

BrightVision, Detektionssystem für zwei-farbige 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. Kontrolle
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 Farbdetektionssystem, Peroxidase Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP, ist zur Verwendung in der Immunhistochemie zum Nachweis von Maus- oder Kaninchenantikörpern vorgesehen.

2. Zusammenfassung und Erklärung

Das BrightVision Zwei-Komponenten Farbdetektionssystem, 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 Kaninchenantikörper, 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 Farbdetektionssystem, Peroxidase Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP (gebrauchsfertig)

4. Verfügbarkeit

Katalognummer	Inhalt	Menge
c-B55HRP-BGX	BrightVision, Zwei-Komponenten Farbdetektionssystem, Peroxidase Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP – BGX (gebrauchsfertig)	
	<ol style="list-style-type: none"> 1. Antikörper Blockierung, Farbe Gelb (Gebrauchsfertig) 2. Polymer-Ziege-Anti-Maus/Kaninchen-HRP, Farbe Rot (Gebrauchsfertig) 	55 ml 55 ml
c-B110HRP-BGX	BrightVision, Zwei-Komponenten Farbdetektionssystem, Peroxidase Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP - BGX (gebrauchsfertig)	
	<ol style="list-style-type: none"> 1. Antikörper Blockierung, Farbe Gelb (Gebrauchsfertig) 	

	2. Polymer-Ziege-Anti-Maus/Kaninchen-HRP, Farbe Rot (Gebrauchsfertig)	110 ml
c-B500HRP-BGX	BrightVision, Zwei-Komponenten Farbdetektionssystem, Peroxidase Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP – BGX (gebrauchsfertig)	110 ml
	1. Antikörper Blockierung, Farbe Gelb (Gebrauchsfertig)	500 ml
	2. Polymer-Ziege-Anti-Maus/Kaninchen-HRP, Farbe Rot (Gebrauchsfertig)	500 ml
c-B1000HRP-BGX	BrightVision, Zwei-Komponenten Farbdetektionssystem, Peroxidase Ziege Anti-Maus / Kaninchen IgG HRP -BGX (gebrauchsfertig)	
	1. Antikörper Blockierung, Farbe Gelb (Gebrauchsfertig)	1000 ml
	2. Polymer-Ziege-Anti-Maus/Kaninchen-HRP, Farbe Rot (Gebrauchsfertig)	1000 ml

5. Empfohlenes Färbeprotokoll

Schritt	Reagenz	Vorlagenschritt	Inkubation
1	Gewebeschnitt entparaffinieren und rehydrieren	Objektträger / Gewebe vorbereiten	-
2	Waschpuffer	PBS oder TBS Puffer	2x 5 min
3	Wenn anwendbar; HIER oder Verdauungsenzym	Vorbehandlung	-
4	Waschpuffer	PBS oder TBS Puffer	2x 5 min
5	Primärer Maus- oder Kaninchen-Antikörper	Antikörper	30 min
6	Waschpuffer	PBS oder TBS Puffer	2x 5 min
7	Detektionssystem, Schritt 1, Antikörper Blockierung	Blockierung	10 min
8	Waschpuffer	PBS oder TBS Puffer	2x 5 min
9	Detektionssystem, Schritt 2, Polymer-Ziege Anti-Maus/Kaninchen-HRP	Markiertes Polymer	10 min
10	Substrat	BrightDAB	<i>IFU Substrat</i>
11	Aqua dest.	Waschen	2x 2 min
12	Hämatoxylin	Gegenfärbung	1 min
13	Aqua dest.	Waschen	-
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 unbekannt Probenobjektträger verarbeitet, um die Färbegergebnisse 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) Shi ZR, Itzkowitz SH, Kim YS. A comparison of three immunoperoxidase techniques for antigen detection in colorectal carcinoma Tissues. *J Histochem Cytochem* 36: 317-322, 1988
- 2) Loos, C. M. van der. (2007). Multiple Immunoenzyme Staining: Methods and Visualizations for the Observation With Spectral Imaging. *Journal of Histochemistry & Cytochemistry*, 56(4), 313–328. doi:10.1369/jhc.2007.950170
- 3) NCCLS. Quality Assurance for Immunocytochemistry; Approved Guideline. NCCLS document MM4-A [1- 56238-396-5]. NCCLS, 940 West Valley Road, Suite 1400, Wayne, Pennsylvania 19087-1898 USA, 1999
- 4) Shi ZR, Au A, Soriano R et al: Non-Biotin Amplication (NBA) kit prevents nonspecific background staining of endogenous biotin induced by Heat Induced Epitope Retrieval (HIER) procedure. *The J Histotechnol* 23:327, 2000
- 5) Mount SL, Cooper K. Beware of biotin: a source of false-positive immunohistochemistry. *Current Diagnostic Pathology*. 2001; 7:161–167
- 6) Shi SR, Key ME, Kalra KL: Antigen retrieval in formalin-fixed paraffin embedded tissues: An enhanced method for immunohisto-chemical staining based on microwave oven heating of tissue sections. *J Histochem Cytochem* 39: 741-748, 1991
- 7) 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
- 8) Nakane PK and Pierce GB. Enzyme labeled antibodies: Preparations and applications for the localization of antigens. *Journal of Histochemistry and Cytochemistry*. 1967; 14:929–931
- 9) Battifora, H. Diagnostic Uses of Antibodies to Keratins: A Review and Immunohistochemical Comparison of Seven Monoclonal and Three Polyclonal Antibodies. In: Fenoglio-Preiser, C.M., Wolff, M., Rilke, F. (eds) *Progress in Surgical Pathology*. Springer, Berlin, Heidelberg. (1988)
- 10) Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626
- 11) Nadjji, M., & Morales, A. R. (1983). Immunoperoxidase: Part I. The Technique and Its Pitfalls. *Laboratory Medicine*, 14(12), 767–771. doi:10.1093/labmed/14.12.767