

BrightVision, Detektionssystem für zwei Komponenten, Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG AP

Gebrauchsanweisung

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

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

1. Bestimmungsgemäße Verwendung

Für die In-Vitro-Diagnostik

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

2. Zusammenfassung und Erklärung

Das BrightVision-Detektionssystem, Ziegen-Anti-Maus / Kaninchen-AP, 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-Detektionssystem erkennt Maus 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 Kennungssystem, Ziege-Anti-Maus / Kaninchen-AP (gebrauchsfertig).

4. Verfügbarkeit

Katalognummer	Inhalt	Menge
DPVB55AP	BrightVision, Zwei-Komponenten Detektionssystem, Ziege-Anti-Maus / Kaninchen-HRP (gebrauchsfertig). 1. Antikörper Blockierung (gebrauchsfertig) 2. Polymer-Ziege-Anti-Maus / Kaninchen-AP (gebrauchsfertig)	55 ml 55 ml
DPVB110AP	BrightVision, Zwei-Komponenten Detektionssystem, Ziege-Anti-Maus / Kaninchen-HRP (gebrauchsfertig).	

	1. Antikörper Blockierung (gebrauchsfertig)	
	2. Polymer-Ziege-Anti-Maus / Kaninchen-AP (gebrauchsfertig)	110 ml
DPVB500AP	BrightVision, Zwei-Komponenten Detektionssystem, Ziege-Anti-Maus / Kaninchen-HRP (gebrauchsfertig).	100 ml
	1. Antikörper Blockierung (gebrauchsfertig)	500 ml
	2. Polymer-Ziege-Anti-Maus / Kaninchen-AP (gebrauchsfertig)	500 ml
DPVB999AP	BrightVision, Zwei-Komponenten Detektionssystem, Ziege-Anti-Maus / Kaninchen-HRP (gebrauchsfertig).	
	1. Antikörper Blockierung (gebrauchsfertig)	1000 ml
	2. Polymer-Ziege-Anti-Maus / Kaninchen-AP (gebrauchsfertig)	1000 ml

5. Empfohlenes Färbeprotokoll

Schritt	Reagenz	Vorlagenschritt	Inkubation
1	Gewebeschnitt entparaffinieren und rehydrieren	Objektträger / Gewebe vorbereiten	-
2	Waschpuffer	TBS Puffer	2x 5 min
3	Wenn anwendbar; HIER oder Verdauungsenzym	Vorbehandlung	-
4	Waschpuffer	TBS Puffer	2x 5 min
5	Primärer Maus- oder Kaninchen-Antikörper	Antikörper	30 min
6	Waschpuffer	TBS Puffer	2x 5 min
7	<i>Detektionssystem, Schritt 1, Antikörper Blockin</i>	Blockierung	15 min
8	Wasch Puffer	TBS Puffer	2x 5 min
9	<i>Detektionssystem, Schritt 2, Polymer Mouse / Rabbit HRP</i>	Markiertes Polymer	30 min
10	Wasch Puffer	TBS Puffer	2x 5 min
11	Substrat	Fast Red / New Fuchsin	<i>IFU Substrat</i>
12	Aquadest	Waschen	2x 2 min
13	Hämatoxylin	Hilfs	1 min
14	Aquadest	Waschen	-
15	Dehydrieren und Deckglas	-	-

6. Kontrollen

Eine positive Kontrolle, eine negative Kontrolle und eine Reagenzienkontrolle 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. Referenzen

- 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