



---

INSTITUT FÜR ANGEWANDTE LABORANALYSEN GMBH

## QuickGEN PCR Kit

Wild Yeast 1

- low -

Real-time PCR Nachweis von Fremdhefen 1

real-time PCR detection of wild yeasts 1

**REF: Q522**

Version 04/24

GEN-IAL GmbH  
Tel: 0049 2241 2522980  
Fax: 0049 2241 2522989  
[info@gen-ial.de](mailto:info@gen-ial.de)  
[www.gen-ial.de](http://www.gen-ial.de)

# QuickGEN PCR Kit

## Fremdhefen 1

### 1. Verwendungszweck

Nachweis von Fremdhefen in Bier und Biermischgetränken durch die Real-time-PCR (Polymerase Kettenreaktion) Methode.

Folgende Hefen werden detektiert:

<i>Dekkera anomala</i>	<i>Dekkera bruxellensis</i>	<i>Dekkera custersiana</i>	<i>Dekkera naardenensis</i>	<i>Debaromyces hansenii</i>
<i>Hanseniaspora guillermondii</i>	<i>Hanseniaspora osmophila</i>	<i>Hanseniaspora uvarum</i>	<i>Issatchenkia orientalis</i>	<i>Kazachstania exigua</i>
<i>Kluyveromyces marxianus</i>	<i>Metschnikowia pulcherrima</i>	<i>Wickerhamomyces anomalus</i>	<i>Pichia fermentans</i>	<i>Pichia membranaefaciens</i>
<i>Saccharomyces diastaticus</i>	<i>Saccharomycodes ludwigii</i>	<i>Torulaspora delbrueckii</i>		

### 2. Testprinzip

Die Detektion erfolgt mittels Fluoreszenzmessung durch das Hydrolysesondenformat (TaqMan®). Durch hot-start-PCR plus doppelt markierter sequenzspezifischer Sonden (FAM/DQ) wird bei korrekter Hybridisierung an die Zielsequenz in der Extensions-Phase ein messbares Fluoreszenzsignal definierter Wellenlänge emittiert. Eine Inhibitionskontrolle (HEX/DQ) wird gleichzeitig mit der spezifischen Sequenz in einem Reaktionsgefäß amplifiziert, um falsch negative Ergebnisse durch Inhibition auszuschliessen. **In den tubes ist die Lyticase bereits enthalten.**

### 3. Packungsinhalt

1 x Premix	weißer Deckel
48 x Dye Strips (lyophilisiert, inkl. IC-DNA und Lyticase)	tube strips
1 x ddH <sub>2</sub> O	farbloser Deckel
1 x Control-DNA (lyophilisiert)	gelber Deckel

## **4. Lagerung**

**Die Control-DNA wird lyophilisiert geliefert und muss vor Gebrauch in ddH<sub>2</sub>O gelöst werden (siehe Punkt 6.1).**

Die lyophilisierten Dye Strips und die lyophilisierte Control-DNA 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 passend für 1,5 – 2,0 mL Reaktionsgefäß

Zentrifuge für Strips

Pipetten

„Vortex“

### **5.2 Reagenzien und Verbrauchsmaterialien**

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

passende, sterile Filterspitzen (Filtertips)

## 6. PCR

### 6.1. PCR-Ansatz

*Vor der ersten Benutzung muss die lyophilisierte Control-DNA kurz zentrifugiert und in ddH<sub>2</sub>O gelöst werden:*

- die lyophilisierte Control-DNA in 55 µL ddH<sub>2</sub>O aufnehmen
- 15 Minuten lösen lassen

**Alle PCR-Komponenten vor Gebrauch gut mischen und kurz abzentrifugieren.**

PCR-Ansatz pro Probe:

PCR-Komponenten	Menge (µL)
Premix	17,5
Proben-DNA	2,5
Gesamtvolumen	<b>20,0</b>

1. Je 17,5 µL Premix in die einzelnen PCR-Reaktionsgefäß füllen
2. 2,5 µL Proben-DNA zu den vorbereiteten PCR Gefäßen geben, für die PCR-Positivkontrolle 2,5 µL Control-DNA, für die Extraktionskontrolle 2,5 µL und für die PCR-Negativkontrolle\* 2,5 µL steriles ddH<sub>2</sub>O pipettieren (Pipettenspitzen unbedingt nach jeder Probe wechseln).
3. Die PCR-Reaktionsgefäß sofort verschließen und kurz zentrifugieren.
4. Die PCR-Gefäß ins PCR-Gerät stellen und den Lauf starten.

