



---

INSTITUT FÜR ANGEWANDTE LABORANALYSEN GMBH

## **QuickGEN PCR Kit**

Screening and differentiation of wine spoilers

- low -

Real-time PCR Identifizierung und Differenzierung von  
14 weinschädlichen Bakterien und Hefen

real-time PCR detection and differentiation of  
14 wine spoilage bacteria and yeast

**REF: Q222**

Version 11/24

GEN-IAL GmbH  
Tel: 0049 2241 2522980  
Fax:0049 2241 2522989  
info@gen-ial.de  
www.gen-ial.de

# QuickGEN PCR Kit

## Screening und Differenzierung von 14 weinschädlichen Bakterien und Hefen

### 1. Verwendungszweck

Differenzierung von 14 Bakterien und Hefen in Wein.

Folgende Bakterien und Hefen werden differenziert:

*Lactobacillus spp.*

*Pediococcus spp.*

Essigsäurebakterien

*Leuconostoc mesenteroides*

*Oenococcus oeni*

*Lactococcus lactis*

*Alicyclobacillus spp.*

Diastatische *Saccharomyces cerevisiae*

*Schizosaccharomyces pombe*

*Dekkera spp. :*

*D. anomala*

*D. custersiana*

*D. bruxellensis*

*D. naardenensis*

*D. nanus*

*Candida spp. :*

*C. albicans*

*C. parapsilosis*

*C. glabrata*

*C. tropicalis*

*C. sake*

*C. intermedia*

*C. pulcherrima*

*Pichia spp. :*

*W. anomalus*

*P. fermentans*

*P. membranaefaciens*

*P. guilliermondii*

## 2. Testprinzip

Die Detektion erfolgt mittels Fluoreszenzmessung durch das Hydrolysesondenformat (TaqMan®). Durch hot-start-PCR plus doppelt markierten sequenzspezifischen Sonden (FAM/DQ, HEX/DQ; ROX/DQ), wird bei korrekter Hybridisierung an die Zielsequenz in der Extension-Phase ein messbares Fluoreszenzsignal definierter Wellenlänge emittiert. Eine Inhibitionskontrolle (HEX/DQ) wird zusammen mit der spezifischen Sequenz in einem Tube amplifiziert, um falsch negative Ergebnisse durch Inhibition auszuschliessen. **In den tubes 5,6,7 und 8 ist Lyticase bereits enthalten.**

## 3. Packungsinhalt

Mit den Reagenzien können 96 Bestimmungen (12 Proben) durchgeführt werden:

1 x Premix	weißer Deckel
12 x Dye Strips (lyophilisiert, tubes 5, 6,7 und 8 enthalten Lyticase)	tube strips
12 x Cap Strips	
1 x ddH <sub>2</sub> O (für PCR-Negativkontrollen)	farbloser Deckel

## 4. Lagerung

Die lyophilisierten Dye Strips nicht einfrieren.

Die PCR-Reagenzien bei 2 – 8 °C, den Premix **nach Erhalt** bei -20 °C lagern.

Wiederholtes Auftauen und Einfrieren (> 3x) sollte vermieden werden, da dadurch die Sensitivität verringert wird. Bei unregelmäßigem Gebrauch sollte deshalb der Premix aliquotiert werden.

Die Dye Strips enthalten die fluoreszenzmarkierten Sonden und sind lichtempfindlich. Aus diesem Grund sollten sie nicht unnötigem Lichteinfall ausgesetzt werden.

Alle Reagenzien sind bei korrekter Lagerung 12 Monate haltbar.

## 5. Zusätzlich erforderliches Material

### 5.1. Geräte

Real-time PCR Gerät für low profile PCR tubes

Zentrifuge für tube strips

Pipetten

„Vortex“

### 5.2 Reagenzien und Verbrauchsmaterialien

steriles, doppelt-distilliertes oder deionisiertes Wasser (ddH<sub>2</sub>O)

passende, sterile Filterspitzen (Filtertips)

## 6. PCR

### 6.1. PCR-Ansatz

#### Pipettierbeispiel für einen 8-er Streifen (1 Probe):

Premix vor Gebrauch gut mischen und ggf. kurz abzentrifugieren. Ein steriles 1,5 ml Reaktionsgefäß vorbereiten und mit 127,5 µl Premix bestücken (8.5 x 15 µL). Die Folie von den benötigten tube strips entfernen und in Tube 1 des Streifens 5 µL ddH<sub>2</sub>O vorlegen und 15 µL Premix aus dem Reaktionsgefäß zupipettieren (NTC). Anschließend 37,5 µL der entsprechenden Probe in die PCR-tubes pipettieren, kurz vortexen und je 20 µl des Proben-Premixgemisches in die Tubes 2 – 8 pipettieren. Nach dem Pipettieren die tube strips mit den mitgelieferten cap strips verschließen und kurz abzentrifugieren.

