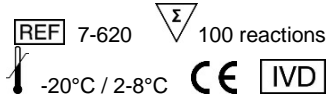


# HLA-B27 RealFast™ Assay



ViennaLab Diagnostics GmbH

Gaudenzdorfer Guertel 43-45

A-1120 Vienna, Austria

Phone: (+43-1) 8120156-0

[info@viennalab.com](mailto:info@viennalab.com)

[www.viennalab.com](http://www.viennalab.com)

## 1. Intended Use

The HLA-B27 RealFast™ Assay is a fast and accurate real-time PCR test for the detection of the HLA-B27 allele, a specific variant of the *human leukocyte antigen B (HLA-B)* gene that is strongly associated with seronegative spondyloarthropathies. The kit is used to confirm a suspected diagnosis of ankylosing spondylitis, reactive arthritis, juvenile rheumatoid arthritis or anterior uveitis. The qualitative assay discriminates the presence or absence of HLA-B27 in a human genomic DNA extract and detects all disease-relevant HLA-B27 subtypes. Reference sequence: HGVS: NG\_023187.1

## 2. Introduction

HLA-B molecules are cell surface proteins that play an important role in immunity. The frequency of the HLA-B27 variant is about 8% in the general Caucasian population, whereas it is found in over 90% of patients suffering from ankylosing spondylitis (AS). The disease, predominantly striking men between the age of 20 and 40 years, is characterized by inflammation of the sacroiliac joint and progressing stiffness of the spine. Due to the high correlation with the disease, HLA-B27 genotyping is suitable for the differential diagnosis of AS. Other subsets of spondyloarthritis are also associated with HLA-B27, although to a lesser degree.

## 3. Kit Contents

|                             |        |              |         |
|-----------------------------|--------|--------------|---------|
| RealFast™ 2x Genotyping Mix | 1 vial | □ white cap  | 1000 µl |
| HLA-B27 Assay Mix           | 1 vial | ■ purple cap | 550 µl  |
| HLA-B27 Positive Control    | 1 vial | ■ green cap  | 75 µl   |

The RealFast™ 2x Genotyping Mix comprises HotStart Taq DNA polymerase and dNTPs in an optimized buffer system.

The HLA-B27 Assay Mix consists of gene-specific primers and dual-labeled hydrolysis probes for HLA-B27 and a control gene.

A positive control for HLA-B27 is supplied with the kit.

The kit contains reagents for 100 reactions in a final volume of 20 µl each.

## 4. Storage and Stability

HLA-B27 RealFast™ Assay is shipped on cooling blocks. On arrival, store the kit at -20°C. Alternatively, store at 2 to 8°C for short-term use within one month. The kit withstands up to 20 freeze/thaw cycles with no loss of activity. Avoid prolonged exposure to intense light. If stored correctly, the kit will retain full activity until the expiration date indicated on the label.

## 5. Product Description

### 5.1. Principle of the Test

The test is based on the fluorogenic 5' nuclease assay, also known as TaqMan® assay. Each reaction contains gene-specific primer pairs which amplify a 184 bp fragment of the HLA-B27 gene and a control gene, the latter serving as PCR control. Further components are two dual-labeled, gene-specific hydrolysis probes which hybridize to the target sequence of the corresponding fragment. The proximity of the 5'-fluorescent reporter and 3'-quencher dye on intact probes prevents the reporter from fluorescing. During the extension phase of PCR the 5' – 3' exonuclease activity of the Taq DNA polymerase cleaves the 5'-fluorescent reporter from the hybridized probe. The physical separation of the fluorophore from the quencher dye generates a fluorescent signal in real-time, which is proportional to the accumulated PCR product. In samples positive for HLA-B27 both, the **FAM-labeled HLA-B27** probe as well as the **HEX-labeled PCR control** probe bind to the appropriate gene fragment. A strong fluorescence signal is detected in the FAM channel (520nm) and in the HEX channel (556nm). In samples negative for HLA-B27 only the HEX-labeled PCR control probe hybridizes to the complementary strand of the control gene fragment. A strong fluorescence signal is detected in the HEX channel and no or only a baseline signal in the FAM channel.

### 5.2. Real-time PCR Instrument Compatibility

The HLA-B27 RealFast™ Assay is validated for use with the AB 7500 Fast instrument.

The kit is compatible with various common real-time PCR instruments capable of recording FAM and HEX fluorescence:

- ✓ AB 7500 Fast (Applied Biosystems®)
- ✓ AB StepOne™ (Applied Biosystems®)
- ✓ CFX96™ (Bio-Rad)
- ✓ LightCycler® 480 (Roche)
- ✓ Mx3005P (Agilent Technologies)
- ✓ Rotor-Gene® 6000 (Qiagen)

» **Note:** RealFast™ Variant Detection QuickGuides for setting up and analyzing experiments on different types of instruments can be downloaded from [www.viennalab.com](http://www.viennalab.com).

When using AB StepOne™, set passive reference dye to "ROX ! «

The kit is supplied **without ROX**. For use with real-time PCR instruments requiring high ROX for normalization of data (e.g. Applied Biosystems® instruments StepOne™, 7300, 7900/7900HT), add ROX at a final concentration of 1 µM to the 2x Genotyping Mix.

### 5.3. Assay Performance Specifications

Determination of **sensitivity** was performed on 66 alleles testing positive for the HLA-B27 allele with a CE-marked reference kit. The HLA-B27 RealFast™ Assay determined all 66 alleles as positive, which equaled a true positive rate of 100%.

Determination of **specificity** was performed on 130 alleles testing negative for the HLA-B27 allele with a CE-marked reference kit. The HLA-B27 RealFast™ Assay determined all 130 alleles as negative, which equaled a true negative rate of 100%.

Limit of detection: 0.2 ng genomic DNA (per reaction)

Recommended DNA concentration: 2 to 20 ng/µl genomic DNA

## 6. Materials Required but not Supplied

Real-time PCR instrument with FAM (520 nm) and HEX (556 nm) filters, instrument-compatible reaction vessels, disposable powder-free gloves, vortexer, mini-centrifuge for 2.0 ml tubes, tube racks, set of calibrated micropipettes (0.5 – 1000 µl), sterile tips with aerosol-barrier filter, molecular grade water, DNA extraction system, freezer, biohazard waste container.

## 7. Experimental Protocol

### 7.1. DNA Extraction

DNA extraction reagents are **not supplied** with the kit.

DNA isolated from various specimens (e.g. whole peripheral blood, dried blood spots, buccal swabs or saliva) can be used. Ensure extracted DNA is suitable for amplification in terms of concentration, purity and integrity.

For accurate genotype calling, the DNA amount per reaction should be within the range of 10 to 100 ng for all samples.

### 7.2. PCR Controls

**Always** include a **No Template Control (NTC)** in each experiment to confirm absence of potential contamination. It is advisable to run the NTC (use PCR-grade water instead of DNA) in duplicate.

**Always** include the HLA-B27 **Positive Control** as positive reference signal for your unknown samples.

» **Note:** *The Positive Control is a potential source of contamination. Make sure to handle it carefully.* «

### 7.3. Preparation of HLA-B27 RealFast™ Master Mix:

Gently vortex and briefly centrifuge all solutions after thawing. Set up PCR at room temperature. Prepare sufficient **Master Mix** for all your reactions (N samples + positive control + negative controls) plus at least one additional reaction to compensate for pipetting inaccuracies:

| Component                   | per reaction | e.g. 24+1 reactions |
|-----------------------------|--------------|---------------------|
| RealFast™ 2x Genotyping Mix | 10 µl        | 250 µl              |
| HLA-B27 Assay Mix           | 5 µl         | 125 µl              |
| <b>Master Mix</b>           | <b>15 µl</b> | <b>375 µl</b>       |

Dispense **15 µl Master Mix** into each well. Add **5 µl purified DNA** or **Control** template to reach a final reaction volume of 20 µl.

To minimize risk of contamination, always pipette templates in the following order: first NTC, then samples, last positive control. Immediately close reaction vessels.

» **Note:** *Avoid creating bubbles in the final reaction mix and avoid touching the optical surface of the cap or sealing film without gloves. Both may interfere with fluorescence measurements. Centrifuge briefly if needed.* «

### 7.4. PCR Program

Program the real-time PCR instrument according to the manufacturer's instructions for quantitation experiments with two targets / reporter dyes. Place the samples into the thermal cycler and run the following program:

**AB 7500 Fast, StepOne™, CFX96™, LightCycler® 480, Mx3005P**  
and other Peltier heating block-based instruments:

| Cycles | Temp        | Time   | Steps  |
|--------|-------------|--------|--|
| 1      | 95°C        | 3 min  | Initial denaturation   |
| 40     | 95°C        | 15 sec | Denaturation   |
|        | <b>60°C</b> | 1 min  | Annealing/Extension –<br><b>Data acquisition</b> on FAM<br>and HEX channel |

**Rotor-Gene® 6000:**

| Cycles | Temp                       | Time   | Steps  |
|--------|----------------------------|--------|--|
| 1      | 95°C                       | 3 min  | Initial denaturation   |
| 40     | 95°C                       | 15 sec | Denaturation   |
|        | 36-well rotor: <b>56°C</b> | 1 min  | Annealing/Extension –<br><b>Data acquisition</b> on<br>Green and Yellow<br>channel |
|        | 72-well rotor: <b>60°C</b> |        |  |

## 8. Data Analysis / Interpretation of Results

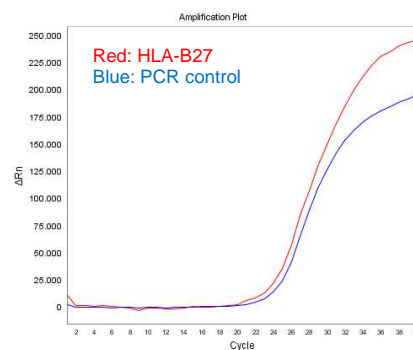
The presence or absence of the HLA-B27 allele is defined by whether there is a signal in the **FAM channel** or not. Successful PCR can be verified by an amplification of the control gene detected in the **HEX channel** (PCR control). Thus, genomic DNA samples positive for HLA-B27 as well as the HLA-B27 Positive Control show an amplification in both, the HEX and FAM channel. HLA-B27 negative samples show an amplification in the HEX channel only. Fluorescent levels and corresponding amplification curves are automatically displayed in amplification plots in the real-time PCR software.

| Sample Type              | Amplification in <b>FAM</b> channel (520 nm) | Amplification in <b>HEX</b> channel (556 nm) |
|--------------------------|--|--|
| HLA-B27 positive         | <b>YES</b>                                   | <b>YES</b>                                   |
| HLA-B27 negative         | NO   | <b>YES</b>                                   |
| HLA-B27 Positive Control | <b>YES</b>                                   | <b>YES</b>                                   |
| NTC                      | NO   | NO   |

Some instrument software may need manual threshold settings for accurate analysis.