**Sehr wichtig: \* Die PCR-Negativkontrolle bitte auf jeden Fall mit 2,5 µL ddH<sub>2</sub>O auffüllen, um unspezifische Amplifikationen zu verhindern.**

**Zügig arbeiten, Lichteinfall und Erwärmung der Ansätze vermeiden**

## **6.2 PCR-Programm:**

### **Anmerkung:**

Für die Verwendung von UNG muss das Programm entsprechend der Herstellerangaben geändert werden.

<b>Step</b>	<b>Time</b>	<b>Temp.</b>	
Lyticase treatment	15 min	37 °C	
Initial denaturation	15 min	95 °C	
Cycling Denaturation	10 sec	95 °C	Cycle 40 x
Cycling Annealing/ Elongation	20 sec	62 °C	

## **Für MyGo Pro User**

### **Software 3.5 / 3.6 / ESR**

<b>Step</b>	<b>Time</b>	<b>Temp.</b>	
Lyticase treatment	15 min	37 °C	
Initial denaturation	15 min	95 °C	
Cycling Denaturation	10 sec	95 °C	Cycle 40 x
Cycling Annealing/ Elongation	30 sec	62 °C	

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

## 7. Auswertung

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

**Fremdhefen1-DNA:** FAM-Kanal

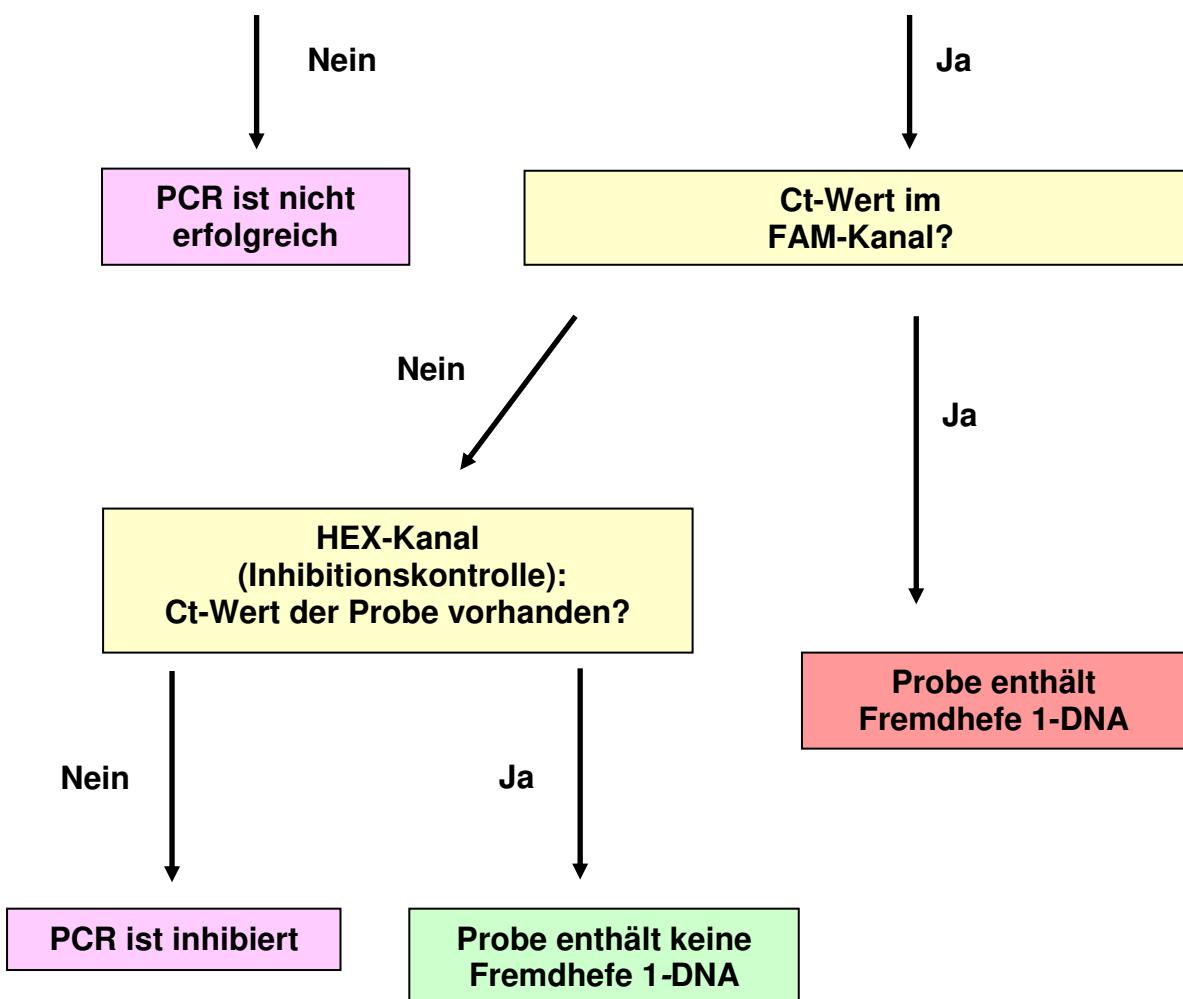
**Inhibitionskontroll-DNA:** HEX-Kanal

Eine Probe wird als **Fremdhefe 1 positiv** bewertet, wenn der Ansatz der Probe im **FAM-Kanal** positiv ist und die Negativkontrollen negativ sind. Die Positivkontrollen müssen positiv sein. Die Inhibitionskontrolle im HEX-Kanal kann im Probenansatz positiv oder negativ sein, abhängig von DNA-Menge oder inhibitorischen Komponenten im Reaktionsansatz. In den Negativkontrollen muss sie positiv sein.

