



Nombre del alumno:

Yessica Guzmán Sántiz

Nombre del profesor:

Dra. Adriana Bermúdez Avendaño

Nombre del trabajo:

TINCIONES

Materia:

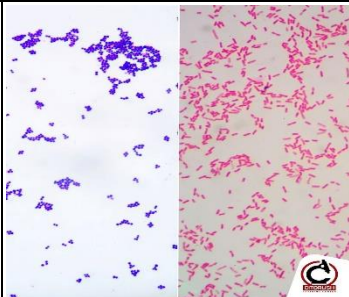
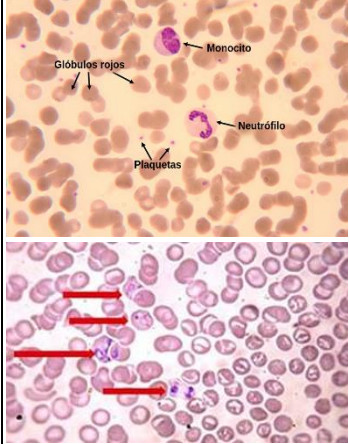
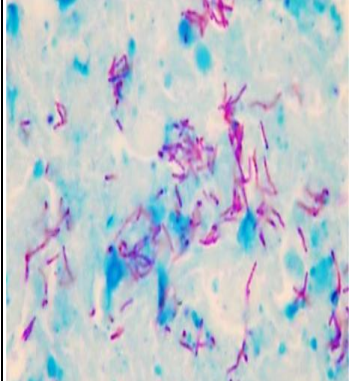
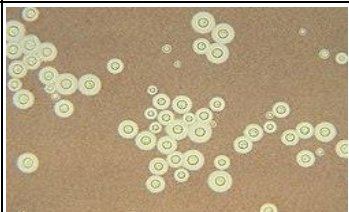

Biología Molecular

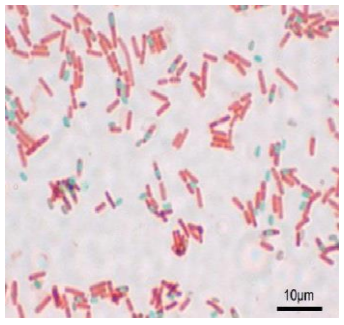


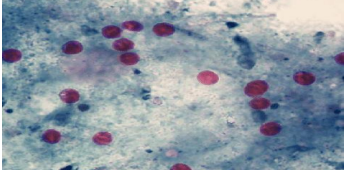
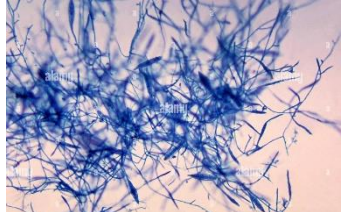
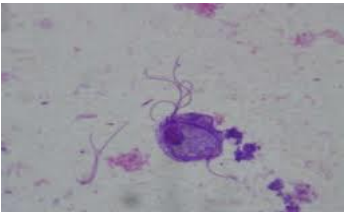
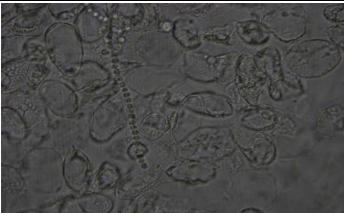
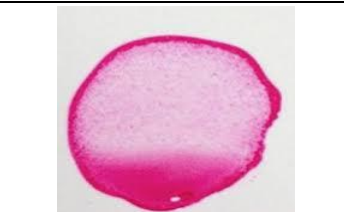
Grado:

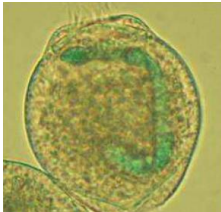
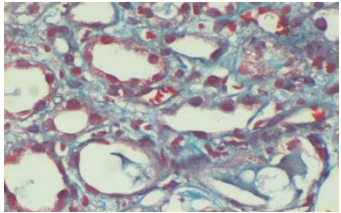
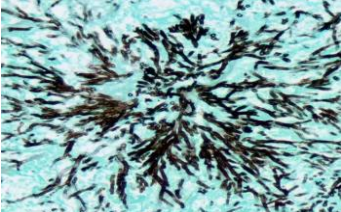
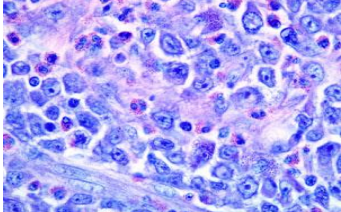
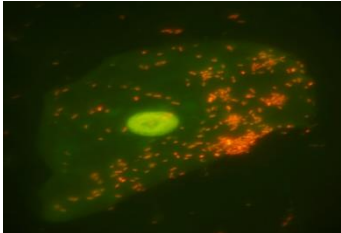
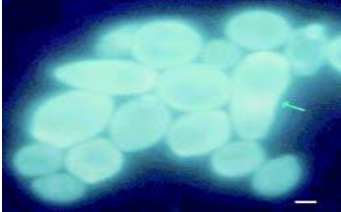
8°A

TINCIONES

Diagnóstico de enfermedades infecciosas

Tinción	Características	Colorante	Utilidad	Muestra
Tinción de Gram	<p>Tiñe bacterias si tienen pared celular (peptidoglicano)</p> <p>Gram + (+ pg) Gram - (- pg)</p>	<ol style="list-style-type: none"> 1. Cristal violeta + yodo Lugol (tiñe gram +) 2. Safranina (tiñe las que no retuvieron CV: gram -) 	<ul style="list-style-type: none"> • Diferenciar bacterias gram -, gram + • Sthapylococcus • Streptococcus • Pseudomona • E. Coli 	
Tinción de Wright-Giemsa	<p>Permite diferenciar parásitos dentro de una célula sanguínea</p> <p>Tiñe por afinidad a ácidos o bases/alcalinos</p>	<ol style="list-style-type: none"> 1. Eosina 2. Azul de metileno <p>Tiñe rosa a citoplasma</p> <p>Rojo intenso a GR</p> <p>Morado a núcleos/gránulos</p> <p>Azul a A. Nucleicos</p>	<ul style="list-style-type: none"> • Diferenciar células sanguíneas • Frotis sanguíneo • Parasitología: Plasmodium Spp • Leishmania Spp. • Trypanozoma Cruzy • Micología: Histoplasma Capsulatum 	
Tinción Ziehl Neelsen (Ácido Alcohol Resistente)	<p>Tiñe por resistencia a decoloración ácido-alcohol</p> <p>Calentar y enfriar muestra</p>	<ol style="list-style-type: none"> 1. Carbol-fucsina (se calienta muestra para permitir paso de colorante) Tiñe de rojo-fucsia 2. Azul de metileno (para contratinción) 	<ul style="list-style-type: none"> • Rutinario para TB (Mycobacterium) • Rhodococcus 	
Tinción negativa	<p>Puede dar falsos + si hay + m.o.</p> <p>Pte bajo tx no se visualiza</p>	<ol style="list-style-type: none"> 1. Tinta china <p>Tiñe el fondo oscuro</p> <p>Cápsula de hongo no se tiñe</p>	<ul style="list-style-type: none"> • Meningitis en VIH: Criptococcus neoformans en LCR 	
Tinción de rojo Congo	<p>Similar a la tinta china</p>	<ol style="list-style-type: none"> 1. Rojo Congo 2. Mordente de cápsula <p>Halo transparente con borde rojo de la bacteria</p>	<ul style="list-style-type: none"> • Klebsiella pneumoniae 	

