



# MONOCLONAL Anti-Kell

## Tube, Slide, Diamed-ID and Microplate Tests Blood Grouping

### Qualitative test for determination of the K antigen on human red blood cells.

#### IVD

Store at 2-8°C

#### PRINCIPLE OF THE METHOD

The reagent will cause direct agglutination (clumping) of test red cells that carry the K antigen. No agglutination generally indicates the absence of the K antigen (see **Limitations**).

#### CLINICAL SIGNIFICANCE

The K antigen was reported in 1946. The antigen is fully developed at birth and can be strongly immunogenic. Anti-K has been implicated in Haemolytic Transfusion Reactions and Haemolytic Disease of the Newborn.

Anti-K	Anti-k	Phenotype	Caucasians %	Afro-Americans %
+	0	K+k-	0.2	Rare
+	+	K+k+	8.8	2.0
0	+	K-k+	91.0	98.0
0	0	K <sub>o</sub>	Exceedingly Rare	

#### REAGENTS

Spinreact Monoclonal Anti-K blood grouping reagent is a low protein reagent containing the monoclonal IgM antibody, Clone MS-56, diluted in a phosphate buffer containing sodium chloride (0.9 g%), bovine albumin (6 g%) and macromolecular potentiators. Each reagent is supplied at optimal dilution for use with all recommended techniques stated below without need for further dilution or addition. For lot reference number and expiry date see **Vial Label**.

#### PRECAUTIONS

- The reagents are intended for *in vitro* diagnostic use only.
- If a reagent vial is cracked or leaking, discard the contents immediately.
- Do not use the reagents past the expiration date (see **Vial Label**).
- Do not use the reagents if a precipitate is present.
- Protective clothing should be worn when handling the reagents, such as disposable gloves and a laboratory coat.
- The reagents have been filtered through a 0.2 µm capsule to reduce the bio-burden. Once a vial has been opened the contents should remain viable up until the expiry date as long as there is no marked turbidity, which can indicate reagent deterioration or contamination.
- The reagents contain < 0.1% sodium azide. Sodium azide may be toxic if ingested and may react with lead and copper plumbing to form explosive metal azides. On disposal flush away with large volumes of water.
- Materials used to produce the products were tested at source and found to be negative for HIV 1+2 and HCV antibodies and HBsAg using approved microbiological tests.
- No known tests can guarantee that products derived from human or animal sources are free from infectious agents. Care must be taken in the use and disposal of each vial and its contents.
- For information on disposal of the reagent and decontamination of a spillage site see **Material Safety Data Sheets**, available on request.

#### NOTES

- It is recommended a positive control (ideally heterozygous) and a negative control be tested in parallel with each batch of tests. Tests must be considered invalid if controls do not show expected results.
- When typing red cells from a patient it is important that a reagent negative control is included since the macromolecular potentiators in the reagent may cause false positive reactions with IgG coated cells.
- Weak K antigens may be poorly detected by the gel card, microtitre plate and slide technique. It is recommended that weak K antigens are tested using the tube test technique.
- In the **Recommended Techniques** one volume is approximately 40µl when using the vial dropper provided.
- The use of reagents and interpretation of results must be carried out by properly trained and qualified personnel in accordance with requirements of the country where the reagents are in use.
- The user must determine suitability of the reagents for use in other techniques.

#### STORAGE

Do not freeze. Reagent vials should be stored at 2 - 8°C on receipt. Prolonged storage at temperatures outside this range may result in accelerated loss of reagent reactivity.

#### MATERIAL REQUIRED

- Glass test tubes (10 x 75 mm or 12 x 75 mm).
- Test tube centrifuge.
- Volumetric pipettes.
- Glass microscope slides.
- Applicator sticks.
- Phosphate Buffered Saline (PBS): NaCl 0.9%, pH 7.0 ± 0.2 at 22°C ± 1°C.
- Positive (ideally Kk) and negative (kk) control red cells.
- DiaMed ID-Cards (Neutral).
- DiaMed ID-Centrifuge.
- DiaMed ID-Diluent: e.g. ID-CellStab.
- Plate shaker.
- Automatic plate reader.
- Validated "U" well microplates.
- Microplate centrifuge.

#### SAMPLE

Blood samples drawn with or without anticoagulant may be used for antigen typing. If testing is delayed then store specimens at 2-8°C. EDTA and citrate samples should be typed within 48 hours. Samples collected into ACD, CPD or CPDA-1 may be tested up to 35 days from the date of withdrawal. All blood samples should be washed at least twice with PBS before being tested.

#### PROCEDURE

##### A. Tube Method

- Prepare a 2-3% suspension of washed test red cells in PBS.

- Place in a labelled test tube: 1 volume Anti-K reagent and 1 volume test red cell suspension.
- Mix thoroughly and centrifuge all tubes for 20 seconds at 1000 rcf or for a suitable alternative time and force.
- Gently resuspend red cell button and read macroscopically for agglutination
- Any tubes, which show a negative or questionable result, should be incubated for 15 minutes at room temperature.
- Following incubation, repeat steps 3 and 4.

##### B. Slide Method

- Prepare a 35-45% suspension of test red cells in serum, plasma or PBS.
- Place on a labelled glass slide: 1 volume of Anti-K reagent and 1 volume of test red cell suspension.
- Using a clean applicator stick, mix reagent and cells over an area of about 20 x 40 mm.
- Slowly tilt the slide back and forth for 30 seconds, with occasional further mixing during the 2-minute period, maintaining slide at room temperature.
- Read macroscopically after 2 minutes over a diffuse light and do not mistake fibrin strands as agglutination.
- Any weak reactions should be repeated by the tube technique.

