

## Sonda IGH Break Apart FISH, kit

Probe IGH Break Apart FISH, kit

Somente para uso em pesquisa (RUO)

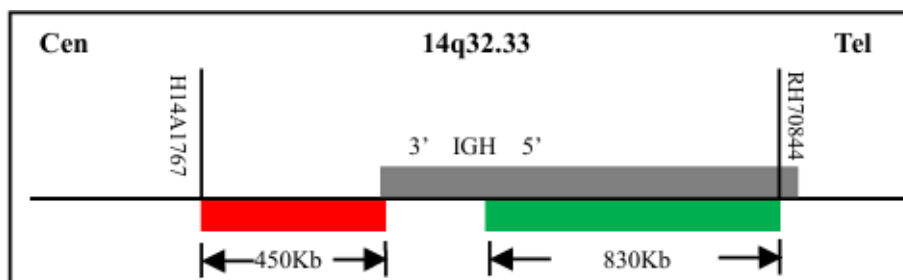
**Nome:** Sonda IGH Break Apart FISH, kit

### Especificações da embalagem

Referência	Descrição	Tamanho Kit
EP-13-10231	Sonda IGH Break Apart FISH, kit	5 Testes/Kit
EP-13-10232	Sonda IGH Break Apart FISH, kit	10 Testes/Kit
EP-13-10233	Sonda IGH Break Apart FISH, kit	20 Testes/Kit

### Princípio do teste

#### Descrição do desenho da sonda



### Descrição técnica

A hibridização *in situ* por fluorescência (FISH) é uma técnica de ensaio molecular que utiliza fragmentos de DNA ou RNA, denominados sondas, marcados com fluoróforos para hibridizar, por meio do mecanismo de complementaridade de bases, às regiões-alvo dos cromossomos em amostras de pacientes. As sondas emitem sinais de fluorescência em um comprimento de onda específico após serem excitadas por uma fonte de luz, e a hibridização ao cromossomo pode ser observada diretamente por meio de um microscópio equipado com um conjunto adequado de filtros. Essa técnica permite detectar com precisão as alterações cromossômicas e, conseqüentemente, avaliar o estado dos genes localizados nas regiões afetadas dos cromossomos.

## Principais Componentes

Especificação	Conteúdo do Kit	Principais componentes	Volume	Quantidade
5 testes/kit 10 testes/kit 20 testes/kit	IGH sonda (IGH, 3' sonda laranja, IGH, 5' sonda verde)	Sonda IGH, formamida, SSC, e dextran sulfato, etc.	50 µl 100 µl 200 µl	1 frasco
	DAPI Meio de Montagem	Antifade reagente ,DAPI, e glicerina, etc.	50 µl 100 µl 200 µl	1 frasco

**Notas: 1. Os componentes dos kits de lotes diferentes não devem ser trocados entre si.**

### Reagentes necessários mas não fornecidos no kit:

- Rubber cement
- Etanol absoluto
- Água purificada
- 1 M HCl
- 1 N or 2 N Hidróxido de Sódio (NaOH)
- 20× SSC Solução (3 M cloreto de sódio, 0.3 M citrato de sódio, pH 5.3)
- NP-40
- Metanol
- Ácido acético glacial
- 0.075M Cloreto de potássio (KCl)
- Pepsina (250 U/mg)

### Instrumentos necessários

- Microscópio de fluorescência
- Pipeta de microlitro e ponteiros esterilizados
- Microcentrífuga
- Banho Maria
- Microcentrífuga
- Banho Maria
- Jarra de Coplin
- Hibridizador

**Notas:** Microscópio de fluorescência. A configuração do microscópio de fluorescência necessário inclui: ocular 10× e lentes objetivas 10×, 40× e 100×. Recomenda-se que, antes de utilizar a sonda, o usuário solicite ao fornecedor do conjunto de filtros os detalhes do conjunto de filtros a ser utilizado, de modo a escolher um conjunto de filtros compatível com os corantes fluorescentes marcados.

Fluorescência laranja: excitação máxima: 552 nm, emissão máxima: 576 nm.

Fluorescência verde: excitação máxima: 496 nm, emissão máxima: 520 nm.

DAPI: excitação máxima: 340 nm, emissão máxima: 488 nm.

## Condições de armazenamento e prazo de validade

Condições de armazenamento: abaixo de -15 °C, selado e armazenado no escuro.

Condições de envio: Os kits devem ser transportados sob temperatura controlada entre 2 °C e 8 °C. O tempo de envio não deve exceder 10 dias. Durante o transporte, a temperatura não deve ultrapassar a temperatura ambiente.

Prazo de validade: 12 meses.

**Nota:** consulte a data de produção e o prazo de validade na embalagem externa.

## Requisitos da amostra

1. Tipo de amostra: Amostras celulares, tais como células cultivadas.
2. Armazenamento da amostra: Utilize a amostra dentro de 2 horas após a coleta ou armazene-a entre 2 °C e 8 °C.

## Método teste

### A- Preparo das soluções

#### Reagente de lavagem etanol

Prepare diluições v/v de 70% e 85% utilizando etanol a 100% e água purificada. As diluições podem ser utilizadas durante 1 semana, a menos que ocorra evaporação ou que a solução se dilua devido a utilização excessiva. Armazene à temperatura ambiente em recipientes bem fechados quando não estiver em uso.

### Solução Pré-tratamento

#### Solução 2×SSC

- Para preparar, junte:

100 ml	20×SSC pH5.3
900 mL	Água purificada
1000 mL	Volume final.

Misture bem. Meça o pH à temperatura ambiente utilizando um medidor de pH. Ajuste o pH para  $7,0 \pm 0,2$  com NaOH 1N ou 2N. Ajuste o volume para 1 litro com água purificada. Se o reagente estiver turvo ou contaminado, deve ser descartado imediatamente.

#### 0.4×SSC/0.3%NP-40

- Para preparar, junte:

20ml	20×SSC pH5.3
877 mL	Água purificada
3ml	NP40
1000 mL	Volume final.

Misture bem. Meça o pH à temperatura ambiente utilizando um medidor de pH. Ajuste o pH para  $7,0 \pm 0,2$  com NaOH 1N ou 2N. Ajuste o volume para 1 litro com água purificada. Se o reagente estiver turvo ou contaminado, deve ser descartado imediatamente.



## 2×SSC/0.1%NP-40

- Para preparar, junte:

100 mL	20× SSC pH 5.3
849 mL	Água purificada
1 mL	NP-40
1000 mL	Volume Final

Misture bem. Meça o pH à temperatura ambiente utilizando um medidor de pH. Ajuste o pH para  $7,0 \pm 0,2$  com NaOH 1N ou 2N. Ajuste o volume para 1 litro com água purificada. Se o reagente estiver turvo ou contaminado, deve ser descartado imediatamente.

## Solução 50 mg/ml Pepsina

- Para preparar. Junte:

25mg	Pepsina (250U/mg)
500ul	Água purificada
500ul	Volume final

Misture bem até dissolver completamente. Distribua 100  $\mu$ l por frasco e armazene os frascos a  $-20 \pm 5$  °C; evite congelamentos e descongelamentos repetidos.

## Tampão enzimático (pH 2.0 HCl)

- Para preparar. Junte:

10 mL	1 M HCl
900mL	Água purificada
1000 mL	Volume final

Misture bem. Meça o pH à temperatura ambiente utilizando um medidor de pH. Ajuste o pH para  $2,0 \pm 0,2$  com HCl 1 M. Ajuste o volume para 1 litro com água purificada. Se o reagente estiver turvo ou contaminado, deve ser descartado imediatamente.

