobrenadante del cultivo de *Chlorella* sp. obtenido bajo condiciones autótrofas. Las condiciones de cultivo que promovieron en mayor medida la producción de metabolitos reductores fueron el cultivo a temperatura ambiente y en condiciones mixotróficas con concentración inicial de glicerol de 5% y 10%. Las nanopartículas así obtenidas presentaron forma predominantemente elipsoidal con dimensiones de 108 nm x 156 nm, en el caso de las Np Ag obtenidas con el sobrenadante del cultivo a temperatura ambiente, en presencia de luz y glicerol al 5%; mientras que las Np Ag reducidas con el sobrenadante del cultivo llevado a cabo a temperatura ambiente, iluminación y glicerol al 10% mostraron dimensiones promedio de 87 nm x 123 nm.

Referencias bibliográficas

- [1] Deshmukh SP, Patil SM, Mullani SB, Delekar SD. Silver nanoparticles as an effective disinfectant: A review. Mat. Sci. Eng. C. 2019; 97:954- 965.
- [2] Shinde NM, Lokhande AC, Lokhande CD. A green synthesis method for large area silver thin film containing nanoparticles. J. Photochem. Photobiol. B: Biology. 2014;136:19-25.
- [3] Rani PU, Rajasekharreddy P. Green synthesis of silver-protein (core-shell) nanoparticles using *Piper betle* L. leaf extract and its ecotoxicological studies on *Daphnia magna*. Colloid. Surface. A: Physicochem. Eng. Aspect. 2011;389:188-194.
- [4] Dhand V, Soumya L, Bharadwaj S, Chakra S, Bhatt D, Sreedhar B. Green synthesis of silver nanoparticles using *Coffea arabica* seed extract and its antibacterial activity. Mat. Sci. Eng. C. 2016;58:36-43.
- [5] Collera-Zúñiga O, Jiménez FG, Gordillo RM. Comparative study of carotenoid composition in three Mexican varieties of *Capsicum* annuum L. Food Chem. 2005;90:109-114.
- [6] Jagadeesh BH, Prabha TN, Srinivasan K. Activities of β -hexosaminidase and α -mannosidase during development and ripening of bell capsicum (*Capsicum annuum* var. variata). Plant Sci. 2004;167:1263-1271.
- [7] Gardea-Torresdey JL, Gomez E, Peralta-Videa JR, Parsons JG, Troiani H, Jose-Yacaman M. Alfalfa sprouts: a natural source for the synthesis of silver nanoparticles. Langmuir. 2003;19:1357-1361.
- [8] Xie J, Lee JY, Wang DI, Ting YP. Silver nanoplates: from biological to biomimetic synthesis. ACS nano. 2007;1:429-439.
- [9] Nair B, Pradeep T. Coalescence of nanoclusters and formation of submicron crystallites assisted by *Lactobacillus* strains. Cryst. Growth Des. 2002;2:293-298.
- [10] Kowshik M, Ashtaputre S, Kharrazi S, Vogel W, Urban J, Kulkarni SK, et al. Extracellular synthesis of silver nanoparticles by a silver-tolerant yeast strain MKY3. Nanotechnol. 2002;14:95.
- [11] Mukherjee P, Ahmad A, Mandal D, Senapati S, Sainkar SR, Khan MI. et al. Fungus-mediated synthesis of silver nanoparticles and their immobilization in the mycelial matrix: a novel biological approach to nanoparticle synthesis. Nano Lett. 2001;1:515-519.
- [12] Ahmad A, Senapati S, Khan MI, Kumar R, Ramani R, Srinivas V, Sastry M. et al. Intracellular synthesis of gold nanoparticles by a novel alkalotolerant actinomycete, *Rhodococcus* species. Nanotechnol. 2003;14:824-828.
- [13] Vigneshwaran N, Kathe AA, Varadarajan PV, Nachane RP, Balasubramanya RH. Biomimetics of silver nanoparticles by white rot fungus, *Phaenerochaete chrysosporium*. Coll. Surf. B: Biointerf. 2006;53(1):55-59.
- [14] Lengke MF, Fleet ME, Southam G. Synthesis of palladium nanoparticles by reaction of filamentous cyanobacterial biomass with a palladium (II) chloride complex. Langmuir. 2007;23:8982-8987.
- [15] Shahverdi AR, Minaeian S, Shahverdi HR, Jamalifar H, Nohi AA. Rapid synthesis of silver nanoparticles using culture supernatants of Enterobacteria: a novel biological approach. Process Biochem. 2007;42:919-923.
- [16] Discart V, Bilad MR, Vandamme D, Fouquet I, Muylaert K, Vankelecom IFJ. Role of transparent exopolymeric particles in

