



Anales de la Facultad de Medicina

ISSN: 1025-5583

anales@unmsm.edu.pe

Universidad Nacional Mayor de San Marcos

Perú

Zerpa, Rito

Rompiendo paradigmas en la observación microscópica Comunicación Preliminar

Anales de la Facultad de Medicina, vol. 64, núm. 4, 2003, pp. 267-273

Universidad Nacional Mayor de San Marcos

Lima, Perú

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=37964412>

- ▶ 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

Rompiendo paradigmas en la observación microscópica Comunicación Preliminar

RITO ZERPA

Instituto de Medicina Tropical "Daniel A. Carrión" -UNMSM.
Instituto Especializado de Salud del Niño.

Las observaciones microscópicas de los microorganismos, como bacterias, suelen hacerse con objetivos de mayor aumento y de inmersión. Las fotomicrografías con aquellos microscopios que tienen incorporada una cámara fotográfica, permiten usualmente visualizar los microorganismos en dos planos y las imágenes generalmente a 1000 aumentos. Éstas se encuentran principalmente en un atlas o como fotografías sueltas ilustrando manuales. Las imágenes a más de 1000 aumentos suelen requerir el uso de microscopios electrónicos de transmisión o de barrido (*scanning*). Con este último se obtiene imágenes tridimensionales, en muchos casos de gran ayuda para el mejor conocimiento de los microorganismos. El objetivo de la presente comunicación preliminar es presentar fotomicrografías de organismos -bacterias, hongos, parásitos y un caso de infección por virus- en una nueva visión, con imágenes muchas de ellas a más de 1000 aumentos (entre 5 000 y 15 000 aumentos), sin necesidad del microscopio electrónico de transmisión o de barrido. Se ha recolectado imágenes de casos o patologías diversas presentadas en niños atendidos en el Instituto de Salud del Niño en los últimos 5 años. Las imágenes obtenidas de cada caso utilizando un microscopio común son producto de varios trabajos, como el de *Bartonella bacilliformis* para visualizar sus flagelos, *Corynebacterium diphtheriae* o el de neumococo con su cápsula; asimismo de los hongos *Cryptococcus neoformans*, *Paracoccidioides brasiliensis* o artrosporas de un dermatofito; y de algunos parásitos de importancia médica en imágenes tridimensionales, tales como *Cyclospora cayetanensis*, *Blastocystis hominis* y *Strongyloides stercoralis* (larva rhabditoides y huevo), éstos a más de 1000 aumentos y en tridimensión. Las imágenes son presentadas en las fotomicrografías adjuntas. Las imágenes o fotomicrografías presentadas, de microorganismos como bacterias, hongos y parásitos, muchas de ellas a más de 1000 aumentos (algunas entre 5,000, 10,000 y 15,000 aumentos), e imágenes tridimensionales como las obtenidas con microscopio electrónico de barrido, tienen un gran potencial para el diagnóstico microbiológico, la docencia e investigación. Se ha roto los paradigmas de obtener imágenes de microorganismos bidimensionales y tridimensionales a más de 1000 aumentos sin recurrir al uso del microscopio electrónico de transmisión ni al de barrido (*scanning*).

BIBLIOGRAFÍA

1. Koneman EW, Allen SD, Janda WM, Schrereckenberger PC, Winn WC. Color Atlas and Textbook of Diagnostic Microbiology. 5th Edition. Lippincott, 1997.
2. Murray PR, Baron EJ, Pfaffer MA, Tenover FC, Yolken RH. Manual of Clinical Microbiology. 7th Edition, Washington D.C.: ASM PRESS; 1999.
3. Garcia LS, Bruckner DA: Diagnostic Medical Parasitology. 2nd Edition, Washington D.C.: ASM; 1993.

Correspondencia:

Dr. Rito Zerpa Larrauri
Instituto de Medicina Tropical "Daniel A. Carrión"
UNMSM - Sección de Microbiología.
Jr. José Santos Chocano 199. Urb. San Joaquín
Callao 02, Perú
E-mail: rzerpa43@hotmail.com



Figura 1.-*Bartonella bacilliformis*:
Agente etiológico de la bartonelosis o Enfermedad
de Carrión; tinción de Kodaka modificada.
Se observa al microorganismo con
varios flagelos en un polo.