## Tratamento da amostra

**Nota:** O fixador (3:1 metanol:ácido acético glacial) deve ser preparado diariamente.

1. Retire 5-10 ml de amostras celulares, centrifugue-as a 1500 rpm durante 5 minutos e remova cuidadosamente o sobrenadante.
2. Adicione 10 ml de 0,075 M KCl pré-aquecido a 37 °C ao tubo de centrifuga e misture as substâncias pipetando suavemente.
3. Coloque o tubo de centrifuga em banho-maria a 37 °C por 30 minutos.
4. Adicione 1 ml de solução fixadora recente, misture as substâncias pipetando suavemente e pré-imobilize à temperatura ambiente por 8 minutos.
5. Misture as substâncias com uma pipeta e centrifugue a mistura a 1500 rpm durante 8 minutos.
6. Remova o sobrenadante, adicione 10 ml de solução fixadora fresca ao precipitado, misture as substâncias pipetando suavemente e deixe a mistura repousar à temperatura ambiente durante 8 minutos.
7. Centrifugue a mistura a 1500 rpm durante 8 minutos.

8. Repita os passos de lavagem acima até que o sedimento celular esteja completamente limpo.

### Preparação da lâmina

1. Utilize lâminas limpas.
2. Após ressuspender as células, retire 3 µl da suspensão e coloque-a em diferentes posições na lâmina, evitando sobreposições.
3. Seque a lâmina à temperatura ambiente.
4. Use uma lente objetiva de 20× para observar a densidade celular em três áreas sob um microscópio de contraste de fase; é necessário que as células não se sobreponham e que o número de células seja de 100 a 200; ① Se as células se sobrepossem, adicione uma quantidade adequada de solução fixadora fresca para diluir a suspensão celular e, após misturar, retire outra suspensão de 3 µl para a preparação da lâmina; ② Se a densidade celular for baixa, centrifugue a suspensão, remova cuidadosamente uma quantidade adequada de sobrenadante e, após misturar, retire outra suspensão de 3 µl para a preparação da lâmina; em seguida, seque a lâmina para observação.
5. No microscópio de contraste de fase, se houver muitos fragmentos celulares, é necessário fazer um pré-tratamento e selecionar a área de hibridização adequada.

**Nota:** é necessária pelo menos uma lâmina extra para cada amostra, e a suspensão celular restante pode ser armazenada a 2-8 °C por 1 mês, para que as lâminas possam ser preparadas novamente, se necessário.

### Preparação

**Nota:** A solução de pepsina a 0,1 mg/ml (retire 100 µl da solução-mãe de pepsina a 50 mg/ml, adicione 50 ml de tampão enzimático e misture bem) deve ser preparada diariamente.

1. Ligue o banho-maria do termostato e ajuste a temperatura para 37 °C. Despeje 50 ml de solução de pepsina 0,1 mg/ml no frasco Coplin, coloque o frasco no banho-maria e pré-aqueça a 37 °C.
2. Antes da eluição, ajuste a temperatura do banho-maria do termostato para 68 °C, despeje a solução de lavagem no frasco de Coplin e coloque o frasco no banho-maria por pelo menos 30 minutos. Certifique-se de que a temperatura da solução de lavagem atinja  $68 \pm 1$  °C antes do uso.

### Processo de teste

#### Pré-tratamento amostra

1. Mergulhe a lâmina em solução 2×SSC à temperatura ambiente durante 10 minutos.
2. Coloque a lâmina em solução de pepsina a  $37 \pm 1$  °C e 0,1 mg/ml para digerir durante 10 minutos.
3. Mergulhe a lâmina em solução 2×SSC à temperatura ambiente durante 2 minutos.
4. Desidrate a lâmina em etanol a 70%, etanol a 85% e etanol a 100%, sucessivamente, durante 1 minuto cada.
5. Seque a lâmina à temperatura ambiente.

#### Desnaturação e hibridização da amostra

1. Coloque a tira umidificadora no compartimento correspondente do hibridizador após mergulhá-la em água destilada e certifique-se de que a superfície do instrumento de hibridização esteja limpa e livre de materiais estranhos.



2. Insira a lâmina no hibridizador e execute o programa conforme descrito a seguir: desnaturação a 85 °C por 5 minutos e hibridização a 42 °C por 16-18 horas.

**Nota:** Programa rápido de hibridização: desnaturação a 85 °C por 5 minutos; hibridização a 42 °C por 2 horas.

1. Retire as sondas do freezer, agite-as suavemente e centrifugue-as após retornarem à temperatura ambiente. Em seguida, pipete 10 µL de sonda e aplique sobre a área-alvo da lâmina.
2. Coloque a lamínula, evitando a formação de bolhas de ar, e sele as bordas da lamínula com Rubber Cement.
3. Coloque a lâmina selada no hibridizador e inicie o programa de desnaturação e hibridização.

### Lavagem Pós-hibridização

1. Pré-aqueça a solução de 0,4× SSC/0,3% NP-40 a 68 ± 1 °C e mantenha a solução de 2× SSC/0,1% NP-40 à temperatura ambiente.
2. Após a conclusão da hibridização, retire a lâmina e remova o Rubber Cement e a lamínula da lâmina.
3. Coloque a lâmina na solução de 0,4× SSC/0,3% NP-40 a 68 ± 1 °C e mergulhe-a, enxaguando por 2 minutos.
4. Coloque a lâmina na solução de 2× SSC/0,1% NP-40 à temperatura ambiente e mergulhe-a por 1 minuto.
5. Retire a lâmina, absorva a solução residual, coloque a lâmina em etanol a 70% à temperatura ambiente e enxágue por 1 minuto.
6. Seque a lâmina naturalmente ao ar livre, no escuro, para uso posterior.

### Contra-coloração

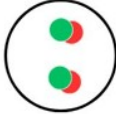
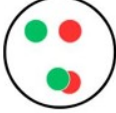
1. Pingue 10 µL da solução de contracoloração na área de hibridização (evitando a formação de bolhas), coloque a lamínula, remova cuidadosamente o excesso de solução de contracoloração com papel absorvente e realize a contracoloração da lâmina a -20 ± 5 °C, no escuro, por mais de 20 minutos.

**Nota:** A lâmina com contra-coloração deve ser examinada imediatamente utilizando um microscópio de fluorescência ou armazenada a -15 °C ou menos, no escuro, para observação posterior. A lâmina armazenada deve ser aquecida à temperatura ambiente antes de ser observada ao microscópio.

### Visualização da lâmina e coleta de dados

1. Observe a lâmina em um microscópio de fluorescência equipado com os conjuntos de filtros apropriados.
2. Coloque uma gota de óleo de imersão sobre a lamínula, na área onde está localizada a amostra. Encontre a amostra utilizando a objetiva de 10× e, em seguida, examine os sinais sob a objetiva de 100×.
3. Ajuste o foco para encontrar a área observável que tenha limites nucleares completos, coloração uniforme e sinais claros sem sobreposição de núcleos.
4. Na região selecionada, identifique todos os pontos de sinal em diferentes planos do núcleo e conte os sinais fundidos, bem como os sinais individuais laranja e verde. Quando os sinais laranja (O) e verde (G) se sobrepõem ou a distância entre eles for menor que o diâmetro de um ponto de sinal, eles são contados como sinal fundido (amarelo, F). Núcleos sem sinais ou com sinais fracos não são contabilizados.

