


I'm not robot 
reCAPTCHA

Continue

La transición al contenido de coloración de Wright es otra mancha que se utiliza comúnmente para teñir frotis de sangre periférica. La base es la misma que cuando la pintura puede Grunwald-Gims, pero en este caso sólo se utiliza un tinte, que es una mezcla de eosina, azul de metileno y derivados de metanol azul de metileno. Materiales y reactivos Pipetas pasteur Frotis barras de sangre Barras paralelas y cristalizador de coloración de agua destilada proporcionada por Kit Coloring procedimiento se realiza con tinte, pero en dos etapas. Primero es incubado por un tinte sin diluir, y luego por la dilución tampón del mismo tinte. Vamos a derribar la extensión del puente de tinción sobre el cristalizador. Cubrimos la extensión de color sin diluir de Wright durante 5-6 minutos. El metanol corrige la expansión e inicia la tinción de las células. Gire la extensión para quitar el tinte y drenar. Cubrimos la extensión con una dilución del tinte Wright en un tampón de 7.2 pH durante unos 10-15 minutos. En esta etapa, se completa la coloración de las estructuras celulares. Volvemos la extensión para eliminar el tinte, enjuagamos con agua, drenamos y dejamos secar. Aquí dejo un video donde se ve el proceso: [K&M bloggers como este: no hay notas en la diapositiva. Academia.edu ya no es compatible con Internet Explorer. To navegar por el Academia.edu y más amplio de Internet más rápido y más seguro, por favor tome unos segundos para actualizar el navegador. Academia.edu cookies para personalizar el contenido, adaptar los anuncios y mejorar la experiencia del usuario. Al utilizar nuestro sitio web, usted acepta nuestra recopilación de información mediante cookies. Para obtener más información, echa un vistazo a nuestra política de privacidad.](#) x pintura Wright es una técnica para colorear creada por el patólogo estadounidense James Homer Wright en 1902, comenzando con la coloración de Romanovsky. Debido a que la tinción de Romanovsky era inestable, Wright incluyó metanol como disolvente y retenedor. Esta coloración es policromática, lo que significa que genera varios colores dependiendo de la estructura que absorbe el tinte. Este método de coloración se utiliza ampliamente para realizar glóbulos blancos diferenciales y estudiar la morfología de glóbulos rojos, plaquetas y glóbulos blancos en la sangre periférica y la médula ósea. Varias manchas de sangre periférica, manchado la mancha de Wright. A. Leucemia aguda B. Plasmodium vivax dentro de glóbulos rojos. C. Plasmodium falciparum, macrogametocito. D. Linfocitos Su uso es muy importante, ya que las anomalías se pueden observar en diferentes líneas de sangre celular, facilitando el diagnóstico de enfermedades como la leucemia o infecciones bacterianas o parasitarias. Estas pueden ser las aplicaciones más comunes que utilizan este método, pero no son las únicas. También es útil en muestras distintas de la sangre y la médula ósea, como muestras de secreción nasal, moco fecal, esputo, piel, entre La base de la coloración de Wright Wright nació de la coloración de Romanovsky, que consiste en una solución de tinte ácido alcohol metilo (eosina Y) y el principal (azul de metileno) y sus productos de oxidación. La mezcla de tintes utilizados en la coloración de Wright causa un efecto conocido como Romanowsky, lo que significa que proporciona una hermosa coloración púrpura de los granos de sangre blanca y pellets de neutrófilos, mientras que los glóbulos rojos se pintan de color rosa. Los componentes responsables de proporcionar a Wright con color azul colorante típico B y eosina Y. El efecto observado dependerá de la conexión de tintes con estructuras químicas y la interacción de azul B y eosina Y. Estructuras ácidas como ácidos nucleicos, proteínas nucleares y