- membrane fouling: Chlorella vulgaris broth filtration. *Bioresour. Technol.* 2013;129:18-25.
- [17] Cheirsilp B, Mandik YI, Prasertsan P. Evaluation of optimal conditions for cultivation of marine Chlorella sp. as potential sources of lipids, exopolymeric substances and pigments. *Aquacul. Int.* 2016;24:313-326.
- [18] Pignolet O, Jubeau S, Vaca-Garcia C, Michaud P. Highly valuable microalgae: biochemical and topological aspects. *J. Ind. Microbiol. Biotechnol.* 2013;40:781-796.
- [19] Nakamura T, Magara H, Herbani Y, Sato S. Fabrication of silver nanoparticles by highly intense laser irradiation of aqueous solution. *Appl. Phys. A.* 2011;104:1021-1024.
- [20] Ramirez D, Jaramillo F. Facile one-pot synthesis of uniform silver nanoparticles and growth mechanism. *Dyna.* 2016;83:165-170.
- [21] Cruz DA, Rodríguez MC, López JM, Herrera VM, Orive AG, Creus AH. Nanopartículas metálicas y plasmones de superficie: una relación profunda. *Avances Ciencias Ingeniería.* 2012;3:67-78.
- [22] Cabanelas ITD, Arbib Z, Chinalia FA, Souza CO, Perales JA, Almeida, PF, et al. From waste to energy: microalgae production in wastewater and glycerol. *Appl. Energy.* 2013;109:283-290.
- [23] Kong WB, Yang H, Cao YT, Song H, Hua SF, Xia C. Effect of glycerol and glucose on the enhancement of biomass, lipid and soluble carbohydrate production by Chlorella vulgaris in mixotrophic culture. *Food Technol. Biotechnol.* 2013;51:62-69.
- [24] Rai MP, Nigam S, Sharma R. Response of growth and fatty acid compositions of Chlorella pyrenoidosa under mixotrophic cultivation with acetate and glycerol for bioenergy application. *Biomass Bioenergy.* 2013;58:251-257.
- [25] Patel AK, Joun JM, Hong ME, Sim SJ. Effect of light conditions on mixotrophic cultivation of green microalgae. *Bioresour. Technol.* 2019;282:245-253.
- [26] Hemmati S, Retzlaff-Roberts E, Scott C, Harris MT. Artificial Sweeteners and Sugar Ingredients as Reducing Agent for Green Synthesis of Silver Nanoparticles. *J. Nanomaterial.* 2019;2019:1-16.
- [27] Darroudi M, Ahmad MB, Abdullah AH, Ibrahim NA. Green synthesis and characterization of gelatin-based and sugarreduced silver nanoparticles. *Int. J. Nanomed.* 2011;6:569-574.
- [28] Meshram SM, Bonde SR, Gupta IR, Gade AK, Rai MK. Green synthesis of silver nanoparticles using white sugar. *IET Nanobiotechnol.* 2013;7:28-32.
- [29] Filippo E, Serra A, Buccolieri A, Manno D. Green synthesis of silver nanoparticles with sucrose and maltose: morphological and structural characterization. *J. Non-Crystalline Sol.* 2013;356:344-350.
- [30] Saifuddin N, Wong CW, Yasumira AA. Rapid biosynthesis of silver nanoparticles using culture supernatant of bacteria with microwave irradiation. *J. Chem.* 2009;6:61-70.
- [31] Kumar CG, Mamidyalu SK. Extracellular synthesis of silver nanoparticles using culture supernatant of *Pseudomonas aeruginosa*. *Coll. Surf. B: Biointerf.* 2011;84:462-466.
- [32] Shaligram NS, Bule M, Bhambure R, Singhal RS, Singh SK, Szakacs G, et al. Biosynthesis of silver nanoparticles using aqueous extract from the compactin producing fungal strain. *Process Biochem.* 2009;44:939-943.
- [33] Singh T, Jyoti K, Patnaik A, Singh A, Chauhan R, Chandel SS. Biosynthesis, characterization and antibacterial activity of silver nanoparticles using an endophytic fungal supernatant of *Raphanus sativus*. *J. Gen. Eng. Biotechnol.* 2017;15:31-39.