

*Необходимость разработки отечественного генетического анализатора НАНОФОР 05 была обоснована в 2011 году сотрудниками научно-производственной компании «Синтол».*

*Целью данной инициативы была разработка современного оборудования для развития методов молекулярно-генетических исследований в России.*

*Инициатива была активно поддержана технологической платформой «Медицина будущего».*

*Разработка генетического анализатора НАНОФОР 05 была выполнена в рамках Государственного контракта №16.522.12.2014 от 10 октября 2011 года с Министерством образования и науки РФ.*

*Главным исполнителем работы являлся:*

*Институт аналитического приборостроения РАН, г. Санкт-Петербург.*

*Соисполнители выполнения работы:*

*Экспериментальный завод научного приборостроения РАН, г. Черноголовка,  
ООО «Синтол», г. Москва.*

*Регистрационное удостоверение на медицинское изделие №РЗН 2015/3474 от 28 декабря 2015 г.*

*Для исследовательских целей и диагностики.*

## СОДЕРЖАНИЕ

1	ПРЕДИСЛОВИЕ.....	5
2	ВВЕДЕНИЕ .....	8
3	УСТРОЙСТВО ГЕНЕТИЧЕСКОГО АНАЛИЗАТОРА НАНОФОР 05 .....	12
3.1	Устройство и характеристики генетического анализатора НАНОФОР 05 ...	12
3.2	Вспомогательное оборудование .....	20
3.3	Принцип капиллярного электрофореза .....	20
4	ЗАПУСК АНАЛИЗА НА ГЕНЕТИЧЕСКОМ АНАЛИЗАТОРЕ НАНОФОР 05 .....	24
4.1	Порядок включения прибора.....	24
4.2	Подготовка прибора .....	24
5	ГЛАВНОЕ ОКНО ПРОГРАММЫ SeqPI.....	26
5.1	Назначение кнопок и пунктов меню главного окна программы SeqPI.....	27
5.1.1	Функциональные кнопки главного окна программы .....	27
5.1.2	Панель меню главного окна программы.....	28
5.1.2.1	Категория «Файл».....	28
5.1.2.2	Категория «Действия» .....	29
5.1.2.3	Категория «Вид» .....	29
5.1.2.4	Категория «Сервис».....	30
5.1.2.5	Категория «?».....	31
5.2	Описание центральной части окна программы SeqPI .....	32
5.3	Описание нижней части окна программы SeqPI .....	33
6	ЗАПУСК ФРАГМЕНТНОГО АНАЛИЗА И СИКВЕНСНОГО АНАЛИЗА .....	36
6.1	Запуск фрагментного анализа .....	37
6.2	Запуск сиквенсного анализа.....	54
6.3	Создание файла проекта .....	63
7	СЕРВИС .....	64
7.1	Установка/замена линейки капилляров.....	64
7.2	Установка новой линейки капилляров .....	83
7.3	Удаление пузырей из каналов блока заполнения капилляров и анодного блока .....	85
7.4	Заполнение капилляров полимером.....	87

7.5	Промывка насоса .....	90
7.6	Замена полимера.....	90
7.6.1	Замена полимера без изменения типа .....	90
7.6.2	Замена полимера с изменением его типа.....	92
7.7	Замена анодного буфера.....	97
7.8	Установка плашки для образцов и резервуаров для жидкостей .....	100
7.9	Пространственная калибровка.....	104
7.10	Критерии правильности установки и качества линейки капилляров по изображению капилляров на камере ПЗС .....	107
7.11	Спектральная калибровка .....	110
7.11.1	Запуск программы «Спектральная калибровка» .....	110
7.11.2	Наблюдение за измерениями в ходе выполнения спектральной калибровки .....	118
7.11.3	Оценка результатов спектральной калибровки.....	121
7.12	Консервация прибора .....	129
7.13	Основные профилактические действия перед началом работы .....	130
ПРИЛОЖЕНИЯ.....		132
Приложение 1. Технические и пользовательские характеристики НАНОФОР 05 .....		132
Приложение 2. Меры безопасности при работе с прибором НАНОФОР 05.....		133
Приложение 3. Организация рабочего помещения для прибора.....		135
Приложение 4. Спектральные калибровки.....		136
Приложение 5. Стандартные протоколы электрофореза .....		142
Приложение 6. Оценка качества электрофореза по графикам «Ток, Напряжение, Температура» .....		147
Приложение 7. Примеры результатов использования генетического анализатора НАНОФОР 05 .....		149
1.	Криминалистика .....	149
2.	Демонстрация динамического диапазона анализа образцов ДНК человека .....	153
3.	Эпидемиология.....	154
4.	Диагностика наследственных заболеваний человека.....	157
4.1	Выявление трисомии.....	157

4.2 Выявление мутаций, вызывающих синдром Ретта.....	158
4.3 Выявление мутаций, вызывающих болезнь Паркинсона с использованием набора SALSA MLPA P052-C2 (MRC Holland).....	159
4.4 Пример диагностики рака молочной железы с использованием набора Easy Seq PCR Plates for Sequencing BRCA 1/2 (NIMAGEN) .....	159
5. Паспортизация сортов сельскохозяйственных культур.....	160
6. Качество секвенирования и длина прочтения.....	162
7. Электрофорез в неденатурирующих условиях .....	163
Приложение 8. Возможные неисправности и способы их устранения.....	164
Для заметок .....	166

# 1 ПРЕДИСЛОВИЕ

## *Информация по безопасности*

---

**ВАЖНО!** обозначает информацию для правильной работы с генетическим анализатором и безопасного использования реагентов.

---

## *Информация о продукте*

Генетический анализатор НАНОФОР 05 представляет собой прибор капиллярного гель-электрофореза с детекцией флуоресценции, индуцируемой лазером, разработанный для решения задач секвенирования (по Сэнгеру) и генотипирования (фрагментного анализа) ДНК.

## *Назначение данного руководства*

Инструкция по эксплуатации генетического анализатора НАНОФОР 05 содержит пошаговое описание подготовки и анализа образцов. Она создана для упрощения работы с прибором.

---

**ВАЖНО!** Система защиты оборудования может оказаться неэффективной, если работа с прибором проводится в неподходящих условиях или неправильным образом, без надлежащего технического обслуживания, а также при использовании способа, не указанного производителем.

---

## *Целевая аудитория*

Эта инструкция предназначена для исследователей, сотрудников медицинских организаций и лабораторий, которые используют генетический анализатор НАНОФОР 05.

## *Предварительные требования*

Руководство пользователя по эксплуатации генетического анализатора НАНОФОР 05 предполагает, что Ваш генетический анализатор НАНОФОР 05 был установлен представителем сервисной службы. Это руководство также предполагает:

- знание операционной системы Microsoft Windows 7 или более поздних версий;
- знание основных правил обращения с образцами ДНК и проведения электрофореза;

- умение сохранять файлы на жестком диске, переносить их, копировать и вставлять.

#### *Системные и программные требования*

- Процессор – Pentium-4 - 2,4 ГГц или выше
- Объем оперативной памяти – не менее 4 Гб
- Общий объем памяти на жестких дисках более 160 Гб
- Для управления и обмена данными с устройством используется канал связи USB и IEEE1394b, слот PCI-E
- ОС Microsoft Windows 7 или более поздние версии
- Net FrameWork 4.5
- Объем видеопамати – 128 Мб

#### *Таблица сокращений, используемых в настоящем руководстве*

Следующая инструкция содержит список наименований, используемых в руководстве пользователя по эксплуатации генетического анализатора НАНОФОР 05:

Наименование	Расшифровка
ЗИП	Запчасти, инструменты, принадлежности
Камера ПЗС	Видеокамера
СД	Стандарт длин
СК	Спектральный калибратор
ЛК	Линейка капилляров

### *Техническая поддержка*

Самую полную информацию о наших продуктах и услугах Вы можете найти на сайте компании Синтол: [www.syntol.ru](http://www.syntol.ru)

Контакты: 127434, Москва, Тимирязевская 42, Компания СИНТОЛ

Тел.:

- +7 (495) 984-69-93 многоканальный
- +7 (499) 977-74-55
- +7 (495) 506-79-97

Факс:

- +7 (495) 984-69-93
- +7 (499) 977-74-55

E-mail:

- [syntol@syntol.ru](mailto:syntol@syntol.ru)
- [syntol@mail.ru](mailto:syntol@mail.ru)

## 2 ВВЕДЕНИЕ

Генетический анализатор НАНОФОР 05 является прибором капиллярного электрофореза с детекцией флуоресценции индуцированной лазером (по 8 каналам). Электрофорез проходит одновременно в 8 капиллярах. Генетический анализатор НАНОФОР 05 предназначен для определения последовательности ДНК (секвенирования), а также для определения длины фрагментов ДНК (фрагментного анализа).

Внешний вид генетического анализатора НАНОФОР 05 и комплектующих приведен на рис. 1, 2 и 3.



Рисунок 1. Внешний вид прибора с закрытыми дверцами

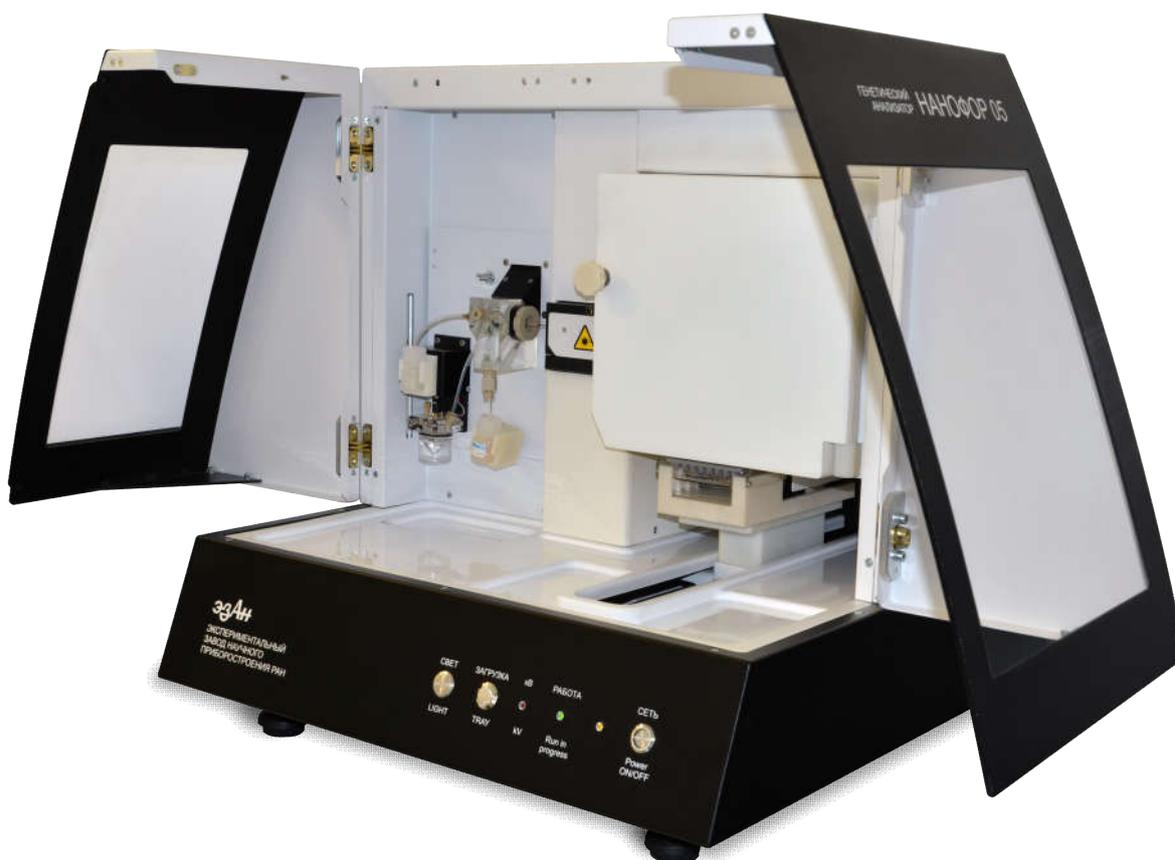


Рисунок 2. Внешний вид прибора с открытыми дверцами



Рисунок 3. Системный блок, монитор и периферия (мышь и клавиатура)

### *Комплектующие элементы*

Генетический анализатор НАНОФОР 05 поставляется со следующими комплектуемыми элементами:

- системный блок, укомплектованный монитором и периферией (мышь и клавиатура);
- контейнер для хранения проб (2 шт.);
- контейнер для хранения рабочих жидкостей (4 шт.);
- кабель USB 2.0 AB 1,8 м;
- кабель IEEE1394B 2 м;
- трубка 1/8" ×ID 0,0063 Teflon 0,2 м;
- трубка 1/8" ×ID 0,0063 Teflon 0,12 м;
- шнур сетевой 220 В 3 А;
- программное обеспечение для работы с прибором, сбора информации, контроля качества, определения последовательности оснований и размеров фрагментов;
- источник бесперебойного питания 1500 ВА;
- две линейки капилляров длиной 36 см и 50 см;
- расходные материалы для работы (см. табл. 4).

### *Эксплуатационная документация*

- Руководство по эксплуатации
- Паспорт генетического анализатора
- Ведомость ЗИП

### *Стартовый набор реагентов (на 24 реакции)*

- Полимер ПДМА-6 (3 мл)
- Формамид (250 мкл)
- Буфер 10-кратный ТАПС (25 мл)
- Спектральный калибратор СК-5 (для однократной калибровки восьми капилляров)
- Спектральный калибратор СК-6 (для однократной калибровки восьми капилляров)
- Спектральный калибратор ВD v.3.1 (для однократной калибровки восьми капилляров)
- Размерный стандарт СД-450 (20 мкл)
- Реакционная смесь для секвенирования (75 мкл)
- Буфер для секвенирования (48 мкл)



## 3 УСТРОЙСТВО ГЕНЕТИЧЕСКОГО АНАЛИЗАТОРА НАНОФОР 05

### 3.1 Устройство и характеристики генетического анализатора НАНОФОР 05

Внутренняя часть генетического анализатора НАНОФОР 05 изображена на рис. 4.

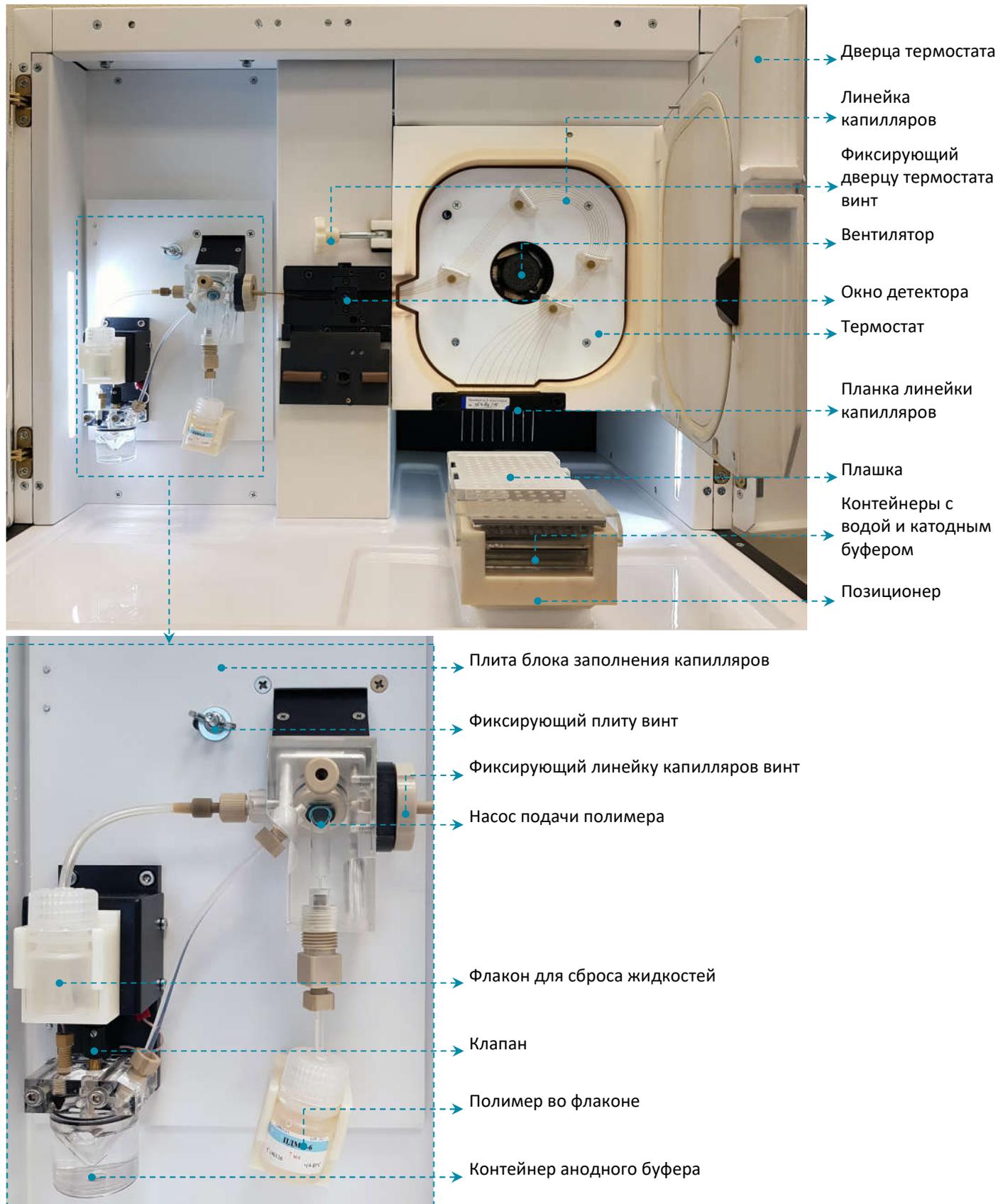


Рисунок 4. Внутренняя часть прибора

Передняя панель генетического анализатора НАНОФОР 05 изображена на рис. 5.

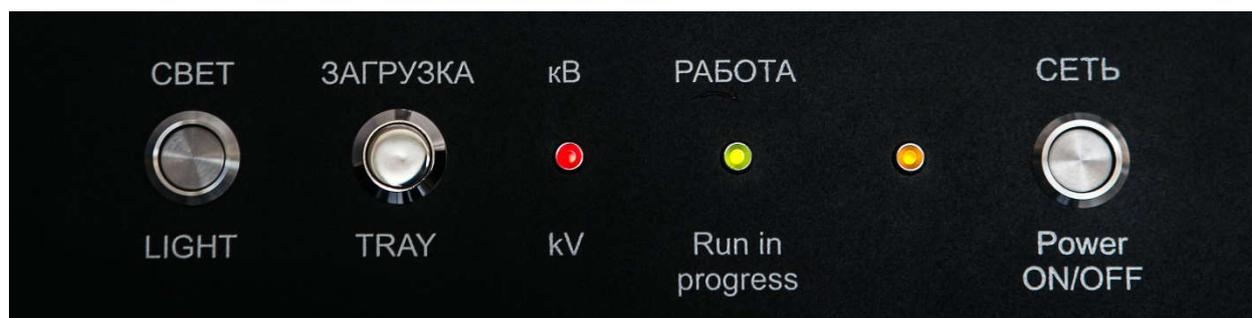


Рисунок 5. Передняя панель прибора

- Кнопка «СЕТЬ» для включения/выключения устройства.
- Светодиод «СЕТЬ» - индикация включения/выключения прибора **желтым** цветом.
- Светодиод «РАБОТА» - индикация связи прибора и компьютера **зеленым** цветом; если связь нарушена, светодиод не мигает. Связь устанавливается при запуске регистрирующей программы SeqPI.
- Светодиод «кВ» - индикация включения высокого напряжения **красным** цветом.

---

**ВАЖНО!** Когда светодиод «кВ» светится, дверцы прибора открывать запрещается – при открытии дверец источник высокого напряжения автоматически выключается.

---

- Кнопка «ЗАГРУЗКА» для загрузки плашки с образцами.

---

**ВАЖНО!** При открытой дверце через 150 сек выдвинутый позиционер автоматически задвигается в основное положение во избежание засыхания геля в капиллярах.

---

- Кнопка «СВЕТ» для подсветки внутреннего пространства анализатора.

На задней панели располагается сетевой разъем с маркировкой «~220 В», тумблер включения и разъемы связи с компьютером: USB с маркировкой «USB» и FireWire 800 с маркировкой «L.COM» 3.1.

Основные блоки генетического анализатора НАНОФОР 05 представлены в табл. 1.

Таблица 1. Основные блоки генетического анализатора и их функции

Блок	Функция
Позиционер	Фиксирует и перемещает плашку с образцами и емкости для воды, буфера и слива. Осуществляет совмещение позиции капилляров и рядов плашки
Термостат	Поддерживает заданную температуру капилляров
Линейка капилляров	В капиллярах происходит электрофоретическое разделение флуоресцентно-меченых фрагментов ДНК
Термостатируемый детектор	Обеспечивает лазерное возбуждение и сбор сигнала флуоресценции в оптическом окне и одновременно поддерживает заданную температуру
Блок заполнения капилляров	Обеспечивает автоматическое заполнение капилляров полимером. Включает в себя камеру блока заполнения, камеру промывки поршня водой, порт присоединения линейки капилляров, соединение с анодной частью блока
Высоковольтный источник	Создает электрическое поле в капиллярах при проведении электрофоретического разделения флуоресцентно-меченых фрагментов ДНК
Модуль управления	Обеспечивает управление работой всех блоков
Блок питания	Обеспечивает питание прибора

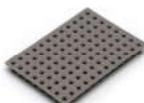
Основные технические и пользовательские характеристики генетического анализатора НАНОФОР 05 приведены в табл. 2.

Таблица 2. Характеристики генетического анализатора НАНОФОР 05

Наименование характеристики, ед. изм.	Значение
Количество капилляров, шт.	8
Количество каналов детекции, шт.	8
Длина волны возбуждения, нм	488
Диапазон длин волн детекции флуоресценции, нм	510–710
Диапазон термостатирования капилляров, °С	30–60 ± 0,03
Напряжение электрофореза, В	от 1000 до 15000
Диапазон измерений флуоресценции, отн. ед.	От 10 до 1000000
Возможность работы с реактивами различных производителей	Да
Время установления рабочего режима, мин.	5
Габаритные размеры (Длина x Ширина x Высота), мм	600 x 630 x 630
Масса, кг	48
Потребляемая мощность, ВА	300
Напряжение питания с частотой (50 ± 1) Гц, В	220 ± 22
Возможность мобильного использования	Да
Возможность анализа двухцепочечной ДНК в неденатурирующих условиях	Да

Комплект дополнительных запчастей, инструментов и принадлежностей (ЗИП), поставляемый с генетическим анализатором НАНОФОР 05, представлен в табл. 3.