##### C. DiaMed-ID Micro Typing Technique

- Prepare a 0.8% suspension of washed test red cells in an ID-Diluent.
- Remove aluminium foil from as many microtubes as needed.
- Place in appropriate microtube: 50µl of test red cell suspension and 25µl of Anti-K reagent.
- Centrifuge the ID-Card(s) for 10 minutes at 90 rcf or for a suitable alternative time and force.
- Read macroscopically for agglutination.

##### D. Microplate Technique, using "U" wells

- Prepare a 2-3% suspension of washed test red cells in PBS.
- Place in the appropriate well: 1 volume Anti-K reagent and 1 volume test red cell suspension.
- Mix thoroughly, preferably using a microplate shaker, taking care to avoid cross-well contamination.
- Incubate at room temperature for 15 minutes (time dependant on user).
- Centrifuge the microplate for 1 minute at 140 rcf or for a suitable alternative time and force.
- Resuspend the cell buttons using carefully controlled agitation on a microplate shaker
- Read macroscopically or with a validated automatic reader.
- Any weak reactions should be repeated by the tube technique.

#### INTERPRETATION OF TEST RESULTS

- Positive:** Agglutination of the test red cells constitutes a positive test result and within accepted limitations of test procedure, indicates the presence of the appropriate K antigen on the test red cells.
- Negative:** No agglutination of the test red cells constitutes a negative result and within the accepted limitations of the test procedure, indicates the absence of the appropriate K antigen on the test red cells.
- Test results of cells that are agglutinated using the reagent negative control shall be excluded, as the agglutination is most probably caused by the effect of the macromolecular potentiators in the reagent on sensitised cells.

#### Stability of the reactions

- Read all tube and microplate tests straight after centrifugation.
- Slide tests should be interpreted within two minutes to ensure specificity and to avoid the possibility a negative result may be incorrectly interpreted as positive due to drying of the reagent.
- Caution should be exercised in the interpretation of results of tests performed at temperatures other than those recommended.

#### LIMITATIONS

- Stored blood may give weaker reactions than fresh blood
- False positive or false negative results may also occur due to:
  - Contamination of test materials
  - Improper storage, cell concentration, incubation time or temperature
  - Improper or excessive centrifugation
  - Deviation from the recommended techniques
- The user is responsible for the performance of the reagents by any method other than those here mentioned.
- Any deviations from the techniques here recommended should be validated prior to use<sup>9</sup>.

#### PERFORMANCE CHARACTERISTICS

- The reagents have been characterised by all the procedures here mentioned.
- Prior to release, each lot of Spinreact Monoclonal Anti-K, is tested by the recommended techniques against a panel of antigen-positive red cells to ensure suitable reactivity.
- Specificity of source monoclonal antibodies is demonstrated using a panel of antigen-negative cells.
- The Quality Control of the reagents was performed using red cells that had been washed twice with PBS prior to use.
- The reagents comply with the recommendations contained in the latest issue of the Guidelines for the UK Blood Transfusion Services.

#### BIBLIOGRAPHY

- Kholer G, Milstein C. Continuous culture of fused cells secreting antibody of predefined specificity. Nature 1975, 256, 495-497.
- Race RR, Sanger R. Blood Groups in Man 6<sup>th</sup> Edition, Oxford, Blackwell Scientific Publishers 1975, Chapter 2.
- Issitt PD. Applied Blood Group Serology, 3<sup>rd</sup> Edition, Montgomery Scientific, Miami, 1985, Chapter 10.
- Mollison PL. Blood Transfusion in Clinical Medicine, 8<sup>th</sup> Edition, Oxford, Blackwell Scientific Publications, 1987, Chapter 7.
- Guidelines for the Blood Transfusion Service in the United Kingdom. H.M.S.O. Current Edition.
- British Committee for Standards in Haematology, Blood Transfusion Task Force. Recommendations for evaluation, validation and implementation of new techniques for blood grouping, antibody screening and cross matching. Transfusion Medicine, 1995, 5, 145-150.

#### PACKAGING

Monoclonal Anti-Kell	Ref: 1700039	10 ml
----------------------	--------------	-------



## Tests en Tubo, Porta, Diamed-ID y Microplacas Grupos sanguíneos

### Determinación cualitativa de antígeno K en hematíes humanos IVD

Conservar a 2-8°C

#### PRINCIPIO DEL MÉTODO

El reactivo provoca la aglutinación directa de los hematíes que contengan el antígeno K. La ausencia de aglutinación generalmente es indicativo de la inexistencia del antígeno K (ver Limitaciones).

#### SIGNIFICADO CLÍNICO

El antígeno K fue presentado en 1946. El antígeno está totalmente desarrollado en el nacimiento y puede ser fuertemente inmunogénico. El anticuerpo Anti-K ha sido implicado en Reacciones transfusionales, así como en el Síndrome hemolítico del Recién Nacido.

Anti-K	Anti-k	Fenotipo	Caucasianos %	Afro-Americanos %
+	0	K+k-	0,2	Rare
+	+	K+k+	8,8	2,0
0	+	K-k+	91,0	98,0
0	0	K <sub>c</sub>	Extremadamente raro	

#### REACTIVOS

El reactivo Spinreact Monoclonal Anti-K contiene anticuerpo monoclonal IgM, Clon MS-56, diluido en tampón fosfato que contiene cloruro sódico (0,9 g%), albúmina bovina (6 g%) y potenciadores macromoleculares. Cada reactivo es suministrado en la dilución óptima para su utilización en todas las técnicas aquí recomendadas sin necesidad de diluciones o adiciones suplementarias. Ver el lote y caducidad de cada referencia en la etiqueta del vial.