Recommendations for Threshold Settings ( $C_0$ ):

Set threshold value for the FAM and for the HEX channel just above the background fluorescent signal generated by the No Template Control (NTC).



Amplification plot: **HLA-B27 positive**

## 9. Warnings and Precautions

- For *in vitro* diagnostics use only.
- Always use disposable powder-free gloves and wear suitable lab coat when handling specimens and reagents.
- Perform reaction setup in an area separate from nucleic acid preparation and PCR product analysis.
- Use pipettes dedicated for PCR setup only, use aerosol-guarded pipette tips.
- Use instrument-compatible reaction vessels with optically clear caps or sealers.
- Do not mix reagents from different lots.
- Do not use expired kits or kit components.

# HLA-B27 RealFast™ Assay



ViennaLab Diagnostics GmbH

Gaudenzdorfer Guertel 43-45

A-1120 Vienna, Austria

Phone: (+43-1) 8120156-0

[info@viennalab.com](mailto:info@viennalab.com)

[www.viennalab.com](http://www.viennalab.com)

REF 7-620  $\Sigma$  100 Reaktionen  
-20°C / 2-8°C CE IVD



## 1. Verwendungszweck

Der HLA-B27 RealFast™ Assay ist ein schneller und präziser real-time PCR Test zur Detektion des HLA-B27 Allels, eine Variante des *humanen Leukozytenantigen B (HLA-B)* Gen, welches mit seronegativen Spondyloarthropathien assoziiert ist. Der Kit eignet sich für die Bestätigung von Verdachtsdiagnosen bei Spondylitis ankylosans, reaktiver Arthritis, juveniler rheumatoider Arthritis oder Uveitis anterior. Der qualitative Test unterscheidet zwischen Vorhandensein oder Fehlen des HLA-B27 Allels in einem humanen DNA Extrakt und detektiert alle krankheitsrelevanten HLA-B27 Subtypen.

Referenzsequenz: HGVS: NG\_023187.1

## 2. Einleitung

HLA-B Moleküle sind Zelloberflächenproteine, die eine wichtige Rolle bei der Unterscheidung zwischen körpereigenen und körperfremden Strukturen spielen. Die HLA-B27 Variante kommt zu ca. 8% in der gesunden kaukasischen Bevölkerung vor, ist aber in über 90% der Patienten mit Spondylitis ankylosans (Morbus Bechterew) vorhanden. Die Krankheit betrifft vorwiegend Männer im Alter zwischen 20 und 40 Jahren und zeichnet sich durch Entzündung des Iliosakralgelenks und fortschreitender Versteifung der Wirbelsäule aus. Die HLA-B27 Typisierung eignet sich aufgrund der hohen Krankheitsassoziation zur differentiellen Diagnose von Spondylitis ankylosans. Auch andere Formen von Spondyloarthropathien sind zu einem hohen Prozentsatz mit HLA-B27 assoziiert.

## 3. Kit Bestandteile

2x RealFast™ Genotyping Mix 1 Vial  weisser Deckel 1000 µl  
HLA-B27 Assay Mix 1 Vial  violetter Deckel 550 µl  
HLA-B27 Positive Control 1 Vial  grüner Deckel 75 µl

Der 2x RealFast™ Genotyping Mix enthält HotStart Taq DNA Polymerase und dNTPs in einem optimierten Puffersystem. Der HLA-B27 Assay Mix besteht aus genspezifischen Primern und doppelt-markierten Hydrolysesonden für HLA-B27 und ein Kontrollgen. Weiters ist eine Positivkontrolle für HLA-B27 im Kit vorhanden.

Der Kit beinhaltet Reagenzien für 100 Reaktionen mit je 20 µl Endvolumen.

## 4. Lagerung und Stabilität

Der HLA-B27 RealFast™ Assay wird auf Kühlblöcken geliefert. Lagern Sie den Kit nach Erhalt bei -20°C oder bei Verwendung innerhalb eines Monats bei +4°C. Die Reagenzien überdauern ohne Aktivitätsverlust bis zu 20 Einfrier-/Auftauzyklen. Vermeiden Sie längere Exposition gegenüber direktem Licht. Bei korrekter Lagerung behält der Kit seine volle Funktionsfähigkeit bis zum angegebenen Ablaufdatum.

## 5. Produktbeschreibung

### 5.1. Testprinzip

Der Test basiert auf dem fluorogenen 5'-Nuklease-Assay, bekannt auch als TaqMan®-Assay. Jede Reaktion enthält genspezifische Primerpaare zur Amplifizierung eines 184 bp Fragments des HLA-B27 Gens und eines Kontrollgens. Letzteres fungiert als PCR Kontrolle. Weitere Komponenten sind zwei doppelt-markierte, genspezifische Hydrolysesonden, die an die Zielsequenz des entsprechenden Fragments binden. Die unmittelbare Nähe von 5'-Fluoreszenzreporter und 3'-Quencherfarbstoff unterdrückt die Fluoreszenz der intakten Sonde. Während des Extensionsschrittes der PCR spaltet die 5' – 3' Exonuklease Aktivität der Taq DNA-Polymerase den Reporter von der hybridisierten Sonde ab. Die räumliche Trennung des Fluorophors vom Quencher verursacht in Echtzeit ein Fluoreszenzsignal, welches proportional zur Menge des PCR-Produkts ist.

In HLA-B27 positiven Proben bindet sowohl die **FAM-markierte HLA-B27 Sonde**, als auch die **HEX-markierte Sonde** für die **PCR Kontrolle** an das zugehörige Genfragment. Resultat ist ein starkes Fluoreszenzsignal im FAM- (520nm) und im HEX (556nm)-Kanal. In HLA-B27 negativen Proben hybridisiert nur die HEX-markierte Sonde der PCR Kontrolle an den komplementären Strang des Kontrollgenfragments. Somit wird ein starkes Fluoreszenzsignal im HEX-Kanal und ein geringes, an der Basislinie liegendes Signal im FAM-Kanal detektiert.

### 5.2. Kompatibilität mit real-time PCR Geräten

Der HLA-B27 RealFast™ Assay ist für die Verwendung mit dem AB 7500 Fast Gerät validiert.

Der Kit ist mit verschiedenen handelsüblichen real-time PCR Geräten, die FAM- and HEX-Fluoreszenz detektieren können, kompatibel:

- ✓ AB 7500 Fast (Applied Biosystems®)
- ✓ AB StepOne™ (Applied Biosystems®)
- ✓ CFX96™ (Bio-Rad)
- ✓ LightCycler® 480 (Roche)
- ✓ Mx3005P (Agilent Technologies)
- ✓ Rotor-Gene® 6000 (Qiagen)

» **Anmerkung:** RealFast™ Variant Detection QuickGuides zur Programmierung und Auswertung von Assays auf verschiedenen Geräten sind als Download verfügbar: [www.viennalab.com](http://www.viennalab.com).

Bei Verwendung von AB StepOne™ muss der passive Referenzfarbstoff auf "ROX" gesetzt werden! «

Der Kit enthält **kein ROX**. Bei Verwendung von real-time PCR Geräten, die eine hohe ROX- Konzentration zur Normalisierung der Daten erfordern (z.B. Applied Biosystems® Geräte: StepOne™, 7300, 7900/7900HT), muss ROX in einer Endkonzentration von 1 µM dem 2x Genotyping Mix zugefügt werden.

### 5.3. Testspezifikationen

Die **Sensitivität** wurde anhand von 66 Allelen, die mit einem CE-markierten Referenztest positiv auf das HLA-B27 Allel getestet wurden, bestimmt. Der HLA-B27 RealFast™ Assay typisierte alle 66 Allele als positiv = 100% Richtig-Positiv-Rate.

Die **Spezifität** wurde anhand von 130 Allelen, die mit einem CE-markierten Referenztest negativ auf das HLA-B27 Allel getestet wurden, bestimmt. Der HLA-B27 RealFast™ Assay typisierte alle 130 Allele als negativ = 100% Richtig-Negativ-Rate.

Detektionslimit: 0.2 ng genomische DNA.

Empfohlene DNA Konzentration: 2 bis 20 ng/µl genomische DNA.

## 6. Erforderliche, aber nicht bereitgestellte Materialien

Real-time PCR Gerät mit FAM-(520 nm) und HEX-(556 nm) Filter, gerätekompabile optische PCR-Gefäße, puderfreie Einweghandschuhe, Vortexer, Minizentrifuge für 2.0 ml Röhrchen, Röhrchenständer, Set kalibrierter Mikropipetten (0.5 – 1000 µl), sterile Pipettenspitzen mit Aerosolfilter, hochreines Wasser, DNA Extraktionskit, Kühl- oder Gefrierschrank, Abfallbehälter.

## 7. Arbeitsanleitung

### 7.1. DNA Extraktion

DNA Extraktionsreagenzien sind **nicht im Kit** enthalten.

Es kann DNA aus verschiedenen Proben (z.B. Vollblut, Blutkärtchen, Wangenabstriche oder Speichel) verwendet werden. Gereinigte DNA muss für die Amplifizierung in hochmolekularer Form sowie in ausreichender Menge und Reinheit vorliegen.

Für eine zuverlässige Genotypisierung sollte die DNA Menge pro Reaktion für alle Proben zwischen 10 und 100 ng liegen.

### 7.2. PCR Kontrollen

Schließen Sie in jedem Lauf **immer** eine **No Template Control (NTC)** zur Kontrolle potentieller Kontaminationen mit ein. Es ist empfehlenswert die NTC (hochreines Wasser anstelle von DNA) als Duplikat einzusetzen.

Inkludieren Sie in jedem Lauf **immer** die **HLA-B27 Positive Control** als positives Referenzsignal für unbekannte Proben.