#### PCR-Ansatz pro Probe:

PCR-Komponenten	Menge (µL)
Premix	15,0
Proben-DNA	5,0
Gesamtvolumen	<b>20,0</b>

Pipettierschema:

Tube 1*	Premix 15,0 µL	<b>ddH<sub>2</sub>O 5,0 µL,</b> <b><u>Achtung:</u> keine Proben-DNA pipettieren</b>
Tube 2*	Premix 15,0 µL	Proben-DNA 5,0 µL
Tube 3*	Premix 15,0 µL	Proben-DNA 5,0 µL
Tube 4*	Premix 15,0 µL	Proben-DNA 5,0 µL
Tube 5*	Premix 15,0 µL	Proben-DNA 5,0 µL
Tube 6*	Premix 15,0 µL	Proben-DNA 5,0 µL
Tube 7*	Premix 15,0 µL	Proben-DNA 5,0 µL
Tube 8*	Premix 15,0 µL	Proben-DNA 5,0 µL

\* auf die Orientierung der Tubes achten: sie sind auf der Oberseite mit A – H gekennzeichnet

## 6.2 PCR-Programm

Step	Time	Temp.	
Lyticase treatment	15 min	37 °C	
Initial denaturation of DNA	15 min	95 °C	
Cycling Denaturation	15 sec	95 °C	Cycle 35 x
Cycling Annealing/ Elongation	30 sec	60 °C	

## MyGo User

### Software MyGo Pro/ ESR 3.5 / 3.6

Step	Time	Temp.	
Lyticase treatment	15 min	37 °C	
Initial denaturation of DNA	15 min	95 °C	
Cycling Denaturation	15 sec	95 °C	Cycle 35 x
Cycling Annealing/ Elongation	30 sec	60 °C	

**Advanced Settings MyGo Pro**    Integration time (s)    0.7

**Advanced Settings MyGo Pro ESR**    Integration time (s)    1.0

## **7. Auswertung**

Die Auswertung wird entsprechend der für das real-time PCR-Gerät verwendeten Software durchgeführt (siehe Herstellerangaben).

Die in der Tabelle angegebene Negativkontrolle (NTC, Tube 1) muss negativ im Kanal FAM und positiv im Kanal HEX (Inhibitionskontrolle) sein. Ist die Inhibitionskontrolle im HEX-Kanal negativ und/oder das Ergebnis im FAM-Kanal positiv, muss die PCR wiederholt werden.

Die in der Tabelle angegebene Inhibitionskontrolle der Probe (Tube 5) muss im HEX-Kanal positiv sein. Ist die Inhibitionskontrolle im HEX-Kanal negativ, deutet dies auf inhibitorische Komponenten oder einer zu hohen DNA-Menge im Reaktionsansatz hin.

Die in der Tabelle angegebene Positivkontrolle (Tube 8) muss im HEX-Kanal positiv sein. Ist sie im HEX-Kanal negativ, muss die PCR wiederholt werden.

## PCR-Auswertung:

auf die Orientierung der Tubes achten: sie sind auf der Oberseite mit A – H gekennzeichnet

	Kanäle	Spezies	Signal
<b>Tube 1</b>	FAM	NTC	negativ
	HEX	Inhibitionskontrolle	positiv
<b>Tube 2</b>	FAM	<i>Lactobacillus spp./ Pediococcus spp.</i>	
	HEX	Essigsäurebakterien	
<b>Tube 3</b>	FAM	<i>Leuconostoc mesenteroides</i>	
	HEX	<i>Oenococcus oeni</i>	
<b>Tube 4</b>	FAM	<i>Lactococcus lactis</i>	
	HEX	<i>Alicyclobacillus spp.</i>	
<b>Tube 5</b>	FAM	<i>Candida spp.</i>	
	HEX	Inhibitionskontrolle	positiv
<b>Tube 6</b>	FAM	<i>Dekkera bruxellensis</i>	
	HEX	<i>Saccharomyces cerevisiae</i>	
<b>Tube 7</b>	FAM	Diastatische <i>Saccharomyces cerevisiae</i>	
	HEX	<i>Schizosaccharomyces pombe</i>	
	ROX	<i>Zygosaccharomyces spp.</i>	
<b>Tube 8</b>	FAM	<i>Pichia spp.</i>	
	HEX	PTC	positiv

### Beispiel zur Auswertung:

Probe zeigt positives FAM-Signal in Tube 5, dann handelt es sich um *Candida spp.*.

