

BrightVision, Detektionssystem für zwei Komponenten Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP (Gebrauchsanweisung)

Diese Anweisungen gelten für WellMed BrightVision. Zwei-Schritte Detektionssystem Ziege Anti-Maus / Kaninchen HRP (gebrauchsfertig)

1. Bestimmungsgemäße Verwendung
2. Zusammenfassung und Erklärung
3. Kit-Komponenten
4. Verfügbarkeit
5. Empfohlenes Färbeprotokoll
6. Kontrollfolien
7. Lagerung
8. Warnungen und Vorsichtsmaßnahmen
9. Fehlerbehebung
10. Referenz

1. Bestimmungsgemäße Verwendung

Für die In-Vitro-Diagnostik

Das Detektionssystem WellMed BrightVision mit zwei Komponenten, Peroxidase Ziege-Anti-Maus / Kaninchen-IgG-HRP, ist zur Verwendung in der Immunhistochemie zum Nachweis von Maus- oder Kaninchen-Antikörpern vorgesehen.

2. Zusammenfassung und Erklärung

Das BrightVision Detektionssystem, Peroxidase Ziege-Anti-Maus / Kaninchen-IgG-HRP, ist ein gebrauchsfertiges System, das unter Verwendung des in dieser Gebrauchsanweisung empfohlenen Protokolls für eine optimale Färbung hergestellt wurde. Vor dem Färben sollten einige routinemäßig fixierte, in Paraffin eingebettete Gewebeschnitte einer Vorbehandlung unterzogen werden (HIER oder Verdauungsenzym).

Das BrightVision- Farbdetektionssystem erkennt Mäuse oder Kaninchen, die in Gewebeschnitten an ein Antigen gebunden sind. Die Antikörper werden nicht mitgeliefert, es wird jedoch empfohlen, die WellMed-Antikörper zu verwenden. Dieser Polymerkomplex wird dann mit einem geeigneten Substrat / Chromogen sichtbar gemacht.

Dieses Produkt sollte von einem qualifizierten Pathologen mit relevanten klinischen Informationen, morphologischen und histologischen Studien und mit geeigneten Kontrollen interpretiert werden.

3. Kit-Komponenten

BrightVision, Zwei-Komponenten Detektionssystem, Peroxidase Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP (Gebrauchsfertig)

4. Verfügbarkeit

Katalognummer	Inhalt	Menge
DPVB5HRP	BrightVision, Zwei-Komponenten Detektionssystem, Peroxidase Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP (Gebrauchsfertig)	
	1. Antikörper Blockierung (Gebrauchsfertig)	55 ml
	2. Polymer-Ziege-Anti-Maus/Kaninchen-HRP(Gebrauchsfertig)	55 ml
DPVB110HRP	BrightVision, Zwei-Komponenten Detektionssystem, Peroxidase Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP (Gebrauchsfertig)	
	1. Antikörper Blockierung (Gebrauchsfertig)	110 ml
	2. Polymer-Ziege-Anti-Maus/Kaninchen-HRP (Gebrauchsfertig)	110 ml

DPVB500HRP	BrightVision, Zwei-Komponenten Detektionssystem, Peroxidase Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP (Gebrauchsfertig)	
	1. Antikörper Blockierung (Gebrauchsfertig)	500 ml
	2. Polymer-Ziege-Anti-Maus/Kaninchen-HRP (Gebrauchsfertig)	500 ml
DPVB999HRP	BrightVision, Zwei-Komponenten Detektionssystem, Peroxidase Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP (Gebrauchsfertig)	
	1. Antikörper Blockierung (Gebrauchsfertig)	1000 ml
	2. Polymer-Ziege-Anti-Maus/Kaninchen-HRP (Gebrauchsfertig)	1000 ml

5. Empfohlenes Färbeprotokoll

Schritt	Reagens	Vorlagenschritt	Inkubation
1	Gewebeschnitt entparaffinieren und rehydrieren	Objektträger / Gewebe vorbereiten	-
2	Wasch Puffer	PBS oder TBS Puffer	2x 5 min
3	Wenn anwendbar; HIER oder Verdauungsenzym	Vorbehandlung	-
4	Wasch Puffer	PBS oder TBS Puffer	2x 5 min
5	Primärer Maus- oder Kaninchen-Antikörper	Antikörper	30 min
6	Wasch Puffer	PBS oder TBS Puffer	2x 5 min
7	Detektionssystem, Schritt 1, Antikörper Blockierung	Blockierung	15 min
8	Wasch Puffer	PBS oder TBS Puffer	2x 5 min
9	Detektionssystem, Schritt 2, Polymer-Ziege-Anti-Maus/Kaninchen-HRP	Markiertes Polymer	30 min
10	Substrat	BrightDAB	<i>IFU Substrate</i>
11	Wasch Aquadest	Wasch	2x 2 min
12	Hämatoxylin	Hilfs	1 min
13	Wasch Aquadest	Wasch	-
14	Dehydrieren und Deckglas	-	-

6. Kontrollen

Eine positive Kontrolle, eine negative Kontrolle und eine Reagenzien Kontrolle werden benötigt und auf die gleiche Weise wie der unbekannte Probenobjektträger verarbeitet, um die Färberegebnisse zu interpretieren.

7. Lagerung

Bei 2-8 ° C und im Dunkeln lagern. nicht nach Ablaufdatum verwenden.

8. Warnungen und Vorsichtsmaßnahmen

Siehe Sicherheitsdatenblatt.

9. Fehlerbehebung

Bitte kontaktieren sie WellMed telefonisch oder per E-Mail.

10. Referenz

- 1) Shan-Rong Shi, James Guo, Richard J. cote, Lillian Young, Debra Hawes, Yan Shi, Sandra Thu and Clive R. Taylor, Applied Immunohistochemistry & Molecular Morphology, vol 7, 201-208, 1999