Figura 2.-*Streptococcus pneumoniae*
(neumococo): tinción con la “Técnica de tinta china
modificada”. Se observa al diplococo lanceolado
rodeado de cápsula.



Figura 3.-*Corynebacterium diphtheriae*:
Agente etiológico de la difteria; tinción de Gram;
la bacteria Gram positiva se observa agrupada
en forma de letras chinas.

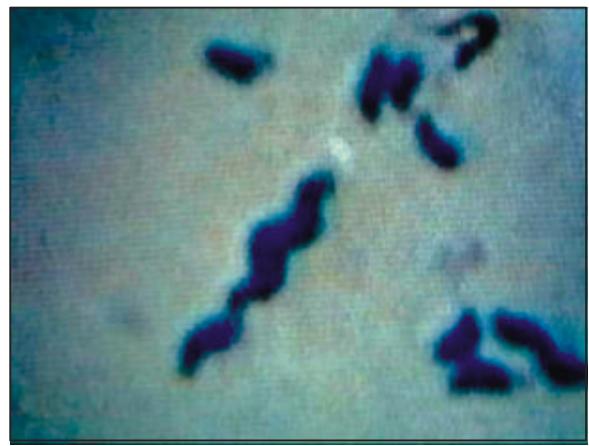


Figura 4.-*Campylobacter jejuni*:
Agente etiológico de diarrea en el hombre,
tinción de Vago. Se visualiza al microorganismo
curvado en forma espirilar.



Figura 5.-*Helicobacter pylori*:
Se encuentra asociado a cuadros de gastritis,
úlcera gástrica, úlcera duodenal; tinción de Vago.
Se visualiza formas curvadas de la bacteria.

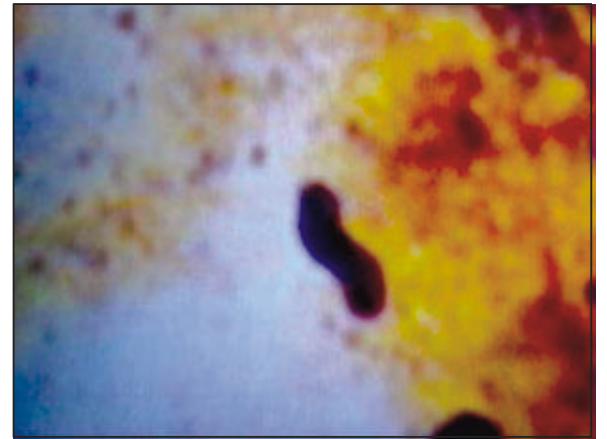


Figura 6.-*Helicobacter pylori*:
En preparación a partir de biopsia de estómago.
Tinción de Wartin Starry; se visualiza a
la bacteria en forma curvada en S.

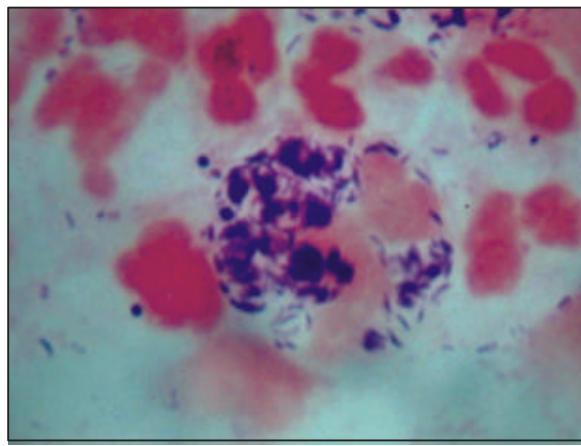


Figura 7.-*Mobiluncus sp*:
Fagocitado por un leucocito; tinción de Gram.
Se observa gran número de bacterias fagocitadas,
en el caso de una niña con vulvovaginitis.



Figura 8.-*Mobiluncus sp*:
En un frotis de secreción vaginal de
una adolescente con vaginosis bacteriana.



Figura 9.-*Cryptococcus neoformans*:
Agente etiológico de meningitis, principalmente
en pacientes inmunodeprimidos; tinción de “tinta
china modificada”. Se visualiza al hongo con
una gran cápsula.



