

Universidad del Sureste.

Campus Comitán de Domínguez, Chiapas.

Licenciatura en Medicina Humana.

Tema: tabla de tinciones

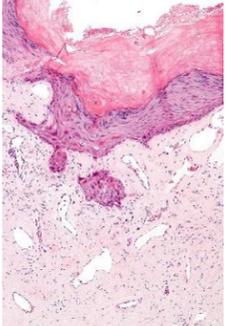
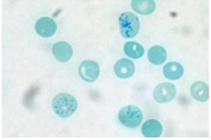
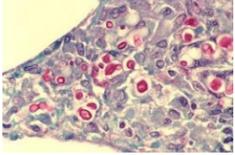
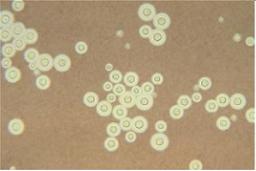
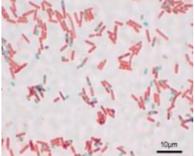
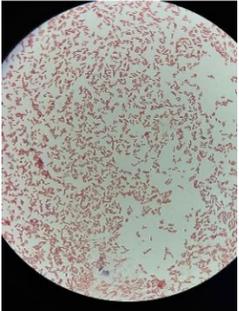
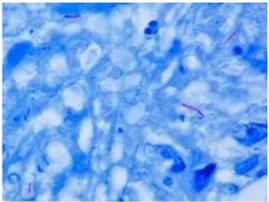
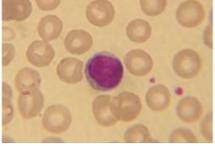
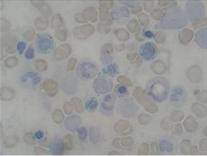
Nombre del alumno: Iris Rubí Vázquez Ramírez.

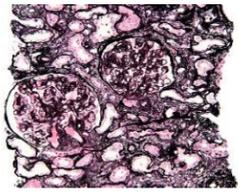
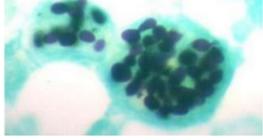
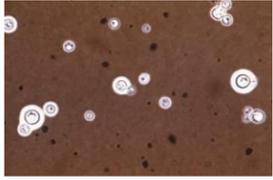
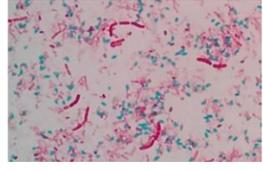
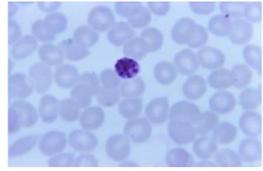
Materia: biología molecular.

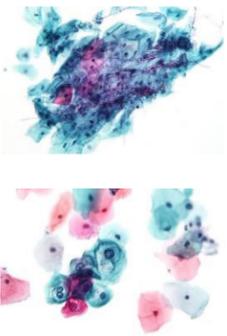
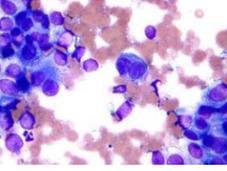
Grado: octavo semestre **grupo:** "B"

Nombre del docente: Dra. Adriana Bermúdez Avendaño.

TABLA DE TINCIONES

Tinción	Características	Uso	Ejemplo
Tinción hematoxilinaeosina	<ul style="list-style-type: none"> Los nucleos aparecen en azul (hematoxilina) Los ácidos nucleicos asociados a proteína en violeta Fibra muscular en rojo Tejido conectivo en rosa 	Tinción histológica general	
Tinción con azul brillante de cresilo	Tiñe de azul oscuro restos de ácidos nucleicos, y los proteoglicanos ácidos en varios tonos de violeta	<ul style="list-style-type: none"> Diagnostico de anemias regenerativas Demostración de estructuras metacromáticas 	
Tinción con mucicarmina	Tiñe las paredes celulares de polisacáridos de un intenso color rojo	Sirve para diferenciar bacterias con pared de polisacáridos de otras que no (por ejemplo, los cryptococcus son mucicarmina +)	
Tinción negativa	Tiñe el exterior, pero no el interior de la célula y estructuras	Es muy utilizada en microscopia electrónica. En microscopia óptica, para identificar microorganismos encapsulados	
Tinción de Schaeffer-Fulton	Tiñe endosporas de verde y bacterias en rojo	Sirve para diferenciar endosporas y bacterias	
Tinción de Gram	El colorante catiónico penetra la bacteria siendo fijado por el Lugol en la pared bacteriana. La mezcla de alcohol-cetona que se agrega, sirve para la decoloración, los organismos positivos no se decoloran, mientras que los negativos si lo hacen.	Se utiliza para poder referirse a las a la morfología celular bacteriana como para poder realizar una primera aproximación a la diferenciación bacteriana entre grampositivas que se ven de color morado y gramnegativas que se observan de color rosado y rojo	
Tinción de Ziehl-Neelsen	Tinción diferencial rápida, usada para la identificación de bacterias ácido-alcohol resistentes (BAAR), como M. tuberculosis o el filo Apicomplexa.	Las paredes celulares de ciertas bacterias contienen ácidos grasos que les confieren la propiedad de resistir la decoloración con alcohol-ácido, después de la tinción con colorantes básicos. La coloración clásica de Ziehl-Nielsen requiere calentamiento para que el colorante atraviese la pared bacteriana que contiene ceras. Al suspender el calentamiento y enfriar con agua, provoca una nueva solidificación de los ácidos grasos de modo que el colorante ya no puede salir de las bacterias.	
Tinción de Wright	Tinción tipo Romanowsky, la cual consiste en azul de metileno y sus productos de oxidación, así como eosina y o eosina B. da una coloración purpura a los núcleos de los leucocitos y a los gránulos neutrofílicos y da color rosado a los eritrocitos.	Es utilizada en histología para facilitar la diferenciación de los tipos de células de la sangre.	
Tinción de Peris	Tiñe el deposito de hemosiderina y hierro ferrico de color azul celeste	Diagnostico de hemopoyesis ineficaz y hemocromatosis	