» **Anmerkung:** Die Positivkontrolle stellt eine potentielle Kontaminationsquelle dar und muss daher mit größter Sorgfalt gehandhabt werden. «

### 7.3. Vorbereitung des HLA-B27 RealFast™ Master-Mixes:

Alle Lösungen komplett auftauen, vorsichtig mischen und kurz abzentrifugieren. Das Ansetzen der PCR erfolgt bei Raumtemperatur. Bereiten Sie ausreichend **Master-Mix** für die Gesamtzahl der geplanten PCR-Ansätze (N Proben + Positivkontrollen + Negativkontrollen) vor, und berechnen Sie mindestens eine zusätzliche Reaktion ein um Pipettierungenauigkeiten auszugleichen:

| Komponente                  | pro Reaktion | z.B. 25 Reaktionen |
|-----------------------------|--------------|--------------------|
| 2x RealFast™ Genotyping Mix | 10 µl        | 250 µl             |
| HLA-B27 Assay Mix           | 5 µl         | 125 µl             |
| <b>Master-Mix</b>           | <b>15 µl</b> | <b>375 µl</b>      |

Legen Sie **15 µl Master-Mix** in jedes Gefäß vor. Pipettieren Sie **5 µl** gereinigte **DNA** oder **Control** Template dazu um das Endvolumen von 20 µl zu erreichen.

Zur Minimierung des Kontaminationsrisikos pipettieren Sie die Proben in dieser Reihenfolge: Zuerst NTC, danach Ihre Proben, zuletzt die Positivkontrolle. Reaktionsgefäße sofort verschließen.

» **Anmerkung:** Vermeiden Sie Luftblasen im PCR-Ansatz und Fingerabdrücke auf den optischen Oberflächen der Reaktionsgefäße. Beides kann die Fluoreszenzmessung beeinträchtigen. «

### 7.4. PCR Programm

Programmieren Sie Ihr real-time PCR Gerät wie vom Hersteller angegeben für eine Quantifizierung mit zwei Targets / Reporterfarbstoffen. Stellen Sie die PCR-Ansätze in den Thermocycler und starten Sie folgendes Programm:

**AB 7500 Fast, StepOne™, CFX96™, LightCycler® 480, Mx3005P** und andere Peltier-Heizblock-basierende Geräte:

| Zyklen | Temp | Zeit   | Schritt   |
|--------|------|--------|---|
| 1      | 95°C | 3 min  | Initiale Denaturierung  |
| 40     | 95°C | 15 sec | Denaturierung   |
|        | 60°C | 1 min  | Annealing/Extension -<br>Datenaufnahme im<br>FAM- und HEX-Kanal |

**Rotor-Gene® 6000:**

| Zyklen | Temp                   | Zeit   | Schritt  |
|--------|------------------------|--------|--|
| 1      | 95°C                   | 3 min  | Initiale Denaturierung   |
| 40     | 95°C                   | 15 sec | Denaturierung  |
|        | 36-well<br>rotor: 56°C | 1 min  | Annealing/Extension -<br>Datenaufnahme im<br>Green- und Yellow-Kanal |
|        | 72-well<br>rotor: 60°C |        |  |

## 8. Datenanalyse / Interpretation der Ergebnisse

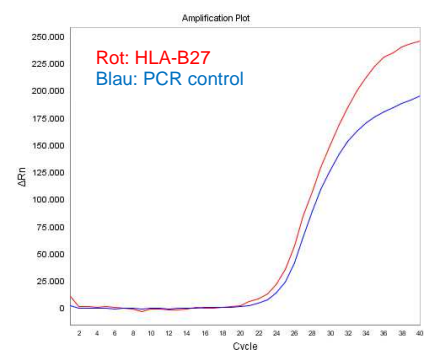
Das Vorhandensein oder Fehlen des HLA-B27 Allels wird über das Vorhandensein oder Fehlen eines Signals im **FAM Kanal** definiert. Die erfolgreiche PCR kann anhand der Amplifikation des Haushaltsgens (PCR Kontrolle), die im **HEX Kanal** detektiert wird, verifiziert werden. Daher zeigt eine für HLA-B27 positive genomische DNA Probe, als auch die HLA-B27 Positive Control eine Amplifikation im HEX Kanal und im FAM Kanal. HLA-B27 negative Proben zeigen lediglich im HEX Kanal eine Amplifikation. Fluoreszenz und korrespondierende Amplifikationskurven werden innerhalb der real-time PCR Software automatisch als Amplification Plots dargestellt.

| Probe                    | Amplifikation im FAM Kanal (520 nm) | Amplifikation im HEX Kanal (556 nm) |
|--------------------------|-------------------------------------|-------------------------------------|
| HLA-B27 positiv          | <b>JA</b>                           | <b>JA</b>                           |
| HLA-B27 negativ          | <b>NEIN</b>                         | <b>JA</b>                           |
| HLA-B27 Positive Control | <b>JA</b>                           | <b>JA</b>                           |
| NTC                      | <b>NEIN</b>                         | <b>NEIN</b>                         |

Einige Auswertprogramme benötigen manuell gesetzte Schwellenwerte (Threshold) zur korrekten Analyse.

Empfehlungen zur Einstellung des Schwellenwertes ( $C_q$ ):

Setzen Sie den Schwellenwert für den FAM- und HEX-Kanal etwas höher als die Hintergrund-fluoreszenz der No Template Control (NTC).





Amplification plot: **HLA-B27 positive** Probe.

## 9. Sicherheitshinweise und Vorsichtsmaßnahmen


- Der Kit ist ausschließlich für *in vitro* Diagnostik bestimmt.
- Tragen Sie beim Hantieren der Proben und Reagenzien immer puderfreie Einweghandschuhe und geeignete Laborkleidung.
- Bereiche für die DNA Extraktion und den Ansatz des PCR Mastermixes sollten räumlich streng getrennt sein.
- Benützen Sie ein eigenes Pipettenset nur für den PCR-Ansatz und verwenden Sie Pipettenspitzen mit Aerosolfilter.
- Benützen Sie ausschließlich dünnwandige, gerätekomppatible PCR-Gefäße mit für optische Messungen geeignetem Verschluss.
- Mischen Sie keine Reagenzien mit verschiedenen Lotnummern.
- Verwenden Sie keine abgelaufenen Kits oder Kit-Komponenten.



# HLA-B27 RealFast™ Assay

REF 7-620  $\Sigma$  100 réactions  
-20°C / 2-8°C  



 **ViennaLab Diagnostics GmbH**  
Gaudenzdorfer Guertel 43-45  
A-1120 Vienna, Austria  
Phone: (+43-1) 8120156-0  
[info@viennalab.com](mailto:info@viennalab.com)  
[www.viennalab.com](http://www.viennalab.com)

## 1. Utilisation

Le RealFast™ Assay HLA-B27 est un test PCR rapide et précis en temps réel pour détecter l'allèle HLA-B27, une variante spécifique d'un antigène humain leucocyte B (HLA-B) dont la présence est fortement associée à des spondylarthropathies séronégatives. Ce kit est utilisé pour confirmer un diagnostic probable de spondylarthrite ankylosante, d'arthrite réactive, d'arthrite rhumatoïde juvénile ou d'uvéite antérieure. Ce test qualitatif permet d'identifier la présence ou l'absence de HLA-B27 dans un extrait d'ADN humain et détecte tous les sous-types HLA-B27 propres à des maladies.

Séquence de référence: HGVS: NG\_023187.1

## 2. Introduction

Les molécules HLA-B sont des protéines de la surface cellulaire qui jouent un rôle important dans la différenciation entre les structures propres au corps et les structures étrangères. La variante HLA-B27 apparaît dans environ 8% dans la population caucasienne générale, mais est présente dans plus de 90% des patients atteints de spondylarthrite ankylosante (Morbus Bechterew). Cette maladie touche principalement les hommes âgés de 20 à 40 ans et se caractérise par une inflammation de l'articulation sacro-iliaque et l'enraidissement progressif de la colonne vertébrale. Le génotype HLA-B27 convient en raison de la corrélation avec la maladie SA. D'autres sous-ensembles de spondylarthrite ankylosante sont aussi associés à l'HLA-B27, dans une moindre mesure.

## 3. Composants du kit

RealFast™ 2x Genotyping Mix 1 Vial  couvercle blanc 1000 µl  
HLA-B27 Assay Mix 1 Vial  couvercle violet 550 µl  
HLA-B27 Positive Control 1 Vial  couvercle vert 75 µl

Le RealFast™ 2x Genotyping Mix comprend HotStart Taq DNA polymerase et des dNTPs dans un système tampon optimisé. Le HLA-B27 Assay Mix se compose de primers géno-spécifiques et de sondes d'hydrolyse munies de marqueurs doubles pour HLA-B27 et d'un gène témoin. Le kit dispose de plus d'un contrôle positif pour HLA-B27.

Le kit comprend des réactifs pour 100 réactions de chacune d'un volume final de 20 µl.

## 4. Stockage et stabilité

Le HLA-B27 RealFast™ Assay est livré sur des blocs de refroidissement. Stockez le kit après réception à -20°C. Ou bien si vous l'utilisez à court terme en l'espace d'un mois, conservez-le de 2 à 8°C. Les réactifs perdurent sans perdre leur activité jusqu'à 20 cycles de congélation/décongélation. Evitez les expositions prolongées à la lumière directe. Stocké de manière correcte, le kit conserve toute sa fonctionnalité jusqu'à la date de péremption indiquée.

## 5. Description du produit

### 5.1. Principe du test

Le test repose sur un test fluorogène à la nucléase 5', connu aussi sous le nom de TaqMan®-Assay. Chaque réaction contient des paires de primers géno-spécifiques pour amplifier un fragment 184 bp du gène HLA-B27 et un fragment d'un gène témoin, ce dernier sert de contrôle à la PCR. Les autres composants sont deux sondes hydrolysées géno-spécifiques munies d'un double marqueur qui s'hybrident à la séquence cible du fragment correspondant. La proximité directe entre les indicateurs fluorescents 5' et les colorants 3' sur une sonde intacte inhibe la fluorescence. Au cours de la PCR l'activité exonucléase 5' – 3' de la polymérase ADN Taq clive l'indicateur fluorescent 5' de l'échantillon hybridisé. La séparation spatiale du fluorophore du quencher provoque un signal fluorescent en temps réel, qui est proportionnel à la quantité du produit de la PCR.