## Interpretação dos sinais

Cenário FISH 2F (2 sinais amarelo)	
Cenário FISH 1F1O1G (1 amarelo / 1 laranja / 1 sinal verde)	

## Determinação do limiar para amostras negativas para FISH

Vinte amostras sem alterações genéticas conhecidas para o conjunto de sondas FISH foram selecionadas aleatoriamente para preparar lâminas de controle. Após a hibridização, conte 200 células de cada lâmina de controle e registre quaisquer tipos de padrões de sinal considerados positivos para FISH. Calcule a porcentagem de sinais positivos observados e determine o desvio padrão. O limite para amostras negativas para FISH é definido como o valor médio da porcentagem mais 3 vezes o desvio padrão. As amostras de controle ou negativas para FISH são geralmente escolhidas para serem do mesmo tipo de tecido ou célula que o alvo pretendido para detecção por FISH.

## Importância da determinação do limiar

O limiar deve ser definido quando as sondas são utilizadas pela primeira vez, uma vez que este valor servirá de referência para distinguir amostras FISH positivas e negativas. Se os procedimentos experimentais forem alterados, tais como o método de pré-tratamento das amostras ou a mudança de equipamento, o limiar pode variar, pelo que deve ser redefinido de acordo com as novas condições experimentais estabelecidas.

## Interpretação dos resultados dos testes

### Problemas comuns e soluções no processo de teste

Problema	Possível causa	Solução recomendada
Sem sinal ou sinal fraco	Desnaturação insuficiente das amostras e sondas	Certifique-se de que a temperatura da lâmina esteja em $85 \pm 1^\circ\text{C}$ durante a desnaturação; Aumente o tempo de desnaturação da lâmina em 2-4 minutos.
	Nenhuma sonda adicionada	Descongele completamente as sondas e certifique-se de que o reagente da sonda seja aspirado pela pipeta
	Quantidade insuficiente de sondas	Certifique-se de que as sondas atinjam a temperatura ambiente antes do uso e de que o reagente da sonda seja aspirado pela pipeta.
	Secagem insuficiente da lâmina	Antes de adicionar as sondas sobre a lâmina, certifique-se de que a solução de etanol na lâmina tenha evaporado completamente.
	Secagem muito rápida das sondas	Cubra a área-alvo com a lamínula imediatamente após a adição das sondas; para a eluição, remova a lamínula de apenas uma lâmina por vez e mergulhe a lâmina na solução de lavagem imediatamente antes de remover a lamínula da próxima lâmina.
	Bolhas sob a lamínula durante a hibridização	Cubra a superfície das sondas com a lamínula e pressione suavemente para eliminar as bolhas de ar.
	Condições inadequadas de hibridização	Garanta o cumprimento do tempo e da temperatura de hibridizações especificadas; não deixe nenhuma abertura ao selar a lâmina com meio de montagem. Ajuste o tempo de hibridização e a umidade conforme necessário.
	Solução de lavagem incorreta ou condições de eluição inadequadas	Certifique-se de que a solução de lavagem seja preparada de acordo com o IFU; garanta que a temperatura da solução de lavagem alcance a especificada na etapa de eluição; remova a lamínula antes de imergir a lâmina na solução de lavagem.
	Armazenamento inadequado das sondas ou das lâminas de amostra	Armazene as sondas abaixo de $-15^\circ\text{C}$ no escuro; seque as lâminas não hibridizadas para armazenamento a longo prazo a $-20 \pm 5^\circ\text{C}$ ou armazenamento a curto prazo (geralmente não mais do que duas semanas) à temperatura ambiente; Armazene as lâminas hibridizadas a $-20 \pm 5^\circ\text{C}$ no escuro.
	Seleção inadequada do conjunto de filtros para observação	Use o conjunto de filtros correto para observar a fluorescência da sonda.
Fundo excessivamente intenso nas lâminas	Estrutura inadequada do microscópio e lente objetiva para observação de amostras FISH, ou dano no conjunto de filtros	Entre em contato com o fabricante do microscópio.
	Lavagem insuficiente das lâminas antes do preparo da amostra	Mergulhe a lâmina em etanol absoluto e seque-a com papel absorvente antes de colocar o reagente.
	Eluição inadequada após a hibridização	Certifique-se de que a solução de lavagem está preparada corretamente de acordo com as instruções de utilização; opere de acordo com as instruções de utilização; certifique-se de que a temperatura da solução de lavagem está correta; remova a lamela e repita a etapa de eluição.
	Uso prolongado ou armazenamento inadequado da solução de lavagem	Certifique-se de que a solução de lavagem seja armazenada a uma temperatura entre $2$ e $25^\circ\text{C}$ e descarte o reagente se estiver turvo ou contaminado.
Contracoloração muito fraca	Umidade de hibridização muito alta ou muito baixa	Ajuste a umidade da hibridização para o nível ideal.
	Contracoloração insuficiente	Remova a lamínula e mergulhe a lâmina na solução de lavagem por 5 minutos à temperatura ambiente. Coloque a lâmina em soluções de etanol a 70%, 85% e 100% por 1 minuto cada para desidratação gradiente e, em seguida, realize a contra-coloração.
	Vencimento ou exposição excessiva à luz da solução de coloração	Certifique-se de que a solução de coloração seja armazenada abaixo de $-15^\circ\text{C}$ no escuro; certifique-se de que a solução de coloração não esteja vencida.








## Limitações dos métodos de teste

1. Este kit se baseia na técnica de hibridização in situ por fluorescência para a quebra do gene IGH.
2. Este kit é aplicável a amostras celulares.

## Precauções

1. Este kit se destina apenas a fins de pesquisa.
2. Durante a utilização deste kit, é necessário usar luvar de látex para evitar o contato do reagente, com a pele. Em caso de contato acidental, lave imediatamente com água em abundância.
3. As amostras não devem ser expostas a ácidos e álcoois nem aquecidas em excesso, pois isso pode danificar o DNA e comprometer o resultado do teste FISH.
4. Todos os componentes do kit devem ser utilizados dentro do prazo de validade.
5. A solução de coloração contém DAPI que é um mutagênico. A inalação, ingestão ou contato com a pele devem ser evitados.
6. A sonda contém um teratôgeno chamado formamida. O contato com a pele e as membranas mucosas deve ser evitado.
7. Para obter resultados ideais, é necessário garantir que os reagentes sejam preparados e armazenados adequadamente, de acordo com as instruções de uso.

## Explicações dos sinais

	Limite superior de temperatura		Mantenha seco
	Não use se a embalagem estiver danificada		Consulte as instruções de uso
	Não reutilizar		Mantenha longe da luz solar
	Utilizar até		Número do lote
	Número de referência		Fabricante
	Data de fabricação		Contém quantidade suficiente para <n> testes

## Sonda IGH Break Apart FISH, kit

Probe IGH Break Apart FISH, kit

Solamente para uso en investigación

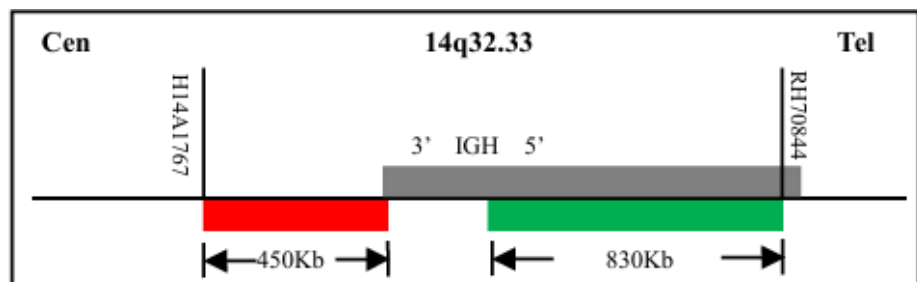
Nombre: Sonda IGH Break Apart Fish, kit

### Especificaciones de embalaje

Referencia	Descripción	Tamaño Kit
EP-13-10231	Sonda IGH Break Apart FISH, kit	5 Testes/Kit
EP-13-10232	Sonda IGH Break Apart FISH, kit	10 Testes/Kit
EP-13-10233	Sonda IGH Break Apart FISH, kit	20 Testes/Kit