Tinción de Jones	Es una tinción de ácido periódico de Schiff y plata metenamina. Muestra las proyecciones membranoides prominentes (<i>spikes</i>) de la membrana basal glomerular causadas por depósitos subepiteliales que se observan en la nefropatía membranosa.	Tiñe la membrana basal y se usa para la investigación de enfermedades renales	
Tinción de Grocott	La reacción tintorial está basada en que en presencia de Ácido Peryódico, los polisacáridos de la pared celular de los hongos son oxidados a aldehídos que a su vez reducen el complejo Nitrato-Plata Metenamina produciendo una coloración café a negra debido al depósito de plata reducida, en los lugares de localización de los aldehídos. Con esta técnica los hongos se tiñen de color negro; la mucina adquiere un color gris oscuro; las partes internas del micelio rosa oro; el fondo aparece de color verde claro.	Se usa para la identificación de hongos y bacterias, mayormente en muestras de pacientes con infecciones respiratorias y neumonías. Ej: infección por <i>Pneumocystis jirovecii</i> en pacientes inmunocomprometidos o con HIV.	
Tinción con tinta china	Se tiñe el fondo del campo, en lugar del microorganismo en sí mismo, lo que hace que las cápsulas que rodean a los patógenos se vean como un halo. En el líquido cefalorraquídeo, la prueba no es tan sensible como la detección de antígenos del criptococo. La especificidad también es limitada; los leucocitos pueden parecer encapsulados.	Se usa principalmente para detectar <i>Cryptococcus neoformans</i> y otros hongos encapsulados en una suspensión de células.	
Tinción de azul algodón de lactofenol	<ul style="list-style-type: none"> El fenol destruye la flora acompañante (algunas veces en los cultivos, juntos a los hongos pueden crecer colonias de bacterias) El ácido láctico conserva las estructuras fúngicas al crear, por decirlo de algún modo, una película que las protege provocado por un cambio de gradiente osmótico entre el interior y el exterior de dicha estructura. El azul de algodón tiene la capacidad de adherirse a las hifas y conidios de los hongos microscópicos 	Es de gran importancia en micología para la observación de las diferentes especies de hongos.	
Tinción de Leifson	<ul style="list-style-type: none"> Con el asa de cultivo se cogen varias cargas y se extienden por el portaobjetos. No se añade agua destilada. El proceso de fijación se realiza sin llama durante 5 minutos. No se usa el mechero ya que demasiado calor puede destruir los flagelos. Se añaden unas gotas del colorante de Leifson y se espera 15 minutos. Ahora se lava el portaobjetos con agua destilada y se seca 	Usada para la observación de flagelos bacterianos	
Tinción de Wirtz-Conklin	La muestra debe ser obtenida de un cultivo en fase estacionaria. <ul style="list-style-type: none"> Verde malaquita: tiñe las endosporas verdes Safranina: es opcional, y sirve para colorear el resto de las células con un color 	Se usa para observar bien las endosporas bacterianas como <i>Bacillus anthracis</i> y <i>Clostridium perfringens</i> , entre otros.	
Tinción de Gimsa	Esta tinción es más usada en citología, ya que puede discriminar entre zonas con altos contenidos de ADN, por lo que puede diferenciar diversos orgánulos de la célula; es una tinción diferencial. Da un color azul oscuro o violáceo al microorganismo objetivo.	Detecta bacterias como <i>Rickettsia</i> y <i>Chlamydia</i> , a protistas como <i>Plasmodium</i> y <i>Pneumocystis</i> , y ciertos hongos como <i>Histoplasma</i> .	

<p>Tinción de Papanicolau</p>	<p>Permite ver la cromatina con mucha claridad.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Los núcleos aparecen de color entre azul y negro • Células de alto contenido de queratina en amarillo • Glucógeno en amarillo • Células superficiales de naranja a rosado • Células intermedias y parabasales entre turquesa y azul • Las células metaplasicas muestran coloraciones mezcladas 	<p>Se utiliza para diferenciar células en muestra de secreciones biológicas y en raspados y biopsias. Permite distinguir con relativa facilidad células con transformaciones neoplásicas, levaduras y bacterias.</p>	
<p>Tinción de fiel</p>	<p>Es una versión de la tinción de Romanowsky, utilizada para el procesamiento rápido de los especímenes.</p>	<p>Método histológico para la tinción de frotis de sangre. Se utiliza para la tinción de películas gruesas de sangre gruesa para la observación de parásitos de la malaria</p>	
<p>Tinción de Wrthin-Starry</p>	<p>con la tinción de Warthin-Starry, aparecen como pequeños microorganismos curvos de color negro, solos o en grupos. Por lo general, se encuentran en áreas de necrosis y en los vasos sanguíneos.</p>	<p>Esta tinción de plata se utiliza para visualizar bacterias tales como Espiroquetas, Helicobacter Pylori, microsporidia y Bartonella Henselae.</p>	