Tinción	Características	Colorante	Utilidad	Muestra
Tinción de Schaeffer Fulton	1ro penetra espora y tiñe todas las células. Decolora y quedan células sin color. Posterior se tiñen con otro colorante.	1. Verde de malaquita 2. Safranina Esporas se tiñen verde Células/bacilos se tiñen rosas	<ul style="list-style-type: none"> • Visualización de esporas • Bacillus cereus • Bacillus Anthracis 	
Tinción de Albert	Observación de gránulos metacromáticos	1. Colorante de Albert (contiene verde malaquita) Gránulos tiñen azul Resto de célula verde	<ul style="list-style-type: none"> • Corynebacterium Xerosis • Diphtheriae • Espirilos 	
Tinción de Loeffler		1. Azul de metileno Gránulos de azul Resto de célula azul claro		
Tinción de Kinyoun	Determina si un agente tiene pared celular de ácido micólico	1. Carbol fucsina 2. Azul de metileno o verde malaquita +: tiñen de color rojas	<ul style="list-style-type: none"> • Coccidios • Actinomicetos • Nocardia spp 	
Tinción de algodón lactofenol	Es una tinción simple Inactiva enzimas líticas	1. Azul de algodón Contiene ácido láctico + fenol Hongos se tiñen azul	Micología: dermatofitos <ul style="list-style-type: none"> • Trichophyton • Microsporum • Epidermophyton 	
Tinción de Noland	Identifica flagelo del microorganismo	1. Cristal violeta Flagelos se tiñen de azul	Identificación de protozoos	
Tinción de KOH al 10%	Se busca disolver el material proteínico del hongo	1. Azul de algodón lactofenol 2. Hidróxido de K	<ul style="list-style-type: none"> • Micología • Enfermedades vulvovaginales 	
Tinción rosa de bengala	Técnica de aglutinación para detectar Ac	1. Rosa de Bengala	<ul style="list-style-type: none"> • Amebas testáceas • Células muertas y desvitalizadas • Brucella • Oftalmología 	

<p>Tinción verde de metilo</p>	<p>Tinción diferencial</p>	<p>1. Verde de metilo Estructura nuclear interna se tiñe verde</p>	<p>Diferencia núcleos de los protozoos</p>	
<p>Tinción tricrómica o de Gomori</p>	<p>Es tricrómica porque tiñe en 3 colores</p>	<p>Tiñe de negro los núcleo; citoplasma y fibras de rojo; colágeno o moco de verde o azul</p>	<p>Identifica fibras musculares, colágeno y núcleos</p>	
<p>Tinción de Grocott</p>	<p>Reduce los aldehídos</p>	<p>Solución ácido periódica tiñe de negro al m.o.</p>	<p>Infección respiratoria o neumonías micóticas:</p>	
<p>Tinción de azul de toluidina</p>	<p>Colorante tiñe estructuras basófilas Depende del pH</p>	<p>Quistes se tiñen de rojo-azul</p>	<ul style="list-style-type: none"> • P. Jirovecii • Histoplasma 	
<p>Tinción de naranja de acridina</p>	<p>Tinción fluorescente Depende de pH</p>	<p>pH neutro de bacterias, hongos y material celular se tiñen rojizo-naranja pH ácido material celular se tiñe verdoso-amarillo</p>	<p>Diferenciación de ácidos nucleicos</p>	
<p>Tinción de blanco de calcoflúor</p>	<p>Tinción fluorescente Afinidad a la quitina</p>	<p>KOH + blanco de calcoflúor Tiñe verde brillante oh blanco azulado</p>	<p>Micología: Candidiasis Esporotricosis Aspergilosis Pneumocystis Jirovecii</p>	
<p>Tinción de auramina-rodamina</p>	<p>Tinción se une a ácido micólico</p>	<p>Bacteria se tiñe amarillo-anaranjado sobre fondo oscuro</p>	<p>Identificación de bacterias ácidos resistentes (TB)</p>	