Dans les échantillons testés positifs HLA-B27, la sonde marquée FAM HLA-B27 tout comme le contrôle PCR marqué HEX s'hybrident sur le fragment du gène approprié. On peut détecter une forte fluorescence dans le canal FAM (520nm) et dans le canal HEX (556nm). Dans les échantillons testés négatifs HLA-B27, seule la sonde marquée HEX du contrôle PCR, s'hybride au brin complémentaire du fragment du gène témoin. On peut ainsi détecter un signal de forte fluorescence dans le canal HEX et, dans le canal FAM, aucun ou bien seulement un signal plus faible sur la ligne de base.

### 5.2. Compatibilité avec les machines de la PCR temps réel

Le HLA-B27 RealFast™ Assay est homologué pour une utilisation avec l'appareil AB 7500 Fast.

Le kit est compatible avec différentes machines de la PCR en temps réel standards du commerce capables de détecter la fluorescence FAM et HEX:

- ✓ AB 7500 Fast (Applied Biosystems®)
- ✓ AB StepOne™ (Applied Biosystems®)
- ✓ CFX96™ (Bio-Rad)
- ✓ LightCycler® 480 (Roche)
- ✓ Mx3005P (Agilent Technologies)
- ✓ Rotor-Gene® 6000 (Qiagen)

» **Remarque:** RealFast™ Variant Detection QuickGuides pour la programmation et l'exploitation des résultats des tests sur différents types d'appareils peuvent être téléchargés sur le site: [www.viennalab.com](http://www.viennalab.com).

Si vous utilisez le AB StepOne™, il faut mettre le colorant de référence passif sur "ROX" ! «

Le kit est livré **sans ROX**. Pour l'utilisation d'appareils PCR en temps réel nécessitant une haute concentration pour la normalisation des données (par ex. Applied Biosystems® StepOne™, 7300, 7900/7900HT), il faut ajouter du ROX dans une concentration finale de 1 µM à 2x Genotyping Mix.

### 5.3. Spécifications du test

La **sensibilité** a été déterminée à partir de 66 allèles, qui ont été testées positives à l'allèle HLA-B27 à partir d'un test de référence certifié CE. Le HLA-B27 RealFast™ Assay a typé positives l'ensemble des 66 allèles, ce qui équivaut à un taux de vrais positifs de 100%.

La **spécificité** a été déterminée à partir de 130 allèles qui ont été testées négatives à l'allèle HLA-B27 à partir d'un test de référence certifié CE. Le HLA-B27 RealFast™ Assay a typé négatives l'ensemble des 130 allèles, ce qui équivaut à un taux de vrais négatifs de 100%.

Limite de détection: 0.2 ng ADN génomique (par réaction).

Concentration d'ADN recommandée: 2 à 20 ng/µl ADN génomique.

## 6. Matériel nécessaire, mais non fourni

Appareil de la PCR en temps réel avec des filtres FAM (520 nm) et HEX (556 nm), tubes PCR optiques compatibles avec l'appareil, gants non-poudrés à usage unique, vortexer, minicentrifugeuse pour des tubes de 2.0 ml, racks pour tubes, set de micropipettes calibrées (0.5 – 1000 µl), des pointes de pipettes stériles avec des filtres aérosol, eau ultrapure, système d'extraction d'ADN, réfrigérateur et congélateur, contenant pour déchets biomédicaux.

## 7. Procédure

### 7.1. Extraction de l'ADN

Les réactifs d'extraction d'ADN **ne sont pas inclus** dans le kit.

L'ADN isolé à partir de différents échantillons (par ex. sang total, gouttes de sang séché, frottement à l'intérieur de la joue ou salive) peut être utilisé. L'extrait d'ADN doit bien sûr convenir à une amplification en terme de concentration, de pureté et d'intégrité.

Pour réaliser un génotypage fiable, la quantité d'ADN pour chaque réaction doit se situer dans une fourchette de 10 à 100 ng pour tous les échantillons.

### 7.2. Contrôle de la PCR

Incluez **toujours** un **No Template Control** (NTC) dans chaque test pour contrôler la présence d'éventuelles contaminations. Il est recommandé d'effectuer les NTC (utilisez une eau ultrapure à la place de l'ADN) comme duplicat.

Incluez **toujours** le HLA-B27 **Positive Control** comme signal de référence positif pour des échantillons inconnus.

» **Remarque:** les échantillons de contrôle représentent des sources de contaminations éventuelles, il faut donc veiller à les manipuler avec le plus grand soin. «

### 7.3. Préparation du HLA-B27 RealFast™ Master Mix

Décongelez complètement toutes les solutions, centrifugez-les brièvement après les avoir mélangées avec précaution. La réalisation de la PCR s'effectue à température ambiante. Préparez suffisamment de **Master Mix** pour le nombre total d'amorces PCR prévues (N échantillons + contrôles positifs + contrôles négatifs) et calculez en plus au moins une réaction supplémentaire pour compenser une imprécision de pipetage:

| Composants                  | Par réaction | Par ex. 24+1 réactions |
|-----------------------------|--------------|------------------------|
| RealFast™ 2x Genotyping Mix | 10 µl        | 250 µl                 |
| HLA-B27 Assay Mix           | 5 µl         | 125 µl                 |
| <b>Master Mix</b>           | <b>15 µl</b> | <b>375 µl</b>          |

Mettez **15 µl** de **Master Mix** dans chaque godet. Pipetez et ajoutez **5 µl** d'**ADN** ou de **Control** Template pour obtenir un volume final de 20 µl.

Pour minimiser les risques de contaminations, pipetez les échantillons dans cet ordre: premièrement NTC, ensuite les échantillons, et finalement les contrôles positifs. Fermez immédiatement les récipients de réaction.

» **Remarque:** évitez les bulles d'air dans les mélanges finaux de réaction et les empreintes digitales sur les surfaces optiques des récipients de réaction qui peuvent toutes les deux altérer la mesure de la fluorescence. Centrifugez si nécessaire. «

### 7.4. Programme de la PCR

Programmez la machine PCR en temps réel comme indiqué par le fabricant pour les expériences de quantification. Mettez les échantillons PCR dans le thermocycleur et lancez le programme suivant:

**AB 7500 Fast, StepOne™, CFX96™, LightCycler® 480, Mx3005P**  
et autres machines reposant sur le bloc thermique Peltier:

| Cycles | Temp        | Durée  | Etape  |
|--------|-------------|--------|--|
| 1      | 95°C        | 3 min  | Dénaturation initiale  |
| 40     | 95°C        | 15 sec | Dénaturation   |
|        | <b>60°C</b> | 1 min  | Annealing/Extension –<br><b>Réception de données</b><br>dans le canal FAM et HEX |

**Rotor-Gene® 6000:**

| Cycles | Temp   | Durée  | Etape   |
|--------|--|--------|---|
| 1      | 95°C   | 3 min  | Dénaturation initiale   |
| 40     | 95°C   | 15 sec | Denaturation  |
|        | 36-well rotor: <b>56°C</b><br>72-well rotor: <b>60°C</b> | 1 min  | Annealing/Extension –<br><b>Réception de données</b><br>dans le canal Green et Yellow |

## 8. Analyse des données / interprétation des résultats

La présence ou l'absence de l'allèle HLA-B27 est définie si un signal apparaît ou non dans le **canal FAM**. La réussite d'une PCR peut être vérifiée par une amplification du gène témoin qui sera détectée dans le **canal HEX** (contrôle PCR). Ainsi, les échantillons d'ADN génomique testés positifs HLA-B27 tout comme le HLA-B27 Positive Control montre une amplification dans les deux canaux, le canal HEX et le canal FAM. Les échantillons testés négatifs HLA-B27 manifeste une amplification uniquement dans le canal HEX. La fluorescence et les courbes d'amplification correspondantes sont représentées automatiquement dans le logiciel PCR en temps réel dans les graphiques d'amplification.

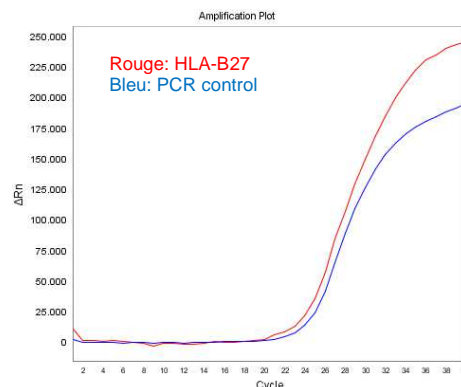
| Echantillon              | Amplification dans le canal <b>FAM</b> (520 nm) | Amplification dans le canal <b>HEX</b> (556 nm) |
|--------------------------|---|---|
| HLA-B27 positif          | <b>OUI</b>                                      | <b>OUI</b>                                      |
| HLA-B27 négatif          | <b>NON</b>                                      | <b>OUI</b>                                      |
| HLA-B27 Positive Control | <b>OUI</b>                                      | <b>OUI</b>                                      |
| NTC                      | <b>NON</b>                                      | <b>NON</b>                                      |

Pour certains logiciels il faut fixer manuellement des valeurs seuil (threshold) pour effectuer le génotypage correctement.

Recommandations pour le réglage de la valeur seuil (C<sub>q</sub>):

Fixez la valeur seuil pour le canal FAM et le canal HEX un peu au-dessus du signal fluorescent généré par le No Template Control (NTC).

Suivez les instructions de votre logiciel d'évaluation de la PCR en temps réel, pour analyser les données que vous avez obtenues.



Graphique d'amplification:  
échantillon **HLA-B27 positif**

## 9. Mises en garde et précautions

- Le kit est à utiliser uniquement pour des diagnostics *in vitro*.
- Pour manipuler les échantillons et les réactifs, mettez toujours des gants poudrés à usage unique et des vêtements de laboratoire appropriés.
- Effectuez l'extraction de l'ADN dans un endroit strictement séparé de celui où vous réalisez la préparation de la PCR.
- Utilisez un jeu de pipettes uniquement destiné à la préparation de la PCR et utilisez des pointes de pipettes avec un filtre aérosol.
- Utilisez uniquement des récipients PCR compatibles avec la machine, aux parois fines, avec un couvercle approprié à faire des mesures optiques.
- Ne mélangez pas de réactifs avec différents numéros de lot.
- N'utilisez pas de kits et de composants de kit périmés.