#### PRECAUCIONES

- Los reactivos son sólo para uso en diagnóstico *in vitro*.
- Si el vial del reactivo está roto o agrietado, descartar inmediatamente su contenido.
- No utilizar reactivos caducados. (ver la etiqueta de vial).
- No utilizar reactivos que presenten precipitados.
- La manipulación del reactivo debe realizarse con la apropiada indumentaria de protección, tales como guantes desechables y bata de laboratorio.
- Los reactivos han sido filtrados a través de cápsulas de 0,2 µm para reducir la carga biológica. Una vez abierto el vial, el contenido debe permanecer viable hasta la fecha de caducidad, siempre y cuando no haya una marcada turbidez la cual podría ser indicativa de deterioración o contaminación del reactivo.
- Los reactivos contienen < 0,1% de azida sódica. La azida sódica puede ser tóxica, si se ingiere y puede reaccionar con cobre o plomo de las tuberías y formar azidas metálicas explosivas. En caso de eliminación del producto, hacerlo con abundante agua del grifo.
- Los materiales utilizados en la producción de los productos fueron analizados en origen mediante tests microbiológicos aprobados y resultaron ser negativos para el antígeno HBs, HCV y para el anti-HIV (1/2). Sin embargo, deben tratarse con precaución como potencialmente infecciosos.
- Ningún método puede garantizar que los productos derivados de fuentes humanas o animales están libres de enfermedades infecciosas. Manipular y desechar con precaución los viales y su contenido.
- Para mayor información sobre la eliminación del producto o descontaminación en caso de derrame, ver las fichas de seguridad.

#### NOTAS

- Se recomienda la utilización de un control positivo (idealmente un heterocigoto) y un control negativo para testar de forma paralela en cada lote de tests. Los tests deben considerarse inválidos si los controles no muestran los resultados esperados.
- Durante el tipado de hematíes de un paciente es importante incluir un control negativo, debido a que los potenciadores macromoleculares del reactivo pueden provocar falsas reacciones positivas con las células recubiertas de IgG.
- Los antígenos K débiles pueden ser mal detectados a través de placas de gel, placas microtítulo y porta. Por ello, se recomienda utilizar la técnica en tubo.
- En las técnicas aquí recomendadas un volumen es aproximadamente 40µl utilizando el gotero suministrado.
- La utilización de los reactivos y la interpretación de los resultados deben llevarse a cabo por personal cualificado y formado de acuerdo a los requisitos del país donde los reactivos están siendo utilizados. El usuario debe determinar la idoneidad de los reactivos para otras técnicas.

#### CONSERVACIÓN

No congelar. Los viales de reactivo deben ser conservados a 2-8°C. Almacenamientos prolongados, a temperaturas fuera de este rango, pueden provocar una aceleración de la pérdida de reactividad.

#### MATERIAL NECESARIO

- Tubos de vidrio (10 x 75 mm o 12 x 75 mm).
- Centrífuga de tubos.
- Pipetas volumétricas.
- Portaobjetos de vidrio para el microscopio.
- Stik aplicador.
- Tampón fosfato salino (PBS): NaCl 0,9%, pH 7,0 ± 0,2 a 22°C ± 1°C.
- Hematíes control Positivos (idealmente Kk) y negativos (kk).
- Placas - *DiaMed ID* (Neutra).
- Centrífuga *DiaMed ID*.
- Diluyente *DiaMed ID*.
- Agitados de placas.
- Lector automático de placas.
- Microplacas de pocillos "U" validadas.
- Centrífuga de microplacas.

#### MUESTRAS

Para el tipado de antígenos debe utilizarse muestras de sangre recogidas con o sin anticoagulante. Si el test no se realiza de inmediato, conservar las muestras a 2-8°C. Las muestras en EDTA o citrato deben ser tipadas en 48 horas. Las muestras recogidas en ACD, CPD o CPDA-1 pueden ser testadas hasta 35 días desde su retirada. Todas las muestras de sangre deben ser lavadas con PBS al menos dos veces antes de realizar el test. Todas las muestras de sangre que muestren evidencias de lisis pueden dar lugar a resultados no fiables.

#### PROCEDIMIENTO

##### A. Método en Tubo

- Preparar una suspensión de los hematíes a testar lavados al 2-3% en PBS.

- Añadir en un tubo identificado: 1 volumen de reactivo Anti-K y 1 volumen de la suspensión de hematíes.
- Mezclar minuciosamente y centrifugar los tubos durante 20 segundos a 1000 rcf (g) o a una fuerza y tiempo alternativos adecuados.
- Resuspender cuidadosamente el botón celular y leer macroscópicamente por aglutinación.
- Cualquier tubo que muestre un resultado negativo o cuestionable, debe ser incubado durante 15 minutos a temperatura ambiente.
- Tras la incubación, repetir los pasos 3 y 4.

##### B. Método en Porta

- Preparar una suspensión de hematíes a testar al 35-45% en suero, plasma o PBS.
- Depositar en un porta identificado: 1 volumen del reactivo Anti-K y 1 volumen de la suspensión de hematíes.
- Utilizando un *stik* aplicador limpio, mezclar el reactivo y las células en una área de unos 20 x 40 mm.
- Lentamente inclinar el porta de atrás a delante durante 30 segundos, ocasionalmente con un período adicional de mezcla de 2 minutos, manteniendo el porta a temperatura ambiente.
- Leer macroscópicamente tras 2 minutos sobre una luz difusa y no confundir las fibras de fibrina con la aglutinación.
- Cualquier reacción débil debe ser repetida con la técnica en tubo.

##### C. Técnica de Micro tipado DiaMed-ID

- Preparar una suspensión del 0,8% de los hematíes a testar lavados en Diluyente ID.
- Preparar hojas de aluminio para tantos microtubos como sean necesarios.
- Depositar en el microtubo apropiado: 50µl de la suspensión de hematíes y 25 µl de reactivo Anti-K.
- Centrifugar las targetas *ID-Card(s)* durante 10 minutos a 90 rcf (g) o a una fuerza y tiempo alternativos adecuados.
- Leer macroscópicamente por aglutinación.