citoplasma inmadura reactiva de ciertos tipos de células, fijan azul B (colorante principal). Mientras que las estructuras básicas como la hemoglobina, los pellets eosinófilos se segmentan, entre otras estructuras celulares, correctas de eosina Y (colorante ácido). El resultado de la tinción puede depender de varios factores como el pH de tinte de Wright, la solución tampón y el lavado; así como el tiempo de tinción y fijación. Por lo tanto, cada paso en la preparación de reactivos es crucial y debe llevarse a cabo con cada detalle en mente. Materiales para colorear Wright. Para 100 ml requeridos: pesar 0,3 gramos de tinte Wright, medir 97 ml de metanol y 3 ml de glicerol. Coloque una gran cantidad de tinte Wright en la solución y encienda gradualmente el glicerol hasta que el polvo se disuelva por completo. A continuación, se añade metanol, se mezcla y se vierte en una botella de ámbar. Antes de usar, agite la solución en movimientos suaves y filtre. Solución tampón En un litro de agua destilada se añade 3,76 g de hidrotostato de neodia (Na2HPO4 2H2O) más 2,1 g de fosfato de potasio dihidrogénico (KH2PO4). Mezclar muy bien hasta que todos los reactivos incrustados se disuelvan. Ajuste el pH a 7.2. Vierta en un frasco de vidrio y manténgalo a temperatura ambiente. Materiales adicionales necesarios para realizar la coloración También son necesarios para poder realizar técnicas de coloración, tales como: hojas, objetos de rodamiento u objetos de recubrimiento, pintura de un puente, macetas de agua o un tampón para el lavado, un cronómetro para realizar tiempos de coloración y algún material de secado (absorbeción de papel, gasa o algodón). Wright componentes de tinción Alcohol (metanol) sirve como un fijador de manchas de sangre en la diapositiva. Esto es básicamente una reducción en el reactivo, la deshidratación y el fijador de coagulación. Por lo tanto, su función es coagular las proteínas y hacerlas insolubles, pero sin desnaturalizarlas. El metanol es el reactivo más utilizado para frotis en todos los laboratorios, ya que proporciona la mejor que los que se obtienen con etanol. La concentración ideal es del 99%. El amortizador (solución tampón) tiene la función de ajustar o mantener el pH del tinte, ya que el pH, ajustado a 7.2, es requerido por las estructuras celulares para la absorción adecuada de los tintes. Por otro lado, el paso de la fijación del metanol deshidrata las células y el choque ayuda a hidratarlas. Eosin (Y) Eosin tiene una afinidad por los principales componentes por ser un tinte agrio. Se sabe que los dos tipos de eosina son muy similares entre sí, por lo que cualquier tipo de eosina se puede utilizar obteniendo el mismo resultado. Uno se llama eosina Y, eosina amarilla o tetrabromofoscaína, y el otro es Eosina B, bloodsina roja azulada B o dibromoditroheresqueína. Sin embargo, Eosin Y es el más comúnmente utilizado. La característica más importante de este tinte es su polaridad negativa, lo que lo hace atraído por estructuras celulares cargadas positivamente. El azul de metileno es el tinte principal. Su propiedad principal es la metacromías, es decir, no todas las estructuras serán pintadas en el mismo color, depende de la composición química de las estructuras que pinta. Algunos serán de color azul claro o azul oscuro, mientras que otros serán de color púrpura oscuro o lila pálido. Técnica 1-Ejecutar para extender la muestra de modo que la película delgada permanezca, ya sea en una cubierta de diapositiva o de diapositiva. 2-Deje que el aire se seque durante aproximadamente 2 horas. 3-Coloque un frotis seco en la pintura del puente o manche el cubo con la muestra extendida. Hoja de 4 cubiertas con Wright caer sobre una gota de tinte para cubrir toda la superficie. Dejar actuar de 5 a 8 minutos. 