# HLA-B27 RealFast™ Assay



ViennaLab Diagnostics GmbH

Gaudenzdorfer Guertel 43-45

A-1120 Vienna, Austria

Phone: (+43-1) 8120156-0

[info@viennalab.com](mailto:info@viennalab.com)

[www.viennalab.com](http://www.viennalab.com)

## 1. Utilizzo

L'HLA-B27 RealFast™ Assay è un test in tempo reale, rapido e accurato, basato sulla PCR per la rilevazione dell'allele HLA-B27, una variante specifica del gene *human leukocyte antigen B (HLA-B)* strettamente associate alle spondiloartropatie sieronegative. Il kit viene utilizzato per confermare diagnosi sospette di spondilite anchilosante, artrite reattiva, artrite reumatoide giovanile o uveite anteriore. Il test qualitativo discrimina la presenza o assenza di HLA-B27 in un estratto di DNA umano e rileva tutti i sottotipi di HLA-B27 pertinenti alla patologia. Sequenza di riferimento: HGVS: NG\_023187.1

## 2. Introduzione

Le molecole HLA-B sono proteine della superficie cellulare che svolgono un ruolo importante nell'immunità. La frequenza della variante HLA-B27 è pari a circa l'8% tra la popolazione caucasica generale, mentre si riscontra in oltre il 90% dei pazienti affetti da spondilite anchilosante (SA). La malattia, che colpisce prevalentemente gli uomini di età compresa tra i 20 e i 40 anni, è caratterizzata da infiammazione dell'articolazione sacroiliaca e da un progressivo irrigidimento della colonna vertebrale. A causa dell'elevata correlazione con la patologia, la genotipizzazione di HLA-B27 è appropriata per una diagnosi differenziale di SA. Anche altre forme secondarie di spondiloartrite sono associate all'HLA-B27, sebbene in minor grado.

## 3. Contenuto del kit

RealFast™ 2x Genotyping Mix 1 fiala □ tappo bianco 1000 µl  
HLA-B27 Assay Mix 1 fiala ■ tappo viola 550 µl  
HLA-B27 Positive Control 1 fiala ■ tappo verde 75 µl

Il RealFast™ 2x Genotyping Mix include la HotStart Taq DNA polymerase e i dNTP in un sistema tampone ottimizzato.

L'HLA-B27 Assay Mix consiste di primer gene-specifici, di sonde di idrolisi a doppia etichetta per l'HLA-B27 e di un gene di controllo. Nel kit viene fornito un controllo positivo per l'HLA-B27.

Il kit contiene reagenti per 100 reazioni in un volume finale di 20 µl ciascuno.

## 4. Conservazione e stabilità

L'HLA-B27 RealFast™ Assay viene inviato su blocchi refrigeranti. Al suo arrivo, conservare il kit a -20°C. In alternativa, il kit può essere conservato a una temperatura tra i 2 e gli 8°C per un uso a breve termine entro un mese. Il kit sopporta fino a 20 cicli di congelamento/scongelo senza perdita di attività. Evitare un'esposizione prolungata a luce intensa. Se conservato in modo adeguato, il kit manterrà piena attività fino alla data di scadenza indicata sull'etichetta.

## 5. Descrizione del prodotto

### 5.1. Principio del Test

Il test è basato sul saggio fluorogenico della 5' nucleasi, anche denominato TaqMan® Assay. Ogni reazione contiene coppie di primer gene-specifici che amplificano un frammento di 184 bp del gene HLA-B27 e un frammento di un gene di controllo, il quale funge da controllo per la PCR. Tra le altre componenti vi sono due sonde di idrolisi gene-specifiche a doppia etichetta che ibridano con la sequenza target del frammento corrispondente. La prossimità del reporter fluorescente in 5' e del quencher colorante in 3' sulle sonde intatte induce la soppressione della fluorescenza del reporter. Durante la fase di estensione della PCR, l'attività 5' – 3' esonucleasica della Taq DNA polimerasi cliva il reporter fluorescente in 5' dalla sonda ibridata. La separazione fisica del fluoroforo dal quencher colorante genera un segnale fluorescente in tempo reale, che è proporzionale al prodotto della PCR accumulato.

Nei campioni positivi per l'HLA-B27 sia la sonda **HLA-B27 marcata con FAM** sia la sonda di **controllo per la PCR marcata con HEX** si legano con il frammento di gene corrispondente. Nel canale FAM (520nm) e nel canale HEX (556nm) si rileva un forte segnale di fluorescenza. Nei campioni negativi per l'HLA-B27 soltanto la sonda di controllo per la PCR marcata con HEX ibrida con il filamento complementare del frammento del gene di controllo. Nel canale HEX si rileva un forte segnale di fluorescenza, mentre il segnale è assente o soltanto di base nel canale FAM.

### 5.2. Compatibilità dello strumento Real-time PCR

L'HLA-B27 RealFast™ Assay è validato per l'utilizzo con lo strumento AB 7500 Fast.

Il kit è compatibile con vari strumenti comuni Real-time PCR in grado di registrare la fluorescenza FAM e HEX:

- ✓ AB 7500 Fast (Applied Biosystems®)
- ✓ AB StepOne™ (Applied Biosystems®)
- ✓ CFX96™ (Bio-Rad)
- ✓ LightCycler® 480 (Roche)
- ✓ Mx3005P (Agilent Technologies)
- ✓ Rotor-Gene® 6000 (Qiagen)

» **Nota:** Le RealFast™ Variant Detection QuickGuide per l'allestimento e l'analisi di esperimenti su strumenti di tipo diverso possono essere scaricate dal sito [www.viennalab.com](http://www.viennalab.com).

Quando si utilizza l'AB StepOne™, impostare il colorante di riferimento passivo su "ROX"! «

Poiché viene fornito **senza ROX**, per utilizzare il kit con strumenti Real-time PCR che richiedono un ROX elevato per la normalizzazione dei dati (per es. strumenti Applied Biosystems® StepOne™, 7300, 7900/7900HT), aggiungere ROX in una concentrazione finale di 1 µM al 2x Genotyping Mix.

### 5.3. Specifiche delle prestazioni dell'Assay

La determinazione della **sensibilità** è stata eseguita su 66 alleli risultati positivi per l'allele HLA-B27 con kit di riferimento marchiato CE. L'HLA-B27 RealFast™ Assay ha determinato la positività di tutti i 66 alleli, con una percentuale di veri positivi pari al 100%.

La determinazione della **specificità** è stata eseguita su 130 alleli risultati negativi per l'allele HLA-B27 con kit di riferimento marchiato CE. L'HLA-B27 RealFast™ Assay ha determinato la negatività di tutti i 130 alleli, con una percentuale di veri negativi pari al 100%.

Limite di rilevazione: 0.2 ng di DNA genomico (per reazione).

Concentrazione di DNA raccomandata: da 2 a 20 ng/µl di DNA genomico.

## 6. Materiali richiesti ma non forniti

Strumento Real-time PCR con filtri FAM (520 nm) e HEX (556 nm), contenitori di reazione da compatibili con lo strumento, guanti monouso senza polvere, vortex, minicentrifuga per provette da 2.0 ml, portaprovette, set di micropipette calibrate (0.5 – 1000 µl), punte sterili con filtro barriera antiaerosol, acqua di grado molecolare, sistema per l'estrazione del DNA, congelatore, contenitore per rifiuti biologici.

## 7. Protocollo sperimentale

### 7.1. Estrazione del DNA

I reagenti per l'estrazione del DNA **non sono forniti** con il kit.

E' possibile utilizzare DNA isolato da campioni diversi (per es. sangue periferico intero, campioni di sangue secco, tamponi orali o saliva). Accertarsi che il DNA estratto sia idoneo per l'amplificazione dal punto di vista della concentrazione, della purezza e dell'integrità.

Per un'accurata determinazione dei genotipi, la quantità di DNA per reazione dev'essere compresa tra 10 e 100 ng per tutti i campioni.

### 7.2. Controlli della PCR

Includere **sempre** un **No Template Control** (NTC) in ciascun esperimento per confermare l'assenza di potenziali contaminazioni. E' consigliabile condurre l'NTC in duplicato (utilizzare acqua di grado PCR invece di DNA).

Includere **sempre** l'HLA-B27 **Positive Control** come segnale di riferimento positivo per i campioni non noti.

» **Nota:** I campioni di controllo costituiscono potenziali fonti di contaminazione. Assicuratevi di maneggiarli con cautela. «

### 7.3. Preparazione del Master Mix delle HLA-B27 RealFast™:

Una volta scongelate, vortexare leggermente e centrifugare brevemente tutte le soluzioni. Allestire la PCR a temperatura ambiente. Preparare una quantità di **Master Mix** che sia sufficiente per tutte le reazioni (N campioni + controlli positivi + controlli negativi) nonché almeno una reazione aggiuntiva per rimediare a eventuali imprecisioni nel pipettaggio:

| Componenti                  | per reazione | Per es. 24+1 reazioni |
|-----------------------------|--------------|-----------------------|
| RealFast™ 2x Genotyping Mix | 10 µl        | 250 µl                |
| HLA-B27 Assay Mix           | 5 µl         | 125 µl                |
| <b>Master Mix</b>           | <b>15 µl</b> | <b>375 µl</b>         |

Dispensare **15 µl** di **Master Mix** in ciascun pozzetto. Aggiungere **5 µl** di **DNA** purificato o di **Control** template per ottenere un volume di reazione finale di 20 µl.

Minimizzare il rischio di contaminazione, pipettare sempre i template nel seguente ordine: prima l'NTC, quindi i campioni e, per ultimi, i controlli positivi. Chiudere immediatamente i contenitori di reazione.