##### D. Técnica de Microplaca, usando pocillos "U"

- Preparar una suspensión de los hematíes a testar lavados al 2-3% en PBS.
- Depositar en el pocillo apropiado: 1 volumen de reactivo Anti-K y 1 volumen de la suspensión de hematíes.
- Mezclar minuciosamente, preferiblemente usando un agitador de microplacas, cuidando de evitar cualquier contaminación cruzada.
- Incubar a temperatura ambiente durante 15 minutos (tiempo en función del usuario).
- Centrifugar la microplaca durante 1 minuto a 140 rcf o a una fuerza y tiempo alternativos adecuados.
- Resuspender el botón celular mediante una agitación cuidadosamente controlada en un agitador de microplacas.
- Leer macroscópicamente o con un lector automático validado.
- Cualquier reacción débil debe ser repetida a través de la técnica en tubo.

#### INTERPRETACIÓN DE LOS RESULTADOS

- Positivo:** La aglutinación constituye un resultado positivo y dentro de las limitaciones aceptadas para el procedimiento del test, indica la presencia del antígeno K apropiado en los hematíes testados.
- Negativo:** La ausencia de aglutinación de hematíes constituye un resultado negativo y dentro de las limitaciones aceptadas para el procedimiento de la técnica, indica la ausencia del antígeno K apropiado en los hematíes testados.
- Los resultados de células que aglutinen con el control negativo deben excluirse, puesto que la aglutinación es probablemente causada por el efecto de los potenciadores macromoleculares del reactivo en células sensibilizadas.

#### Estabilidad de las reacciones

- Leer los tests realizados en microplacas y tubos directamente tras la centrifugación.
- Los tests en porta deben ser interpretados en 2 minutos a fin de asegurar la especificidad y evitar la posibilidad de que un resultado negativo sea incorrectamente interpretado como positivo debido al secado del reactivo.
- Los resultados, de tests realizados a otras temperaturas de las aquí recomendadas, deben ser interpretados con cautela.

#### LIMITACIONES

- La sangre almacenada puede dar reacciones más débiles que la sangre fresca.
- Puede también ocurrir falsos resultados positivos o negativos debido a:
  - Contaminación de los materiales del test
  - Conservación inadecuada, concentración celular, tiempo o temperatura de incubación
  - Centrifugación inapropiada o excesiva
  - Desviación de las técnicas recomendadas
- El usuario es responsable del funcionamiento de los reactivos en cualquier otro método distinto de los mencionados como técnicas aquí detalladas.
- Cualquier desviación de las técnicas aquí recomendadas debería ser validada antes de su utilización<sup>9</sup>.

#### CARACTERÍSTICAS DEL MÉTODO

- Los reactivos han sido caracterizados para todos los procedimientos aquí mencionados.
- Préviamente a su liberación, cada lote de Spinreact Anti-K Monoclonal es testado a través de las técnicas aquí recomendadas frente a un panel de hematíes antígenos-positivo, a fin de asegurar la adecuada reactividad.
- La especificidad en origen de los anticuerpos monoclonales está demostrada frente a un panel de hematíes antígenos-negativo.
- El Control de Calidad de los reactivos se llevó a cabo utilizando hematíes lavados dos veces en PBS, previa utilización.
- Los reactivos cumplen las recomendaciones de la última versión de las Guías para los Servicios de transfusión de sangre del Reino Unido.

#### BIBLIOGRAFÍA

- Kholer G, Milstein C. Continuous culture of fused cells secreting antibody of predefined specificity. *Nature* 1975, 256, 495-497.
- Race RR, Sanger R. *Blood Groups in Man* 6<sup>th</sup> Edition, Oxford, Blackwell Scientific Publishers 1975, Chapter 2.
- Issitt PD. *Applied Blood Group Serology*, 3<sup>rd</sup> Edition, Montgomery Scientific, Miami, 1985, Chapter 10.
- Mollison PL. *Blood Transfusion in Clinical Medicine*, 8<sup>th</sup> Edition, Oxford, Blackwell Scientific Publications, 1987, Chapter 7.
- Guidelines for the Blood Transfusion Service in the United Kingdom. H.M.S.O. Current Edition.
- British Committee for Standards in Haematology, Blood Transfusion Task Force. Recommendations for evaluation, validation and implementation of new techniques for blood grouping, antibody screening and cross matching. *Transfusion Medicine*, 1995, 5, 145-150.

#### PRESENTACIÓN

Monoclonal Anti-Kell	Ref: 1700039	10 ml
----------------------	--------------	-------



## Essais en Tube, sur lame, Diamed-ID et Microplaques Groupes sanguins

### Détermination qualitative de l'antigène K dans les hématies humaines

#### IVD

A conserver à 2-8°C.

#### PRINCIPE DE LA MÉTHODE

Le réactif provoque l'agglutination directe des hématies qui contiennent l'antigène K. L'absence d'agglutination est en général le signe de l'inexistence de l'antigène K (voir **Limitations**).

#### SIGNIFICATION CLINIQUE

L'antigène K a été présenté en 1946. L'antigène est totalement développé à la naissance et peut s'avérer hautement immunogène. L'anticorps Anti-K a été impliqué dans les réactions transfusionnelles, ainsi que dans la maladie hémolytique du nouveau-né.