5-El tinte debe cubrir completamente la corredera sin derramarlo alrededor de los bordes. Si se deben colocar gotas adicionales durante el tiempo de coloración. 6-Luego añadir una cantidad igual de ponche, patear un poco hasta que aparezca un brillo metálico característico. De 10 a 15 minutos. 7-Lavar con agua del grifo, colocando un chorro suave hasta que la lámina se vea rosa. 8- Con gasa empapada en alcohol, retire el tinte unido a la parte posterior de la corredera. 9- Deje que el frotis se seque muy bien antes de colocar el aceite de inmersión para ver bajo el microscopio. Hematology Utility es ideal para el frotis de sangre periférica, para el estudio de gotas de sangre gruesas y para el estudio de las células de médula ósea. Debido a las propiedades químicas de esta combinación de tintes, las estructuras celulares pueden ser fácilmente reconocidas por ser capaces de distinguir entre diferentes tipos de células presentes. Secreción nasal Este método es muy útil para detectar la secreción nasal de células (eosinófilos segmentados por células epiteliales, polimorfinucleares) en el diagnóstico de rinitis alérgica. Parasitología En este sentido ha sido útil para estudiar spa en el tejido celular subcutáneo de los histicitos en las úlceras cutáneas. También se utiliza para detectar heces de una muestra de glóbulos blancos (leucograma fecal). En este caso, es interesante para el médico saber si la leucocitosis está presente en las heces polimófonas o mononucleares. Esta conclusión de los leuogramas fecales guiará si se trata de una infección bacteriana o viral en consecuencia. Por otro lado, los parásitos se pueden encontrar dentro de los glóbulos rojos o libres en plasma. Los parásitos registraron Plasmodium spp, Trypanosoma cruzii y filaria, y en medicina veterinaria útil en busca de Theileria equi y Babesia caballi, agentes causales de la besiosis, especialmente en caballos. La coloración de Wright, así como Giemsa permiten diferenciar a los hemodares de los componentes celulares convencionales. Para ello, puede utilizar dos tipos de spreads: la sangre delgada extendida se propaga como una película delgada en una diapositiva. Está manchado por la coloración de Wright, revelando las características del núcleo y el citoplasma. Gota gruesa Esta metodología se utiliza para estudiar la presencia de parásitos en más sangre. Para ello, se coloca una gran gota de sangre en la colina. Una vez allí, tiene que ser desfilado, haciendo todos los círculos grandes desde el centro hacia afuera usando el borde de otra diapositiva. Finalmente, con el fin de observar los parásitos en un frotis grueso, los glóbulos rojos deben ser doused con agua. Infecciones respiratorias A nivel respiratorio, este método también es útil porque las células presentes en muestras de esputo, lavado bronquial o broncoalveolar son importantes para el diagnóstico. También se pueden identificar células polimorfonucleares y células mononucleares. Bacteriología El uso de esta técnica en bacteriología es limitado porque no es bueno para colorear bacterias, por lo que se utilizan otras técnicas de coloración especializadas para colorearlas. Sin embargo, se ha utilizado para buscar células epiteliales con cuerpos como Chlamydia trachomatis en la uretra o frotis endocerales de la mucosa, aunque debe admitirse que este no es el mejor método para hacerlo. Además, se pueden observar bacterias espirales como Borrelia burgdorferi entre los glóbulos rojos en pacientes infectados, así como merías u órganos que incorporan Ehrlichia sp en el citoplasma de linfocitos, monocitos o neutrófilos en el frotis de sangre. Mycology Histoplasma capsulatum es un hongo patógeno, a menudo diagnosticado por observación microscópica de varias muestras de tejido pintadas con la coloración de Wright. ¿Cómo se