Bei Mischungen können positive Signale in den entsprechenden Kanälen vorliegen.

Diese Angaben entsprechen dem heutigen Stand unserer Kenntnisse und sollen über unsere Produkte und deren Anwendungsmöglichkeiten informieren. Sie haben nicht die Bedeutung, bestimmte Eigenschaften der Produkte oder deren Eignung für einen konkreten Einsatzzweck zuzusichern. GEN-IAL übernimmt keine Gewährleistung, außer für die standardisierte Qualität der Reagenzien. Defekte Produkte werden ersetzt. Darüber hinaus gehende Ansprüche für direkte oder indirekte Schäden oder Kosten aus der Nutzung der Produkte entstehen nicht. Rechtlicher Hinweis: Die Polymerase-Kettenreaktion (PCR) ist patentrechtlich geschützt und somit lizenzpflichtig. Sie ist im Besitz der Hoffman-La Roche Inc. Diese Produktinformation versteht sich nicht als Autorisierung oder Lizenzierung, die PCR-Methode kommerziell anzuwenden.



# QuickGEN PCR Kit

## Screening and differentiation of 14 wine spoilage bacteria and yeast

### 1. Intended use

Screening and differentiation of 14 bacteria and yeast in wine. The following yeast are differentiated:

*Lactobacillus spp.*

*Pediococcus spp.*

Essigsäurebakterien

*Leuconostoc mesenteroides*

*Oenococcus oeni*

*Lactococcus lactis*

*Alicyclobacillus spp.*

*Diastatische Saccharomyces cerevisiae*

*Schizosaccharomyces pombe*

*Dekkera spp. :*

*D. anomala*

*D. custersiana*

*D. bruxellensis*

*D. naardenensis*

*D. nanus*

*Candida spp. :*

*C. albicans*

*C. parapsilosis*

*C. glabrata*

*C. tropicalis*

*C. sake*

*C. intermedia*

*C. pulcherrima*

*Pichia spp. :*

*W. anomala*

*P. fermentans*

*P. membranaefaciens*

*P. guilliermondii*

## 2. Test principle

The TaqMan® real-time PCR is based on hot-start-PCR and sequence-specific dual labelled probes (FAM/DQ; HEX/DQ; ROX/DQ) which, when accurately hybridised, emit a measurable fluorescent signal of a defined wavelength in the extension phase. The increase of signal is continuously measured in a real-time PCR detection instrument. To avoid false negative PCR-results an Inhibition Control is amplified together in one tube with the specific sequence. **Tubes 5, 6, 7 und 8 contain lyticase.**

## 3. Kit contents

The kit contains sufficient reagents for 96 PCR reactions (12 samples):

1 x Premix	white cap
12 x Dye Strips (freeze-dried, tubes 5, 6, 7 und 8 contain lyticase)	tube strips
12 x Cap Strips	
1 x ddH <sub>2</sub> O (for PCR negative controls)	colourless cap

## 4. Storage conditions

Do **not** freeze the lyophilized Dye Strips.

The PCR reagents should be stored at 2 - 8 °C (35 – 46 °F). Keep Premix for storage at - 20 °C (- 4 °F) **after arrival**. Avoid loss of sensitivity by repeating freezing and thawing more than 3 times. For irregular use aliquot the Premix.

The Dye Strips contain the fluorescent labelled probes and should be handled light protected.

All reagents are stable for 12 months, if they are stored correctly.

## 5. Materials required, but not provided

### 5.1. Instruments

Real-time PCR instrument for low profile tubes

Centrifuge for tube strips

Pipettes

“Vortex”

### 5.2. Reagents and plastic ware

sterile ddH<sub>2</sub>O

sterile filter tips

## 6. PCR

### 6.1. PCR-Setup

Before every use thoroughly mix Premix and centrifuge briefly. Remove the film from the needed tube strips and pipette the PCR-Components. After pipetting close the tube strips with the provided cap strips.

#### Example for pipetting an 8-well strip (1 sample):

Mix the premix well before use and centrifuge briefly if necessary. Prepare a sterile 1.5 mL reaction tube and fill it with 127.5  $\mu$ L Premix (8.5 x 15  $\mu$ L). Remove the foil from the required tube strips and add 5  $\mu$ L ddH<sub>2</sub>O to tube 1 of the strip and pipette 15  $\mu$ L premix from the reaction tube (NTC). Then pipette 37.5  $\mu$ L of the corresponding sample into the PCR tubes, vortex briefly and pipette 20  $\mu$ L of the sample premix mixture into each of the tubes 2 - 8. After pipetting, close the tube strips with the cap strips provided and centrifuge briefly.