### Principio del teste

#### Descripción del diseño de la sonda.



### Descripción técnica

La hibridación in situ por fluorescencia (FISH) es una técnica de ensayo molecular que utiliza fragmentos de DNA o RNA, denominados sondas, marcados como fluoruros para hibridizar, por medio del mecanismo de complementariedad de bases, las regiones – albo de los cromosomas en muestra de pacientes. Las sondas emiten señales de fluorescencia en un cumplimiento de onda específico después ser excitadas por una fuente de luz y la hibridación al cromosomas puede ser observada directamente por medio de un microscopio equipado con un conjunto adecuado de filtros. Esta técnica permite detectar con precisión alteraciones cromosómicas y consecuentemente, evaluar el estado de genes localizados en las regiones afectadas de los cromosomas

### Principales Componentes

Especificación	Conteúdo del Kit	Principales componentes	Volumen	Cantidad
5 testes/kit 10 testes/kit 20 testes/kit	IGH sonda (IGH, 3' sonda naranja, IGH, 5' sonda verde)	Sonda IGH, formamida, SSC, e dextrano sulfato, etc.	50 µl 100 µl 200 µl	1 frasco
	DAPI Medio de Montaje	Antidesvanecimiento regente ,DAPI, y glycerin,etc.	50 µl 100 µl 200 µl	1 frasco

**Notas: 1. Los componentes de los kits de lotes diferentes no deben ser cambiados entre si. Regentes necesario mas no promovidos en el kit.**

- Rubber cement
- Etanol absoluto
- Agua purificada
- 1 M HCl
- 1 N or 2 N Hidróxido de Sodio (NaOH)
- 20× SSC Solución (3 M clorato de sodio, 0.3 M citrato de sodio, pH 5.3)
- NP-40
- Metanol
- Ácido acético glacial
- 0.075M Clorato de potasio (KCl)
- Pepsina (250 U/mg)

#### **Instrumentos necesarios**

- Microscopio de fluorescencia
- Pipeta de microlitro y punteras esterilizadas
- Micro centrífuga
- Baño Maria
- Micro centrífuga
- Baño Maria
- Jarra de Coplin
- Hibridizador

**Notas:** Microscopio de fluorescencia. La configuración de microscopio de fluorescencia necesario incluye: Ocular 10× y lentes objetivas 10×, 40× e 100×. Se recomienda que antes de utilizar sonda, el usuario solicite al proveedor del conjunto de filtros los detalles del conjunto de filtros a ser utilizadas, de modo a escoger un conjunto de filtros compatible con la coloración fluorescentes marcados.

Fluorescencia naranja: Excitación máxima: 552 nm, emisión máxima: 576 nm

Fluorescencia verde: Excitación máxima: 496 nm, emisión máxima: 520 nm

DAPI: Excitación máxima: 340 nm, emisión máxima: 488 nm.

#### **Condiciones de almacenamiento y plazo de validez**

Condiciones de almacenamiento: Abajo de -15 °C, sellado y almacenamiento en lo oscuro

Condiciones de envío: Los kits deben ser transportados bajo temperatura controlada entre 2 °C y 8 °C. El tiempo de envío no debe exceder los 10 días. Durante el transporte, la temperatura no debe superar la temperatura ambiente.

Plazo de validez: 12 meses

**Nota:** Consulte la fecha de producción y el plazo de validez en la embalaje externa

## Requisitos de muestra

1. Tipo de muestra: Muestra celulares, como células cultivadas
2. Almacenamiento de muestra: Utilice la muestra dentro de 2 horas después de la recolección o almacene entre 2°C y 8°C

## Método teste

### A – Preparo de las soluciones

#### Regente de lavaje etanol

Prepare diluciones v/v de 70% y 85% utilizando etanol a 100% y agua purificada. Las diluciones pueden ser utilizadas durante 1 semana, al menos que ocurra evaporación o que la solución se diluya debido a la utilización excesiva. Almacene la temperatura ambiente en recipientes bien cerrados cuando no este en uso.

Solución pre tratamiento

Solución **2×SSC**

Para preparar, junte:

100 ml 20×SSC pH5.3

900 ml Agua purificada

1000ml Volumen fina

Mezcle bien. Mueva el pH a temperatura ambiente utilizando u medidor de pH. Ajuste el pH para  $7,0 \pm 0,2$  con NaOH 1 N o 2N. Ajuste el volumen para 1 litro con agua purificada. Se el regente esta turbo o contaminado, debe ser desechado inmediatamente.

#### **0.4×SSC/0.3%NP-40**

Para preparar junte

20ml 20×SSC pH5.3

877ml Agua purificada

3ml NP40

1000ml Volumen final

Mezcle bien. Mueva el pH a temperatura ambiente utilizando un medidor de pH. Ajuste el pH para  $7,0 \pm 0,2$  con NaOH 1N o 2N. Ajuste el volumen para 1 litro con agua purificada. Se el regente esta turbo o contaminado, debe ser desechado inmediatamente.

#### **2×SSC/0.1%NP-40**

Para preparar, junte:

100ml 20× SSC pH 5.3

849ml Agua purificada

1ml NP-40

1000ml Volumen final

Mezcle bien. Mueva el pH a temperatura ambiente utilizando un medidor de pH. Ajuste el pH para  $7,0 \pm 0,2$  con NaOH 1N o 2N. Ajuste el volumen para 1 litro con agua purificada. Se el regente esta turbo o contaminado, debe ser desechado inmediatamente.

### **Solución 50 mg/ml Pepsina**

Para preparar junte:

25mg Pepsina (250U/mg)

500ul Agua purificada

500ul Volumen final

Mezcle bien hasta disolver completamente. Distribuya 100  $\mu$ l por frasco y almacene los frascos a  $-20 \pm 5$  °C; evite congelamiento y descongelamiento repetidos.

### **Tampón enzimático (pH 2.0 HCl)**

Para preparar junte:

10mL 1 M HCl

900mL Agua purificada

1000mL Volumen final

Mezcle bien. Mueva el pH a temperatura ambiente utilizando un medidor de pH. Ajuste el pH para 2,0+0,2 con HCl 1M. Ajuste el volumen para 1 litro con agua purificada. Si el reagenente está turbio o contaminado, debe ser desechado inmediatamente.

### **Tratamiento de muestra**

**Nota:** El fijado (3:1 metanol: Ácido glacial) debe ser preparado directamente.

1. Retire 5-10 ml de muestra celulares, centrifugue las 1500 rpm durante 5 minutos y retire cuidadosamente el sobrenadante.
2. Adicione 10 ml de 0,075 M KCl pre caliente a 37°C al tubo de centrifuga y mezcle las sustancias pipeteando suavemente.
3. Coloque el tubo de centrifuga en baño maria a 37° C por 30 minutos.
4. Adicione 1 ml de solución fijadora reciente, mezcle las sustancias pipeteando suavemente inmovilizar la temperatura ambiente por 8 minutos.
5. Mezcle las sustancias con una pipeta y centrifugue la mezcla con 1500 rpm durante 8 minutos.
6. Retirar el sobrenadante, adicione 10 ml de solución fijadora fresca al precipitado, mezcle las sustancias pipeteando suavemente y deje la mezcla reposar la temperatura ambiente durante 8 minutos.
7. Centrifugue la mezcla a 1500 rpm durante 8 minutos.
8. Repita los pasos de lavado de arriba hasta que el sedimento celular este completamente limpio.