Anti-K	Anti-k	Phénotype	Caucasiens %	Afro-Américains %
+	0	K+k	0,2	Rare
+	+	K+k+	8,8	2,0
0	+	K-k+	91,0	98,0
0	0	K <sub>s</sub>		Extrêmement rare

#### RÉACTIFS

Le réactif Spinreact Monoclonal Anti-K contient de l'anticorps monoclonal IgM, Clone MS-516 dilué dans du tampon phosphate qui contient du chlorure de sodium (0,9 g%), de l'albumine bovine (6 g%) et des améliorateurs macromoléculaires. Chaque réactif est fourni dans la dilution maximale afin qu'il puisse être utilisé avec toutes les techniques que nous recommandons, sans besoin de dilutions ni d'additions supplémentaires. Se reporter au lot et à la date de péremption de chaque référence, inscrits sur l'étiquette du flacon.

#### PRÉCAUTIONS

- Les réactifs sont uniquement destinés à un usage diagnostique *in vitro*.
- Si le flacon du réactif est cassé ou fêlé, jeter immédiatement son contenu.
- Ne pas utiliser de réactifs périmés. (voir l'étiquette du flacon).
- Ne pas utiliser de réactifs qui présentent des précipités.
- Les réactifs doivent être manipulés avec un vêtement de protection approprié : gants jetables et blouse de laboratoire.
- Les réactifs ont été filtrés à travers des capsules de 0,2 µm pour réduire leur charge biologique. Une fois que le flacon est ouvert, le contenu restera viable jusqu'à la date de péremption à condition qu'aucune turbidité marquée n'apparaisse, celle-ci pouvant indiquer la détérioration ou contamination du réactif.
- Les réactifs contiennent < 0,1 % d'azide de sodium. L'azide de sodium peut être toxique, en cas d'ingestion et peut réagir avec le cuivre ou le plomb des tuyauteries et former des composés explosifs. En cas d'élimination du produit, laisser couler longtemps l'eau du robinet.
- Les matériaux utilisés dans la fabrication des produits ont été analysés à l'origine au moyen d'essais microbiologiques approuvés et se sont avérés négatifs pour l'antigène HBs, HCV et pour l'anti-HIV (1/2). Toutefois, ils doivent être traités avec précaution, c'est-à-dire comme des agents potentiellement infectieux.
- Aucune méthode ne peut garantir que les produits provenant de sources humaines ou animales sont exempts de maladies infectieuses. Manipuler et jeter avec précaution les flacons et leur contenu.
- Pour de plus amples informations sur l'élimination du produit ou la décontamination en cas de déversement, consulter les fiches de sécurité.

#### NOTES

- Il est recommandé d'utiliser un contrôle positif (idéalement un hétérozygote) et un contrôle négatif pour tester parallèlement chaque série d'essais. Les essais doivent être considérés comme non valables si les contrôles ne présentent pas les résultats attendus.
- Pendant le typage des hématies d'un patient, il est important d'inclure un contrôle négatif vu que les améliorateurs macromoléculaires du réactif peuvent provoquer de fausses réactions positives avec les cellules recouvertes d'IgG.
- Les antigènes K faibles peuvent être mal détectés à travers les plaques de gel, plaques microtitre et lame. C'est pourquoi il est recommandé d'utiliser la technique du tube.
- Dans les techniques que nous recommandons, un volume équivalent environ à 40 µl quand on utilise le compte-gouttes fourni.
- L'utilisation des réactifs et l'interprétation des résultats doivent être réalisées par un personnel qualifié et formé en accord avec les réglementations en vigueur de chaque pays. L'utilisateur doit déterminer si le réactif convient pour une utilisation avec d'autres techniques.

#### CONSERVATION

Ne pas congeler. Les flacons de réactif doivent être conservés à 2-8°C. Des stockages prolongés à des températures non comprises dans cette plage peuvent accélérer la perte de réactivité.

#### MATÉRIEL NÉCESSAIRE

- Tubes en verre (10 x 75 mm ou 12 x 75 mm).
- Centrifugeuse de tubes.
- Pipettes volumétriques.
- Lames porte-objets en verre pour le microscope.
- Stick applicateur.
- Tampon phosphate salin (PBS) : NaCl 0,9%, pH 7,0 ± 0,2 à 22°C ± 1°C.
- Hématies de contrôle positives (idéalement Kk) et négatives (kk).
- Plaques - *DiaMed ID* (Neutre).
- Centrifugeuse *DiaMed ID*.
- Diluant *DiaMed ID*.
- Agitateurs de plaques.
- Lecteur automatique de plaques.
- Microplaques à puits fond « U » validées.
- Centrifugeuse de microplaques.

#### ÉCHANTILLONS

Pour le typage d'antigènes, il faut utiliser des échantillons de sang prélevés avec ou sans anticoagulant. Si l'essai n'est pas réalisé dans l'immédiat, conserver les échantillons à 2-8°C. Les échantillons dans de l'EDTA ou du citrate doivent être typés dans les 48 heures. Les échantillons prélevés dans de l'ACD, CPD ou CPDA-1 peuvent être utilisés pendant 35 jours maximum à moins de leur prélèvement. Tous les échantillons de sang doivent être lavés avec du PBS au moins deux fois, avant de réaliser l'essai. Tous les échantillons de sang avec des évidences de lyse peuvent donner des résultats non fiables.

#### PROCÉDURE

##### A. Méthode en Tube

- Préparer une suspension d'hématies lavées à 2-3 % dans du PBS pour l'essai.
- Mettre dans un tube identifié : 1 volume de réactif Anti-K et 1 volume de la suspension d'hématies.
- Mélanger minutieusement et centrifuger les tubes pendant 20 secondes à 1000 rcf (g) ou à une force et un temps alternatifs adaptés.

- Remettre en suspension soigneusement le bouton cellulaire, puis lire de manière macroscopique par agglutination.
- Tout tube qui présente un résultat négatif ou contestable doit être incubé pendant 15 minutes à température ambiante.
- Après l'incubation, répéter les étapes 3 et 4.