» **Nota:** Evitare la creazione di bolle nel mix di reazione finale ed evitare di toccare la superficie ottica del tappo o la pellicola sigillante senza quanti. Entrambi possono interferire con le misurazioni della fluorescenza. Centrifugare brevemente se necessario. «

### 7.4. Programma della PCR

Programmare lo strumento Real-time PCR secondo le istruzioni del fabbricante per gli esperimenti di quantificazione. Collocare i campioni nel termociclatore e svolgere il seguente programma:

**AB 7500 Fast, StepOne™, CFX96™, LightCycler® 480, Mx3005P e altri strumenti** Peltier basati su blocco di riscaldamento:

| Cicli | Temp        | Tempo  | Step   |
|-------|-------------|--------|--|
| 1     | 95°C        | 3 min  | Denaturazione iniziale   |
| 40    | 95°C        | 15 sec | Denaturazione  |
|       | <b>60°C</b> | 1 min  | Annealing/Estensione – <b>Acquisizione dei dati</b> nel canale FAM e HEX |

**Rotor-Gene® 6000:**

| Cicli | Temp                       | Tempo  | Step  |
|-------|----------------------------|--------|---|
| 1     | 95°C                       | 3 min  | Denaturazione iniziale  |
| 40    | 95°C                       | 15 sec | Denaturazione   |
|       | 36-well rotor: <b>56 C</b> | 1 min  | Annealing/Estensione – <b>Acquisizione dei dati</b> nel canale Green e Yellow |
|       | 72-well rotor: <b>60°C</b> |        |   |

## 8. Analisi dei dati / Interpretazione dei risultati

La presenza o assenza dell'allele HLA-B27 è determinata dalla presenza o meno di un segnale nel **canale FAM**. Una buona riuscita della PCR può essere verificata da un'amplificazione del gene di controllo rilevata nel **canale HEX** (controllo della PCR). Pertanto, i campioni di DNA genomico positivi per l'HLA-B27 e l'HLA-B27 Positive Control mostrano un'amplificazione in entrambi i canali, HEX e FAM. I campioni HLA-B27 negativi mostrano un'amplificazione soltanto nel canale HEX. I livelli di fluorescenza e le corrispondenti curve di amplificazione vengono rappresentati automaticamente nei grafici di amplificazione del software Real-time PCR.

| Campioni                 | Amplificazione nel canale <b>FAM</b> (520 nm) | Amplificazione nel canale <b>HEX</b> (556 nm) |
|--------------------------|---|---|
| HLA-B27 positivi         | <b>SI</b>                                     | <b>SI</b>                                     |
| HLA-B27 negativi         | NO  | <b>SI</b>                                     |
| HLA-B27 Positive Control | <b>SI</b>                                     | <b>SI</b>                                     |
| NTC                      | NO  | NO  |

Alcuni software dello strumento richiedono l'impostazione manuale dei valori soglia (threshold) ai fini di un'accurata determinazione dei genotipi.

Raccomandazioni per l'impostazione dei valori soglia ( $C_0$ ):

Impostare il valore soglia per il canale FAM e il canale HEX appena al di sopra del segnale di fluorescenza di fondo generato dal No Template Control (NTC).

Per l'analisi dei dati acquisiti, seguire le istruzioni del software dello strumento.

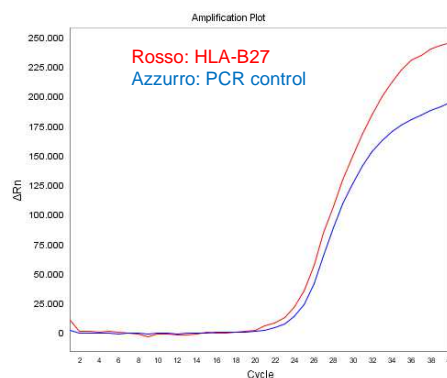


Grafico di amplificazione:  
campione **HLA-B27 positivo**.

## 9. Avvertenze e precauzioni

- Solo per uso diagnostico *in vitro*.
- Indossare sempre guanti monouso senza polvere e un camice da laboratorio appropriato quando si maneggiano campioni e reagenti.
- Allestire la reazione in un'area separata da quella della preparazione dell'acido nucleico e dell'analisi del prodotto della PCR.
- Utilizzare pipette dedicate soltanto all'allestimento della PCR, avvalersi di punte per pipette provviste di barriera antiaerosol.
- Utilizzare contenitori di reazione compatibili con lo strumento provvisti di tappi otticamente trasparenti o di pellicole sigillanti.
- Non mescolare reagenti di lotti diversi.
- Non utilizzare kit, o componenti di kit, scaduti.



# HLA-B27 RealFast™ Assay

REF 7-620  $\Sigma$  100 reacciones  
-20°C / 2-8°C **CE** **IVD**



**ViennaLab Diagnostics GmbH**

Gaudenzdorfer Guertel 43-45

A-1120 Vienna, Austria

Phone: (+43-1) 8120156-0

[info@viennalab.com](mailto:info@viennalab.com)

[www.viennalab.com](http://www.viennalab.com)

## 1. Aplicación

HLA-B27 RealFast™ Assay es una prueba de PCR en tiempo real rápida y precisa para la detección del alelo HLA-B27, una variante del antígeno leucocitario humano B (HLA-B), que se asocia con espondiloartropatías seronegativas. El kit es adecuado para la confirmación de los diagnósticos de espondilitis anquilosante, artritis reactiva, artritis reumatoide juvenil o uveítis anterior. La prueba cualitativa distingue entre la presencia o ausencia del alelo HLA-B27 en un extracto de ADN humano y detecta todos los subtipos de HLA-B27 relevantes de enfermedad.

Secuencia de referencia: HGVS: NG\_023187.1

## 2. Introducción

Las moléculas de HLA-B son proteínas de la superficie celular, que juegan un papel importante en la distinción entre estructuras endógenas y exógenas. La variante HLA-B27 se presenta en alrededor de un 8% de la población caucásica sana, pero se encuentra en más del 90% de los pacientes con espondilitis anquilosante (Morbus Bechterew). La enfermedad afecta principalmente a los hombres de edades comprendidas entre los 20 y 40 años de edad y se caracteriza por la inflamación de la articulación sacroilíaca y la rigidez progresiva de la columna vertebral. La tipificación de HLA-B27 se ajusta a la elevada asociación de la enfermedad para el diagnóstico diferencial de la espondilitis anquilosante. También otras formas de espondiloartropatías están asociadas en un alto porcentaje con HLA-B27.

## 3. Componentes del kit

|                             |        |                 |         |  |
|-----------------------------|--------|-----------------|---------|--|
| RealFast™ 2x Genotyping Mix | 1 vial | □ tapón blanco  | 1000 µl | El RealFast™ 2x Genotyping Mix contiene HotStart Taq DNA   |
| HLA-B27 Assay Mix           | 1 vial | ■ tapón violeta | 550 µl  | polymerase y dNTPs en un óptimo sistema de tampón o buffer.  |
| HLA-B27 Positive Control    | 1 vial | ■ tapón verde   | 75 µl   | El HLA-B27 Assay Mix consta de primers específicos de genes y sondas de hidrólisis de doble marcado para HLA-B27 y un gen de control. Además en el kit está disponible un control positivo para HLA-B27. |

El kit contiene reactivos para 100 reacciones con cada 20 µl de volumen final.

## 4. Almacenamiento y estabilidad

El HLA-B27 RealFast™ Assay se suministra sobre bloques de enfriamiento. Conserve el kit a -20°C después de su recepción. Alternativamente para su utilización en el espacio de un mes a 2 hasta 8°C. Los reactivos sobreviven sin pérdida de actividad hasta 20 ciclos de congelación/ descongelación. Evite la exposición prolongada a la luz directa. Cuando se conserva correctamente, el kit mantiene su funcionalidad hasta la fecha de caducidad indicada.

## 5. Descripción del producto

### 5.1. Principio de la prueba

La prueba basada en el ensayo de 5' nucleasa fluorogénica, también conocido como el ensayo TaqMan®-Assay. Cada reacción contiene pares de primers específicos de gen para la amplificación de un fragmento de 184 pb del gen HLA-B27 y del gen de control. Este último actúa como un control de PCR. Otros componentes son dos sondas de hidrólisis doble marcado de genes específicos, que se enlazan a la secuencia de objetivo del fragmento correspondiente. La proximidad del 5' reporter de fluorescente y 3' colorante de quencher reprime la fluorescencia de la sonda intacta. Durante la etapa de extensión de PCR, la actividad 5' – 3' exonucleasa de la polimerasa de ADN Taq escinde el reporter de la sonda hibridada. La separación espacial del fluoróforo del quencher ocasiona una señal de fluorescencia en tiempo real, la cual es proporcional a la cantidad de producto de PCR.

En las pruebas positivas HLA-B27 enlaza tanto la **HLA-B27 marcada con FAM**, como también la **sonda marcada con HEX** para el **control de PCR** al fragmento de gen correspondiente. El resultado una fuerte señal de fluorescencia en el canal de FAM- (520nm) y de HEX (556nm). En las pruebas negativas HLA-B27 hibrida solamente la sonda marcada con HEX del control de PCR a la cadena complementaria del fragmento de gen de control. De este modo se detecta una fuerte señal de fluorescencia en el canal de HEX y una reducida señal situada en la línea de base en el canal de FAM.

### 5.2. Compatibilidad con aparatos PCR en tiempo real

El HLA-B27 RealFast™ Assay su uso está autorizado con el aparato AB 7500 Fast.

El kit es compatible con diferentes aparatos usuales de PCR en tiempo real, que puedan detectar fluorescencia FAM y HEX:

- ✓ AB 7500 Fast (Applied Biosystems®)
- ✓ AB StepOne™ (Applied Biosystems®)
- ✓ CFX96™ (Bio-Rad)
- ✓ LightCycler® 480 (Roche)
- ✓ Mx3005P (Agilent Technologies)
- ✓ Rotor-Gene® 6000 (Qiagen)

» **Nota:** RealFast Variant Detection Guías rápidas para la programación y evaluación de ensayos RealFast™ Assays están disponibles para su descarga en [www.viennalab.com](http://www.viennalab.com).

¡Al utilizar AB StepOne™ el colorante de referencia pasiva debe ponerse a "ROX"! «

El kit **no** contiene **ROX**. El uso de dispositivos de PCR en tiempo real, que requieren una alta concentración de ROX para normalizar los datos (por.ej.: Applied Biosystems® StepOne™, 7300, 7900/7900HT), ROX tiene que ser añadido a una concentración final de 1 µM al 2x Genotyping Mix.

### 5.3. Especificaciones de la prueba

La **sensibilidad** se basa en 66 alelos, que fueron probados con una prueba de referencia positiva para el alelo HLA-B27 certificado por la CE. El HLA-B27 RealFast™ Assay tipificó los 66 alelos como positivo = 100% correcto-positivo-tanto por ciento.

La **especificidad** se basa en 130 alelos, que fueron probados con una prueba de referencia negativa para el alelo HLA-B27 certificado por la CE. El HLA-B27 RealFast™ Assay tipificó los 130 alelos como negativo = 100% correcto-negativo-tanto por ciento.

Límite de detección: 0.2 ng de ADN genómico (por reacción).

Concentración de ADN recomendada: de 2 a 20 ng/µl de ADN genómico.