### **Preparación de la lamina**

1. Utilice laminas limpias
2. Después suspender las células, retirar 3  $\mu$ l de la suspensión y colóquelo en diferentes posiciones en la lamina, evitando la sobre posiciones.
3. Seque la lamina a temperatura ambiente.
4. Use una lente objetiva de 20 $\times$  para observar la densidad celular en tres áreas en un microscopio de contraste de fase; es necesario que las células no se superpongan y que el numero de células sea de 100 a 200; si las células se superponen adicione una cantidad adecuada de solución fijadora fresca para diluir a suspensión celular y después mezclar, retire otra suspensión 3  $\mu$ l para la



preparación de la lamina; Si las densidad celular es baja, centrifugue la suspensión, retire cuidadosamente en cantidad adecuada de sobrenadante y después mezclar, retire la suspensión de 3  $\mu$  para la preparación de lamina; enseguida, seque la lamina para observación.

5. En el microscopio de contraste de fase, si tiene muchos fragmentos celulares, es necesario hacer un tratamiento y seleccionar la área de hibridación adecuada.

**Nota:** Es necesario por lo menos una lamina extra para cada muestra, y la suspensión celular restante puede ser almacenada a 2-8 °C por 1 mes, para que las laminas puedan ser preparadas nuevamente, si es necesario.

### Preparación

**Nota:** La solución de pepsina a 0,1 mg/ml (retire 100  $\mu$ l de la solución – madre de pepsina a 50 mg/ml, adicione 50 ml de tampón enzimático y mezcle) debe ser preparado diariamente.

1. Encienda el baño maria de termostato y ajuste la temperatura para 37°C. Coloque 50  $\mu$ l de Solución de pepsina 0,1mg/ml en el frasco Coplin, coloque el frasco en baño maria y recaliente a 37°C
2. Antes de la elución, ajuste la temperatura del baño maria de termostato para 68°C, coloque la solución de lavaje en el frasco de Coplin y coloque el frasco en baño maria por lo menos 30 minutos. Certificarse de que la temperatura de solución de lavaje alcance 68+1 antes de uso.

### Proceso de teste

#### Pre tratamiento muestra

1. Sumergir la lamina en la solución 2×SSC a temperatura ambiente durante 10 minutos.
2. Coloque la lamina en la solución de pepsina a 37  $\pm$  1 °C e 0,1 mg/ml para digerir durante 10 minutos
3. Sumergir la lamina en solución 2×SSC a temperatura ambiente durante 2 minutos
4. Deshidrate la lamina en etanol a 70%, etanol a 85% y etanol a 100%, sucesivamente, durante 1 minuto cada.
5. Seque la lamina en temperatura ambiente.

#### Desnaturalización y hibridación de muestra

1. Coloque la tira modificadora en el compartimiento de hibridación, después sumergir en agua destilada y certificarse de que la superficie del instrumento de hibridación este limpia y libre de materiales extraños.
2. Insiera la lamina en la hibridación y ejecute el programa conforme descrito a seguir: Desnaturalización a 85°C por 5 minutos y hibridación a 42°C por 16-18 horas.

**Nota:** Programar rápido la hibridación: desnaturalización a 85°C por 5 minutos; hibridación a 42°C por 2 horas.

1. Retire las sondas del congelador, muévalas suavemente y centrifugue después de retornaren a temperatura ambiente. Enseguida, pipetee 10  $\mu$ L de la sonda y aplique sobre la área-albo de la lamina.
2. Coloque l alamina, evitando la formación de burbujas de aire, selle las bodas de la lamina con Rubber Cement.
3. Coloque la laminada sellada en el hibridizador e inicie el programa de desnaturalización e hibridación.

## Lavaje después de la hibridación

1. Recaliente la solución de 0,4× SSC/0,3% NP-40 a  $68 \pm 1$  °C y mantenerla en solución de 2× SSC/0,1% NP-40 a temperatura ambiente.
2. Después de la conclusión de hibridación, retire la lamina y remueva el Rubber Cement y la laminula de la lamina.
3. Coloque la lamina en solución de 0,4× SSC/0,3% NP-40 a  $68 \pm 1$  °C y sumergirla , enjuagando por 2 minutos.
4. Coloque la lamina en la solución de 2× SSC/0,1% NP-40 a temperatura ambiente y sumergirla por 1 minuto.
5. Retire la lamina, observe la solución residual, coloque la lamina en etanol a 70% a temperatura ambiente y enjuagando por 1 minuto.
6. Seque la lamina naturalmente al aire libre, en lo oscuro para uso posterior.

## Contra coloración

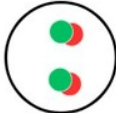

1. Pingue 10 µL de la solución de contra coloración en la área de hibridación (evitando la formación de burbujas) coloque la laminula, retire cuidadosamente el exceso en la solución de contra coloración con papel absorbente y realice la contra coloración a  $-20 \pm 5$ °C en lo oscuro, por mas de 20 minutos.

Nota: La Lamina con contra coloración debe ser examinada inmediatamente utilizando un microscopio de fluorescencia o almacenada a  $-15$ °C o menos, en lo oscuro, para observación posterior. La Lamina almacenada debe ser calentada a temperatura ambiente antes de ser observada en el microscopio.

## Visualización de la lamina y recolección de datos

1. Observe la lamina en un microscopio de fluorescencia equipado con los conjuntos de filtros apropiados.
2. Coloque una gota de oleo de inmerso sobre la lamina, en la área donde esta localizada la muestra. Encuentre la muestra utilizando el objetivo de 10× y enseguida, examine los señales sub la objetiva de 100×.
3. Ajuste el foco para encontrar la área observable que tenga limites nucleares completos, coloración uniforme y señales claros sin sobre posición de núcleos
4. En la región seleccionada, identifique todos los puntos de señal en diferentes planos del núcleo y cuente los señales fundidos, bien como los señales individuales naranja y verde. Cuando a los señales naranja (O) el verde (G) se sobre ponen a la distancia entre ellos es menor que el diámetro de un punto de señal, son contados como señal fundido (amarillo, F). Núcleos sin señal o con señal flaco no con contabilizados.

## Interpretación de los señales

Escenario FISH 2F (2 señales amarillos)	
Escenario FISH 1F1O1G (1 amarillo/ 1 naranja/ 1 señal verde)	

### Determinación umbral para muestra negativas para FISH

Veinte muestras sin alteraciones genéticas conocidas para el conjunto de sondas FISH fueron seleccionadas aleatoriamente para preparar lamina de control. Después de la hibridación, conté 200 células de cada lamina de control y registre cualquier tipo de padrones de señal considerados positivos para FISH. Calcule el porcentaje de los señales positivos observados y determine el desvió padrón. El limite para muestras negativas para FISH y definido con el valor medio de porcentaje mas 3 veces el desvió padrón . Las muestras de control o negativas para Fish son generalmente escogidas por ser del mismo tipo de tejido o de células que el albo pretendido para detección por FISH.

### Importancia de determinación del umbral

El umbral debe ser definido cuando las sondas son utilizadas por la primera vez, una vez que este valor servirá de referencia para distinguir muestra FISH positivas y negativas. Si el procedimiento experimental fueron alterados, tales como el método de pre tratamiento de las muestras o de la mudanza de equipamiento, el umbral puede variar, por lo que debe ser redefinido de acuerdo con las nuevas condiciones experimentales establecidas.