##### B. Méthode sur lame

- Préparer une suspension d'hématies à 35-45 % dans du sérum, plasma ou PBS, pour l'essai.
- Déposer sur une lame identifiée : 1 volume de réactif Anti-K et 1 volume de la suspension d'hématies.
- En utilisant un *stick* applicateur propre, mélanger le réactif et les cellules sur une zone de 20 X 40 mm.
- Pencher lentement la lame porte-objets de l'arrière vers l'avant pendant 30 secondes ; à certaines occasions, mélanger pendant 2 minutes supplémentaires, en maintenant la lame à température ambiante.
- Lire de manière macroscopique 2 minutes après, contre une lumière diffuse et ne pas confondre les fibres de fibrine avec l'agglutination.
- Toute réaction doit être répétée avec la technique du tube.

##### C. Technique de Micro-typage DiaMed-ID

- Préparer une suspension de 0,8% d'hématies lavées dans du diluant ID, pour l'essai.
- Préparer des feuilles d'aluminium pour autant de microtubes que nécessaire.
- Déposer dans le microtube approprié : 50µl de suspension d'hématies et 25 µl de réactif Anti-K.
- Centrifuger les cartes *ID-Card(s)* pendant 10 minutes à 90 rcf (g) ou à une force et un temps alternatifs adaptés.
- Lire de manière macroscopique par agglutination.

##### D. Technique de Microplaque, avec utilisation de puits fond « U »

- Préparer une suspension d'hématies lavées à 2-3 % dans du PBS, pour l'essai.
- Déposer dans le puits approprié : 1 volume de réactif Anti-K et 1 volume de la suspension d'hématies.
- Mélanger minutieusement, de préférence en utilisant un agitateur de microplaques, en prenant soin d'éviter toute contamination croisée.
- Incuber à température ambiante pendant 15 minutes (temps en fonction de l'utilisateur).
- Centrifuger la microplaque pendant 1 minute à 140 rcf (g) ou à une force et un temps alternatifs adaptés.
- Remettre en suspension le bouton cellulaire avec une agitation dûment contrôlée dans un agitateur de microplaques.
- Lire de manière macroscopique ou avec un lecteur automatique valide.
- Toute réaction doit être répétée avec la technique du tube.

#### INTERPRÉTATION DES RÉSULTATS

- Positif** : L'agglutination constitue un résultat positif ; dans les limites acceptées pour la mise en œuvre de la technique, elle signale la présence appropriée d'antigène K dans les hématies.
- Négatif** : L'absence d'agglutination d'hématies constitue un résultat négatif ; dans les limites acceptées pour la mise en œuvre de la technique, elle signale l'absence de l'antigène K dans les hématies.
- Les résultats de cellules qui s'agglutinent avec le contrôle négatif doivent être exclus, vu que l'agglutination est probablement causée par l'effet des améliorateurs macromoléculaires du réactif sur les cellules sensibilisées.

#### Stabilité des réactions

- Lire les essais réalisés sur microplaques et tubes immédiatement après la centrifugation.
- Les essais sur lame doivent être interprétés dans un intervalle de 2 minutes afin de garantir leur spécificité et d'éviter la possibilité qu'un résultat négatif soit interprété à tort comme positif, en raison du dessèchement du réactif.
- Les résultats des essais réalisés à des températures distinctes de celles recommandées doivent être interprétés avec précaution.

#### LIMITATIONS

- Le sang stocké peut donner des réactions plus faibles que le sang frais.
- Il peut également se produire de faux résultats positifs ou négatifs en raison de :
  - La contamination des matériaux de l'essai
  - La conservation inadaptée, la concentration cellulaire, le temps ou la température d'incubation.
  - La centrifugation inappropriée ou excessive
  - Un écart par rapport aux techniques recommandées
- L'utilisateur est responsable du fonctionnement des réactifs s'il recourt à toute autre méthode distincte de celles susmentionnées.
- Tout écart par rapport aux techniques ici recommandées doit être validé avant utilisation<sup>9</sup>.

#### CARACTÉRISTIQUES DE LA MÉTHODE

- Les réactifs ont été définis pour toutes les mises en œuvre que nous avons détaillées.
- Avant leur mise sur le marché, chaque lot de Spinreact Anti-K Monoclonal est testé par le biais des techniques que nous recommandons, et avec un panel d'hématies antigènes-positif, afin de garantir la réactivité adaptée.
- La spécificité à l'origine des anticorps monoclonaux est prouvée par rapport à un panel d'hématies antigènes-négatif.
- Le Contrôle de Qualité des réactifs a été réalisé en employant des hématies lavées deux fois dans du PBS, avant utilisation.
- Les réactifs satisfont aux recommandations de la dernière version des Guides pour les Services de transfusion de sang du Royaume-Uni.

#### BIBLIOGRAPHIE

- Krieger G, Milstein C. Continuous culture of fused cells secreting antibody of predefined specificity. Nature 1975, 256, 495-497.*
- Race R, Sanger R. Blood Groups in Man 6th Edition, Oxford, Blackwell Scientific Publishers 1975, Chapter 2.*
- Issitt PD. Applied Blood Group Serology, 3rd Edition, Montgomery Scientific, Miami, 1985, Chapter 10.*
- Mollison PL. Blood Transfusion in Clinical Medicine, 8th Edition, Oxford, Blackwell Scientific Publications, 1987, Chapter 7.*
- Guidelines for the Blood Transfusion Service in the United Kingdom. H.M.S.O. Current Edition.*
- British Committee for Standards in Haematology, Blood Transfusion Task Force. Recommendations for evaluation, validation and implementation of new techniques for blood grouping, antibody screening and cross matching. Transfusion Medicine, 1995, 5, 145-150.*

#### PRÉSENTATION

Monoclonal Anti-Kell	Réf. : 1700039	10 mL
----------------------	----------------	-------



**Determinação qualitativa de antígeno K em células vermelhas IVD**

Conservar a 2-8°C

**PRINCÍPIO DO MÉTODO**

O reagente causa aglutinação (clumping) das células vermelhas teste que carregam o antígeno K. A ausência de aglutinação geralmente indica a ausência do antígeno K (ver limitações).