Таблица 3. Комплект ЗИП, поставляемый к генетическому анализатору

№ п/п	Наименование	Внешний вид	Кол-во, шт.
1	Держатель плашки		2
2	Фиксатор плашки/стрипов		2
3	Антииспаритель для плашки		2
4	Емкости для буфера, воды и слива		4
5	Антииспаритель для емкостей буфера, воды и слива		4
6	Емкость анодного (+) буфера (бакпечатка 37x38) ТУ 64-2-279-79		2
7	Трубки блока заполнения полимером 1/8"×ID 0,063 Teflon 0,2 м и 0,12 м (от емкости с полимером до блока) PTFE 3x1 ООО «МВиФ», 4100100100		1
8	Заглушка (клапан ПКДН.716311.000)		1
9	Флакон (8 мл) для полимера с крышкой с отверстием под трубку блока заполнения полимером		1
10	Шприц, 25 мл		1
11	Кольцо резиновое черное малое ПКДН.713141.000		2
12	Кольцо (бакпечатка) ПКДН.713141.000-02		1

13	Кольцо резиновое 018-021-19 ГОСТ 9833-73		1
14	Ключ 10×12		1
15	Баллон со сжатым воздухом (пылеудалятель Duster Top, Cramolin)		1
16	Уровень		1
17	Кабель USB 2/0 AB 1,8 м		2
18	Шнур сетевой 220 В 3 А		1
19	Ферулла ПКДН.714243.003		2
20	Прокладка ПКДН.714341.000		1
21	Уплотнение Turcon Glyd Ring RG4300070-T05V		2
22	Отвертка		1
23	Поддон		1

Расходные материалы, поставляемые к генетическому анализатору НАНОФОР 05, представлены в табл. 4.

Таблица 4. Расходные материалы к генетическому анализатору НАНОФОР 05

Название	Описание	Объем (мл) или кол-во реакций	Каталожный номер
ПДМА-6	Полимер для секвенирования ДНК «ПДМА-6» (линейный, N, N-полидиметилакриламид, 8М мочевины)	3 мл*	ПД-0603
		7 мл	ПД-0607
		28 мл	ПД-0628
ПДМА-6-НД	Полимер «ПДМА-6-НД» (линейный, N, N-полидиметилакриламид без мочевины) для неденатурирующего электрофореза	3 мл*	ПНД-0603
		7 мл	ПНД-0607
		28 мл	ПНД-0628
ПДМА-4	Полимер для секвенирования ДНК «ПДМА-4» (линейный, N, N-полидиметилакриламид, 8М мочевины)	3 мл*	ПД-0403
		7 мл	ПД-0407
		28 мл	ПД-0428
ТАПС	10-кратный буфер для секвенирования «ТАПС»	25 мл	БТС-0025
		50 мл	БТС-0050
		250 мл	БТС-0250
		1000 мл	БТС-1000
СД-450	Маркер молекулярного веса «СД-450» (канал LIZ)	120 реакций	СД-450
СД-600	Маркер молекулярного веса «СД-600» (канал LIZ)	120 реакций	СД-600
СД-900	Маркер молекулярного веса «СД-900» (канал LIZ)	120 реакций	СД-900
СД-1200	Маркер молекулярного веса «СД-1200» (канал LIZ)	120 реакций	СД-1200
СК-5	Спектральные калибраторы «СК-5» для 5 красителей (Dy-632, ROX, TAMRA, R6G и FAM)	120 реакций	СК-0501
СК-6	Спектральные калибраторы «СК-6» для 6 красителей, (Dy-632, MFP590, ROX, TAMRA, R6G и FAM)	120 реакций	СК-0601

СК-7	Спектральные калибраторы «СК-7» для 7 красителей, (Dy-636, Dy-632, MFP-590, ROX, TAMRA, R6G и FAM)	120 реакций	СК-0701
ЛК-50	Линейка капилляров длиной 50 см	180 прогонов	ЛК-50
ЛК-36	Линейка капилляров длиной 36 см	180 прогонов	ЛК-36
<p>*Расход полимера зависит от длины капилляров:  50 см – 1000 образцов (125 инъекций);  36 см – 1200 образцов (150 инъекций).</p>			

### 3.2 Вспомогательное оборудование

Для обеспечения работы генетического анализатора НАНОФОР 05 необходимо следующее вспомогательное оборудование:

- ламинарный или ПЦР-бокс;
- бытовой холодильник с морозильным отделением;
- твердотельный амплификатор, например, АНК-М;
- микроцентрифуга-встряхиватель, например, Циклотемп-901;
- микроцентрифуга для стрипов, например, Циклотемп-903;
- твердотельный термостат, например, Циклотемп-303;
- набор автоматических пипеток с переменным объемом: 0,1–2 мкл, 1–10 мкл, 10–100 мкл, 20–200 мкл, 100–1000 мкл;
- штативы для пробирок различного объема: 96 x 0,2 мл, 72 x 1,5 мл.

### 3.3 Принцип капиллярного электрофореза

Работа генетического анализатора НАНОФОР 05 основана на физико-химических принципах капиллярного электрофореза: разделение веществ в жидкой полимерной фазе в тонких капиллярах под воздействием высокого напряжения. Конструкция устройства обеспечивает устойчивость капиллярного электрофореза в течение многочасовых массовых анализов за счет реализации следующих условий:

- воспроизводимости ввода пробы в капилляр;
- поддержания стабильной температуры кассеты с капилляром;
- поддержания стабильного уровня высокого напряжения на концах капилляров, опущенных в жидкие проводящие растворы;
- стабильности уровня излучения лазера, высокого качества фотоприемников и схем последующей обработки сигнала;
- возможности быстрой замены полимерной фазы (геля) в капиллярах между экспериментами.

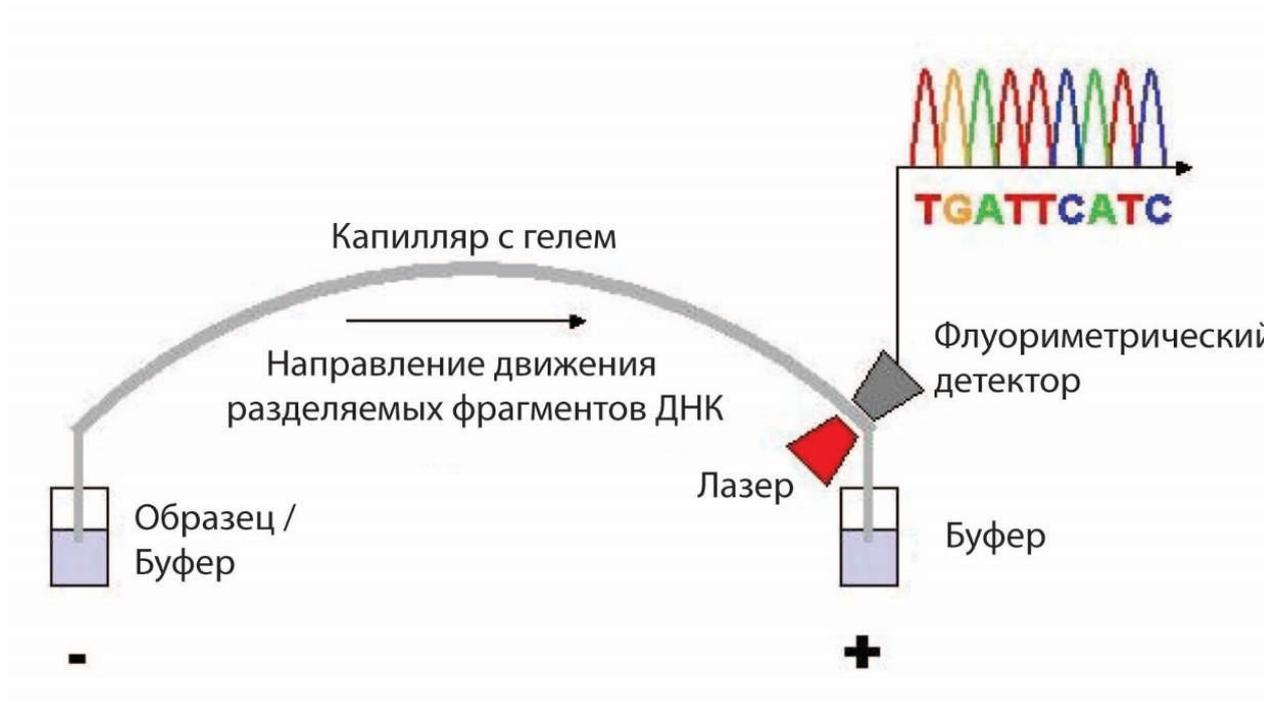


Рисунок 6. Схема капиллярного электрофореза

#### Что происходит во время прогона?

- Работа генетического анализатора выполняется по заданной программе в автоматическом режиме. Задается и стабилизируется оптимальная температура капилляров в термостате.
- Насос заполняется полимером из нижнего флакона. При этом полимер, находящийся в капиллярах с предыдущего прогона, сливается в емкость «слив».
- Далее капилляры с электродом опускаются в образцы. На заданное время включается высоковольтный источник, при этом электрокинетическим способом в капилляры вводятся пробы.
- Позиционер совмещает контейнер с буферным раствором с концами капилляров. Включается высоковольтный источник. Отрицательно заряженные молекулы ДНК попадают в капилляры за счет миграции в сторону положительно заряженного электрода.
- Кончики капилляров ополаскиваются в емкости для промывки «Вода», после чего возвращаются в емкость с катодным буфером «Буфер».
- Создается электрическое поле между анодом и катодом.
- Поле заставляет отрицательно заряженные молекулы ДНК двигаться в полимере к противоположному концу капилляров (аноду). Более короткие фрагменты движутся быстрее, чем длинные; постепенно фрагменты ДНК мигрируют к окну детекции.

- Для лучшего разделения и денатурации молекул ДНК в капиллярах поддерживается определенная температура за счет работы термостата.
- В окне детекции происходит возбуждение пришитых к фрагментам ДНК красителей узким пучком лазера; красители испускают флуоресценцию. Прибор собирает флуоресценцию со всех капилляров и проецирует на камеру ПЗС с помощью оптической системы. Сигналы флуоресценции разных красителей с ПЗС камеры конвертируются в многоцветные пики на графиках с помощью программы регистрации. Пики соответствуют четырем видам нуклеотидов, составляющих молекулу ДНК. При секвенировании для распознавания оснований А, Т, G, С используются 4 красителя. Объединение этих графиков при вторичной обработке позволяет расшифровать нуклеотидную последовательность и определить длину фрагментов ДНК.
- Для фрагментного анализа может использоваться до 7 красителей в одном анализе ([6.1](#)).

#### Результаты:

- программное обеспечение воспроизводит электрофореграмму (график зависимости интенсивности флуоресценции от времени) для каждой краски и проводит первичный анализ результатов;
- при проведении секвенирования ДНК проводится анализ последовательности и одновременно рассчитывается оценка достоверности каждого пика;
- при фрагментном анализе ДНК используются внутренние стандарты длин (СД) для расчета длин анализируемых фрагментов ДНК и определения качества каждого пика.



## 4 ЗАПУСК АНАЛИЗА НА ГЕНЕТИЧЕСКОМ АНАЛИЗАТОРЕ НАНОФОР 05

### 4.1 Порядок включения прибора

1. Удостоверьтесь, что прибор подключен к сети.

Первичную установку прибора осуществляет представитель сервисной службы.

2. Включите компьютер, при необходимости введите пароль.

Перед включением прибора убедитесь, что:

- дверца термостата капилляров закрыта;
- дверцы прибора закрыты;
- внутри рабочего пространства прибора не находится посторонних предметов.

3. Включите прибор нажатием кнопки «СЕТЬ». Дождитесь постоянного желтого и мигающего зеленого цветов лампочек на передней панели прибора.



### 4.2 Подготовка прибора

Необходимо провести калибровки перед запуском сиквенсного (BD v.1.1 или BD v.3.1) и фрагментного анализов (СК-5, СК-6, СК-7):

Пространственная калибровка определяет положение каждого капилляра на камере ПЗС и равномерность засветки капилляров лазерным излучателем.

(Для получения дополнительной информации см. [7.9](#)).

Спектральная калибровка создает для каждого капилляра матрицу для учета взаимного влияния сигнала флуоресценции всех красителей смеси.

(Для получения дополнительной информации см. [7.11](#)).

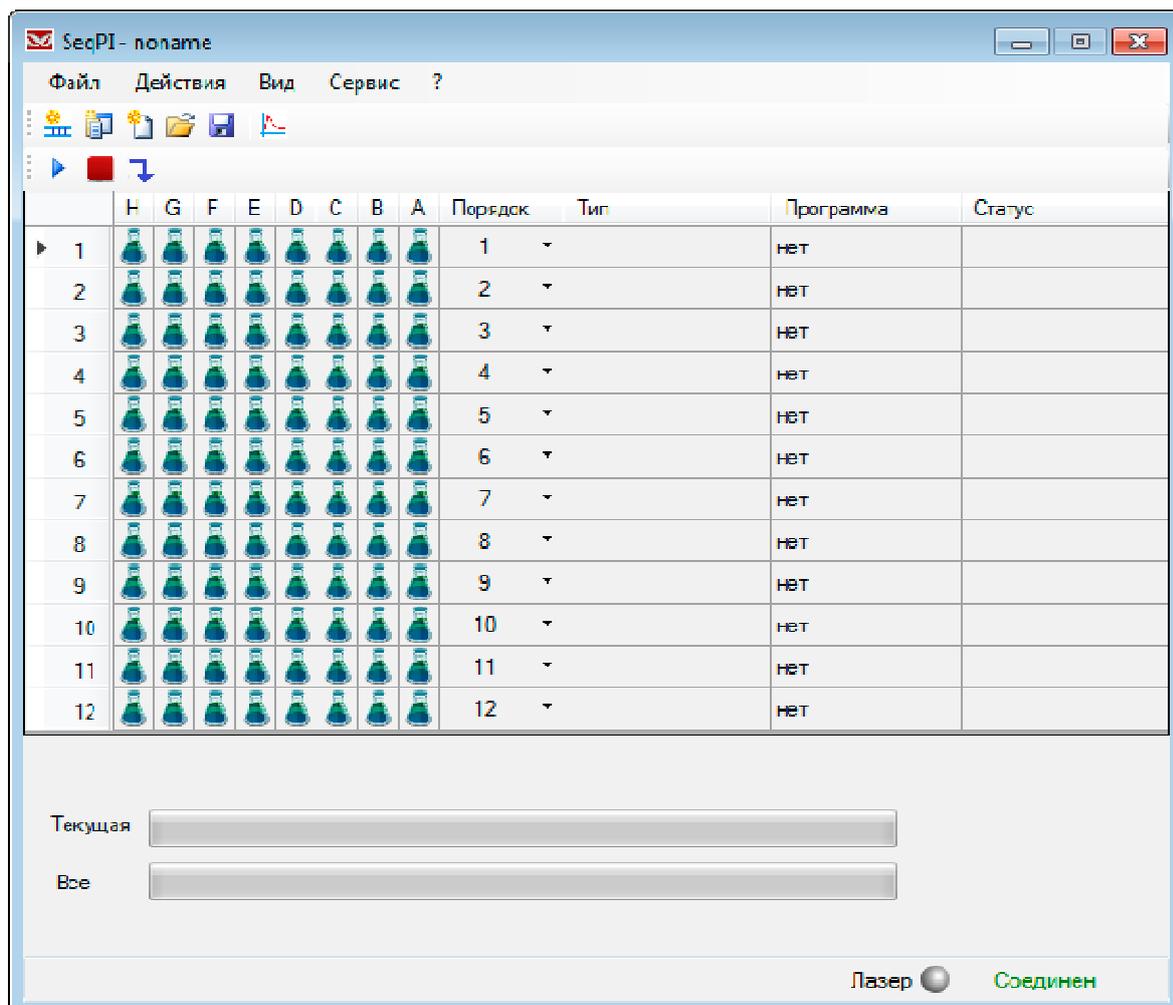


## 5 ГЛАВНОЕ ОКНО ПРОГРАММЫ SeqPI

Для дальнейших действий с генетическим анализатором НАНОФОР 05 необходимо ознакомиться с программой управления SeqPI.



С помощью ярлыка на рабочем столе компьютера запустить программу SeqPI. Откроется главное окно программы:



## 5.1 Назначение кнопок и пунктов меню главного окна программы SeqPI

В верхней части окна расположены кнопки и панель меню главного окна программы SeqPI:



### 5.1.1 Функциональные кнопки главного окна программы

Назначение кнопок меню главного окна программы приведено в табл. 5.

Таблица 5. Функциональные кнопки главного окна

Кнопка	Функция
 Добавить анализ	Открытие окна Выбор ряда. Начало создания файла проекта для проведения анализа образцов в плашке
 Новый планшет	Очистка текущих значений параметров анализа и данных для всех рядов планшета. Открытие окна Эксперимент. Ввод названия планшета и имени оператора
 Свойства планшета	Открытие окна Эксперимент. Ввод или изменение названия планшета и имени оператора
 Открыть	Открытие файла проекта формата <i>.far</i> . Просмотр данных проанализированных образцов и/или запуск анализа
 Сохранить	Сохранение файла проекта формата <i>.far</i> (после окончания анализа файл проекта формата <i>.far</i> сохраняется автоматически)
 Графики	Открытие окна Графики. Отображение текущих или сохраненных экспериментальных данных в графическом виде
 Запустить	Запуск анализа плашки
 Остановить	Остановка анализа плашки

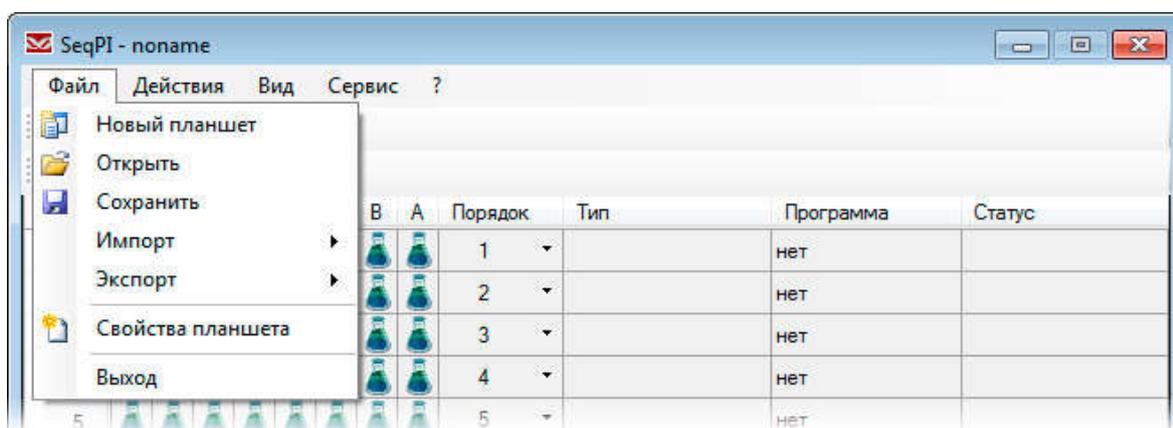
↘ Следующий ряд	Переход к анализу следующего ряда плашки
-----------------	--

## 5.1.2 Панель меню главного окна программы

Панель меню программы SeqPI состоит из пяти категорий и выглядит следующим образом:



### 5.1.2.1 Категория «Файл»



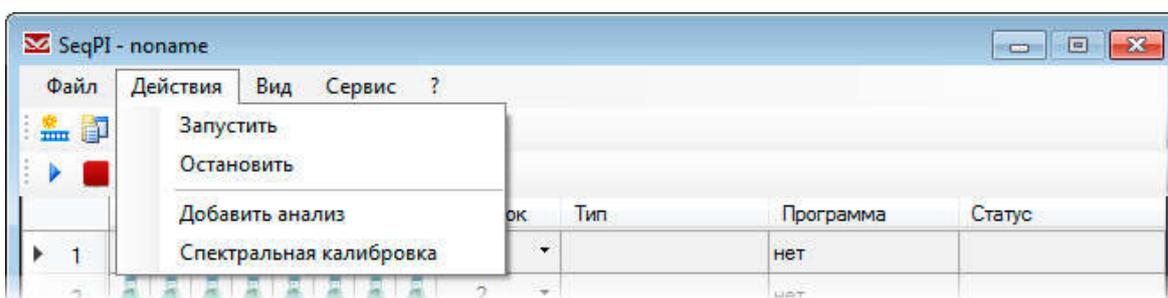
Назначение пунктов категории Файл программы SeqPI приведено в табл. 6.

Таблица 6. Пункты категории Файл

Пункт	Назначение
Новый планшет	Очистка текущих значений параметров анализа и данных для всех рядов планшета. Открытие окна Эксперимент. Ввод названия планшета и имени оператора
Открыть	Открытие файла проекта формата <i>.far</i> . Просмотр данных для проанализированных образцов и/или запуск анализа
Сохранить	Сохранение файла проекта формата <i>.far</i> (после окончания анализа файл проекта формата <i>.far</i> сохраняется автоматически)
Свойства планшета	Открытие окна Эксперимент. Ввод или изменение названия планшета и имени оператора
Импорт	Позволяет импортировать заранее подготовленные

	данные в формате <i>.txt</i> , чтобы избежать переноса данных вручную
Экспорт	Позволяет экспортировать данные, чтобы избежать переноса вручную. Также позволяет экспортировать описание планшета, полученное на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 или Applied Biosystems
Выход	Завершение работы программы SeqPI

### 5.1.2.2 Категория «Действия»

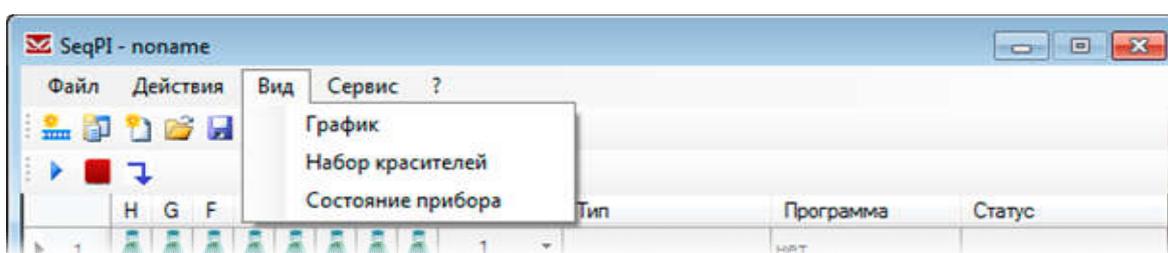


Назначение пунктов категории Действия программы SeqPI приведено в табл. 7.