Figura 10.-*Dermatofito*:
Artrosporas en muestras de raspado de piel;
tinción de Gueguen.

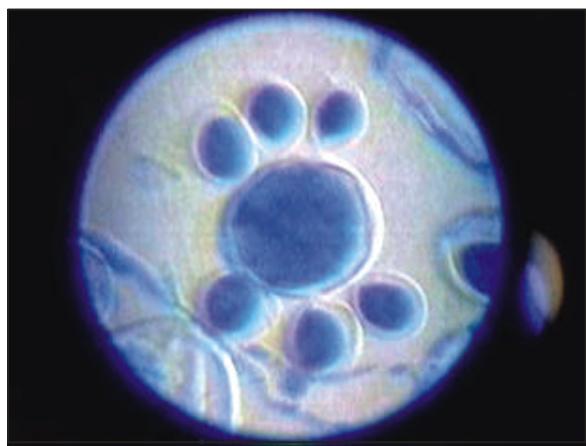


Figura 11.-*Paracoccidioides brasiliensis*:
Hongo dimórfico; tinción de Kane. Se visualiza
macroconidia en forma de “timón de barco”
en imagen tridimensional.



Figura 12.-*Cryptosporidium parvum*:
Protozoo coccidia, agente de diarrea principalmente
en paciente inmunodeprimidos; tinción de Kinyoun.
Se observa dos oocistos de color rojo.



Figura 13.-*Cyclospora cayetanensis*:
Oocisto en una preparación en fresco,
sin colorear.

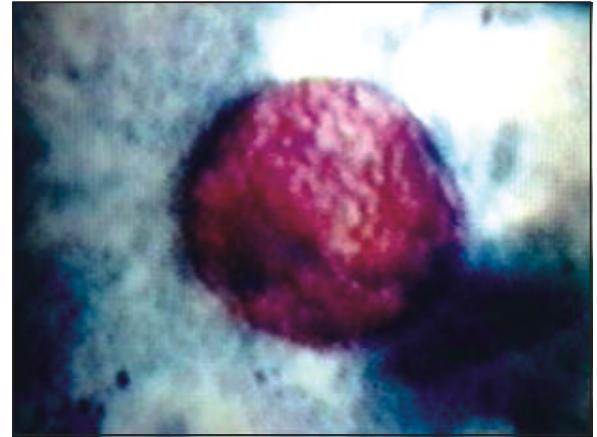


Figura 14.-*Cyclospora cayetanensis*:
Oocisto en una preparación con tinción de
Kinyoun. Se observa el oocisto de color rojo.



Figura 15.-*Blastocystis hominis*:
Forma vacuolada o de cuerpo central,
en preparación en fresco, sin colorear.

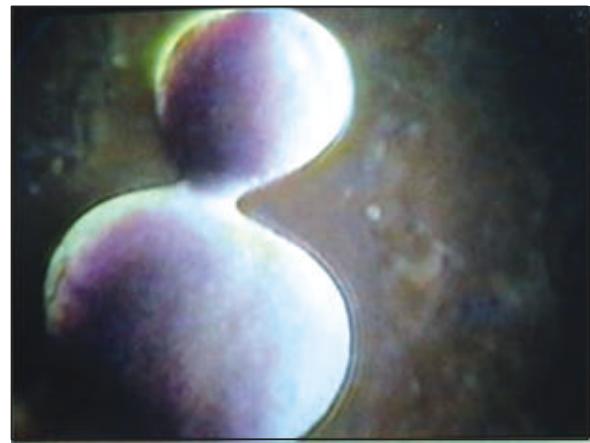


Figura 16.-*Blastocystis hominis*:
En forma de división gemante; en preparación
en fresco, sin colorear. Se le visualiza
en imagen tridimensional.



Figura 17.-*Acanthamoeba sp.:*
Oocisto en una preparación
en montaje húmedo.