## Interpretación de los resultados de los tests.

### Problemas comunes y soluciones del proceso del teste

Problema	Posible causa	Solución recomendada
Sin señal o señal flaco	Desnaturalización insuficiente de las muestras y sondas.	Certificarse que la temperatura de la lamina este en 85+10°C durante la desnaturalización; Aumente el tiempo de desnaturalización de la lamina en 2-4 minutos.
	Ninguna sonda adicionada	Descongele completamente las sondas y certifique de que el regente de la sonda sea aspirado por la pipeta
	Cantidad insuficiente de las sondas	Certificarse que la sondas alcance la temperatura ambiente antes del uso o de que el regente de sonda sea aspirado por la pipeta.
	Secado insuficiente da la lamina	Antes de adicionar las sondas sobre la lamina, certifique de que la solución de etanol de la lamina tenga evaporado completamente.
	Secado muy rápido de las sondas	Cubra la area-albo con la laminula inmediatamente después de la adición de las sondas; para elución, retirar la laminula d apenas una lamina por vez y sumergir la lamina en la solución de lavaje inmediatamente antes de remover la laminula de la próxima lamina.
	Burbujas sob la laminula durante la hibridización.	Cubra la superficie de las sondas con la laminula y presione suavemente para eliminar las burbujas de aire
	Condiciones inadecuadas de hibridización	Garante que el cumplimiento del tiempo y de la temperatura de hibridaciones especificadas; no deje ninguna abertura al sellar la lamina con medio de montaje. Ajuste el tiempo de hibridación y la humedad conforme necesario.
	Solución de lavaje incorrecta o condiciones de elución inadecuados.	Certificarse de que la solución de lavaje sea preparado de acuerdo con IFU; Garante que la temperatura de la solución de lavaje alcance la especificada en la etapa de elución; retirar la laminula antes de sumergir la lamina en la solución de lavaje.
	Almacenamiento inadecuado de las sondas o de las laminas de muestra	Almacene las sondas abajo de -15°C em lo oscuro; seque las laminas no hibridizadas para almacenamiento a lejos plazo a -20 + 5°C o almacenamiento a corto plazo (generalmente no mas que dos semanas) la temperatura ambiente; Almacene las laminas hibridizadas a -20+5°C en lo oscuro.
	Selección inadecuada de conjunto de filtros para observación	Use el conjunto de filtros correcto para observar la fluorescencia de la sonda.
Fundo excesivamente intenso en las laminas	Estructura inadecuada de microscopio y lente objetiva para observación de muestras FISH, o daño del conjunto de filtros	Entre en contacto con el fabricante del microscopio.
	Lavaje insuficiente de las laminas antes del preparo de la muestra	Sumergir la lamina en etanol absoluto y seque con papel absorbente antes de colocar el regente.
	Elución inadecuada después de la hibridación	Certificarse de que la solución de lavaje este preparada correctamente de acuerdo con las instrucciones de utilización; opere de acuerdo con las instrucciones de utilización; certifique de que la temperatura de solución de lavaje este correcta; retirar la lamina y repita la etapa de elución
	Uso prolongado o almacenamiento inadecuado de la solución de lavaje	Certificarse de que la solución de lavaje sea almacenada de una temperatura entre 2 y 25°C y deseche el regente se esta turbo o contaminado.
Contra coloración flaca	Humedad de hibridación muy alta o muy baja	Ajuste la humedad de hibridación para el nivel ideal.
	Contra coloración insuficiente	Retire la laminula y sumergir la lamina en la solución de lavaje por 5 minutos a temperatura ambiente. Coloque la lamina en soluciones de etanol a 70%, 85% y 100% por 1 minuto cada para deshidratación gradiente y enseguida, realice la contra coloración.
	Vencimiento o exposición excesiva a la luz de solución de coloración	Certificarse de que la solución de coloración sea almacenada abajo de -15 °C en lo oscuro, certifique de que la solución de coloración no este vencida.



## Limitaciones de los métodos de teste

1. Este kit se basa en la técnica de hibridación in situ por fluorescencia para la quiebra de gen IGH
2. Este kit es aplicable a muestra celulares.

## Precauciones

1. Este kit se destina apenas a fin de investigación
2. Durante la utilización de este kit, es necesario usar guantes de látex para evitar el contacto con la piel. En caso de contacto accidental, lave inmediatamente con agua en abundancia.
3. Las muestras no deben ser expuestas a ácidos y alcoholes calentados en exceso, por ese motivo puede dañar el DNA y comprometer el resultado del teste FISH.
4. Todos os componentes del kit deben ser utilizados dentro del plazo de validez
5. La solución de coloración contiene DAPI que es un mutagénico. La inhalación, ingestión o contacto con la piel debe ser evitado.
6. La sonda contiene un teratógeno llamado formamida. El contacto con la piel y las membranas mucosas debe ser evitado.
7. Para obtener los resultados ideales, es necesario garantizar que los reagentes sea preparados y almacenados adecuadamente, de acuerdo con las instrucciones de uso.

## Explicaciones de los señales

	Limite superior de temperatura		Mantenga seco
	No use la embalaje si esta dañada		Consulte las instrucciones De uso
	No utilizar		Mantener lejos de la luz solar
	Utilizar hasta		Numero del lote
	Numero de referencia		Fabricante
	Fecha de fabricación		Contiene cantidad Suficiente para <n> testes

# Sonda IGH Break Apart FISH, kit

Probe IGH Break Apart FISH, kit

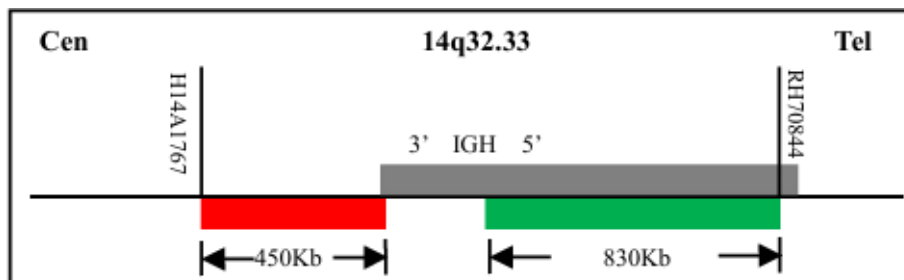
## Product Name: IGH Break Apart FISH Probe Kit

### Packaging Specifications

Reference	Description	Kit Size
EP-13-10231	Probe IGH Break Apart FISH, kit	5 Tests/Kit
EP-13-10232	Probe IGH Break Apart FISH, kit	10 Tests/Kit
EP-13-10233	Probe IGH Break Apart FISH, kit	20 Tests/Kit

## Test Principle

### Probe Design Description



## Technique Description

Fluorescence in situ hybridization (FISH) is a molecular assay technique that uses fluorescently labeled DNA or RNA fragments or probes to hybridize via base complementary mechanism to the targeted regions of chromosomes in specimens. The probes emit fluorescence signals at a specific wavelength after excitation by a light source, and the hybridization to the chromosome can be directly observed through a microscope equipped with a proper filter set. This technique can accurately detect chromosomal abnormalities, therefore, the status of genes located at the affected regions of chromosomes can be evaluated.

## Main Components

Specification	Kit content	Main components	Volume	Quantity
5 tests/kit	IGH probe (IGH, 3' orange probe, IGH, 5' green probe)	IGH probe, formamide, SSC, and dextransulfate, etc.	50 µl	1 vial
10 tests/kit			100 µl	
20 tests/kit			200 µl	
	DAPI Mounting Medium	Antifade reagent ,DAPI, and glycerin,etc.	50 µl	1 vial
			100 µl	
			200 µl	

**Notes: The components in kits of different lots should not be interchanged.**

### Material need but not provided

- Rubber cement
- Absolute ethanol
- Purified water
- 1 M HCl
- 1 N or 2 N Hidróxido de Sódio (NaOH)
- 20×SSCSolution (3 M sodium chloride, 0.3 M sodium citrate, pH 5.3)
- NP-40
- Methanol
- Glacialaceticacid
- 0.075M Potassium chloride (KCl)
- Pepsin (250 U/mg)

### Applicable instruments

- Fluorescence microscope.
- Microliter pipettor and sterile tips
- Microcentrifuge
- Water bath
- Coplin jars
- Hybridization instrument

**Notes:** Fluorescence microscope. The configuration of the required fluorescence microscope includes: 10× eye piece, and 10×, 40× and 100× objective lenses. It is recommended that before using the probe, the user should ask the filter set supplier for the details of the filter set to be used, so as to choose a filter set that is compatible with the labeled fluorescent dyes.