Таблица 7. Пункты категории Действия

Пункт	Назначение
Запустить	Запуск анализа плашки
Остановить	Остановка анализа плашки
Добавить анализ	Открытие окна Выбор ряда Начало создания проекта проведения анализа образцов в плашке
Спектральная калибровка	Открытие окна Спектральная калибровка. Начало создания проекта проведения спектральной калибровки

### 5.1.2.3 Категория «Вид»

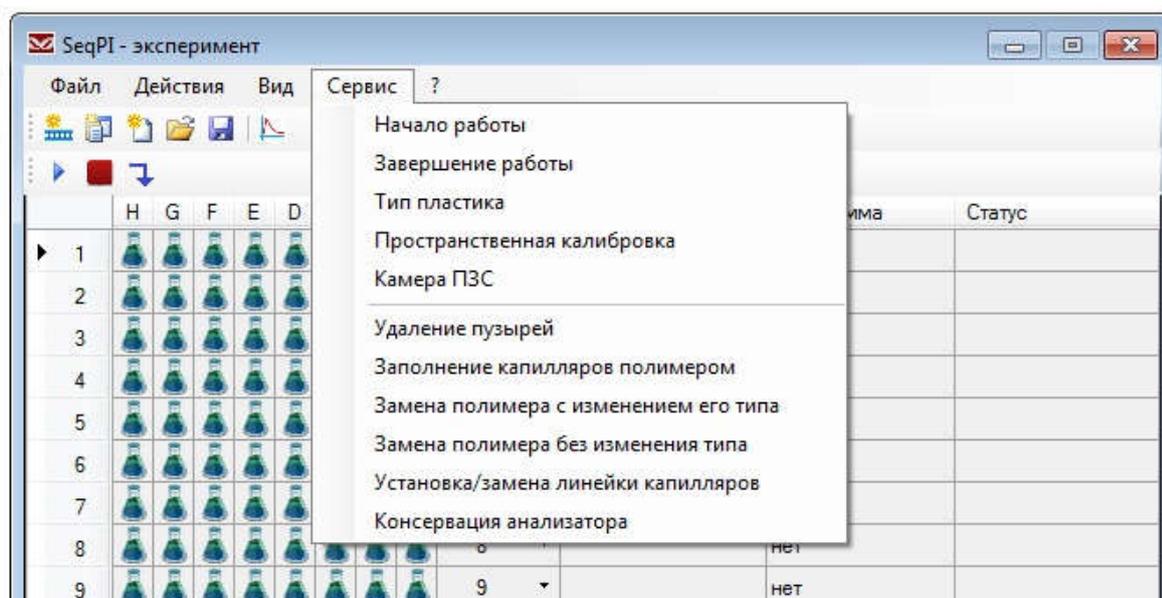


Назначение пунктов категории Вид программы SeqPI приведено в табл. 8.

Таблица 8. Пункты категории Вид

Пункт	Назначение
График	Открытие окна График. Отображение текущих или сохраненных экспериментальных данных в графическом виде
Набор красителей	Открытие окна Набор красителей. Просмотр/создание наборов красителей и спектральных калибровок
Состояние прибора	Открытие окна Состояние прибора. Дополнительная информация о текущем состоянии прибора

#### 5.1.2.4 Категория «Сервис»



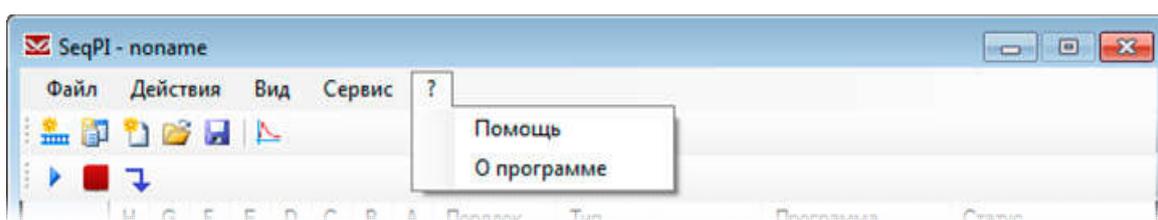
Назначение пунктов категории Сервис программы SeqPI приведено в табл. 9.

Таблица 9. Пункты категории Сервис

Пункт	Назначение
Начало работы	Включение лазера. Выполняется автоматически при запуске анализа
Завершение работы	Выключение лазера и приведение прибора в исходное состояние
Тип пластика	Открытие окна Тип пластика. Выбор типа пластика, в котором находятся образцы

	(плашка или стрипованные пробирки)
Пространственная калибровка	Открытие окна Пространственная калибровка. Служит для оценки качества линейки капилляров
Камера ПЗС	Открытие окна Video camera. Наблюдение сигнала флуоресценции
Удаление пузырей	Открытие окна Удаление пузырей Наблюдение процесса удаления пузырей
Заполнение капилляров полимером	Открытие окна Заполнение капилляров полимером Наблюдение процесса заполнения капилляров полимером
Замена полимера с изменением его типа	Открытие окна Замена полимера с изменением его типа. Внесение параметров полимера после замены типа
Замена полимера без изменения типа	Открытие окна Замена полимера без изменения типа
Установка/замена линейки капилляров	Открытие окна Установка/замена линейки капилляров. Внесение параметров линейки капилляров после замены
Консервация анализатора	Открытие окна Консервация анализатора. Наблюдение процесса консервации прибора

#### 5.1.2.5 Категория «?»



Назначение пунктов категории «?» программы SeqPI приведено в табл. 10.

Таблица 10. Пункты категории «?»

Пункт	Назначение
Помощь	Выход на сайт с описанием программного обеспечения
О программе	Содержит информацию о версии ПО

## 5.2 Описание центральной части окна программы SeqPI

	H	G	F	E	D	C	B	A	Порядок	Тип	Программа	Статус
▶ 1									1	▼	нет	
2									2	▼	нет	
3									3	▼	нет	
4									4	▼	нет	
5									5	▼	нет	
6									6	▼	нет	
7									7	▼	нет	
8									8	▼	нет	
9									9	▼	нет	
10									10	▼	нет	
11									11	▼	нет	
12									12	▼	нет	

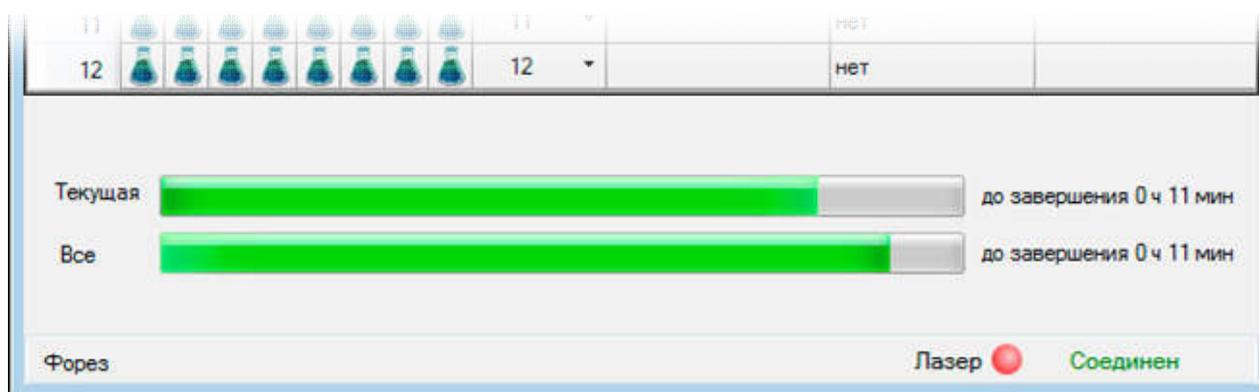
Описание параметров и обозначений в центральной части окна программы SeqPI приведено в табл. 11.

Таблица 11. Центральная часть окна программы

Обозначения	Назначение
1...12	Номера рядов в плашке
H...A	Обозначение столбцов в плашке
	Изображение образца в плашке. Открытие окна Образцы при двойном нажатии левой кнопки мыши, когда указатель расположен на любом значке  в выбранном ряду плашки. Просмотр/редактирование параметров анализа и образцов. Всплывающее окно с информацией об анализируемом образце при наведении указателя мыши на значок , в выбранном столбце и ряду плашки
Порядок	Последовательность проведения анализа образцов по рядам в плашке
Тип	Название типа анализа для каждого ряда плашки: Фрагментный, Сиквенсный или Спектральная калибровка
Программа	Название выбранной программы анализа для каждого ряда плашки.

	<p>Всплывающее окно с параметрами программы при наведении курсора мыши на ячейку с названием программы, в выбранном ряду плашки.</p> <p>Открытие окна Программа измерения двойным нажатием левой кнопки мыши, когда указатель расположен на ячейке с названием программы в выбранном ряду плашки</p>
Статус	<p>Готовность прибора к проведению анализа.</p> <p>Готов к анализу – ряд плашки готов к запуску анализа.</p> <p>Измерение... – идет анализ в текущем ряду плашки.</p> <p>Готово – анализ в данном ряду плашки завершен.</p> <p>Остановлено пользователем – анализ плашки в данном ряду был остановлен пользователем</p>

### 5.3 Описание нижней части окна программы SeqPI



Описание параметров и обозначений в нижней части окна программы SeqPI приведено в табл. 12.

Таблица 12. Нижняя часть окна программы

Обозначения	Назначение
Текущая	Информация о времени до окончания программы анализа текущего ряда плашки
Все	Информация о времени до окончания программ анализа всех рядов плашки
Лазер 	Лазер выключен
Лазер 	Лазер включен

Соединен	Прибор соединен с компьютером
Отсоединен	Отсутствие соединения прибора с компьютером. Работа с прибором невозможна



## 6 ЗАПУСК ФРАГМЕНТНОГО АНАЛИЗА И СИКВЕНСНОГО АНАЛИЗА

### Подготовка прибора

Перед запуском сиквенсного или фрагментного анализов необходимо провести калибровки<sup>1</sup>:

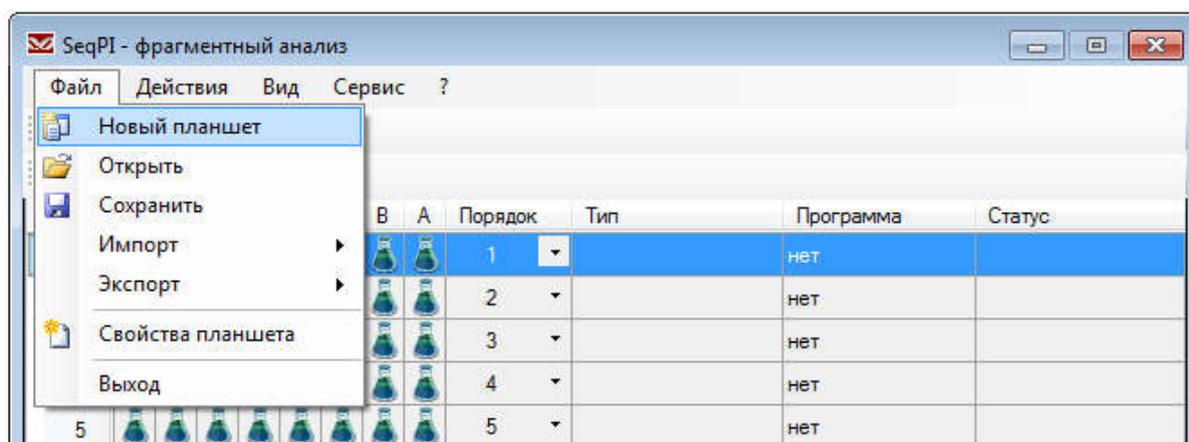
Пространственная калибровка определяет положение каждого капилляра на камере ПЗС и равномерность засветки капилляров лазерным излучателем.

(Для получения дополнительной информации см. [7.9](#)).

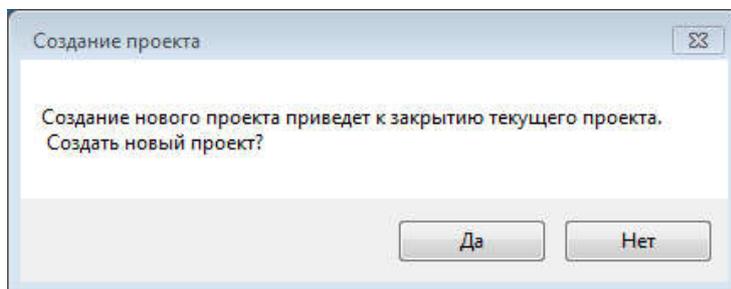
Спектральная калибровка создает для каждого капилляра матрицу с учетом взаимного влияния сигнала флуоресценции всех красителей смеси.

(Для получения дополнительной информации см. [7.11](#)).

1. Перед запуском любого вида анализа следует создать новый проект или открыть ранее сохраненный. Для создания нового проекта в главном окне программы SeqPI в пункте меню Файл выбрать опцию Новый планшет:

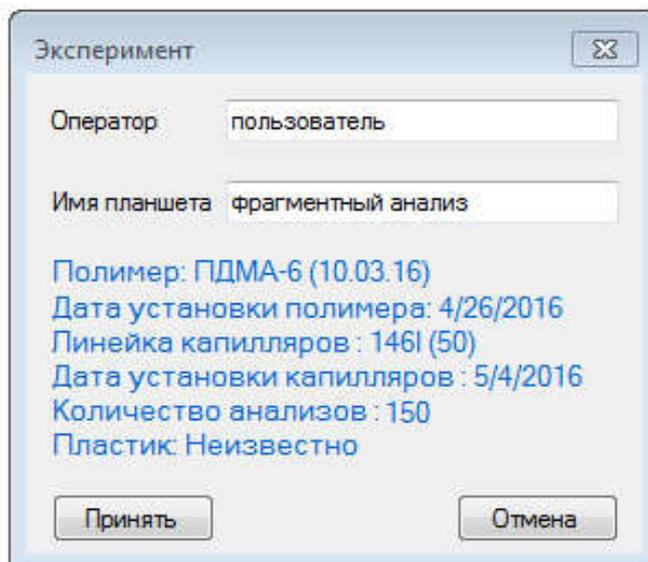


Откроется окно:



<sup>1</sup>Проведение пространственной и спектральной калибровки обязательно после каждой смены линейки капилляров и рекомендуется после смены типа полимера и в случае перемещения прибора.

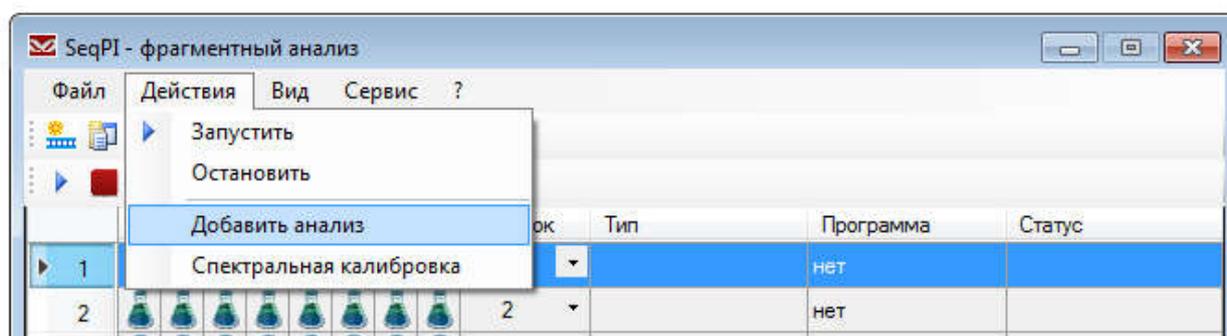
2. В окне Создание проекта нажать кнопку Да. Затем в открывшемся окне Эксперимент ввести имя оператора, название планшета и нажать кнопку Принять.



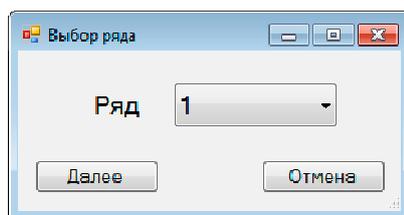
3. Откроется окно Программы анализа (папка *D:\НАНОФОР 05\Lib*). Необходимо описать расположение образцов в плашке и внести другую необходимую информацию (Имя образца, Тип образца, Схема анализа, Набор красителей, Размерный стандарт).
4. Во время текущего анализа внести изменения в описание плашки невозможно. Однако можно подготовить проект (описание новой плашки) последующего анализа или просмотреть результаты прошлых прогонов с помощью программы-эмулятора SeqPI Lite.

### 6.1 Запуск фрагментного анализа

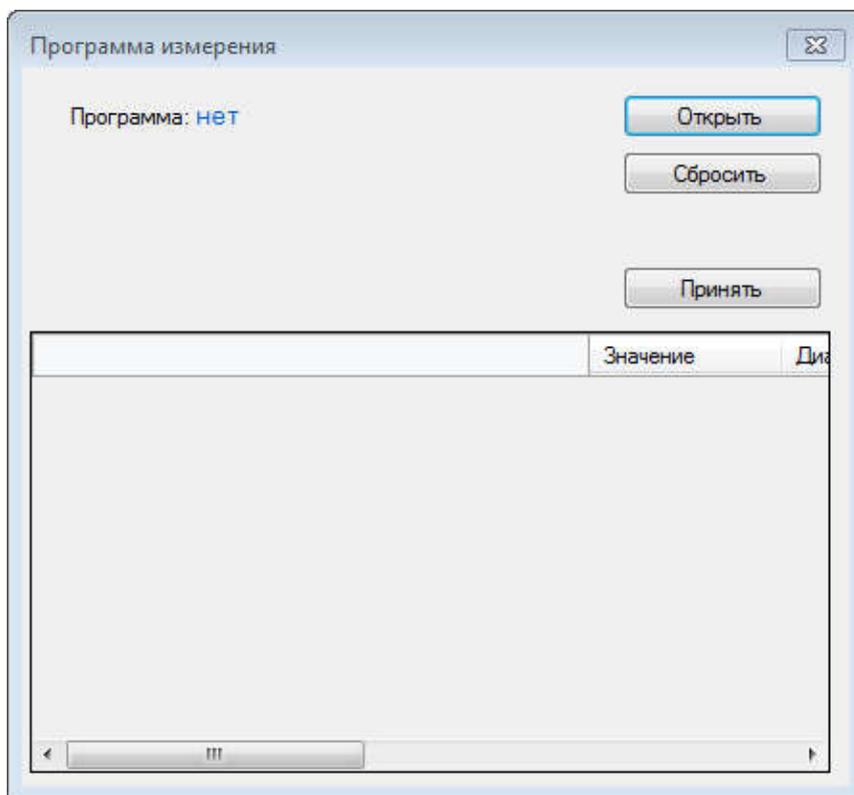
1. В главном окне программы SeqPI в пункте меню Действия выбрать опцию Добавить анализ или в меню нажать кнопку  .



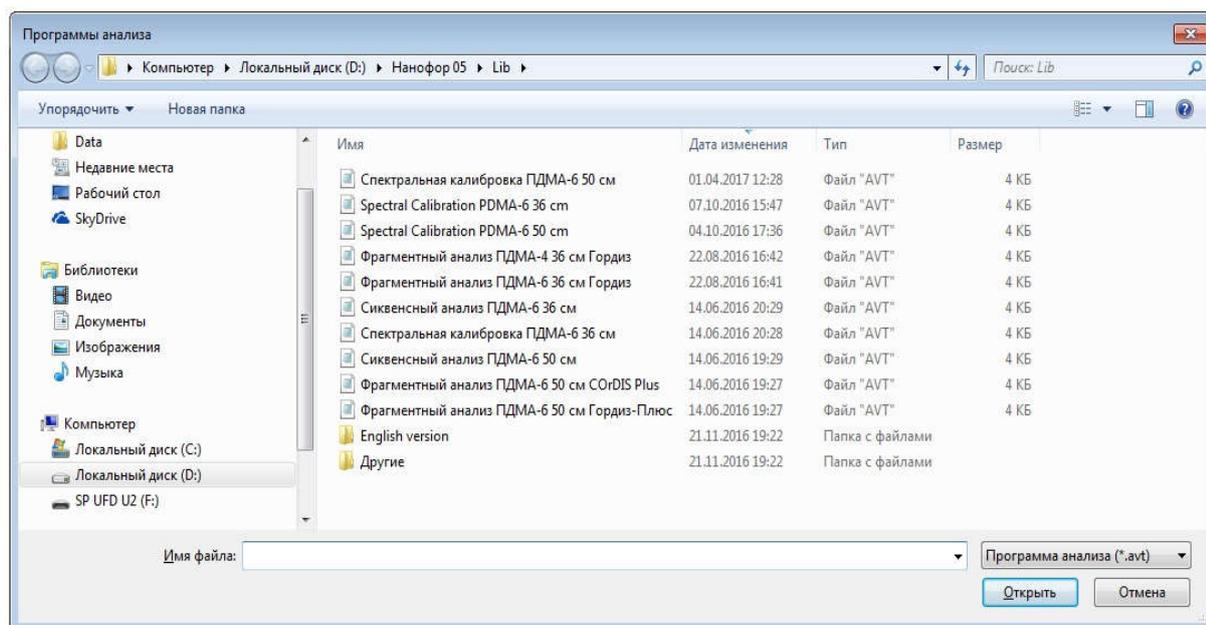
2. В появившемся окне Выбор ряда выбрать ряд планшки, в который загружены пробирки с образцами, и нажать кнопку Далее.



3. В открывшемся окне Программа измерения нажать кнопку Открыть.

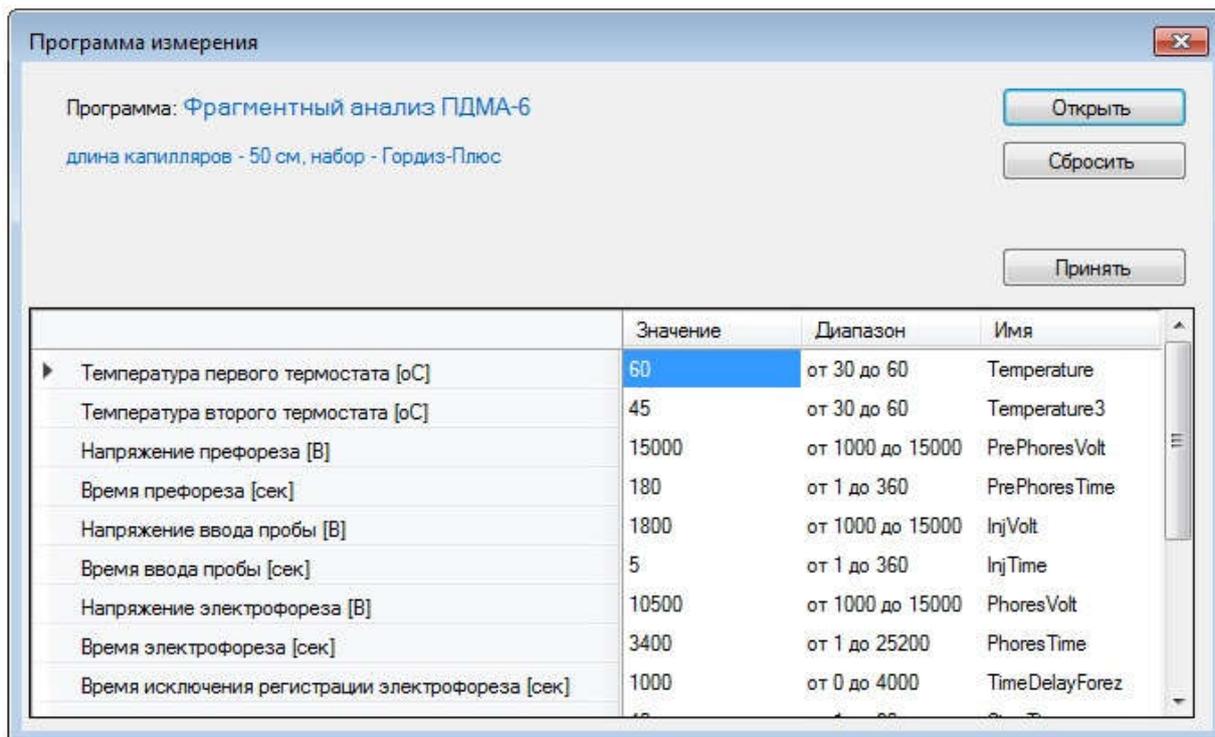


4. Откроется окно Программы анализа (папка D:\НАНОФОР 05\Lib).



5. Из списка Программы анализа выбрать соответствующую программу, исходя из длины капилляров, типа полимера и вида анализа. После выбора

программы нажать кнопку Открыть. Откроется окно Программа измерения, в котором при необходимости можно корректировать параметры электрофореза.