## 6. Materiales necesarios, pero no proporcionados

El aparato PCR en tiempo real con FAM (520 nm) y el filtro HEX (556 nm), recipientes PCR ópticos compatibles con aparatos, guantes desechables sin polvo, vórtex, mini centrífuga para 2.0 ml tubos, bastidor de tubos, juego de micro pipetas calibradas (0.5 - 1000 µl), puntas de pipeta estériles con filtros de aerosol, agua de gran pureza, sistema de extracción de ADN, refrigerador o congelador, contenedor de residuos.

## 7. Instrucciones

### 7.1. Extracción ADN

Reactivos de extracción de ADN **no se incluyen** en el kit. Se puede utilizar ADN de diferentes muestras (por ejemplo, sangre total, tarjetas de sangre, frotis de mejilla o la saliva). El ADN purificado debe estar disponible para la amplificación de forma altamente molecular y en cantidad y pureza suficientes. Para determinar el genotipo fiable la cantidad de ADN por reacción para todas las pruebas debe ser entre 10 y 100 ng.

### 7.2. Controles PCR

Incluya en cada ejecución **siempre un No Template Control (NTC)** para controlar la posibilidad de una contaminación potencial. Se recomienda utilizar el NTC (agua ultra pura en lugar de ADN) como duplicado.

Incluya en cada serie **siempre el HLA-B27 Positive Control** como una señal de referencia positiva para las muestras desconocidas.

»**Nota:** Las pruebas de control representan un fuente de contaminación en potencia y por lo tanto deben manejarse con mucho cuidado. «

### 7.3. Preparación de HLA-B27 RealFast™ Master-Mix

Descongele completamente todas las soluciones, mezclar suavemente y centrifugar brevemente. La preparación de la PCR debe llevarse a cabo a temperatura ambiente. Preparar suficiente **Master-Mix** (mezcla maestra) para el número total del depósito de PCR planificado (pruebas N + controles positivos + controles negativos), y calcular al menos una reacción adicional para nivelar inexactitudes del pipeteando:

| Componentes                 | por reacción | p.ej. 24+1 reacciones |
|-----------------------------|--------------|-----------------------|
| RealFast™ 2x Genotyping Mix | 10 µl        | 250 µl                |
| HLA-B27 Assay Mix           | 5 µl         | 125 µl                |
| <b>Master-Mix</b>           | <b>15 µl</b> | <b>375 µl</b>         |

Coloque previamente **15 µl Master-Mix** en cada recipiente. Pipete **5 µl de ADN** purificado o de **Control** Template en él con el fin de alcanzar el volumen final de 20 µl de ADN.

Para minimizar el riesgo de contaminación de las muestras de la pipeta en este orden: en primer lugar NTC, a continuación sus muestras, por último los controles positivos. Cerrar inmediatamente los recipientes de reacción.

»**Nota:** Evite las burbujas de aire en la mezcla de PCR y las huellas dactilares sobre las superficies ópticas de los recipientes de reacción. Las dos cosas pueden afectar la medición de fluorescencia. «

### 7.4. Programa PCR

Programa su aparato PCR en tiempo real según lo especificado por el fabricante para los experimentos en la "cuantificación". Fije los depósitos de PCR en el termociclador y ejecute el siguiente programa:

**AB 7500 Fast, StepOne™, CFX96™, LightCycler® 480, Mx3005P** y otros aparatos basados en el bloque de calentamiento Peltier:

| Ciclos | Temp        | Tiempo | Paso   |
|--------|-------------|--------|--|
| 1      | 95°C        | 3 min  | Desnaturalización inicial  |
| 40     | 95°C        | 15 seg | Desnaturalización  |
|        | <b>60°C</b> | 1 min  | Annealing/Extensión – <b>registro de datos</b> en el canal FAM y HEX |

**Rotor-Gene® 6000:**

| Ciclos | Temp   | Tiempo | Paso  |
|--------|--|--------|---|
| 1      | 95°C   | 3 min  | Desnaturalización inicial   |
| 40     | 95°C   | 15 seg | Desnaturalización   |
|        | 36-well rotor: <b>56°C</b><br>72-well rotor: <b>60°C</b> | 1 min  | Annealing/Extensión - <b>registro de datos</b> en el canal Green y Yellow |

## 8. Análisis de datos / Interpretación de los resultados

La presencia o ausencia de HLA-B27 se define por la presencia o ausencia de una señal en el **canal FAM**. El éxito de PCR puede verificarse gracias a la amplificación del gen de control (control PCR), que se detecta en el **canal HEX**. Por lo tanto, una muestra de ADN genómico positiva para HLA-B27, así como el HLA-B27 Positive Control muestra una amplificación en el canal HEX y FAM. HLA-B27 pruebas negativas muestran solo una amplificación en el canal HEX. Fluorescencia y correspondientes curvas de amplificación se visualizan automáticamente dentro del software PCR en tiempo real en un gráfico de amplificación.

| Pruebas                  | Amplificación en FAM-canal (520 nm) | Amplificación en HEX-canal (556 nm) |
|--------------------------|-------------------------------------|-------------------------------------|
| HLA-B27 positiva         | <b>SI</b>                           | <b>SI</b>                           |
| HLA-B27 negativa         | NO                                  | <b>SI</b>                           |
| HLA-B27 Positive Control | <b>SI</b>                           | <b>SI</b>                           |
| NTC                      | NO                                  | NO                                  |

Algunos programas de evaluación tienen que configurar manualmente el valor límite (threshold) para el genotipo correcto.

Recomendaciones para establecer el valor límite (C<sub>q</sub>):

Establezca el valor umbral para el canal FAM y HEX algo mayor que la fluorescencia de fondo del No Template Control (NTC).

Siga las indicaciones de su programa de evaluación PCR en tiempo real para analizar los datos obtenidos.

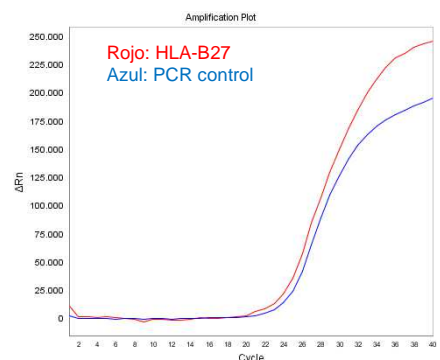


Gráfico de amplificación:  
prueba **positiva HLA-B27**

## 9. Indicaciones y medidas de seguridad

- El kit se destina únicamente para uso diagnóstico *in vitro*.
- Al manipular muestras y reactivos utilice siempre guantes desechables sin polvo y vestimenta adecuada de laboratorio.
- Entre las áreas para la extracción de ADN y el depósito PCR Master Mix debe mantener un espacio de separación estricto.
- Utilice solamente un set de pipetas propio sólo para el depósito de PCR y utilice puntas de pipeta con filtro de aerosol.
- Utilice únicamente recipientes de paredes finas, recipientes de PCR compatibles con los aparatos para mediciones ópticas cierre adecuado.
- No mezclar reactivos con números de lotes diferentes.
- No utilizar kits o componentes del kit caducados.

# HLA-B27 RealFast™ Assay

REF 7-620  $\Sigma$  100 reações  
-20°C / 2-8°C CE IVD



ViennaLab Diagnostics GmbH

Gaudenzdorfer Guertel 43-45

A-1120 Vienna, Austria

Phone: (+43-1) 8120156-0

[info@viennalab.com](mailto:info@viennalab.com)

[www.viennalab.com](http://www.viennalab.com)

## 1. Utilização prevista

O HLA-B27 RealFast™ Assay é um teste de PCR em tempo real rápido e exato para a deteção do alelo HLA-B27, uma variante específica do gene do *human leukocyte antigen B (HLA-B)* que está fortemente associada a spondiloartropatias soronegativas. Este kit destina-se a confirmar uma suspeita de diagnóstico de espondilite anquilosante, artrite reativa, artrite reumatoide juvenil ou uveíte anterior. O ensaio qualitativo discrimina a presença ou ausência de HLA-B27 num extrato de ADN humano e deteta todos os subtipos de HLA-B27 relevantes da doença.

Sequência de referência: HGVS: NG\_023187.1

## 2. Introdução

As moléculas HLA-B são proteínas de superfície das células que possuem um papel importante na imunidade. A frequência da variante HLA-B27 é de, aproximadamente, 8% na população caucasiana geral, enquanto que é detetada em mais de 90% de doentes com espondilite anquilosante (EA). A doença, que afeta predominantemente homens entre as idades de 20 e 40 anos, caracteriza-se pela inflamação da articulação sacroilíaca e rigidez progressiva da coluna. Devido à sua elevada correlação com a doença, a genotipagem do HLA-B27 é adequada para o diagnóstico diferencial de EA. Há também outros subconjuntos de espondiloartrite associados ao HLA-B27, embora em menor grau.

## 3. Conteúdo do kit

|                             |          |                |         |
|-----------------------------|----------|----------------|---------|
| RealFast™ 2x Genotyping Mix | 1 ampola | □ tampa branca | 1000 µl |
| HLA-B27 Assay Mix           | 1 ampola | ■ tampa roxa   | 550 µl  |
| HLA-B27 Positive Control    | 1 ampola | ■ tampa verde  | 75 µl   |

A RealFast™ 2x Genotyping Mix inclui HotStart Taq DNA polymerase e dNTP num sistema tampão otimizado.

A HLA-B27 Assay Mix consiste em iniciadores específicos para o gene, sondas de hidrólise com marcação dupla para HLA-B27 e um gene de controlo. O kit vem com um controlo positivo para HLA-B27.

O kit contém reagentes para 100 reações, num volume final de 20 µl cada.

## 4. Armazenamento e estabilidade

O HLA-B27 RealFast™ Assay é enviado em blocos de arrefecimento. Após a receção, armazene o kit a -20°C. Em alternativa, armazene entre 2 e 8°C para utilização a curto prazo, dentro de um mês. O kit suporta até 20 ciclos de congelamento/descongelamento sem ocorrer perda de atividade. Evitar a exposição prolongada a luz intensa. Se for armazenado corretamente, o kit permanece totalmente ativo até à data de validade indicada no rótulo.