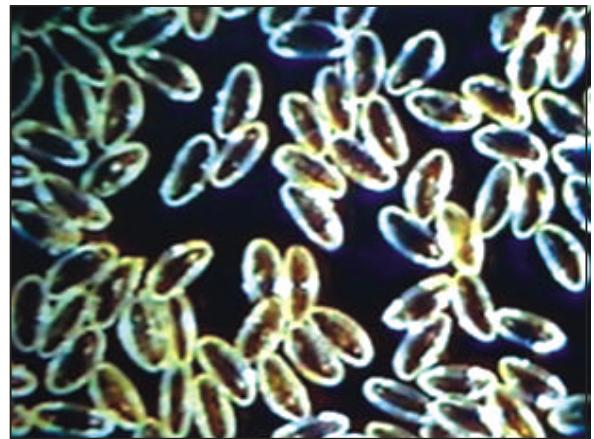


Figura 18.-*Enterobius vermicularis:*
Numerosos huevos en
fondo oscuro.



Figura 19.-*Enterobius vermicularis:*
Imagen tridimensional de
un huevo embrionado.

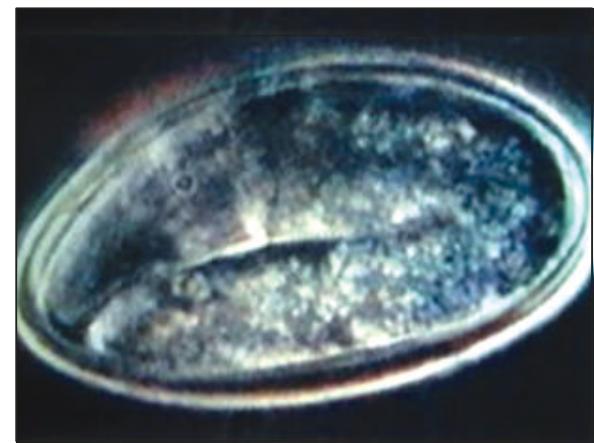


Figura 20.-*Enterobius vermicularis:*
Imagen tridimensional de
un huevo larvado.



Figura 21.-*Trichuris trichiura*:
Parásito adulto hembra en la parte superior y
Enterobius vermicularis en la parte inferior.

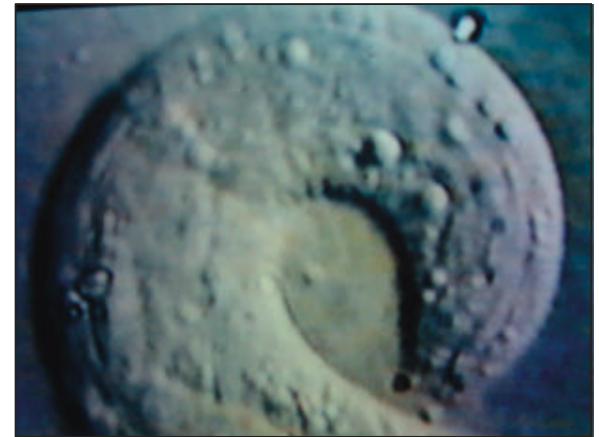


Figura 22.-*Strongyloides stercoralis*:
Porcióncefálica de larva rhabditoide, en imagen
tridimensional semejante a la que se obtiene con
microscopio de barrido (scanning).



Figura 23.-*Strongyloides stercoralis*:
Huevo, preparación en montaje húmedo.

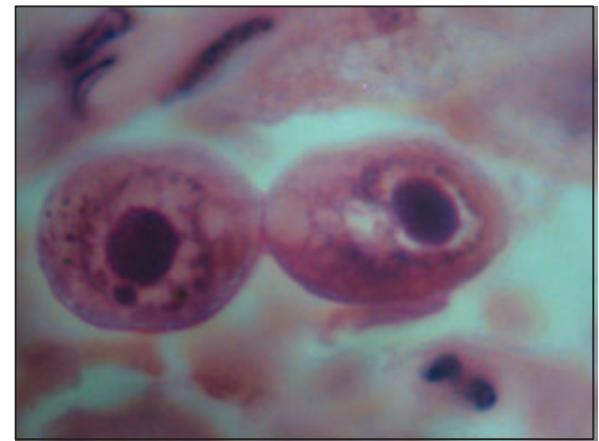


Figura 24.-*Citomegalovirus*:
En un niño fallecido con SIDA e infección por
citomegalovirus. Corte histopatológico de pulmón;
tinción de H.E. Se visualiza dos neumocitos con su
núcleo y cuerpo de inclusión nuclear basófilo.