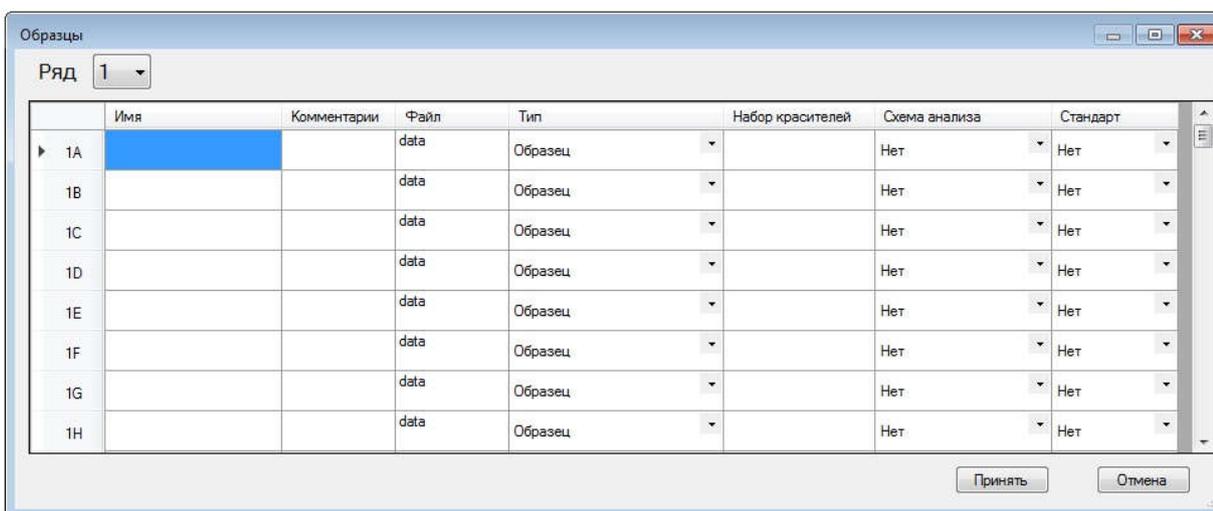


6. Убедившись в правильности параметров электрофореза, нажать кнопку Принять.

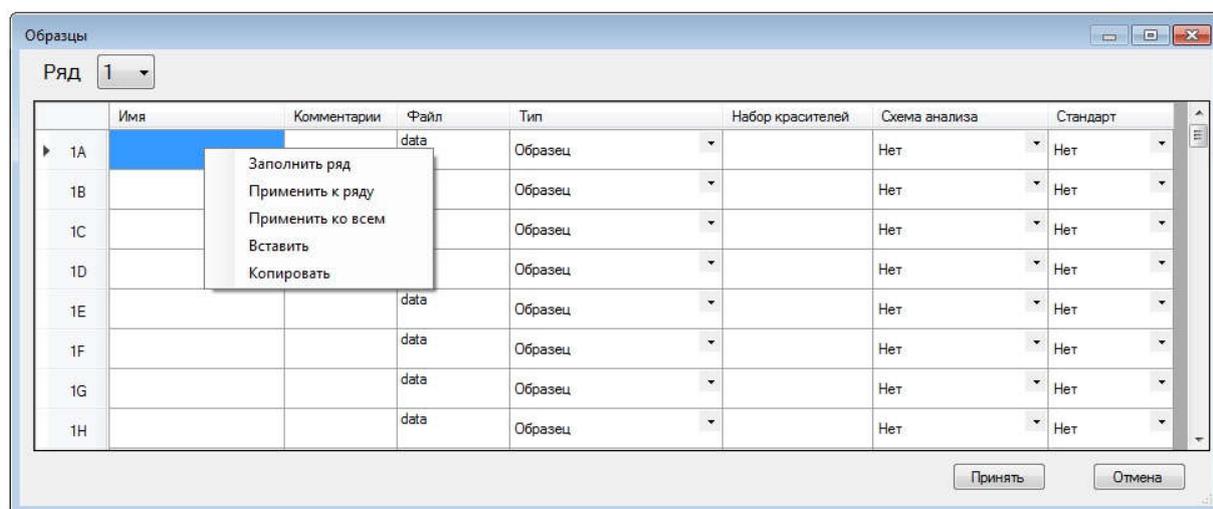
**ВАЖНО!** Корректировать параметры в окне Программа измерения приходится в редких случаях. Рекомендуем использовать стандартные протоколы в зависимости от типа полимера, длины линейки капилляров и вида анализа ([Приложение 5](#). Стандартные протоколы электрофореза ).

7. В открывшемся окне Образцы заполнить все строки таблицы. Буква в начале каждой строки таблицы соответствует положению образца в выбранном ряду планки. Обязательными для заполнения являются графы Имя и Набор красителей.

**ВАЖНО!** Обратите внимание на расположение рядов в планшете: нумерация рядов планшета 1–12 сверху вниз.

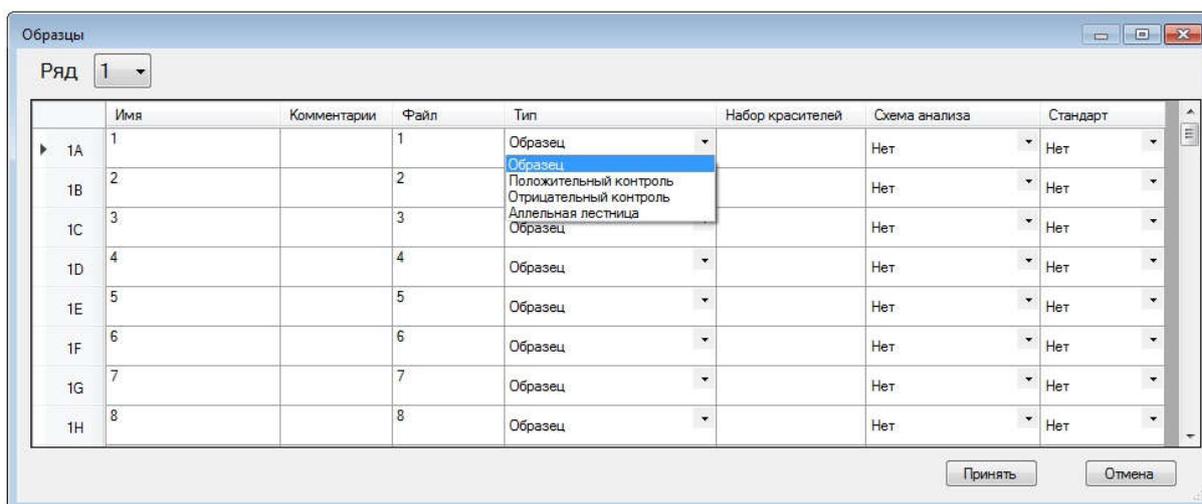


8. В графе Имя вводится название или порядковый номер образца (необходимо ввести названия всех образцов; для лунок, не содержащих образцы, рекомендуется поставить прочерк). Кроме опций Применить к ряду и Применить ко всем в графе Имя имеется возможность применить опции: Заполнить ряд (автоматическая нумерация ряда от 1 до 8), Вставить и Копировать.

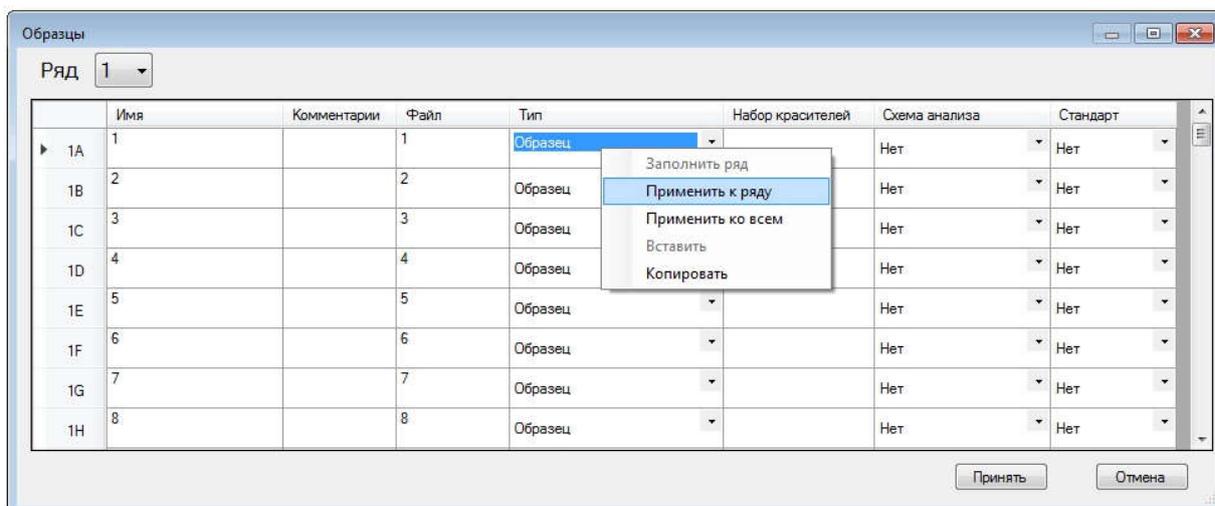


9. В графе Файл названию файла автоматически присваивается введенное имя образца.

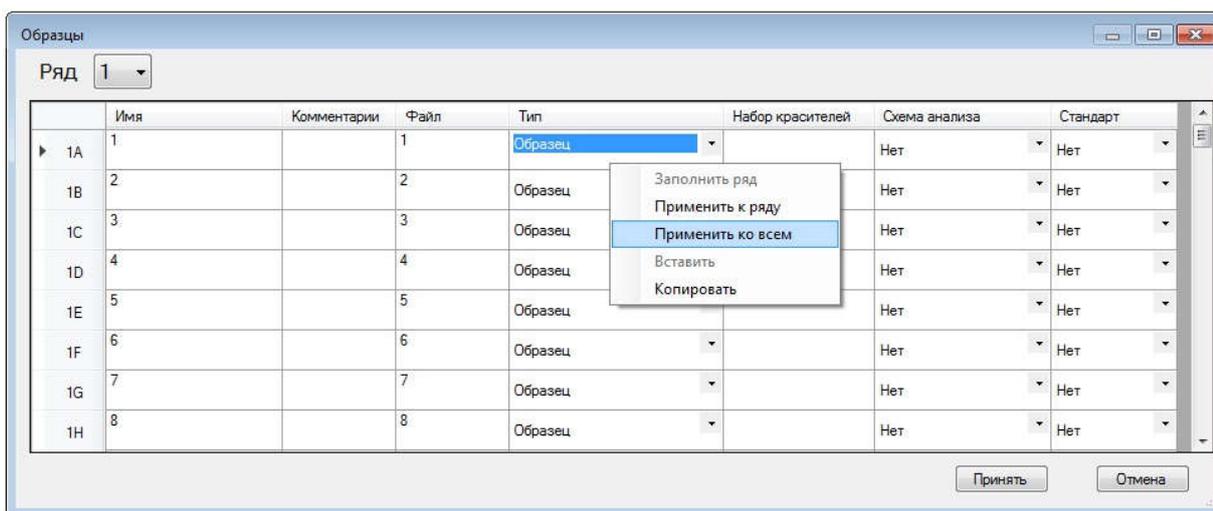
10. В графе Тип выбрать из списка тип образца: Образец, Положительный контроль, Отрицательный контроль, Аллельная лестница.



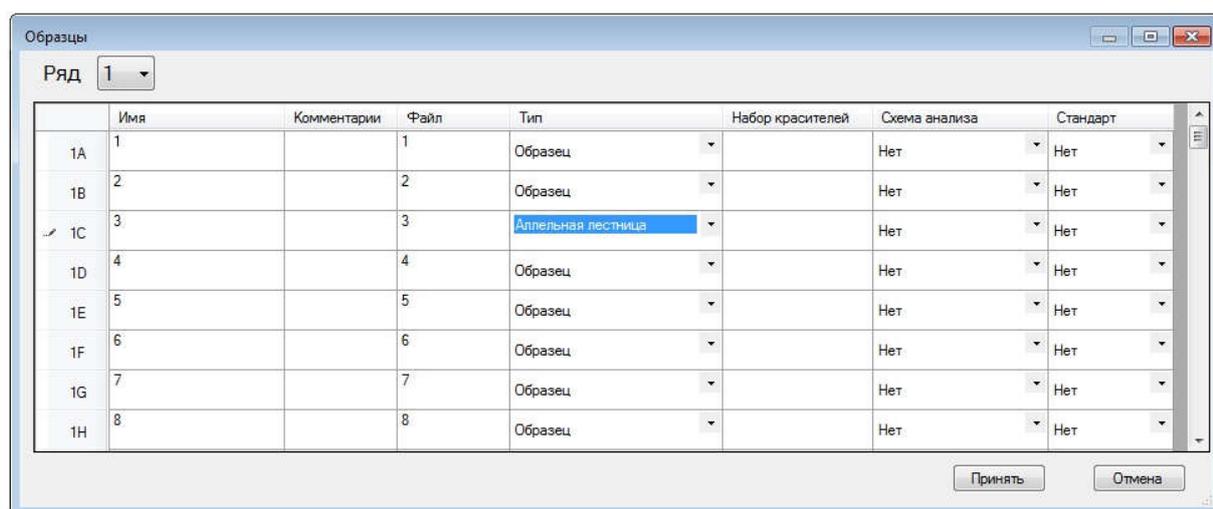
11. Если выбранный параметр одинаков для всех пробирок описываемого ряда плашки, то для ускорения заполнения таблицы можно выбрать опцию Применить к ряду. Для выбора этой опции после ввода параметра образца следует перевести курсор в ячейку ниже, нажать левую кнопку мыши, а затем правой кнопкой нажать на верхнюю ячейку с уже установленным параметром. В открывшемся окне выбрать пункт Применить к ряду. Автоматически заполнятся все строки столбца Тип данного ряда.



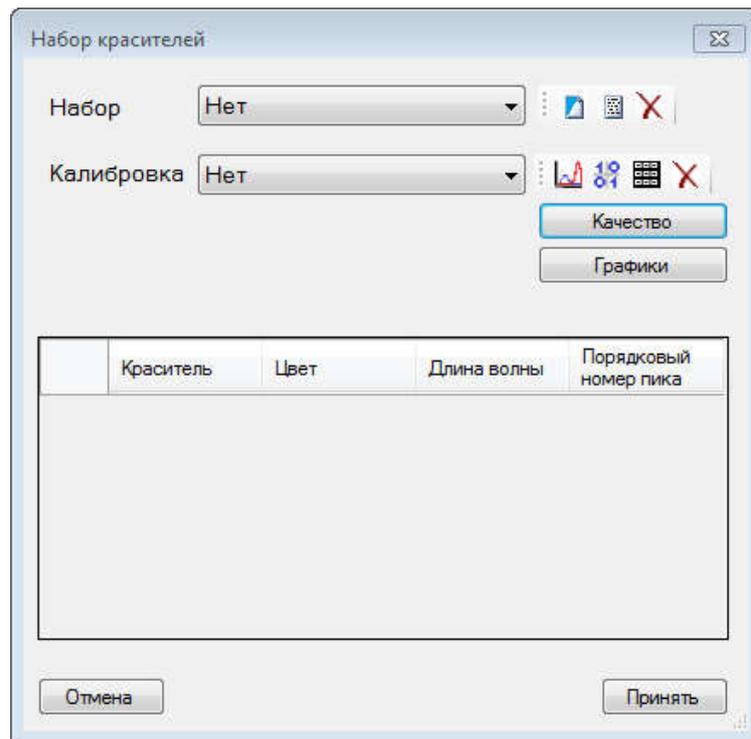
12. В случае, когда во всех рядах плашки загружен один и тот же тип образца, следует воспользоваться опцией Применить ко всем. Заданный тип образца автоматически будет применен ко всей плашке.



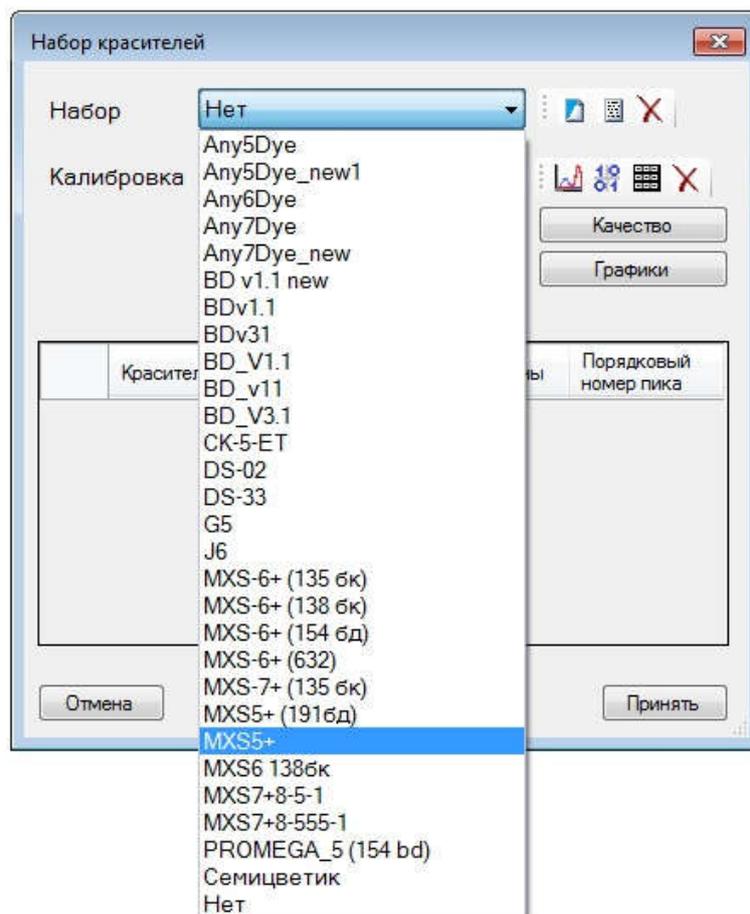
**ВАЖНО!** Если проводится фрагментный анализ с использованием набора, содержащего аллельную лестницу, то как минимум одна пробирка (лунка) при анализе каждой серии образцов должна содержать аллельную лестницу.



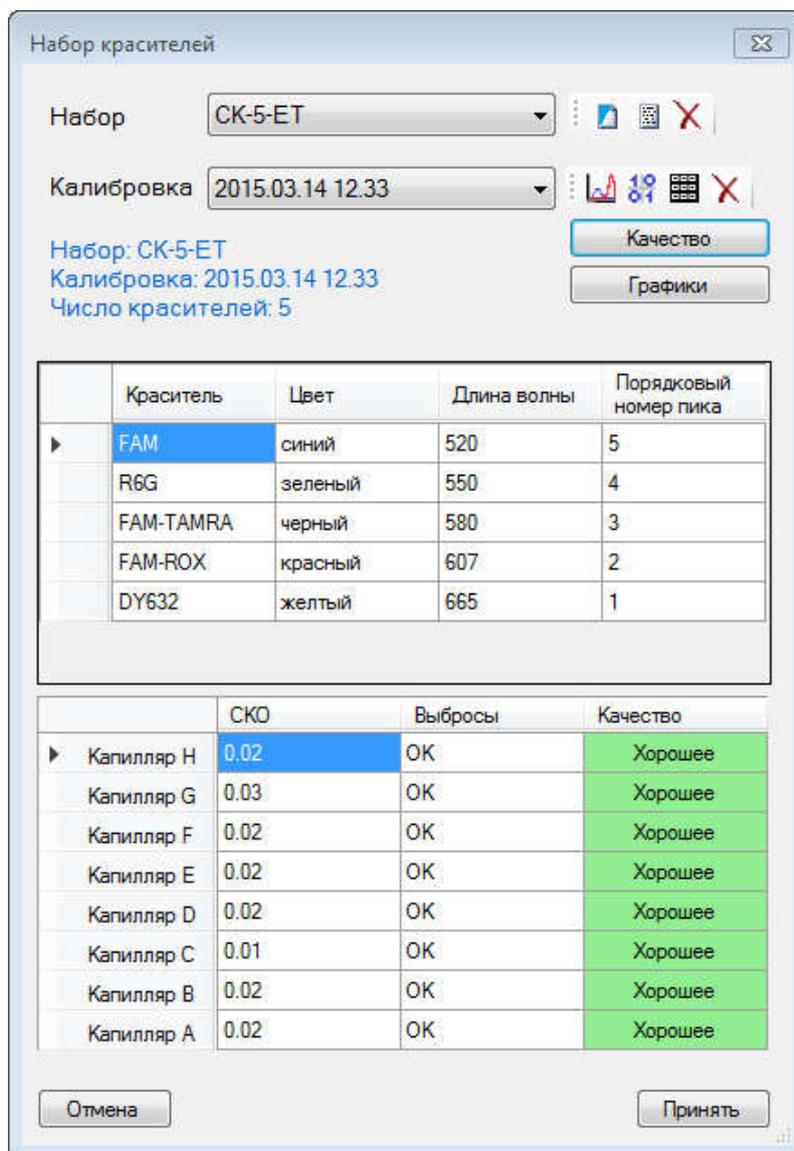
13. В графе Набор красителей выбрать спектральную калибровку. Для этого навести указатель мыши на любую ячейку в графе Набор красителей и нажать на левую кнопку мыши два раза. Откроется окно:



14. Выбрать в графе Набор подходящую для фрагментного анализа калибровку (например, MXS5+).



15. В графе Калибровка выбрать калибровку, соответствующую используемому набору и установленной линейке капилляров. Качество должно быть Хорошее.



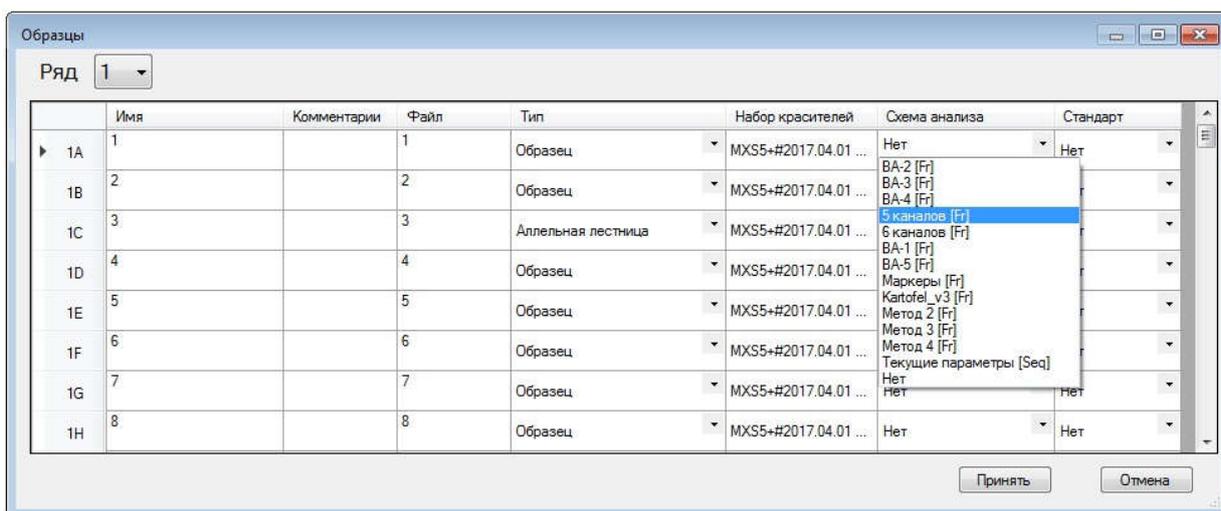
---

**ВАЖНО!** Нельзя использовать для проведения анализа калибровки с оценкой качества Плохое, т.к. при этом результат анализа может быть недостоверным.