Eine Probe wird als negativ bewertet, wenn der Ansatz der Probe im FAM-Kanal negativ ist und die PCR-Positivkontrolle gleichzeitig positiv ist. Die PCR-Negativkontrolle muss im FAM-Kanal negativ sein. Die Inhibitionskontrolle im HEX-Kanal muss im Probenansatz und in den Negativkontrollen positiv sein, um ein falsch negatives Ergebnis durch inhibitorische Effekte auszuschließen.

# Analysediagramm

FAM-Kanal (Fremdhefen 1 spezifisch):  
Ct-Werte für PCR-Positivkontrolle und Positiv-Extraktionskontrolle vorhanden? Kein ct-Wert für die Negativ-Kontrolle?



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 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 lizenpflichtig. 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

## Wild Yeast 1

### 1. Intended use

Detection of wild yeast in beverages by real-time PCR.

The following yeasts are detected:

<i>Dekkera anomala</i>	<i>Dekkera bruxellensis</i>	<i>Dekkera custersiana</i>	<i>Dekkera naardenensis</i>	<i>Debaromyces hansenii</i>
<i>Hanseniaspora guillermondii</i>	<i>Hanseniaspora osmophila</i>	<i>Hanseniaspora uvarum</i>	<i>Issatchenkia orientalis</i>	<i>Kazachstania exigua</i>
<i>Kluyveromyces marxianus</i>	<i>Metschnikowia pulcherrima</i>	<i>Wickerhamomyces anomalus</i>	<i>Pichia fermentans</i>	<i>Pichia membranaefaciens</i>
<i>Saccharomyces diastaticus</i>	<i>Saccharomyces ludwigii</i>	<i>Torulaspora delbrueckii</i>		

### 2. Test principle

The real-time PCR is based on hot-start-PCR and sequence-specific dual labelled probes (TaqMan®), 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.

