

# REAL GELES AGAROSA 1% 7x10 CM 10P REALSAFE C/6 U.

Ref. R0504RS:

## 1.INTRODUCCIÓN

Este kit posee todos los componentes necesarios para la visualización de DNA en procesos de amplificación, clonación, digestión con enzimas de restricción, extracción, purificación, etc., mediante su separación electroforética en gel de agarosa y tinción con RealSafe.

## 1.INTRODUCTION

This kit has all the necessary components for the visualisation of DNA in processes of amplification, cloning, restriction enzyme digestion, extraction, purification, etc., by means of electrophoretic separation in agarose gel and staining with RealSafe.

## 2.COMPONENTES DEL KIT / KIT COMPONENTS

Componente REAL	Ref.	Envase.	T°
Gel de Agarosa	V4M1RS	6 unid. (10 Pocillos/gel)	4°C

## 3.PROTOCOLO GENERAL

- Colocar 3 ó 4 µl de tampón de carga sobre un papel encerado (parafilm) y mezclar con 20 µl de producto de amplificación, o bien incorporar directamente el tampón de carga al tubo del producto amplificado en una relación aproximada 1:6 (tampón de carga:muestra). Cargar la mezcla en los pocillos del gel. El gel debe estar totalmente sumergido en el tampón de electroforesis 0.5x que contiene la cubeta de electroforesis (este tampón se encuentra originalmente a una concentración 5x). Es preferible ocupar los pocillos centrales en el caso de tener pocas muestras. Cargar asimismo un control positivo de visualización, que nos indicará el tamaño del amplificado.
- Someter a electroforesis durante el tiempo necesario para que el frente azul visible haya migrado un mínimo de 3 ó 4 cm desde el pocillo.
- Observar en el transiluminador de luz U.V. el gel de agarosa, a 312 nm. Considérense positivas aquellas muestras que hayan rendido un fragmento de amplificado de igual tamaño que el control positivo de amplificación. Se puede confirmar el tamaño de la banda comparándola con un marcador de peso molecular.

**NOTA:** En caso de que la tinción con el colorante incorporado al gel haya perdido intensidad, se puede volver a teñir introduciendo el gel, una vez realizada la electroforesis, en una cubeta que contenga una solución de REALSAFE.

## 3. GENERAL PROCEDURE

- Place 3 or 4 µl of loading buffer on wax paper (parafilm) and mix with 20 µl of amplification product, or add the loading buffer directly to the amplified product tube in a ratio of approximately 1:6 (loading buffer:sample). Load the mixture into the wells of the gel. The gel must be completely submerged in the 0.5x electrophoresis buffer contained in the electrophoresis cuvette (this buffer is originally at 5x concentration). It is preferable to use the central wells if you have few samples. Also load a positive visualisation control, which will indicate the size of the amplified sample.
- Subject to electrophoresis for the time necessary for the visible blue front to have migrated a minimum of 3 or 4 cm from the well.
- View the agarose gel in the U.V. transilluminator at 312 nm. Samples yielding an amplified fragment of the same size as the positive amplification control are considered positive. The size of the band can be confirmed by comparison with a molecular weight marker.

**NOTE:** If the staining with the dye incorporated in the gel has lost intensity, it can be re-stained by placing the gel, after electrophoresis, in a cuvette containing REALSAFE solution.

## 4. ALMACENAMIENTO Y ESTABILIDAD

- Los geles de agarosa deben conservarse a 4 °C hasta su utilización. Mantener cerrado el estuche que contiene cada gel para evitar su deshidratación.

## 4. STORAGE AND STABILITY

- Agarose gels should be stored at 4°C until use. Keep the box containing each gel closed to avoid dehydration.



B65699985