## 5. Descrição do produto

### 5.1. Princípio do teste

O teste utiliza o ensaio fluorogénico 5' nuclease, também conhecido como ensaio TaqMan®. Cada reação contém pares de iniciadores específicos do gene que amplificam um fragmento de 184 pb do gene HLA-B27 e um fragmento de um gene de controlo, funcionando este como controlo da PCR. Outros componentes são sondas de hidrólise específicas para o gene, com marcação dupla, que hibridam a sequência-alvo do fragmento correspondente. A proximidade do gene repórter fluorescente 5' e o corante supressor 3' em sondas intactas impede a fluorescência do gene repórter. Durante a fase de extensão da PCR, a atividade da exonuclease 5' – 3' da Taq DNA polimerase cliva o gene repórter fluorescente 5' da sonda hibridada. A separação física do fluoróforo do corante supressor produz um sinal fluorescente em tempo real, que é proporcional ao produto de PCR acumulado.

Em amostras positivas para HLA-B27, tanto a sonda **HLA-B27 marcada com FAM** como a sonda de **controlo de PCR marcada com HEX** se ligam ao fragmento correto do gene. É detetado um sinal fluorescente forte no canal FAM (520 nm) e no canal HEX (556 nm). Em amostras negativas para HLA-B27, somente a sonda de controlo de PCR marcada com HEX hibrida a cadeia complementar do fragmento do gene de controlo. É detetado um sinal fluorescente forte no canal HEX, ao passo que não é detetado qualquer sinal ou é detetado apenas um sinal de base no canal FAM.

### 5.2. Compatibilidade entre PCR em tempo real e equipamento

O HLA-B27 RealFast™ Assay está validado para a utilização com o instrumento AB 7500 Fast.

O kit é compatível com vários equipamentos comuns de PCR em tempo real com capacidade de registar fluorescência FAM e HEX:

- ✓ AB 7500 Fast (Applied Biosystems®)
- ✓ AB StepOne™ (Applied Biosystems®)
- ✓ CFX96™ (Bio-Rad)
- ✓ LightCycler® 480 (Roche)
- ✓ Mx3005P (Agilent Technologies)
- ✓ Rotor-Gene® 6000 (Qiagen)

» **Nota:** É possível transferir os RealFast™ Variant Detection QuickGuides para informações sobre a configuração e análise de experiências com diferentes tipos de instrumentos em [www.viennalab.com](http://www.viennalab.com).

“Ao utilizar o AB StepOne™, configure o supressor de referência passiva para “ROX”! «

O kit é fornecido **sem ROX**. Para a utilização com instrumentos de PCR em tempo real que exijam ROX elevado para a normalização dos dados (por exemplo, instrumentos Applied Biosystems® StepOne™, 7300, 7900/7900HT), adicione ROX a uma concentração final de 1 µM à 2x Genotyping Mix.

### 5.3. Especificações de desempenho do ensaio

A determinação da **sensibilidade** foi efetuada em 66 alelos com resultado positivo para o alelo HLA-B27 utilizando um kit de referência com marcação CE. O HLA-B27 RealFast™ Assay determinou todos os 66 alelos como positivos, o que correspondeu a uma taxa de verdadeiros positivos de 100%.

A determinação da **especificidade** foi efetuada em 130 alelos com resultado negativo para o alelo HLA-B27 utilizando um kit de referência com marcação CE. O HLA-B27 RealFast™ Assay determinou todos os 130 alelos como negativos, o que correspondeu a uma taxa de verdadeiros negativos de 100%.

Limite de deteção: 0.2 ng de ADN genómico (por reação).

Concentração de ADN recomendada: 2 a 20 ng/µl de ADN genómico.

## 6. Materiais necessários, mas não fornecidos

Instrumento de PCR em tempo real com filtros FAM (520 nm) e HEX (556 nm), recipientes de reação compatíveis com o instrumento, luvas sem talco descartáveis, vórtex, minicentrífugadora para tubos de 2.0 ml, suportes para tubos, conjunto de micropipetas calibradas (0.5 – 1000 µl), pontas estéreis com filtro de barreira de aerossóis, água de grau molecular, sistema de extração de ADN, congelador, recipiente para resíduos de risco biológico.

## 7. Protocolo experimental

### 7.1. Extração do ADN

Os reagentes de extração do ADN **não são fornecidos** com o kit.

É possível utilizar ADN isolado de vários tipos de amostra (p. ex., sangue periférico total, gota seca de sangue, esfregaço bucal ou saliva). Certifique-se de que o ADN extraído é adequado para a amplificação em termos de concentração, pureza e integridade.

Para a determinação exata do genótipo, a quantidade de ADN por reação deve situar-se entre 10 e 100 ng em todas as amostras.

### 7.2. Controlos de PCR

Inclua **sempre um No Template Control (NTC)** em cada experiência para confirmar a ausência de potencial contaminação. Recomenda-se a análise do NTC (utilizando água de grau para PCR em vez de ADN) em duplicado.

Inclua **sempre** o HLA-B27 **Positive Control** como sinal positivo de referência para as suas amostras desconhecidas.

» **Nota:** As amostras de controlo são potenciais fontes de contaminação. Manuseie com cautela. «

### 7.3. Preparação da HLA-B27 RealFast™ Master-Mix

Agite lentamente no vórtex e centrifugue rapidamente todas as soluções após o descongelamento. Configure a PCR à temperatura ambiente. Prepare **Master-Mix** (mistura principal) suficiente para todas as reações (amostras N + controlos positivos + controlos negativos) e pelo menos mais uma reação adicional para compensar erros de pipetagem:

| Componente                  | por reação   | p. ex. 24+1 reações |
|-----------------------------|--------------|---------------------|
| RealFast™ 2x Genotyping Mix | 10 µl        | 250 µl              |
| HLA-B27 Assay Mix           | 5 µl         | 125 µl              |
| <b>Master-Mix</b>           | <b>15 µl</b> | <b>375 µl</b>       |

Coloque **15 µl** de **Master-Mix** em cada poço. Adicione **5 µl** de **ADN** purificado ou modelo de **Controlo** para obter um volume de reação final de 20 µl.

Para minimizar o risco de contaminação, pipete sempre modelos pela seguinte ordem: primeiro o NTC, seguido das amostras e, por último, os controlos positivos. Feche imediatamente os recipientes de reação.

» **Nota:** Evite a formação de bolhas na mistura de reação final e evite tocar na superfície ótica da tampa ou na película de vedação sem luvas. Isto pode interferir com as medições de fluorescência. Se necessário, centrifugue brevemente. «

### 7.4. Programa de PCR

Programa o instrumento de PCR em tempo real de acordo com as instruções do fabricante para experiências de quantificação. Coloque as amostras no termociclador e execute o seguinte programa:

**AB 7500 Fast, StepOne™, CFX96™, LightCycler® 480, Mx3005P e outros instrumentos** de bloco de calor Peltier:

| Ciclos | Temperatura | Tempo  | Passos   |
|--------|-------------|--------|--|
| 1      | 95°C        | 3 min  | Desnaturação inicial   |
| 40     | 95°C        | 15 sec | Desnaturação   |
|        | <b>60°C</b> | 1 min  | Hibridação/Extensão–<br><b>Aquisição de dados</b> no canal FAM e HEX |

**Rotor-Gene® 6000:**

| Ciclos | Temperatura  | Tempo  | Passos  |
|--------|--|--------|---|
| 1      | 95°C   | 3 min  | Desnaturação inicial  |
| 40     | 95°C   | 15 sec | Desnaturação  |
|        | 36-well rotor: <b>56°C</b><br>72-well rotor: <b>60°C</b> | 1 min  | Hibridação/Extensão–<br><b>Aquisição de dados</b> no canal Green e Yellow |

## 8. Análise dos dados/interpretação dos resultados

A presença ou ausência do alelo HLA-B27 define-se pela existência ou inexistência de um sinal no **canal FAM**. O sucesso da PCR pode ser verificado por uma amplificação do gene de controlo detetado no **canal HEX** (controlo da PCR). Assim, tanto as amostras de ADN genómico positivas para HLA-B27 como o HLA-B27 Positive Control mostram uma amplificação em ambos os canais HEX e FAM. As amostras negativas para HLA-B27 apenas exibem amplificação no canal HEX. Os níveis de fluorescência e as correspondentes curvas de amplificação são automaticamente apresentados em gráficos de amplificação pelo software da PCR em tempo real.

| Amostras                 | Amplificação no canal FAM (520 nm) | Amplificação no canal HEX (556 nm) |
|--------------------------|------------------------------------|------------------------------------|
| HLA-B27 positivo         | <b>SIM</b>                         | <b>SIM</b>                         |
| HLA-B27 negativo         | <b>NÃO</b>                         | <b>SIM</b>                         |
| HLA-B27 Positive Control | <b>SIM</b>                         | <b>SIM</b>                         |
| NTC                      | <b>NÃO</b>                         | <b>NÃO</b>                         |

O software de alguns instrumentos requer a definição manual de limiares (threshold) para a determinação exata do genótipo.

Definições de limiar recomendadas (C<sub>q</sub>):

Defina o valor do limiar para o canal FAM e para o canal HEX imediatamente acima do sinal fluorescente de fundo produzido pelo No Template Control (NTC).

Para analisar os dados obtidos, siga as instruções do software do seu instrumento.

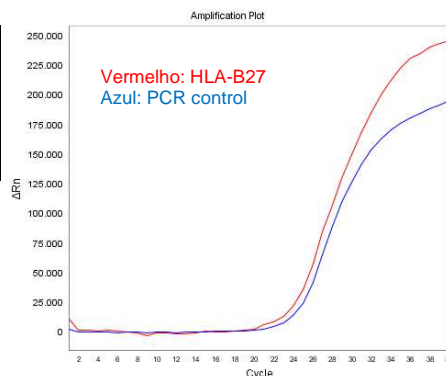


Gráfico de amplificação:  
Amostra **positiva** para **HLA-B27**.

## 9. Avisos e precauções

- Apenas para uso em diagnóstico *in vitro*.
- Utilizar sempre luvas sem talco descartáveis e vestuário de laboratório adequado ao manusear as amostras e os reagentes.
- Preparar a reação numa área separada da preparação de ácidos nucleicos e da análise do produto de PCR.
- Utilizar pipetas dedicadas apenas à configuração da PCR e pontas de pipeta com filtro de barreira de aerossóis.
- Utilizar recipientes de reação compatíveis com o instrumento e com tampas ou vedantes transparentes.
- Não misturar reagentes de lotes diferentes.
- Não utilizar kits ou componentes do kit que estejam fora do prazo de validade.