The kit contains a specific system for the detection of wild yeast group 1. The system emits a maximum fluorescent signal in the FAM/DQ channel. To avoid false negative PCR-results an Inhibition-Control is amplified together in the same reaction vessel with the specific sequence (HEX/DQ channel). **The tubes contain Lyticase.**

### 3. Kit contents

The kit contains sufficient reagents for 48 reactions:

1 x Premix	white cap
48 x Dye Strips (freeze-dried, incl. IC-DNA and lyticase)	tube strips
1 x ddH <sub>2</sub> O	colourless cap
1 x Control-DNA (freeze-dried)	yellow cap

## **4. Storage conditions**

**The Control-DNA is freeze-dried, it has to be solved in ddH<sub>2</sub>O prior to use (see 6.1).**

Do not freeze the lyophilized Dye Strips and lyophilized Control-DNA.

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 machine for low profile tubes

Centrifuge for 1.5 – 2.0 mL vials

Centrifuge for strips

Pipettes

“Vortex”

### **5.2. Reagents and plastic ware**

sterile ddH<sub>2</sub>O

sterile filter tips

## 6. PCR

### 6.1. PCR-Setup

*When using the kit for the first time, the freeze-dried Control-DNA has to be shortly centrifuged and carefully resolved in ddH<sub>2</sub>O:*

- add 55 µL ddH<sub>2</sub>O to the freeze-dried Control-DNA
- after 15 minutes mix well

**Before every use thoroughly mix all PCR-components and centrifuge briefly.**

PCR-reaction per sample:

PCR-Components	amount (µL)
Premix	17.5
Sample DNA	2.5
total volume	<b>20.0</b>

1. Pipette 17.5 µL of the Premix into each PCR-tube, making sure that, prior to the first filling, the tip has been moistened.
2. Add 2.5 µL sample DNA, for the PCR positive control, add 2.5 µL of the Control-DNA, add 2.5 µL of the extraction control and 2.5 µL of ddH<sub>2</sub>O for the negative control\* reaction. Use a fresh tip with each DNA filling.
3. Close the tubes immediately and centrifuge them shortly.
4. Place the tubes in the PCR-machine and start run.

**Very important: \* Please fill up the negative control with 2.5 µL ddH<sub>2</sub>O to avoid unspecific amplification.**

**Work swiftly to avoid warming up and keep away from light.**

## 6.2 PCR-Program

**Note:** For the use of UNG the thermal cycler program has to be changed according to manufacturers' instructions.

<b>Step</b>	<b>Time</b>	<b>Temp.</b>	
Lyticase treatment	15 min	37 °C	
Initial denaturation	15 min	95 °C	
Cycling Denaturation	10 sec	95 °C	Cycle 40 x
Cycling Annealing/ Elongation	20 sec	62 °C	

# For MyGo Pro User

## Software 3.5 / 3.6 / ESR

<b>Step</b>	<b>Time</b>	<b>Temp.</b>	
Lyticase treatment	15 min	37 °C	
Initial denaturation	15 min	95 °C	
Cycling Denaturation	10 sec	95 °C	Cycle 40 x
Cycling Annealing/ Elongation	30 sec	62 °C	