#### PCR-reaction setup per sample:

PCR-Components	Volume ( $\mu$ L)
Premix	15.0
Sample-DNA	5.0
Total volume	<b>20.0</b>

Pipetting schema per sample:

Tube 1*	Premix 15.0 µL	<b>ddH<sub>2</sub>O 5.0 µL</b> <b><u>Attention:</u> pipette no sample-DNA</b>
Tube 2*	Premix 15.0 µL	sample-DNA 5.0 µL
Tube 3*	Premix 15.0 µL	sample-DNA 5.0 µL
Tube 4*	Premix 15.0 µL	sample-DNA 5.0 µL
Tube 5*	Premix 15.0 µL	sample-DNA 5.0 µL
Tube 6*	Premix 15.0 µL	sample-DNA 5.0 µL
Tube 7*	Premix 15.0 µL	sample-DNA 5.0 µL
Tube 8*	Premix 15.0 µL	sample-DNA 5.0 µL

\* please notice the orientation of the tubes: they are marked with A - H

## 6.2 PCR-Program

Step	Time	Temp.	
Lyticase treatment	15 min	37 °C	
Initial denaturation of DNA	15 min	95 °C	
Cycling Denaturation	15 sec	95 °C	Cycle 35x
Cycling Annealing/ Elongation	30 sec	60 °C	

## MyGo User

### Software MyGo Pro/ ESR 3.5 / 3.6

Step	Time	Temp.	
Lyticase treatment	15 min	37 °C	
Initial denaturation of DNA	15 min	95 °C	
Cycling Denaturation	15 sec	95 °C	Cycle 35x
Cycling Annealing/ Elongation	30 sec	60 °C	

**Advanced Settings MyGo Pro**                      Integration time (s)                      0.7

**Advanced Settings MyGo Pro ESR**                      Integration time (s)                      1.0

## **7. Evaluation**

The evaluation has to be made according to the data analysis program recommended by the real-time instrument manufacturer.

The negative control (NTC, Tube 1) has to be negative in the FAM channel and positive in the HEX-channel (Inhibition Control). Is the Inhibition Control in the HEX-channel negative and/or the results in the FAM-channel positive, PCR has to be repeated.

The Inhibition Control (Tube 5) has to be positive in the HEX-channel. Is the Inhibition Control in the HEX-channel negative inhibitors or high amount of DNA are in the sample reaction.

The Positive Control (Tube 8) has to be positive in the HEX-channel. If it is negative, PCR has to be repeated.

## PCR-Analysis:

please notice the orientation of the tubes: they are marked with A - H

	Kanäle	Spezies	Signal
<b>Tube 1</b>	FAM	NTC	negativ
	HEX	Inhibitionskontrolle	positiv
<b>Tube 2</b>	FAM	<i>Lactobacillus spp./ Pediococcus spp.</i>	
	HEX	Essigsäurebakterien	
<b>Tube 3</b>	FAM	<i>Leuconostoc mesenteroides</i>	
	HEX	<i>Oenococcus oeni</i>	
<b>Tube 4</b>	FAM	<i>Lactococcus lactis</i>	
	HEX	<i>Alicyclobacillus spp.</i>	
<b>Tube 5</b>	FAM	<i>Candida spp.</i>	
	HEX	Inhibitionskontrolle	positiv
<b>Tube 6</b>	FAM	<i>Dekkera bruxellensis</i>	
	HEX	<i>Saccharomyces cerevisiae</i>	
<b>Tube 7</b>	FAM	diastatic <i>Saccharomyces cerevisiae</i>	
	HEX	<i>Schizosaccharomyces pombe</i>	
	ROX	<i>Zygosaccharomyces spp.</i>	
<b>Tube 8</b>	FAM	<i>Pichia spp.</i>	
	HEX	PTC	positiv

### Example for interpretation:

If sample shows a positive FAM-signal in Tube 5, *Candida spp.* is identified. If the sample contains mixtures, you have positive signals in different channels.

Note:

The polymerase-chain reaction (PCR) is protected by patents and requires a licence from Hoffmann-LaRoche Inc.. The provided product does not authorise the purchaser for the commercial use of this method.

GEN-IAL makes no warranty of any kind, either expressed or implied, except that the materials from which its products are made are of standard quality. If any materials are defective, GEN-IAL will provide a replacement product. There is no warranty of merchantability of this product, or of the fitness of the product for any purpose. GEN-IAL shall not be liable for any damages, including special or consequential damage, or expense arising directly or indirectly from the use of this product.