**SIGNIFICADO CLÍNICO**

O antígeno K foi relatado em 1946. O antígeno está totalmente desenvolvido ao nascimento e pode ser fortemente imunogênico. Anti-K está associado a reações hemolíticas transfusionais e doença hemolítica do recém-nascido.

Anti-K	Anti-k	Fenótipo	Caucasianos %	Afro-Americanos %
+	0	K+k-	0,2	Raro
+	+	K+k+	8,8	2,0
0	+	K-k+	91,0	98,0
0	0	K <sub>o</sub>	Raramente	

**REAGENTES**

O reagente de grupo sanguíneo Anti-K Spinreact é um reagente de baixa concentração proteica contendo anticorpo IgM monoclonal, Clone MS-56, diluído em um tampão fosfato contendo cloreto de sódio (0,9g%), albumina bovina (6g%) e potencializadores macromoleculares. O reagente é fornecido em uma diluição ótima para ser usado com todas as técnicas recomendadas, sem a necessidade de diluição ou adição posterior. O número de referência do lote e a data de vencimento estão impressos nas etiquetas individuais dos frascos.

**PRECAUÇÕES**

- O reagente é somente para uso em diagnóstico *in vitro*.
- Se o frasco estiver rachado ou vazando descartar o conteúdo imediatamente.
- Não utilizar reagentes fora da data de vencimento (ver etiquetas).
- Não utilizar os reagentes se houver presença de precipitados.
- Durante a manipulação dos reagentes, deve-se utilizar equipamentos de proteção individual (EPI), como luvas descartáveis e aventais de proteção (jalecos).
- O reagente foi filtrado através de uma cápsula de 0,2 µm para reduzir a contaminação. Uma vez que o frasco for aberto, o conteúdo permanece viável até a data de vencimento, desde que não haja nenhuma turbidez que indique contaminação ou deterioração.
- Este reagente possui <0,1% de azida sódica que pode ser ingerida e pode reagir com encanamentos de cobre e chumbo formando azidas explosivas. Ao descartar, fluir em grandes volumes de água.
- Os materiais usados foram testados como negativos para HBsAg, anticorpos de HIV 1+2 e HCV com técnicas microbiológicas aprovadas.
- Nenhum teste conhecido pode garantir que produtos derivados de fontes animais ou humanas estejam livres de agentes infecciosos, portanto, todo cuidado deve ser tomado no manuseio ou descarte de cada frasco e seu conteúdo.

**NOTAS**

- Recomenda-se que sejam testados um Controle Positivo (idealmente heterozigótico) e um Controle Negativo em paralelo a cada bateria de testes. O teste deve ser considerado inválido se os controles não demonstrarem os resultados esperados.
- Ao tipificar hemácias de um paciente é importante que um controle negativo do reagente (Spinreact Anti-D Monoclonal Control) seja incluído, já que os potencializadores macromoleculares no reagente podem causar reações falso-positivas em células revestidas com IgG.
- Antígenos K fracos são pobremente detectados pelas técnicas de cartões em gel, microplaca e lâmina. Recomenda-se o uso da técnica em tubos.
- Nas Técnicas Recomendadas um volume corresponde a aproximadamente 40 µl, quando usando o conta-gotas fornecido com o frasco.
- O uso dos reagentes e a interpretação dos resultados devem ser realizados por pessoal treinado e qualificado, de acordo com os requerimentos do país onde o reagente está sendo usado. O usuário deve determinar a adequação do reagente para o uso em outras técnicas.

**CONSERVAÇÃO**

Os frascos originais devem ser armazenados de 2-8° C. Não congelar. O armazenamento prolongado a temperaturas fora das especificações pode resultar em perda acelerada da reatividade.

**MATERIAL NECESSÁRIO**

- Bastões aplicadores
- Leitor de placas automático
- Lâminas de vidro de microscopia
- Tubos teste de vidro (10 x 75 mm ou 12 x 75 mm).
- Agitador de placas
- Tampão salina fosfato (PBS)-NaCl 0,9% pH 7,0 ± 0,2 à 22°C ± 1°C ou Solução Fisiológica 0,9%.
- Controle de células vermelhas positivo (grupo K+k+) e negativo (grupo k+k+)
- Tubos teste de centrífuga
- Pipetas volumétricas
- Centrífuga de microplacas
- Microplacas "U" validadas
- ID-Cartões DiaMed (Neutral).
- ID-Centrífuga DiaMed.
- ID-Diluyente DiaMed (ID-CellStab).

**AMOSTRAS**

As amostras de sangue colhidas com ou sem anticoagulante podem ser usadas para tipagem antigênica. Se ocorrer algum atraso no teste, armazenar as amostras a 2-8°C. As amostras colhidas em EDTA ou citrato devem ser analisadas em 48 horas. As amostras colhidas em ACD, CPD ou CPDA-1 podem ser testadas até 35 dias após a coleta. Todas as amostras devem ser lavadas no mínimo duas vezes com tampão PBS ou Solução Fisiológica 0,9% antes de serem testadas.

**TECNICAS RECOMENDADAS**
**A. Técnica em Tubo**

- Preparar uma suspensão a 2-3% de células vermelhas teste lavadas em PBS ou Solução Fisiológica 0,9%.
- Colocar em um tubo teste etiquetado: 1 volume do reagente Anti-K Spinreact e 1 volume de suspensão de células vermelhas teste.
- Misturar cuidadosamente e centrifugar todos os tubos durante 20 segundos a 1000 rcf ou por um tempo e força alternativos adequados.