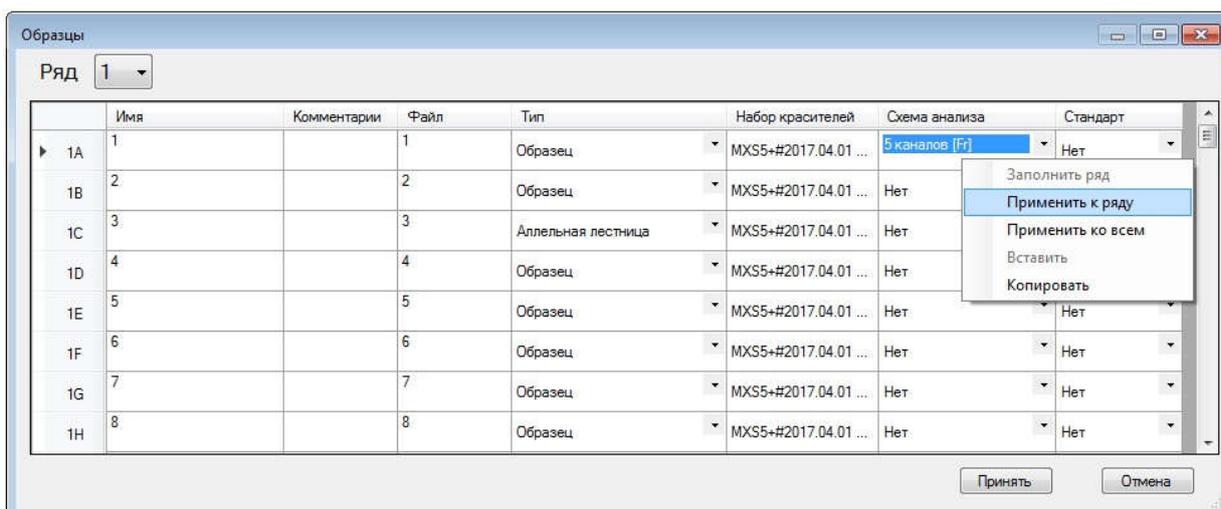
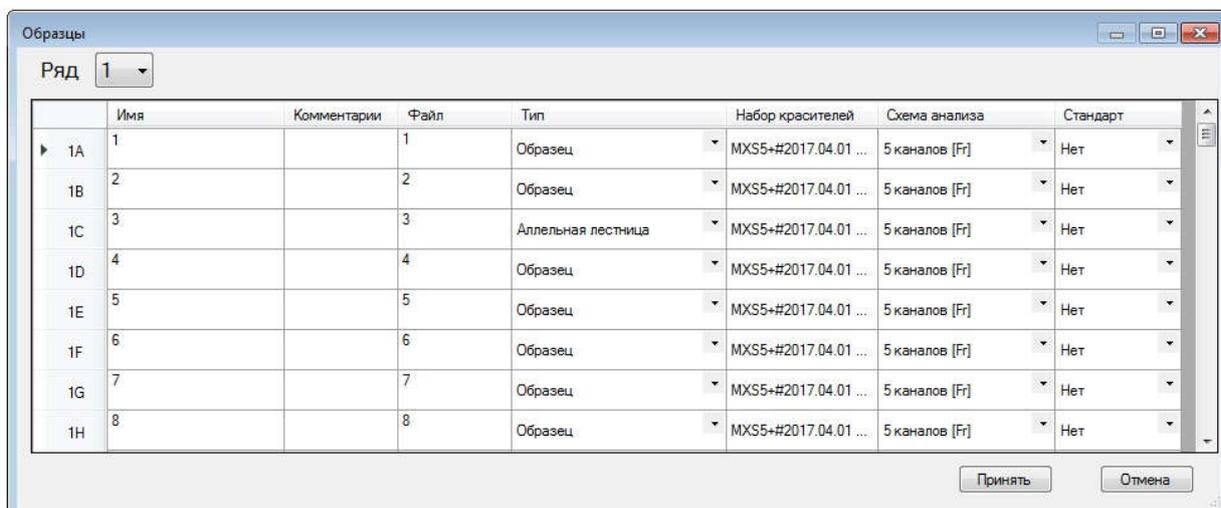
---

16. Нажать кнопку Принять.

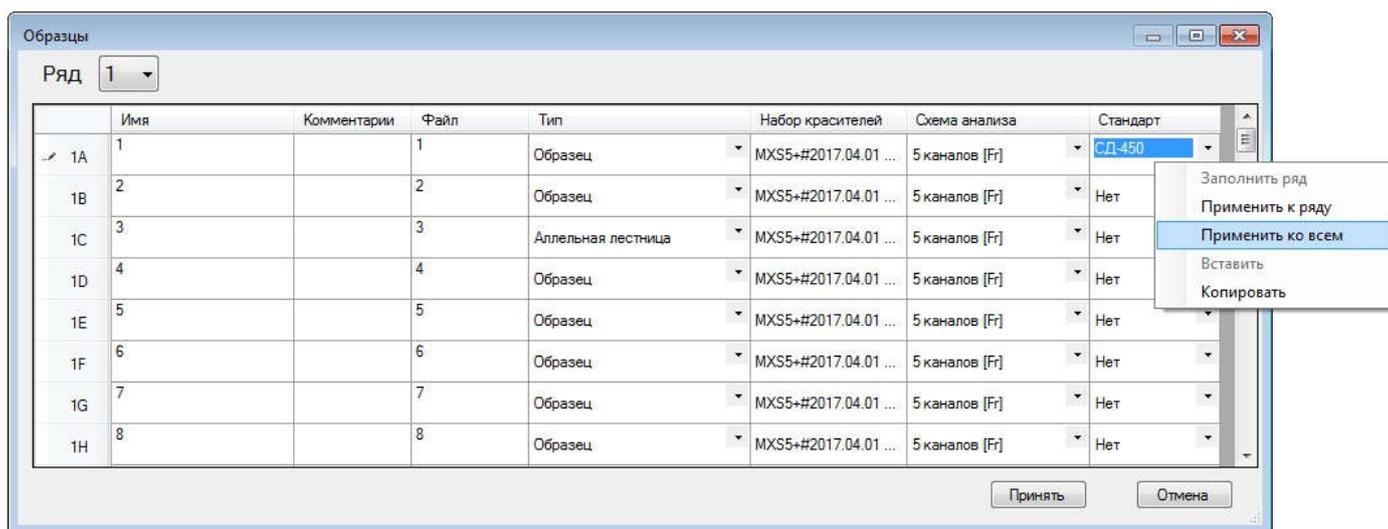
17. В графе Схема анализа выбрать соответствующий метод анализа.



18. Воспользовавшись функцией Применить к ряду (см. выше), использовать выбранную схему анализа для всего ряда.

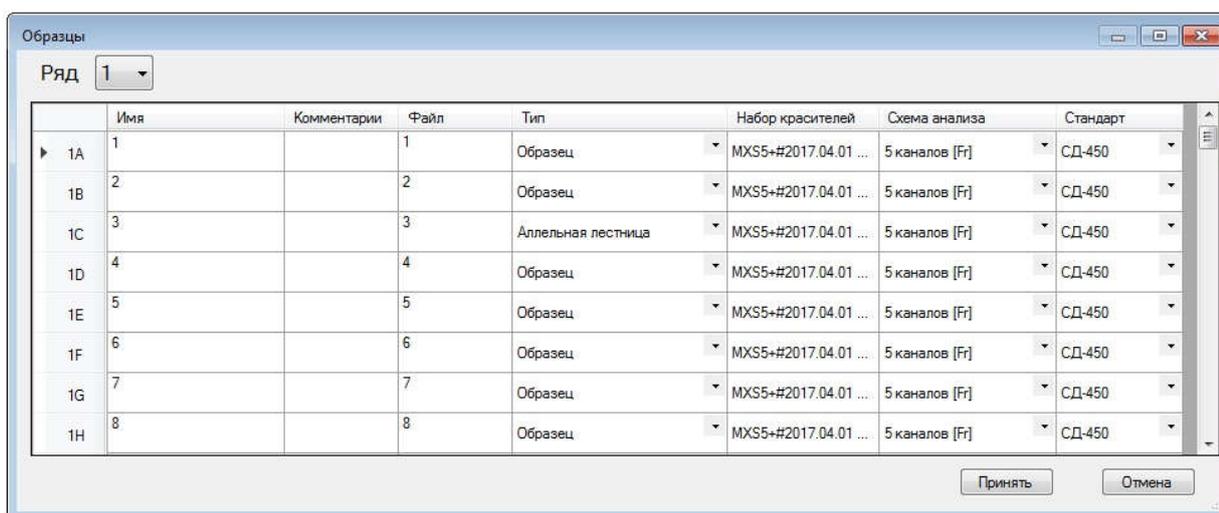


19. В графе Стандарт выбрать соответствующий размерный стандарт и использовать выбранный стандарт для всего ряда/плашки.

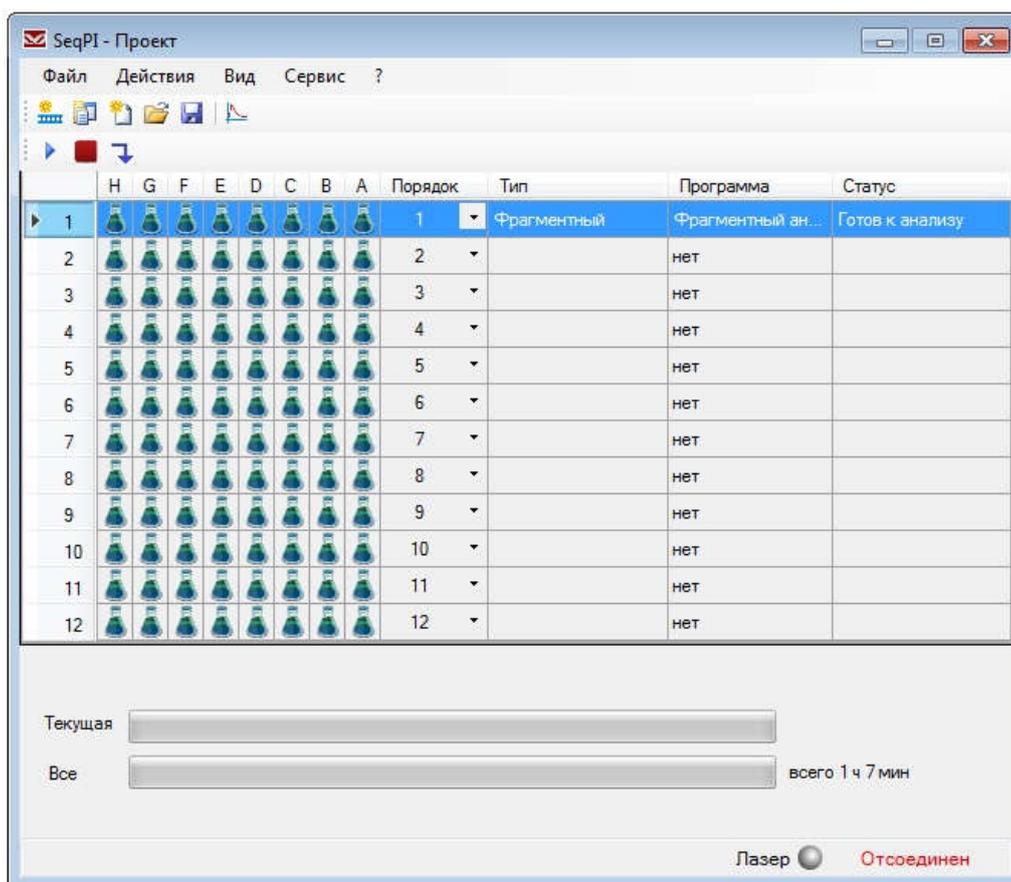


20. Дополнительные сведения об анализируемой пробе вносятся в графе Комментарии.

21. После заполнения всех столбцов выбранного ряда нажать кнопку Принять.

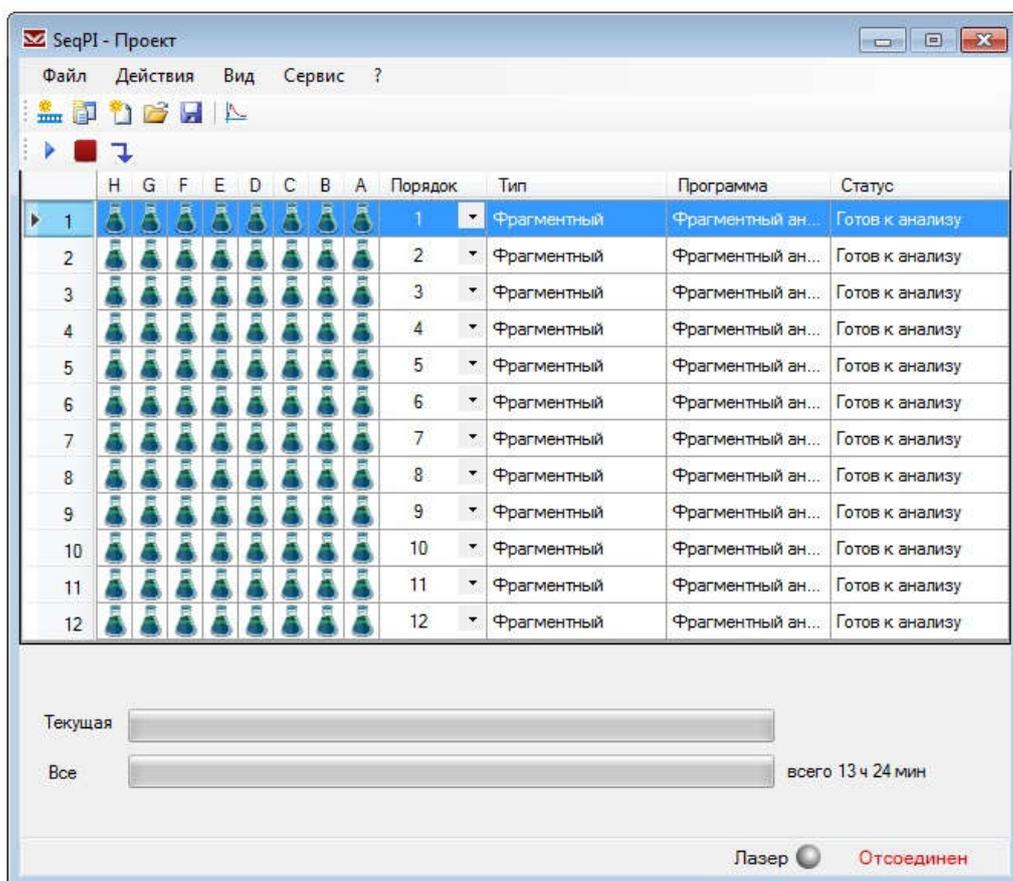
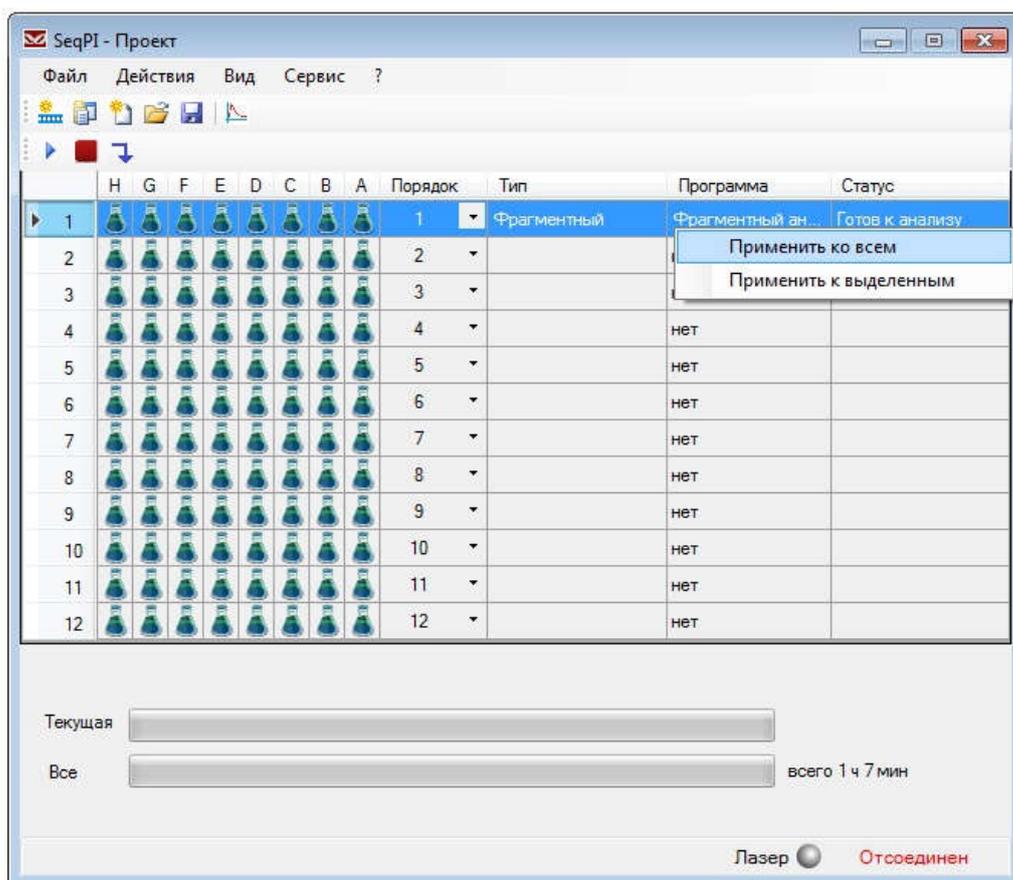


Откроется главное окно программы SeqPI и в графе Статус в выбранном ряду плашки появится надпись Готов к анализу.

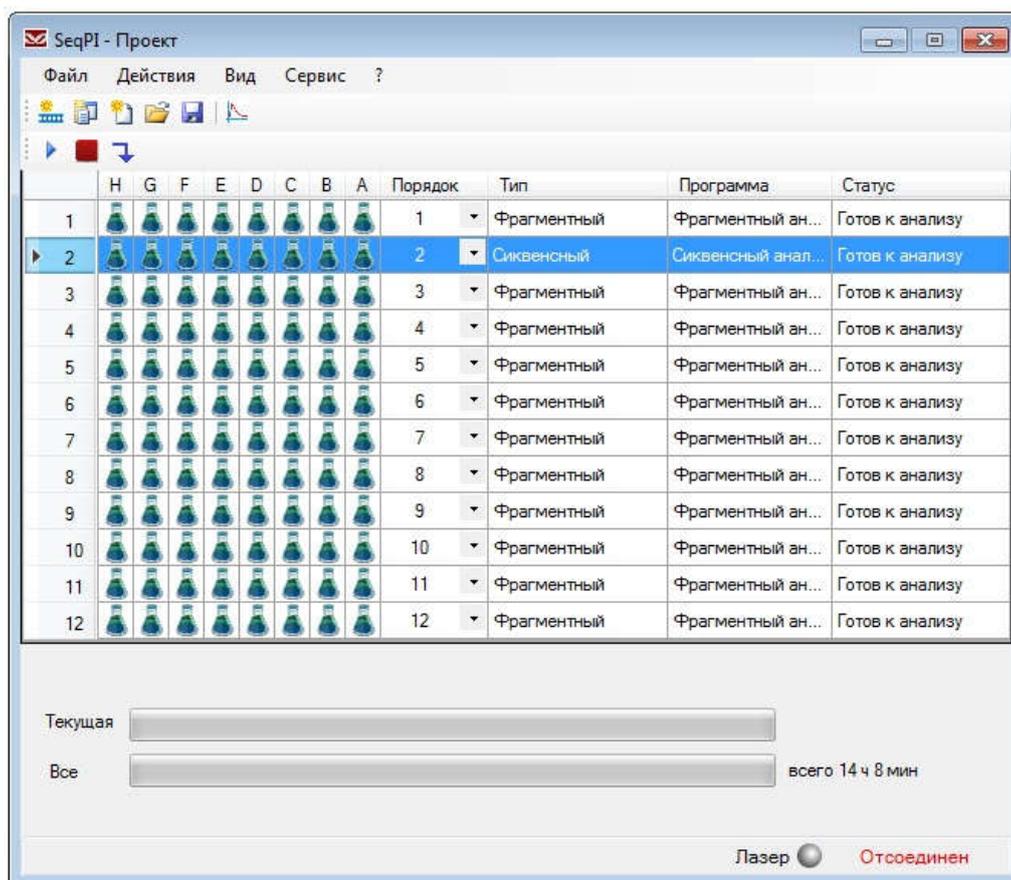


22. Для описания всей плашки (или ее части) требуется снова выбрать опцию **Добавить анализ** и повторить все описанные выше действия последовательно с каждым рядом плашки, заполненным образцами для анализа.

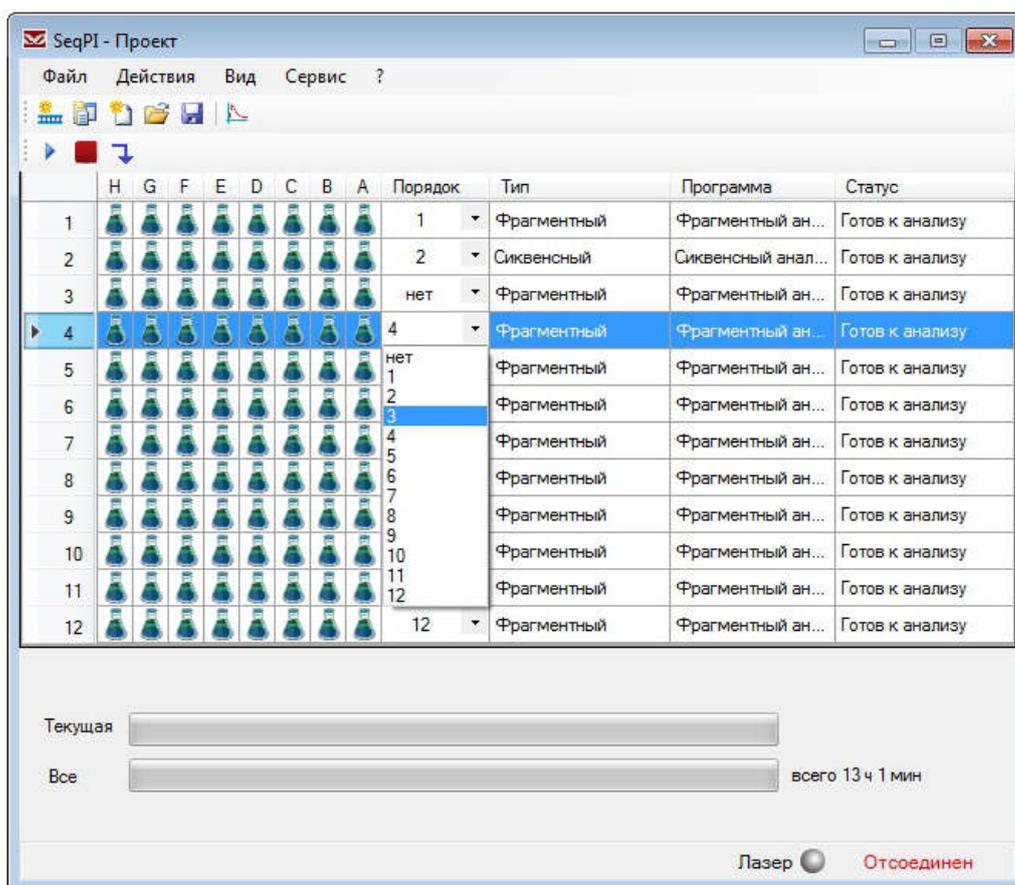
**ВАЖНО!** Для быстрого заполнения всех 12 рядов плашки (при условии одинаковых параметров электрофореза и всех условий) можно использовать опцию **Применить ко всем**.