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

## **7. Evaluation**

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

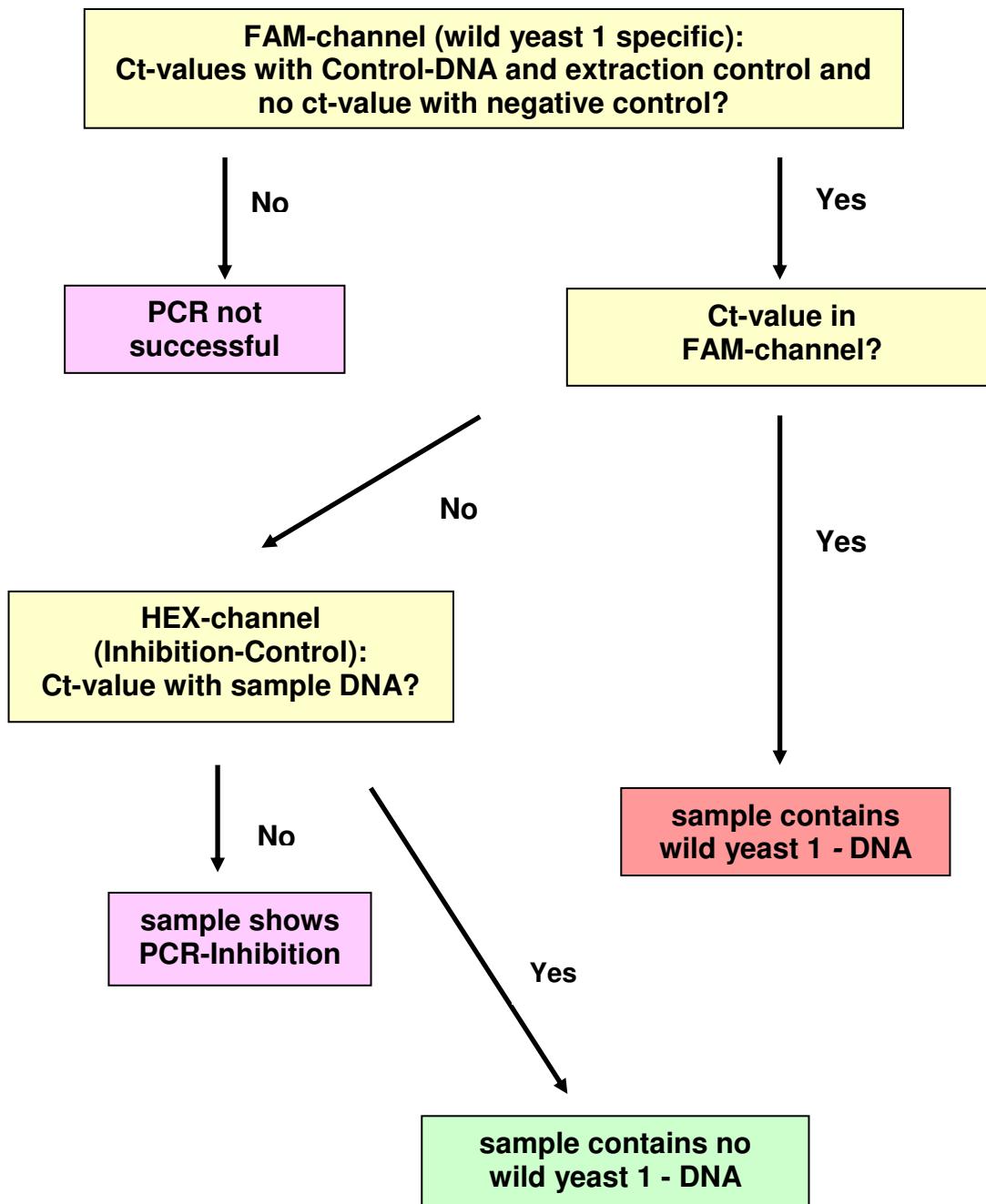
**Wild yeast 1-DNA:** FAM-channel

**Inhibition Control-DNA:** HEX-channel

A sample is **wild yeast 1 positive**, if there is a detectable fluorescence increase in the **FAM-channel** and the negative controls show no amplification. The positive controls should have a positive fluorescence signal. The Inhibition-Control in the HEX-channel may be positive or negative (depending on the amount of DNA or inhibitors in the sample reaction). For negative controls it has to be positive.

A sample is **negative**, if there is no detectable fluorescence increase in the FAM-channel and the positive controls have a positive fluorescence signal. The negative controls have to show no amplification in the FAM-channel. The Inhibition-Control in the HEX-channel has to be positive in the sample and in the negative controls, a false negative result due to inhibitory effects is then excluded.

# analysis flowchart



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.