Orange fluorescence: excitation maximum: 552 nm, emission maximum: 576 nm.

Green fluorescence: excitation maximum: 496 nm, emission maximum: 520 nm.

DAPI: excitation maximum: 340 nm, emission maximum: 488 nm.

## Storage Conditions and Shelf Life

Storage conditions: below-15°C, sealed, and stored in the dark.

Shipping conditions: The kits must be transported under controlled temperature conditions between 2 °C and 8 °C. The shipping time must not exceed 10 days. During transport, the temperature must not exceed room temperature.

Shelf life: 12 months.

**Note:** see the production date and shelf life on the outer package

## Sample Requirements

1. Sample type: Cell samples, such as Cultured cell.
2. Sample storage: Use the sample within 2 hours after sampling, or store it at 2°C-8°C.

## Test Methods

### Preparation of Working Reagent

#### Ethanol Wash Solutions

Prepare v/v dilutions of 70% and 85% using 100% ethanol and purified water. Dilutions may be used for 1 week unless evaporation occurs or the solution becomes diluted due to excessive use. Store at room temperature in tightly capped containers when not in use.

## Pretreatment Solution

### 2×SSC solution

- To prepare, add together:

100ml	20×SSCpH5.3
<u>900 mL</u>	Purified water
1000 mL	Final Volume

Mix thoroughly. Measure pH at room temperature using a pHmeter. Adjust pH to 7.0±0.2 with 1 N or 2N NaOH. Adjust volume to 1 liter with purified water. If the reagent is turbid or contaminated, it should be discarded immediately.

### 0.4×SSC/0.3% NP-40

- To prepare, add together:

20 mL	20× SSC pH 5.3
877 mL	Purified water
<u>3 mL</u>	NP-40
1000 mL	Final volume

Mix thoroughly. Measure pH at room temperature using a pH meter. Adjust pH to 7.0±0.2 with 1 N or 2 N NaOH. Adjust volume to 1 liter with purified water. If the reagent is turbid or contaminated, it should be discarded immediately.

### 2×SSC/0.1%NP-40



- To prepare, add together:
 

20 mL	20× SSC pH 5.3
849 mL	Purified water
<u>1 mL</u>	NP-40
1000 mL	Final volume

Mix thoroughly. Measure pH at room temperature using a pH meter. Adjust pH to  $7.0 \pm 0.2$  with 1 N or 2 N NaOH. Adjust volume to 1 liter with purified water. If the reagent is turbid or contaminated, it should be discarded immediately.

### 50 mg/ml Pepsin solution

- To prepare, add together:
 

25 mg	Pepsin (250U/mg)
<u>500 <math>\mu</math>l</u>	Purified water
1000 mL	Final volume

Mix thoroughly until it is fully dissolved. Dispense at 100  $\mu$ l per vial, and store the vials at  $-20 \pm 5^\circ\text{C}$ ; avoid repeated freezing and thawing.

### Enzyme buffer (pH 2.0 HCl)

- To prepare, add together:
- |               |                |
|---------------|----------------|
| 10 mL         | 1 M HCl        |
| <u>900 mL</u> | Purified water |
| 1000 mL       | Final Volume   |

Mix thoroughly. Measure pH at room temperature using a pH meter. Adjust pH to  $2.0 \pm 0.2$  with 1 M HCl. Adjust volume to 1 liter with purified water. If the reagent is turbid or contaminated, it should be discarded immediately.

### Sample treatment

**Note:** Fixative (3:1 methanol: glacial acetic acid) should be prepared fresh daily.

- Take 5-10 ml cell samples, centrifuge them at 1500 rpm for 5 minutes, and remove the supernatant carefully.
- Add 10ml 0.075M KCl preheated to  $37^\circ\text{C}$  into the centrifuge tube, and mix the substances by pipetting gently.
- Place the centrifuge tube in the  $37^\circ\text{C}$  water bath for 30 minutes.
- Add 1ml fresh fixative solution, mix the substances by pipetting gently, and pre-immobilize at room temperature for 8 minutes.
- Mix the substances by pipetting and centrifuge the mixture at 1500 rpm for 8 minutes.
- Remove the supernatant, add 10ml fresh fixative solution to the precipitate, mix the substances by pipetting gently, and let the mixture stand at room temperature for 8 minutes.
- Centrifuge the mixture at 1500 rpm for 8 minutes.
- Repeat the above washing steps until the cell pellet is washed clean.

## Slide preparation

1. Take a clean object slide.
2. After resuspending the cells, take 3µl suspension and drop it to different positions on the object slide, avoiding overlap.
3. Dry the slide at room temperature.
4. Use a 20× objective lens to observe the cell density in three areas under a phase-contrast microscope; it is required that the cells have no overlap and the number of cells is 100-200;① If the cells overlap, add an appropriate amount of fresh fixative solution to dilute the cell suspension, and after mixing, take another 3µl suspension for slide preparation; ② If the cell density is low, centrifuge the suspension, carefully remove an appropriate amount of supernatant, and after mixing, take another 3µl suspension for slide preparation; then dry the slide for observation.
5. Under the phase-contrast microscope, if there are too many cell fragments, it is necessary to do pretreatment and select the appropriate hybridization area.

**Note:** at least one extra slide is required for each sample, and the remaining cell suspension can be stored at 2-8°C for 1 month, so that slides can be re-prepared if necessary.

## Preparation of instruments

**Note:** 1 mg/ml Pepsin solution (Take 50 mg pepsin, add 50 ml enzyme buffer and mix well) should be prepared fresh daily

1. Turn on the thermostat water bath and set the temperature to 37°C. Pour 50 ml 0.1 mg/ml Pepsin solution into the Coplin jar, put the jar in the water bath, and preheat it to 37°C.
2. Before elution, set the temperature of the thermostat water bath to 68°C, pour the washing solution into the Coplin jar, and place the jar in the water bath for at least 30 min. Ensure that the temperature of the washing solution reaches 68±1°C before use.

## Testing process

### Sample pretreatment

1. Immerse the prepared slide in 2×SSC solution at room temperature for 10 min.
2. Place the slide in 37±1°C 0.1 mg/ml Pepsin solution to digest for 10 min.
3. Immerse the slide in 2×SSC solution at room temperature for 2 min.
4. Dehydrate the slide in 70% ethanol, 85% ethanol and 100% ethanol in turn for 1 min each.
5. Dry the slide at room temperature.

### Sample denaturation and hybridization

1. Place the moisturizing strip in the corresponding slot of the hybridization instrument after soaking it in purified water, and ensure that the surface of the hybridization instrument is clean and free of foreign matter.
2. The denaturation and hybridization program is set as follows: denaturation: 85°C, 5 min; hybridization: 42°C, 16-18 hours.

**Note:** The fast hybridization program: denaturation: 85°C, 5 min; hybridization: 42°C, 2 hours.

1. Take out the probes from below -15°C storage, swirl and centrifuge them after they return to room temperature, take 10 µl probes, and drop them onto the target area of the slide.
2. Place the cover slide, avoiding air bubbles, and seal the edge of the cover slide with Rubber Cement.