- Ressuspender suavemente o botão de células vermelhas e examinar macroscopicamente a presença de aglutinação.
- Todos os tubos que apresentarem um resultado negativo ou duvidoso deverão ser incubados por 15 minutos à temperatura ambiente.
- Após a incubação, repetir os passos 3 e 4.

**B. Técnica em Lâmina**

- Preparar uma suspensão de células vermelhas a testar a 35-45% em PBS ou Solução Fisiológica 0,9%.
- Colocar em uma lâmina de vidro marcada: 1 volume de suspensão de células vermelhas a testar e 1 volume de Reagente Anti-K Spinreact
- Usando um bastão aplicador limpo, misturar os reagentes em uma área de cerca de 20x40mm.
- Inclinar vagarosamente a lâmina por 30 segundos com agitações posteriores ocasionais durante um período de 2 minutos mantendo a temperatura ambiente.
- Ler macroscopicamente após 2 minutos em uma luz difusa e não confundir a presença de fibrina com aglutinação.
- Qualquer reação fraca deve ser repetida pela técnica do tubo.

**C. Técnica ID-Cartões DiaMed**

- Preparar uma suspensão de hemácias teste lavadas à 0,8% em ID-Diluent.
- Retirar a cobertura de alumínio das colunas que serão utilizadas.
- Pipetar na coluna apropriada: 50µl da suspensão de hemácias teste e 25µl do reagente Anti-ABO Spinreact.
- Centrifugar o ID-Cartão gel na ID-Centrífuga DiaMed.
- Ler macroscopicamente a aglutinação.

**D. Técnica em Microplaca Usando Cavidades em "U"**

- Preparar uma suspensão de células vermelhas a testar a 2-3% lavadas em PBS ou Solução Fisiológica 0,9%.
- Colocar na cavidade adequada: 1 volume de suspensão de células vermelhas a testar e 1 volume de Reagente Anti-K Spinreact
- Misturar totalmente, preferivelmente com um agitador de microplacas, tomando cuidado para evitar a contaminação cruzada de cavidades.
- Incubar a temperatura ambiente por 15 minutos.
- Centrifugar a microplaca por 1 minuto a 140rcf ou por tempo e força alternativos adequados.
- Ressuspender suavemente a base de células vermelhas usando agitação controlada em um agitador de microplacas.
- Ler a aglutinação macroscopicamente ou com um leitor validado.
- Qualquer reação fraca deve ser repetida pela técnica do tubo.

**INTERPRETAÇÃO DOS RESULTADOS**

- Positivo:** A aglutinação das células vermelhas teste constitui um resultado positivo e, dentro das limitações aceitas para o procedimento, indica a presença do antígeno K nas células vermelhas teste.
- Negativo:** Nenhuma aglutinação das células vermelhas teste constitui um resultado negativo e, dentro das limitações aceitas para o procedimento, indica a ausência do antígeno K nas células vermelhas teste.
- Os resultados das células que se aglutinaram usando o controle negativo do reagente devem ser excluídos, já que aglutinação foi provavelmente causada pelo efeito dos potencializadores macromoleculares do reagente sobre as células sensibilizadas.

**Estabilidade das reações**

- Os testes devem ser lidos imediatamente após a centrifugação.
- Deve-se ter cuidado na interpretação dos resultados dos ensaios realizados em temperaturas diferentes das recomendadas.

**LIMITAÇÕES**

- Sangue armazenado pode fornecer reações mais fracas que amostras de sangue fresco.
- Resultados falso-positivos ou falso-negativos podem ocorrer devido a:
  - Contaminação do material a testar
  - Concentração celular inadequada
  - Tempo de incubação ou temperatura inadequada
  - Centrifugação inadequada ou excessiva.
  - Armazenamento inadequado dos materiais de teste
  - Desvio das técnicas recomendadas

**CARACTERÍSTICAS DE DESEMPENHO ESPECIFICAS**

- O reagente foi caracterizado pelos procedimentos mencionados nas Técnicas Recomendadas.
- Antes de ser liberado, cada lote de Anti-K Spinreact é testado pelas Técnicas Recomendadas contra um painel de células vermelhas antígeno-positivas, para assegurar reatividade adequada.
- A especificidade dos anticorpos monoclonais é demonstrada usando um painel de hemácias antígeno-negativas.
- O Controle de Qualidade deste reagente foi realizado usando células vermelhas lavadas com tampão PBS ou Solução Fisiológica 0,9% antes do uso.
- O reagente está de acordo com recomendações do último artigo Guia de Transfusão de Sangue de United Kingdom.

**BIBLIOGRAFIA**

- Kholer G, Milstein C. Continuous culture of fused cells secreting antibody of predefined specificity. *Nature* 1975, 256, 495-497.
- Race RR, Sanger R. *Blood Groups in Man* 6<sup>th</sup> Edition, Oxford, Blackwell Scientific Publishers 1975, Chapter 2.
- Issitt PD. *Applied Blood Group Serology*, 3<sup>rd</sup> Edition, Montgomery Scientific, Miami, 1985, Chapter 10.
- Mollison PL. *Blood Transfusion in Clinical Medicine*, 8<sup>th</sup> Edition, Oxford, Blackwell Scientific Publications, 1987, Chapter 7.
- Guidelines for the Blood Transfusion Service in the United Kingdom. H.M.S.O. Current Edition.
- British Committee for Standards in Haematology, Blood Transfusion Task Force. *Recommendations for evaluation, validation and implementation of new techniques for blood grouping, antibody screening and cross matching*. *Transfusion Medicine*, 1995, 5, 145-150.

**APRESENTAÇÃO**

Monoclonal Anti-Kell	Ref: 1700039	10 ml
----------------------	--------------	-------