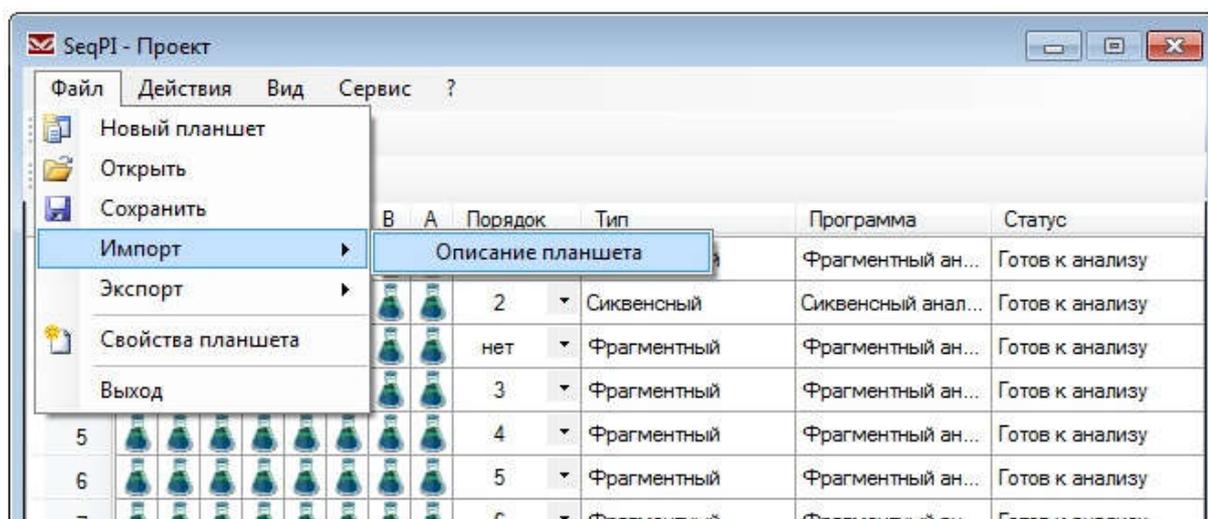
23. В каждом ряду плашки может быть выбран любой тип анализа, например, в первом ряду – фрагментный анализ, а во втором – сиквенсный.

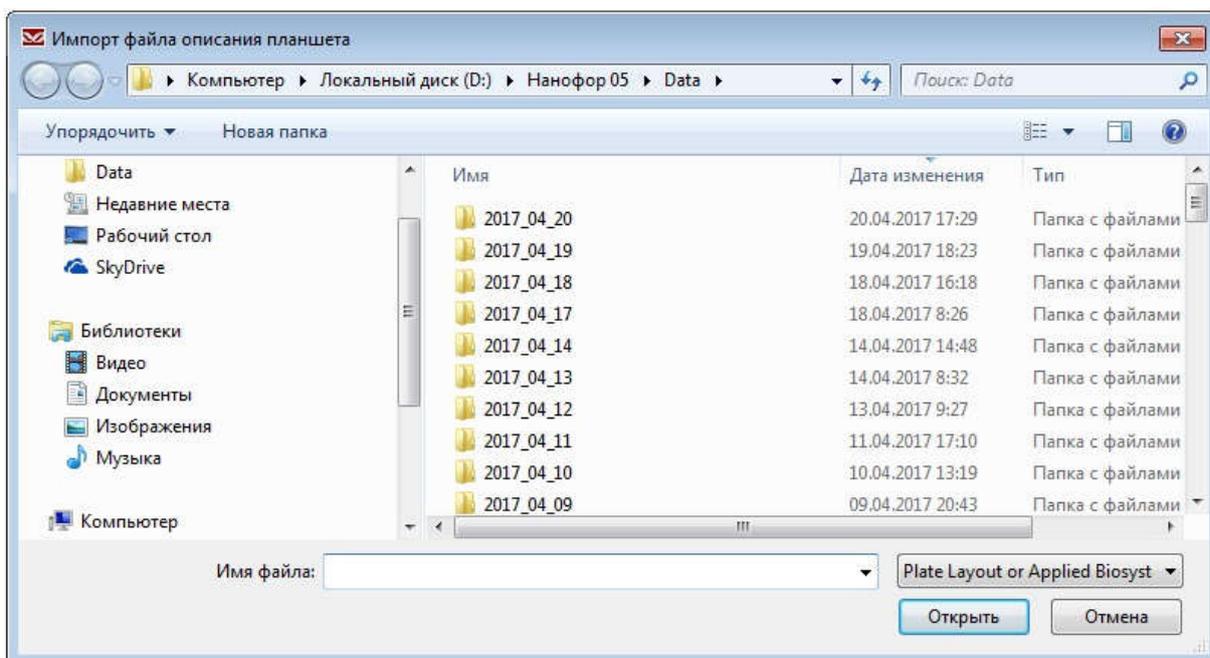


24. В графе Порядок можно изменить порядок анализа рядов с образцами или исключить ряд из анализа, выбрав строку нет.



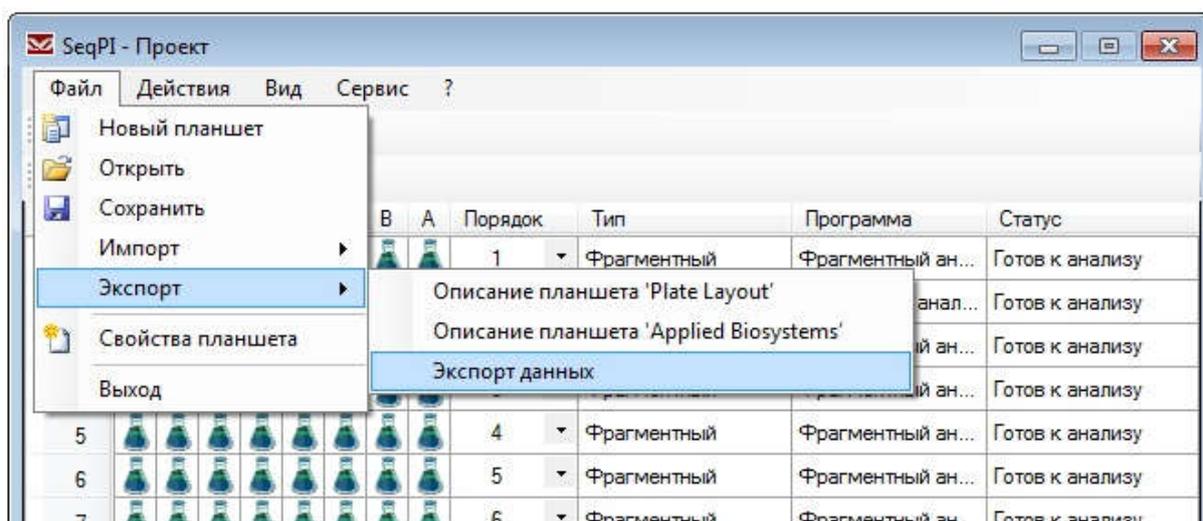
25. В описание планшета можно импортировать данные из лабораторной информационной системы (ЛИС), а также из приборов НАНОФОР 05 или ABI Prism. Для этого в меню Файл выбрать Импорт → Описание планшета.



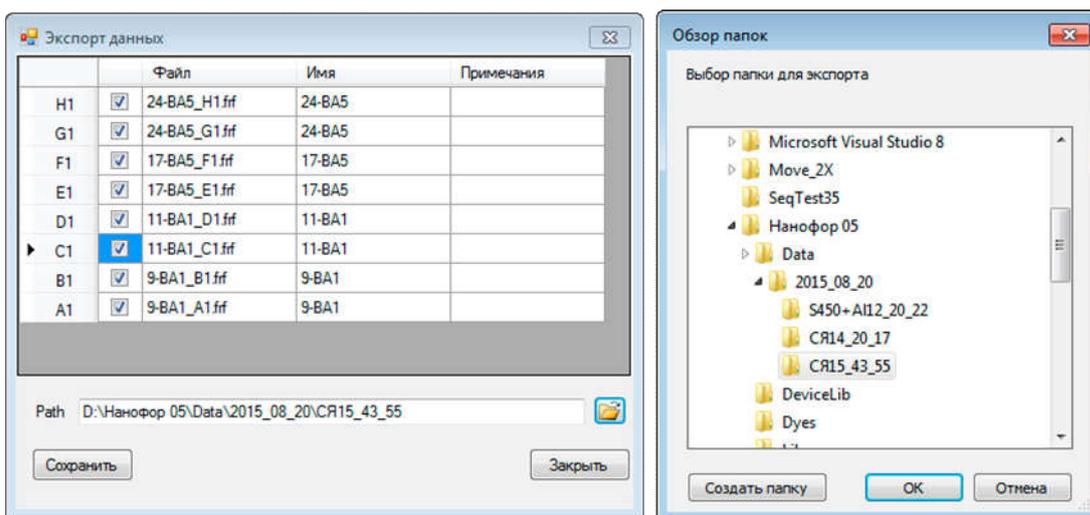


При этом будут импортированы только названия образцов (графы Имя и Файл), остальные столбцы (Тип, Набор красителей, Схема анализа, Стандарт) следует заполнить, как описано выше.

26. Полученные на приборе НАНОФОР 05 данные по фрагментному анализу сохраняются в формате *.frf*. Для конвертации данных в формат *.fsa* в программе SeqPI нужно выбрать **Файл → Экспорт → Экспорт данных**.

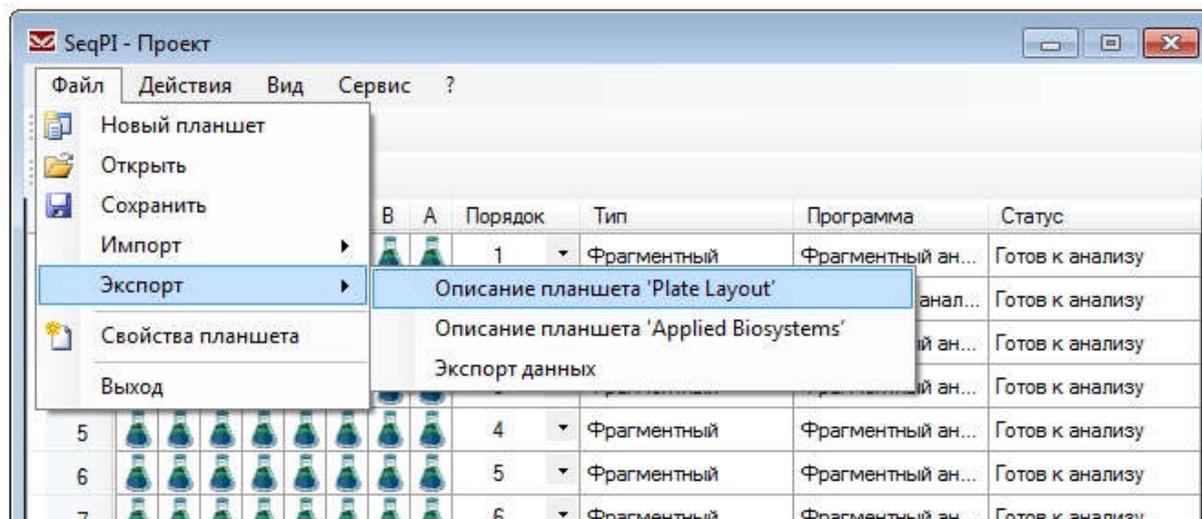


Отметить  файлы для конвертации в формат *.fsa*:

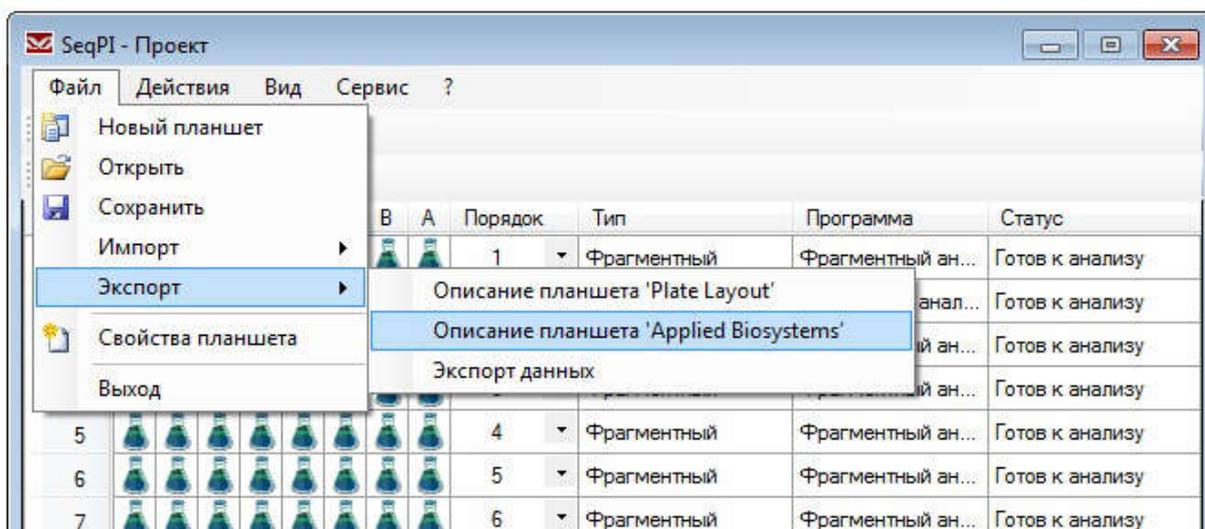


При этом данные будут записываться как в формате *.ffr* (для анализа программой ДНК ФА), так и в формате *.fsa* (для анализа с помощью альтернативного программного обеспечения).

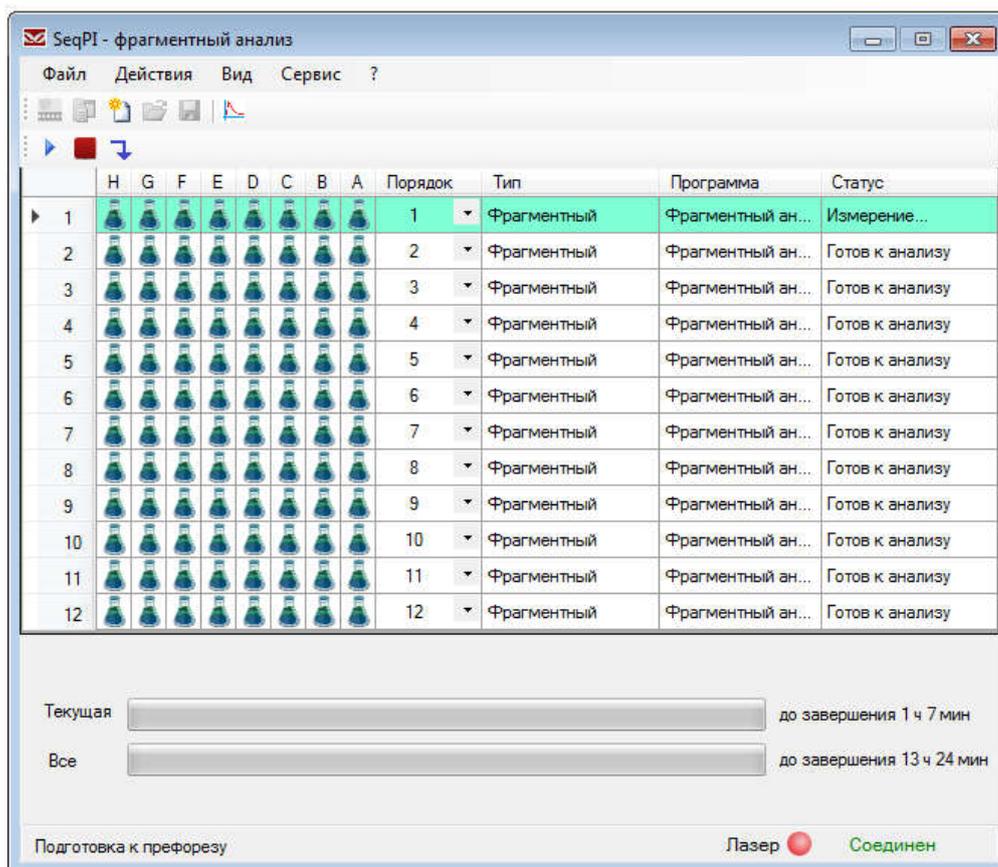
27. Функция Описание планшета 'Plate Layout' позволяет переносить в текстовом формате имена образцов по их расположению в плашке с одного прибора на другой в случае, если необходимо провести такой же запуск повторно.



28. Функция Описание планшета 'Applied Biosystems' позволяет переносить в текстовом формате имена образцов по их расположению в плашке с НАНОФОР 05, на котором был осуществлен запуск, на секвенатор ABI Prism (например, ABI Prism 3130, 3500).

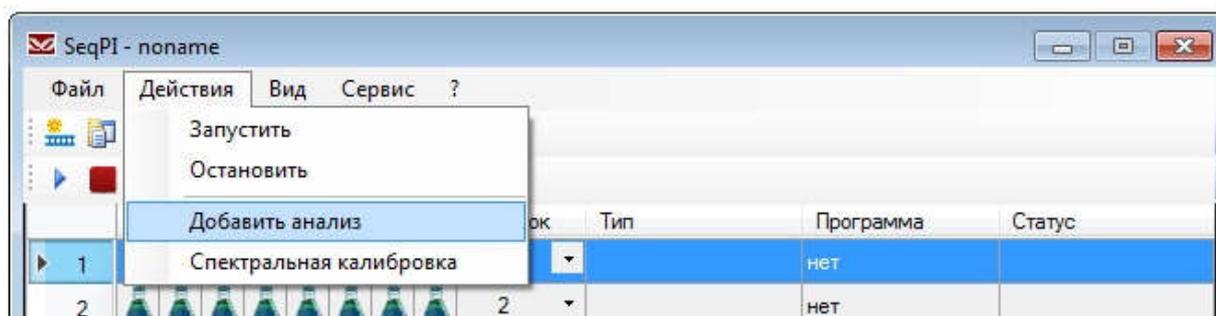


29. Для запуска анализа, в меню главного окна программы SeqPI нажать кнопку  или в пункте меню Действия выбрать опцию Запустить. В открывшемся окне Эксперимент проверить правильность заполнения имени оператора, названия планшета и нажать кнопку Принять. Активируется главное окно программы SeqPI. Первый анализируемый ряд планки выделится зеленым цветом, а в графе статус должна появиться надпись Измерение. В нижней части окна рядом с надписью Лазер серый индикатор должен стать красным — это означает, что лазер включен. В конце строки Текущая начнется обратный отсчет времени до конца текущего анализа, а в конце строки Все — до конца анализа всей планки.

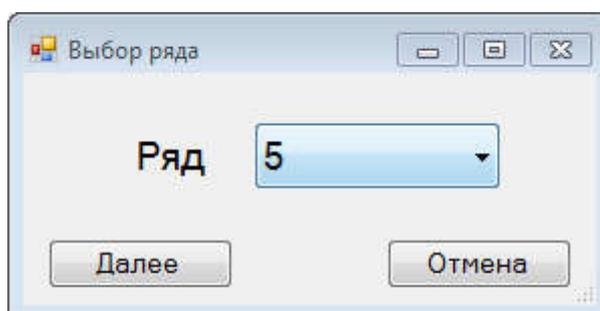


## 6.2 Запуск сиквенсного анализа

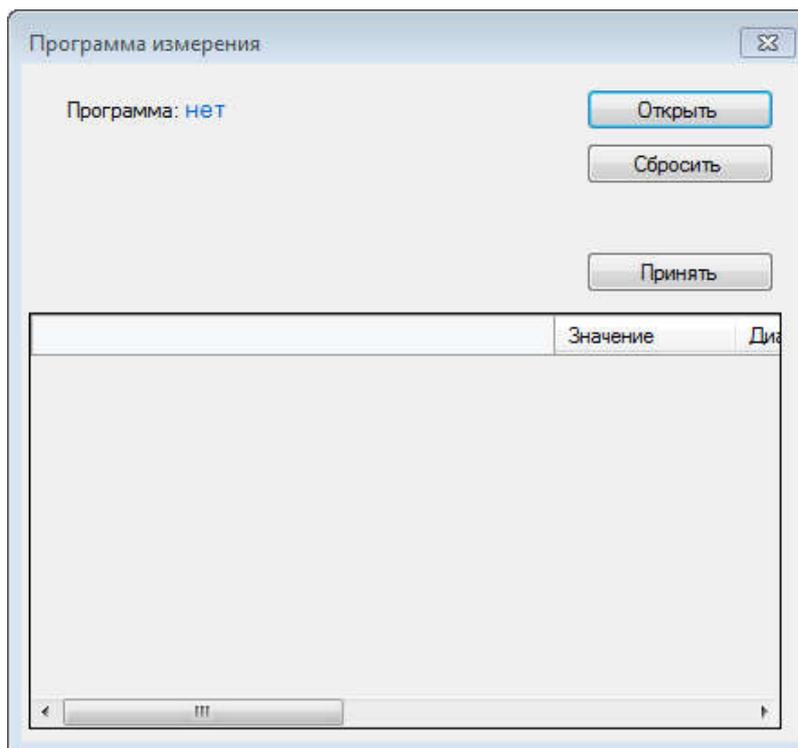
1. В главном окне программы SeqPI в пункте меню Действия выбрать опцию Добавить анализ или в меню главного окна нажать кнопку .