- Put the sealed slide on the hybridization instrument and start the denaturation and hybridization program.

### Post-hybridization wash

- Preheat 0.4× SSC/0.3% NP-40 to 68±1°C, and place 2× SSC/0.1% NP-40 at room temperature.
- After the hybridization is completed, take out the cell slide, and remove the fluoro gel and cover slide from the cell slide.
- Put the slide in 68±1°C 0.4× SSC/0.3% NP-40, and immerse and rinse it for 2 min.
- Put the slide in 2× SSC/0.1% NP-40 at room temperature, and immerse it for 1 min.
- Put the slide in 70% alcohol solution, and wash it for 1 min.
- Take out the slide and dry it naturally in the dark.

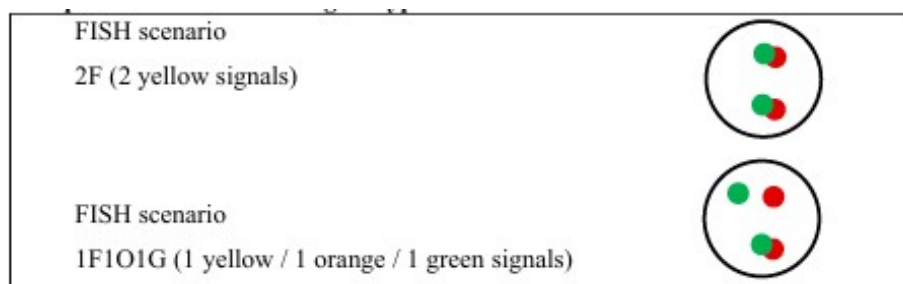
### Counterstaining

- Drop 10 µl counterstaining solution to the hybridization area (avoiding bubbles), place the cover slide, carefully remove the excess counterstaining solution with water absorbing paper, and counterstain the slide at -20±5°C in the dark for more than 20 min.
- Select the appropriate filter set to observe the results under the fluorescence microscope.

### Result analysis

- View the slide under a fluorescence microscope equipped with proper filter sets.
- Place one drop of immersion oil on top of the coverslip in the area where the specimen is located. Find the specimen using the 10× objective lens and then examine the signals under the 100× lens.
- Adjust the focus to find the observable area that has complete nucleus boundary, uniformed staining, and clear signals without overlapping nuclei.
- In the selected region, find all signal points at different levels of the nuclei, and count the fused signals and the individual orange and green signals; when the orange (O) and green (G) signal points overlap or the distance between the two signal points is less than one signal point diameter, the signals are counted as a fused signal (yellow, F); the nuclei without signals or with weak signals are not counted.

### Interpretation of common signal type



### **Threshold Determination for FISH Negative Specimen**

Twenty specimens without the known genetic abnormalities to the FISH probe set were randomly selected to prepare control slides. After hybridization, count 200 cells from each control slide and record any types of signal patterns that are considered to be FISH positive. Calculate the percentage of positive signals observed and determine the standard deviation. The threshold for FISH negative specimen is set as the average value of percentage plus 3 times of the standard deviation. The control or FISH negative specimens are usually chosen to be the same type of tissue or cell as that of the intended target of detection by FISH.

### **Importance of Threshold Determination**

The threshold must be set when probes are used for the first time since this value will be served as the reference to distinguish FISH positive and negative specimens. If the experimental procedures are altered such as the method of specimen pre-treatment or change of equipment, the threshold may vary therefore must be reset under the newly established experimental conditions.

## Interpretation of Test Results

### Common problems and solutions in the testing process:

Problem	Possible cause	Recommended solution
Nosignal or weak signal	Insufficient denaturation of samples and probes	Ensure that the temperature of the slide is $85\pm 1^{\circ}\text{C}$ during the denaturation; Extend the slide denaturation time by 2-4 min.
	No probe added	Fully thaw the probes, and ensure that the probe reagent is drawn by the pipette.
	Insufficient quantity of probes	Ensure that the probes reach room temperature before use, and ensure that the probe reagent is drawn by the pipette.
	Insufficient drying of slide	Before adding the probes onto the slide, ensure that the ethanol solution on the slide has completely volatilized.
	Too fast drying of probes	Cover the target area by the cover slide immediately after the probes are added; for the elution, remove the cover slide on only one slide at a time, and immerse the slide in the washing solution immediately before the cover slide on the next slide is removed.
	Bubbles under the coverslip during hybridization	Cover the surface of the probes with the cover slide, and gently squeeze it to eliminate the air bubbles.
	Inappropriate hybridization conditions	Ensure the compliance with the specified hybridization time and temperature; do not leave any gap when sealing the slide with fluoro gel; Adjust the hybridization time and humidity as appropriate.
	Incorrect washing solution or elution conditions	Ensure that the washing solution is prepared in accordance with the IFU; ensure that the temperature of the washing solution reaches the temperature specified in the elution step; remove the cover slide before immersing the slide in the washing solution.
	Improper storage of probes or sample slides	Store the probes below $-15^{\circ}\text{C}$ in the dark; dry the unhybridized slides for long-term storage at $-20\pm 5^{\circ}\text{C}$ or short-term storage (generally no more than two weeks) at room temperature; Store the hybridized slides at $-20\pm 5^{\circ}\text{C}$ in the dark.
	Inappropriate selection of filter set for observation	Use the correct filter set to observe the probe fluorescence.
Inappropriate microscope structure and objective lens for observing FISH samples, or damage of the filter set	Please contact the microscope manufacturer.	
Excessively intense background of slides	Insufficient washing of slides before sample preparation	Immerse the slide in absolute ethanol and wipe it dry with water absorbing paper before dropping the reagent.
	Inadequate elution after the hybridization	Ensure that the washing solution is prepared correct in accordance with the IFU; operate in accordance with the IFU; ensure that the temperature of the washing solution is correct; remove the cover slide and repeat the elution step.
	Long-term use or improper storage of washing solution	Ensure that the washing solution is stored at $2-25^{\circ}\text{C}$ , and discard the reagent if it is turbid or contaminated.
	Too high or too low hybridization humidity	Adjust the hybridization humidity to the optimum.
Too weak counterstaining	Too weak counterstaining	Remove the cover slide and immerse the slide in the washing solution for 5 min at room temperature. Place the slide in 70%, 85% and 100% ethanol solutions for 1 min each for gradient dehydration, and then perform counterstaining.
	Expiration or excessive light exposure of staining solution	Ensure that the staining solution is stored below $-15^{\circ}\text{C}$ in the dark; ensure that the staining solution is not expired.













## Limitations of Test Methods

1. This kit is based on the fluorescence in situ hybridization technique for the IGH gene break.
2. This kit is applicable to cell samples.

## Precautions

1. This kit is only for research.
2. During the operation of this kit, it is necessary to wear latex gloves to avoid the contact of the reagent with the skin. In the case of accidental contact, rinse immediately with plenty of water.
3. Samples should not be exposed to acid and alkali or be overheated, which may damage DNA and lead to failure of FISH test.
4. All components in the kit should be used within the shelf life.
5. The staining solution contains DAPI, which is a mutagen. Inhalation, ingestion or contact with the skin should be avoided.
6. The probe contains a teratogen called formamide. Contact of it with the skin and mucous membranes should be avoided.
7. In order to obtain ideal results, it is necessary to ensure that the reagents are properly prepared and stored in accordance with the IFU.

## Explanation of Signs

	Upper limit of temperature		Keep Dry
	Do Not Use if Package is Damage		Consult instructions for use
	Do not reuse		Keep away from sunlight
	Use By		Lot Number
	Reference Number		Manufacturer
	Date of Manufacture		Contains sufficient for <n> tests