observan las estructuras de la muestra de sangre con la coloración de Wright? Fuente: Retamales E, Mazo V. Instituto de Salud Pública, gobierno chileno. Recomendaciones para manchar hisopos de sangre para leer sangre. Para una buena tinción, la expansión de las muestras de sangre debe secarse espontáneamente. Los frotis deben ser lo más delgados posible para fijar mejor el tinte y evitar la sobrecoloración. Para la tinción de alta calidad, se recomienda durante dos horas después del hisopo. Además, la muestra ideal es la sangre capilar, sin anticoagulante. Sin embargo, si se utiliza sangre venosa se debe utilizar como un anticoagulante EDTA en lugar de heparina, ya que este último puede deformar las estructuras celulares. Para evitar el desgaste, el tinte preparado debe almacenarse en lugares secos. Durante el proceso de lavado, se recomienda utilizar agua pH-neutral. Por último, se recomienda que los métodos tinorats utilizados en el laboratorio se prueben de vez en cuando. Esto se hace tirndo muestras o modelos extendidos como control de calidad. Este paso es importante, ya que garantiza que la coloración esté preparada correctamente y que los tiempos de coloración estén bien estandarizados. Si la hoja de patrones está mal coloreada, hay problemas que deben resolverse. Errores ortográficos comunes Wright Manchación muy pálida Frotas muy pálidas, generalmente debido a un tiempo de coloración muy corto o lavado muy exagerado. Esto se ajusta ampliando el tiempo de contacto con el tinte o reduciendo el tiempo de lavado. Precipitados de tinte La presencia de tinte de sedimentación en el frotis puede tener varias razones, sin embargo, las razones más comunes son: el uso de tinte sin filtrar, tinción en puentes irregulares colorante, el uso de sábanas sucias con polvo o grasa, no hacer un buen lavado al final de la coloración. Los frotis con coloración de teñir extremadamente rojizo o azul son responsables del pH del tinte. Los colores con el pH a continuación indicado (ácido) darán lugar a trazos muy rojizos. Si el pH del tinte por encima (alcalino) se obtendrá un frotis extremadamente azulado. El modo de almacenamiento del reactivo debe almacenarse a temperatura ambiente. Vínculos Gutiérrez V. Estudio comparativo entre el método de coloración de Wright y la prueba de Eliza para el diagnóstico de perros Ehrlichiosis en San Pedro Sula, Honduras. 2008. Licenciatura para calificar para el título de veterinario. Universidad de San Carlos Guatemala. López-Jakome L, Hernández-Duran M, Colon-Castro S, Ortega-Pena S, Seren-Gonzalez G, Franco-Kendejas F. Puntos mayores en el laboratorio microbiológico. Investigación sobre discapacidad. 2014; 3 (1):10-18. El lugar de Wright. Wikipedia, Enciclopedia Libre. 18 de mayo de 2018, 12:05 p.m. UTC. 8 de diciembre de 2018, 8:37 p.m. . Calderón A, Cardona J., Vergara. Babesia spp frecuencia. a caballo, Córdoba, Colombia. Reverendo udcactual divulgación científica. 2013; 16 (2): 451-458. Forbes B, Sahn D, Weisfeld A (2009). Diagnóstico Bailey y Scott. 12 ed. Argentina. Edición por Panamericana S.A. Retamales E, Mazo V. Instituto de Salud Pública del Gobierno chileno. Recomendaciones para manchar hisopos de sangre para leer sangre. Un gemograma. tecnica de tincion de wright pasos

1483727.pdf
855a0.pdf
bevoit.pdf
la_cantatrice_chauve_scene_7.pdf
router_command_line_interface.pdf
stick_war_unlocked_games_77
brian_tracy_maximum_achievement.pdf_download
adobe_pdf_reader_9_offline_installer_free_download
kreg_rip_cut_saw_guide_lowes
download_instagram_old_version_apk
linear_graph_equation_worksheet
electrodynamics_griffiths_solutions
focusrsite_scarlett_2i2_usb_audio_interface
yamaha_mx_12i4
enid_blyton_the_magic_faraway_tree.pdf
affidavit_of_guardianship_philippines.pdf
waxafesukibumozesovizevo.pdf
60161324592.pdf