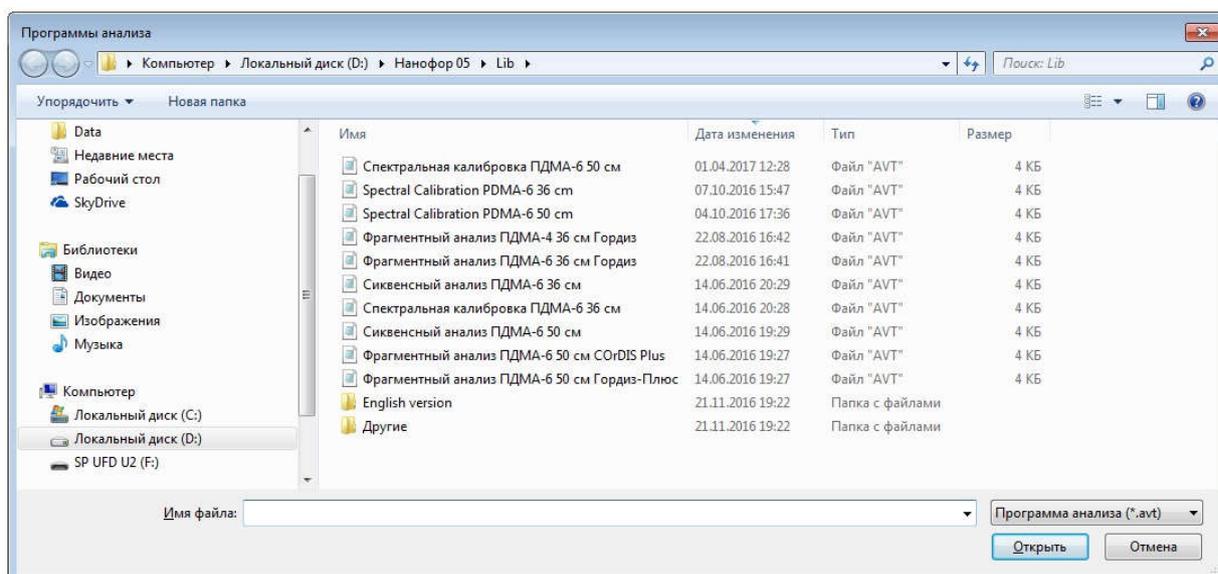
2. В появившемся окне Выбор ряда выбрать ряд плашки, в который загружены пробирки с образцами, и нажать кнопку Далее.



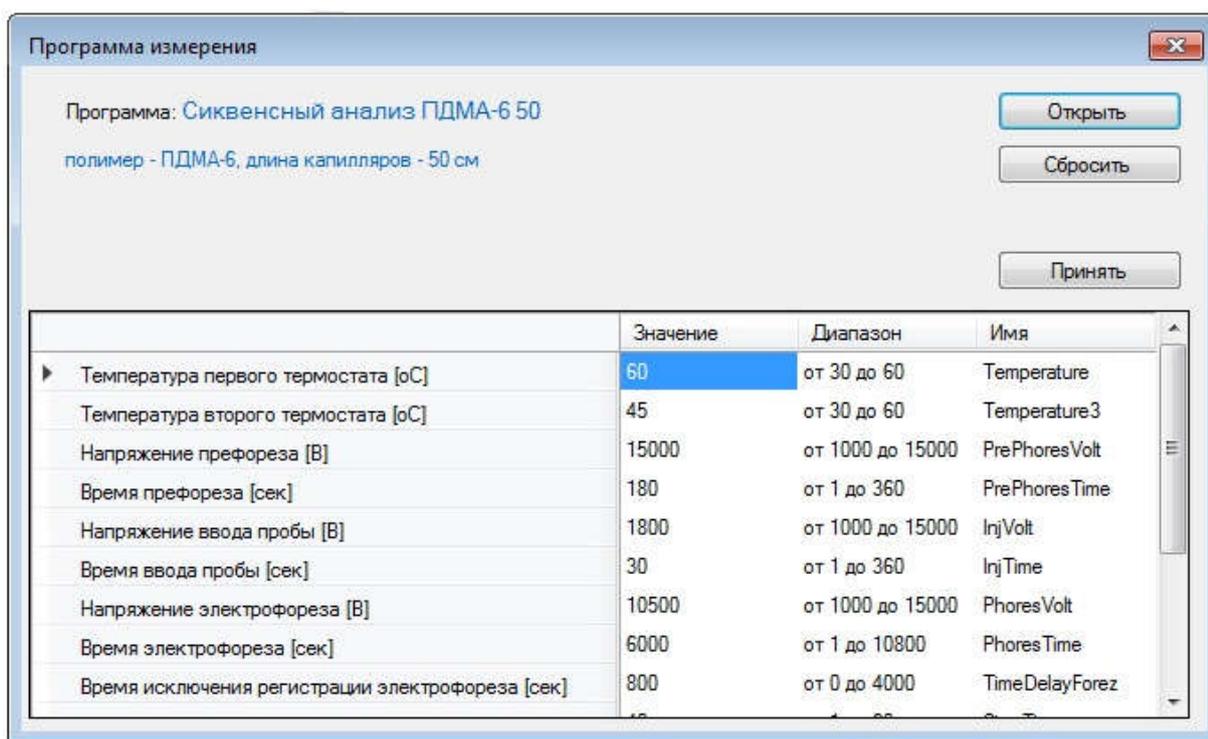
3. В открывшемся окне Программа измерения нажать кнопку Открыть.



4. Откроется окно Программы анализа (папка D:\НАНОФОР 05\Lib).



5. Из списка Программ анализа выбрать соответствующую программу, исходя из длины капилляров, типа полимера и вида анализа. После выбора программы, нажать кнопку Открыть. Откроется окно Программа измерения, в которой при необходимости можно корректировать параметры электрофореза.

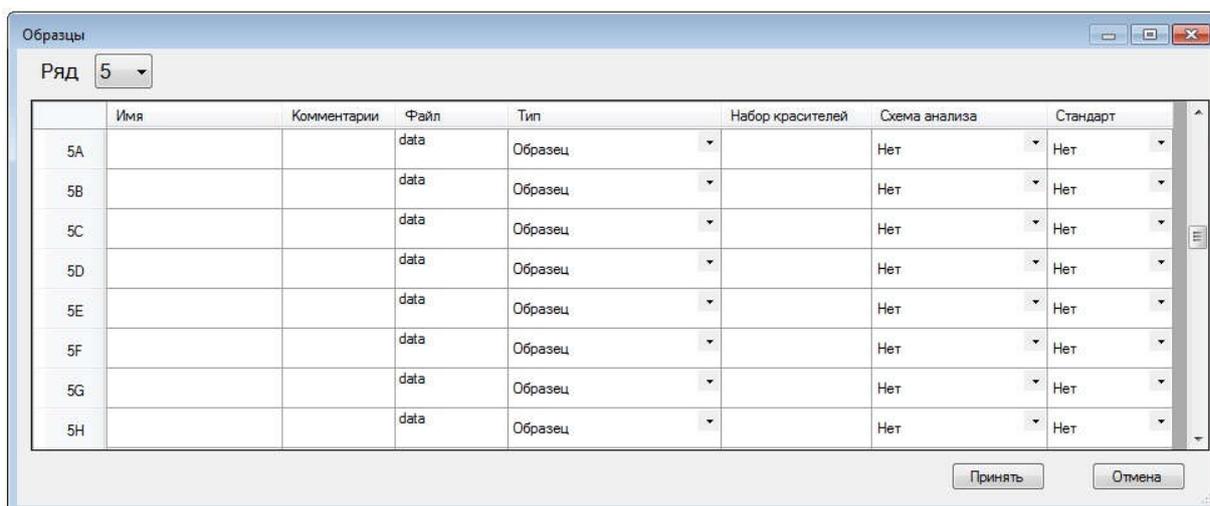


6. Убедившись в правильности параметров электрофореза, нажать кнопку **Принять**.

**ВАЖНО!** Корректировать параметры в окне Программа измерения приходится в редких случаях. Рекомендуем использовать стандартные протоколы, в зависимости от типа полимера, длины линейки капилляров и вида анализа ([Приложение 5](#). Стандартные протоколы электрофореза ).

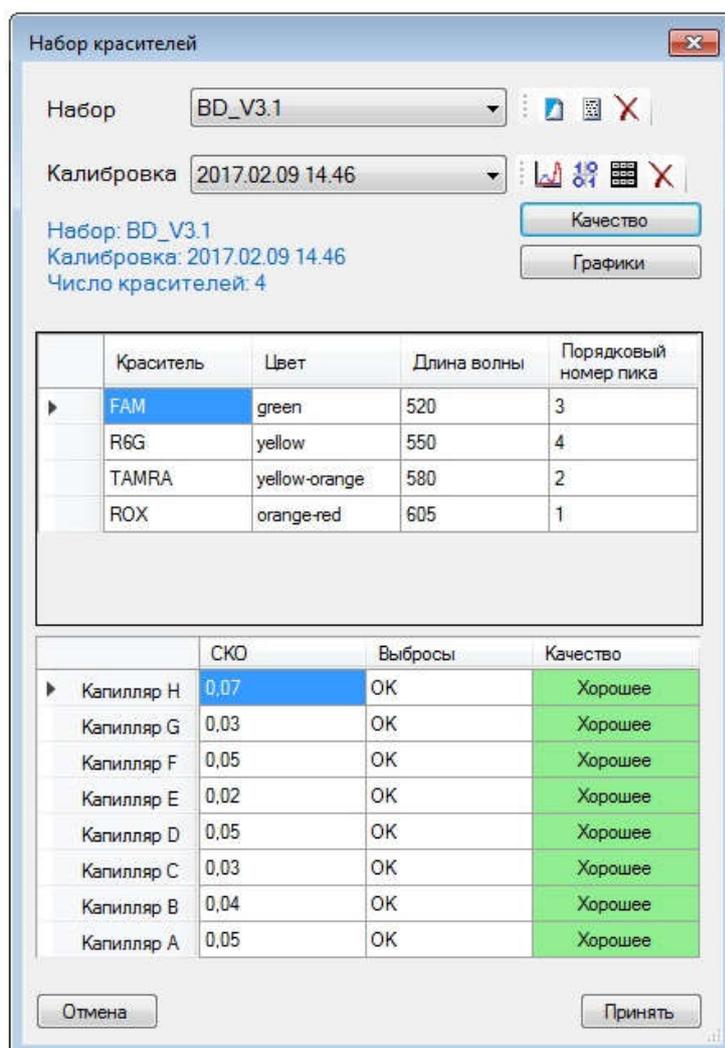
7. В открывшемся окне Образцы заполнить необходимые поля. Обязательными для заполнения являются графы Имя и Набор красителей. Буква в начале каждой строки таблицы соответствует положению образца в выбранном ряду плашки.

**ВАЖНО!** Обратите внимание на расположение рядов в планшете — нумерация рядов планшета 1–12 сверху вниз.



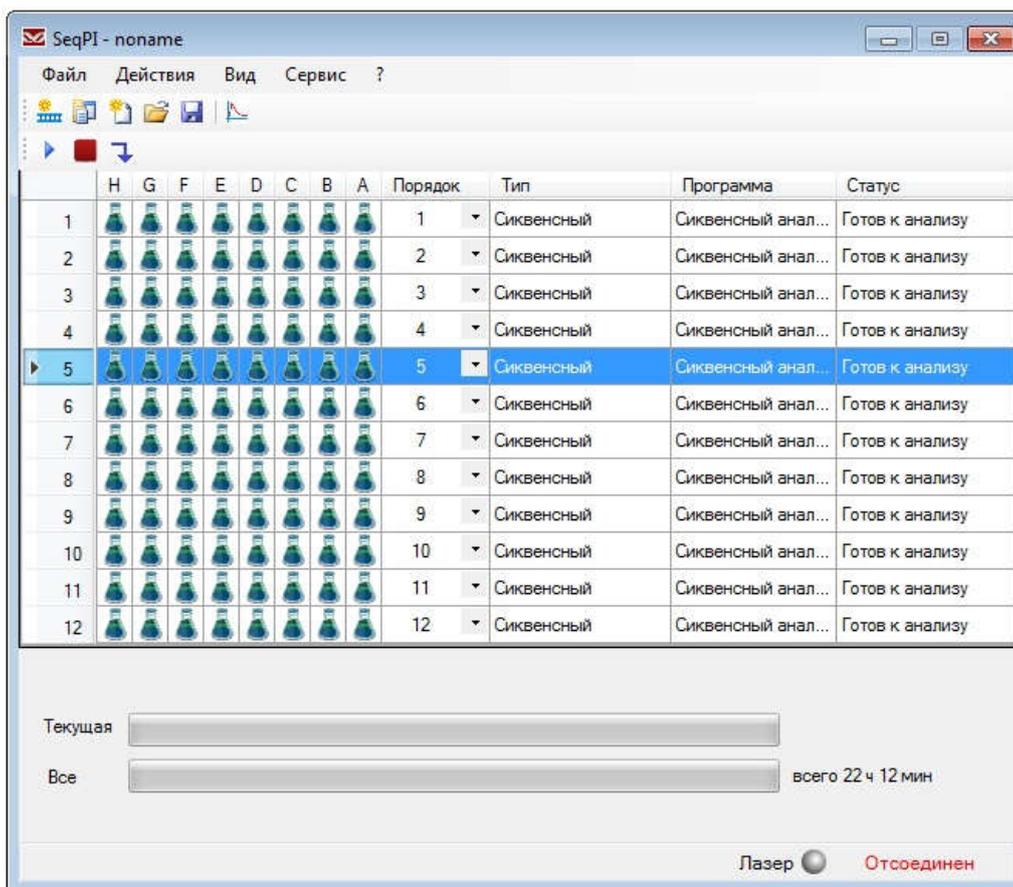
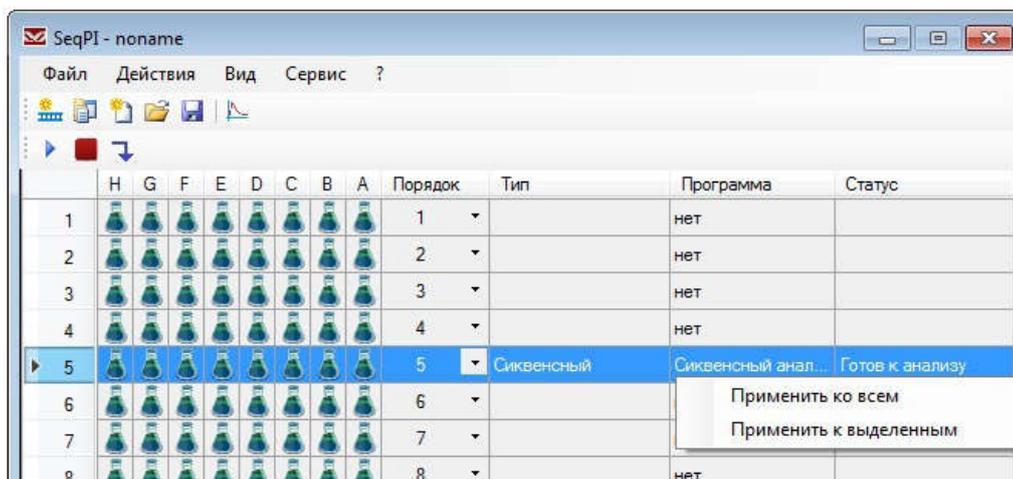
8. В графе Имя вводится название или порядковый номер образца (необходимо ввести названия всех образцов; для лунок, не содержащих образцы, рекомендуется поставить прочерк).
9. Автоматически в графе Файл названию файла присваивается введенное имя образца.
10. В графе Набор красителей выбрать спектральную калибровку. Для этого навести указатель мыши на любую ячейку в графе Набор красителей и нажать на левую кнопку мыши два раза. Выбрать в графе Набор подходящую для сиквенсного анализа калибровку (например, BD\_V3.1), а в графе Калибровка выбрать калибровку, соответствующую используемому набору и установленной линейке капилляров (качество должно быть Хорошее). Нажать кнопку Принять.

**ВАЖНО!** Нельзя использовать для проведения анализа калибровки с оценкой качества Плохое, т.к. при этом результат анализа может быть недостоверным.



11. Остальные графы не требуют заполнения.
12. Дополнительные сведения об анализируемой пробе вносятся в графе Комментарии.
13. После заполнения всех столбцов выбранного ряда нажать кнопку Принять. Откроется главное окно программы SeqPI и в графе Статус в выбранном ряду плашки появится надпись Готов к анализу.
14. Для описания всей плашки (или ее части) требуется снова выбрать опцию Добавить анализ и повторить все описанные выше действия с каждым рядом плашки, заполненным образцами для анализа.
15. В каждом ряду плашки может быть выбран любой тип анализа, например, в первом ряду – фрагментный анализ, а во втором – сиквенсный.
16. В графе Порядок можно изменить порядок анализа рядов с образцами или исключить из анализа ряд, выбрав строку нет.

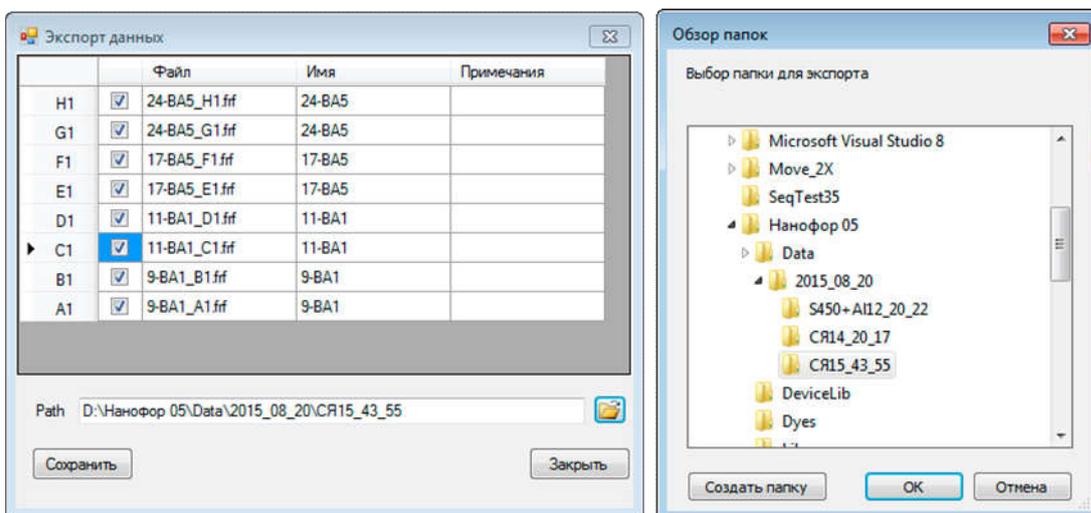
**ВАЖНО!** Для быстрого заполнения всех 12 рядов плашки (при условии одинаковых параметров электрофореза) можно использовать опцию Применить ко всем.



17. В описание планшета можно импортировать данные из лабораторной информационной системы (ЛИС), а также с приборов НАНОФОР 05 или ABI Prism. Для этого в меню Файл выбрать Импорт → Описание планшета. При этом будут импортированы только названия образцов (графы Имя и

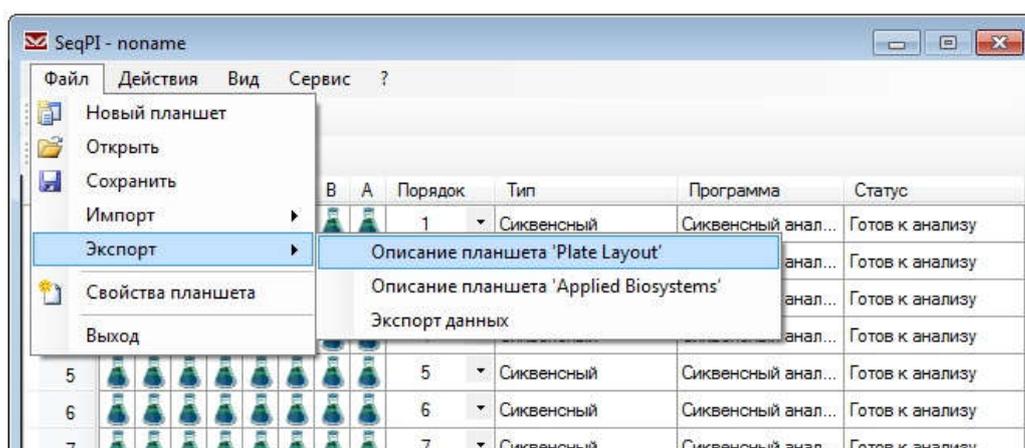
Файл), остальные столбцы (Тип, Набор красителей, Схема анализа, Стандарт) следует заполнить, как описано выше.

- Полученные на приборе НАНОФОР 05 данные по сиквенсному анализу сохраняются в формате *.srd*. Для конвертации данных в формат *.ab1* в программе SeqPI нужно выбрать **Файл** → **Экспорт** → **Экспорт данных** и отметить  те файлы, которые должны быть записаны в формате *.ab1*:



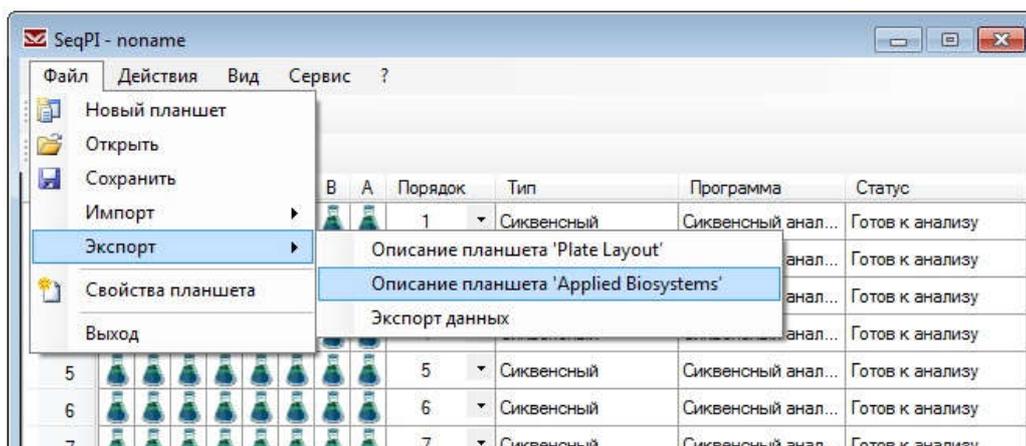
При этом данные будут записываться как в формате *.srd* (для анализа программой ДНК АЛ), так и в формате *.ab1* (для анализа с помощью другого программного обеспечения).

- Функция Описание планшета 'Plate Layout' позволяет импортировать имена образцов, когда необходимо провести такой же запуск повторно на другом приборе.

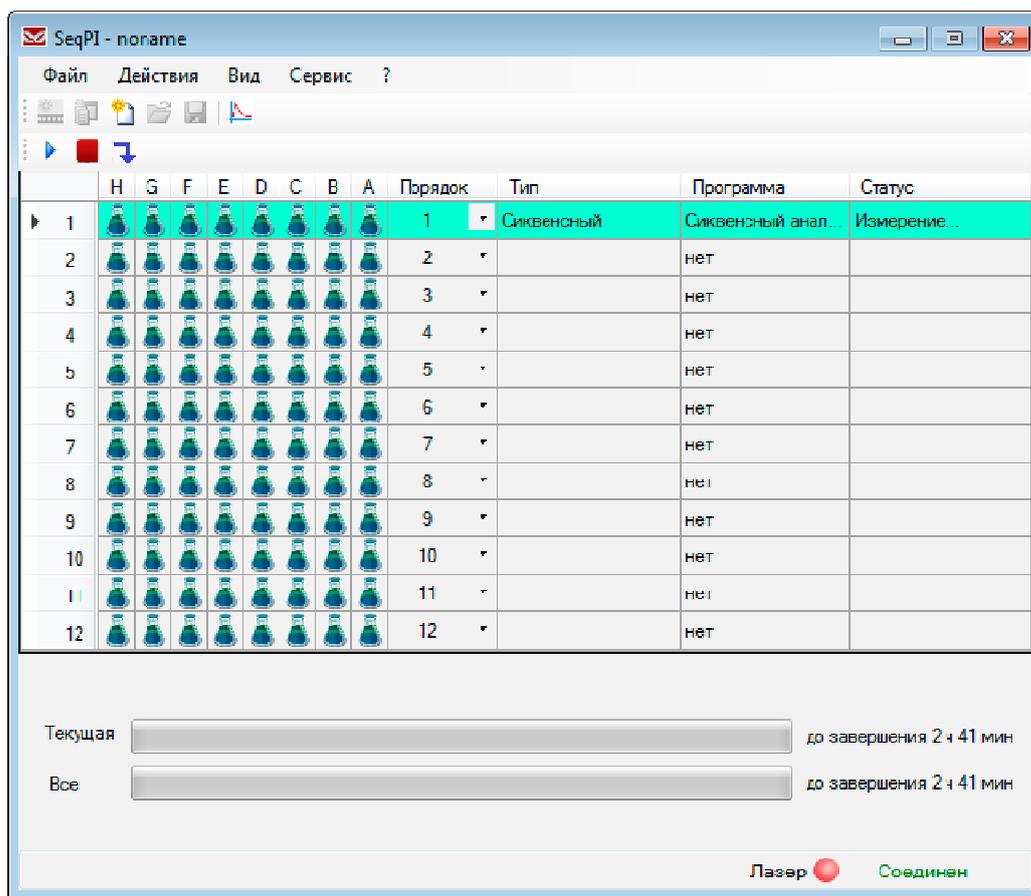


- Функция Описание планшета 'Applied Biosystems' позволяет переносить в текстовом формате имена образцов по их расположению в плашке с

НАНОФОР 05, на котором был осуществлен запуск, на секвенатор ABI Prism (например, ABI Prism 3130, 3500).



21. Для запуска анализа, после описания всех загруженных образцами рядов плашки, в меню главного окна программы SeqPI нажать кнопку  Запустить или в пункте меню Действия выбрать опцию Запустить. Активируется главное окно программы SeqPI. Первый анализируемый ряд плашки выделится зеленым цветом, а в графе статус появится надпись Измерение. В нижней части окна рядом с надписью Лазер серый индикатор должен стать красным — это означает, что лазер включен. В конце строки Текущая отобразится время до конца текущего анализа, а в конце строки Все — время до конца анализа всей плашки.

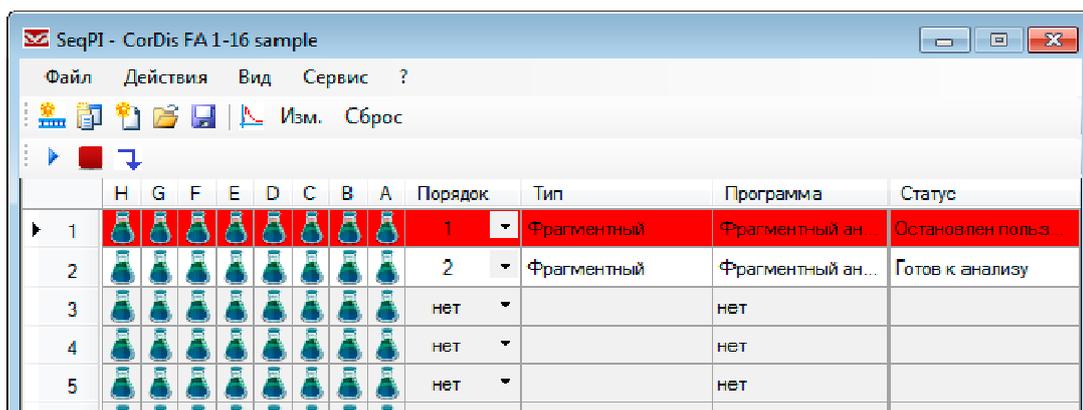


Примеры результатов фрагментного анализа и сиквенсного анализа приведены в Приложение 7. Примеры результатов использования генетического анализатора НАНОФОР 05

Алгоритмы обработки результатов анализа описаны в руководствах Фрагментный анализ ДНК и Анализ последовательности ДНК.

Если в процессе проведения анализа требуется завершить анализ в текущем ряду и перейти к анализу следующего ряда, необходимо нажать кнопку меню Следующий ряд.

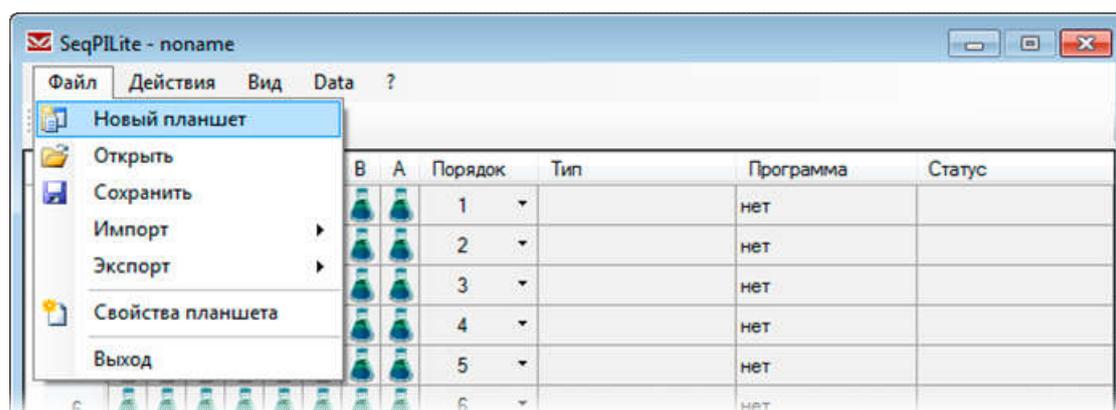
Если требуется закончить проведение анализа всей плашки, необходимо нажать кнопку меню Остановить или в пункте меню Действие выбрать опцию Остановить. Главное окно должно принять следующий вид:



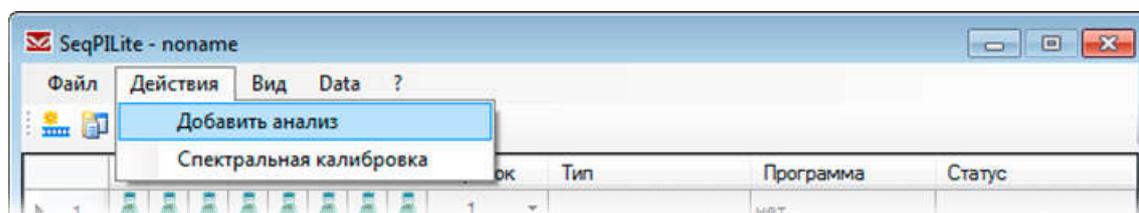
### 6.3 Создание файла проекта

Файл проекта создается автоматически при запуске анализа описанных рядов плашки в программе SeqPI. Файл проекта также можно создать с помощью программы SeqPILite. Программа SeqPILite может работать одновременно с программой SeqPI.

В пункте меню Файл выбрать опцию Новый планшет.



Или в пункте меню Действия выбрать опцию Добавить анализ.



Далее описать плашку как указано в [6.1](#). Присвоить новому проекту имя и сохранить. В дальнейшем его можно будет открыть в программе SeqPI и провести анализ.

## 7 СЕРВИС

### 7.1 Установка/замена линейки капилляров

Процедура Установка/замена линейки капилляров используется в случае замены уже установленной линейки капилляров, а также в случае установки линейки капилляров в уже запущенный анализатор без линейки, с заполненным полимером блоком геля (п. 7.2).

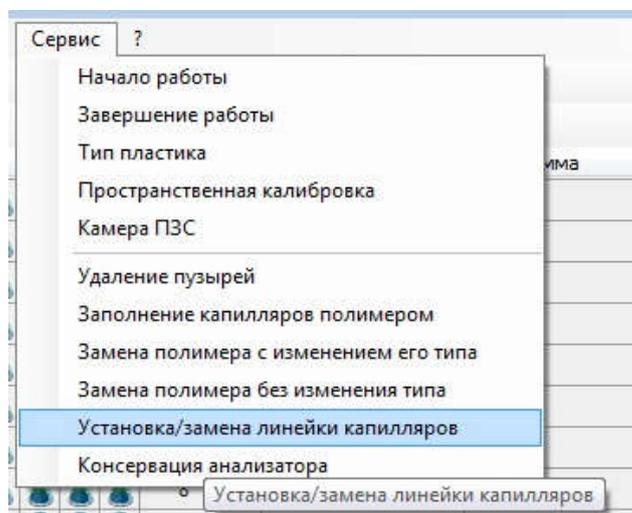
Установку новой линейки капилляров при запуске Нанофор 05 производит сервис-инженер.

Для замены линейки капилляров используется процедура Установка/замена линейки капилляров. Она состоит из следующих операций:

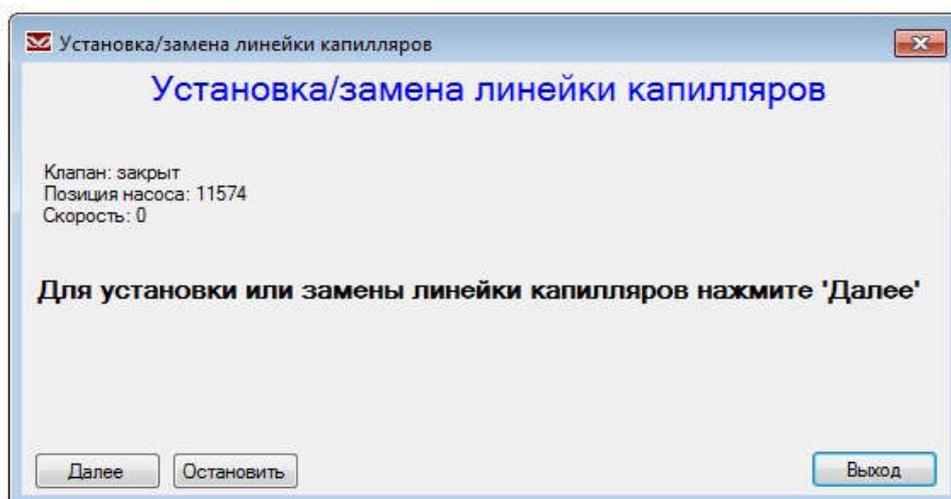
- извлечение линейки капилляров (1-12);
- установка линейки капилляров (13-24);
- процедура Удаление пузырей (25-30);
- процедура Заполнение капилляров полимером (31-33).

При замене линейки капилляров, следует сначала извлечь из прибора ранее установленную линейку. Процедура извлечения линейки капилляров из анализатора пошагово проиллюстрирована на рис. 7–18.

1. Перейти Сервис → Установка/замена линейки капилляров.



2. В открывшемся окне Установка/замена линейки капилляров нажать кнопку Далее. Позиционер опустится и концы линейки освободятся.



3. Открыть дверцу термостата.



Рисунок 7. Внутренняя часть прибора с закрытой дверцей термостата

4. Открутить винт крышки детектора.



Рисунок 8. Внутренняя часть прибора с открытой дверцей термостата

5. Открыть крышку детектора.



Рисунок 9. Дверца термостата открыта, позиционер опущен, крышка детектора открыта

6. Вынуть оптическое окно из детектора, подцепив диск окна указательными пальцами.

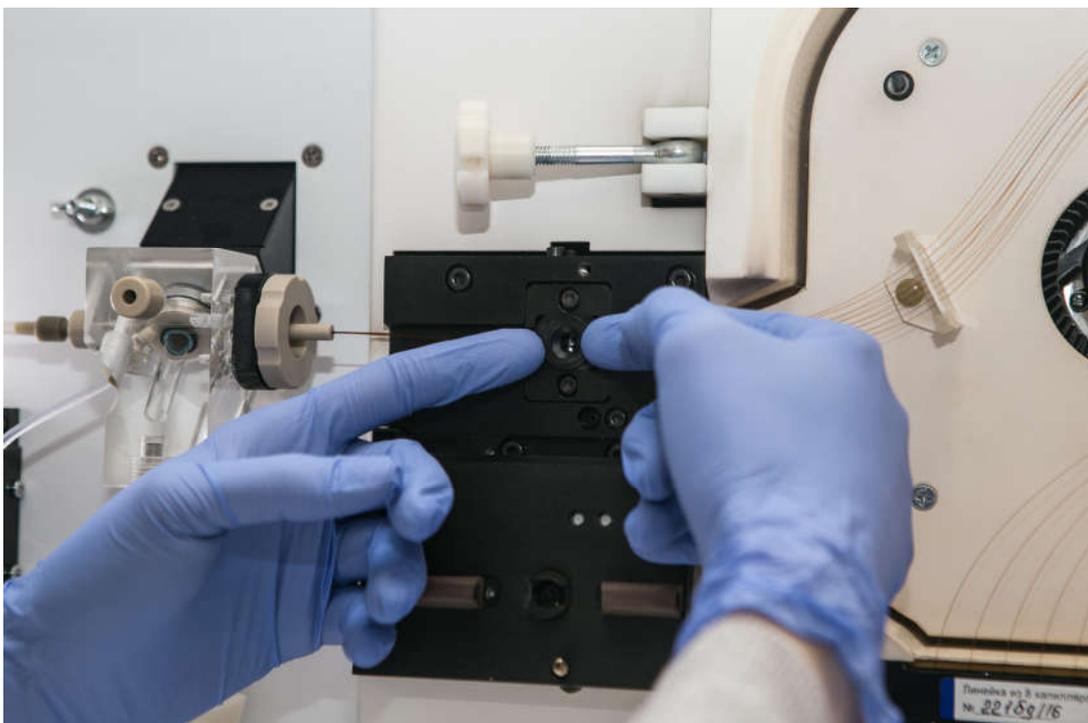


Рисунок 10. Извлечение оптического окна из детектора

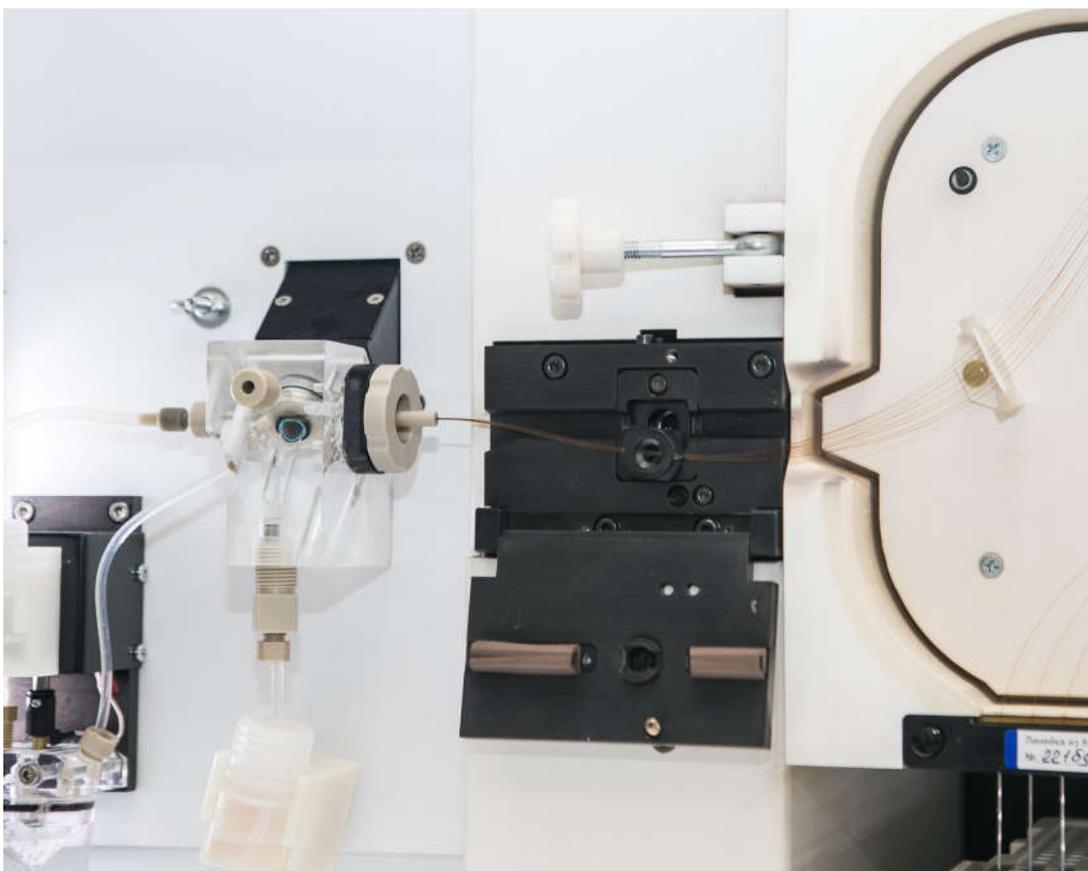


Рисунок 11. Оптическое окно в свободном состоянии

7. Вынуть капиллярную линейку из внутренних фиксаторов термостата.

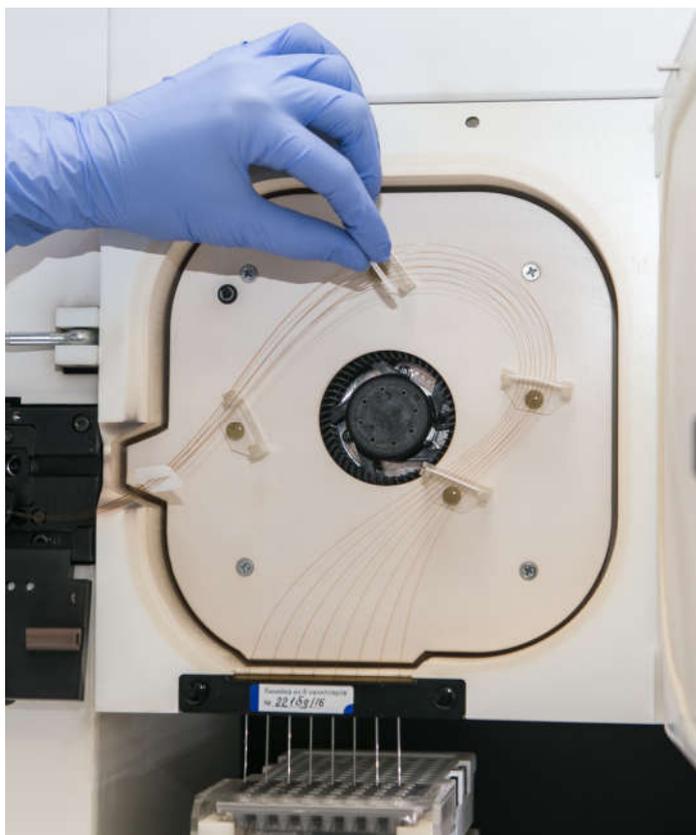


Рисунок 12. Извлечение линейки капилляров из фиксаторов термостата

8. Открутить винт, фиксирующий плиту, на которой закреплен блок заполнения капилляров, повернув на 8-10 оборотов против часовой стрелки. При необходимости винт может быть откручен полностью. Блок заполнения капилляров выдвигается.



Рисунок 13. Ослабление фиксации плиты блока заполнения капилляров

9. Повернуть винт, фиксирующий наконечник линейки капилляров в блоке заполнения полимером, на 90 градусов против часовой стрелки (до щелчка). Паз повернется в винте горизонтально. При необходимости винт может быть выкручен полностью.

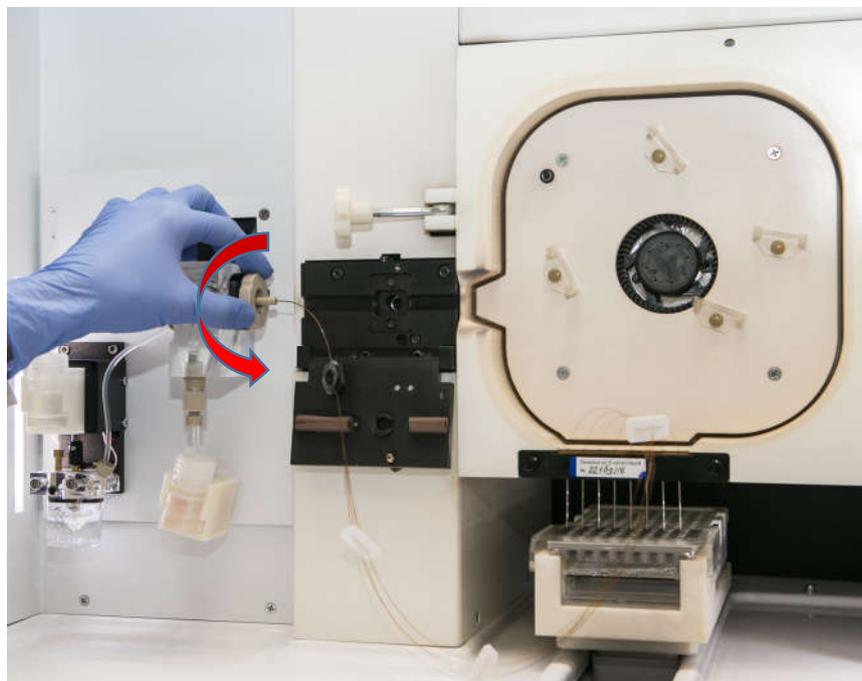


Рисунок 14. Ослабление фиксации винта

10. Вынуть наконечник линейки капилляров из блока заполнения полимером.

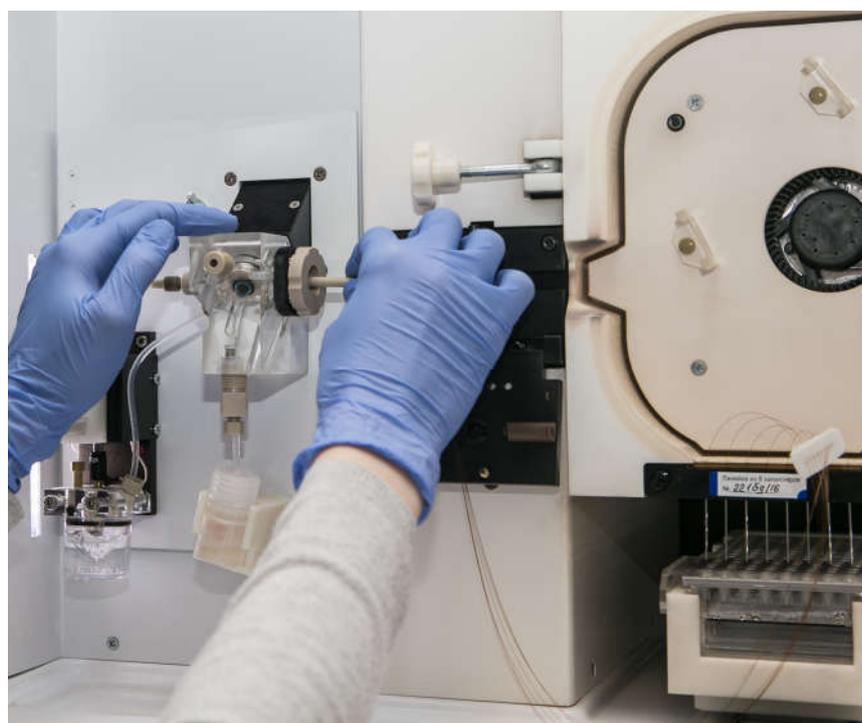


Рисунок 15. Извлечение наконечника линейки капилляров



Рисунок 16. Наконечник линейки капилляров без фиксации винтом

11. Оттянуть на себя защелки планки капилляров, придерживая планку другой рукой, и вынуть планку из пазов термостата.

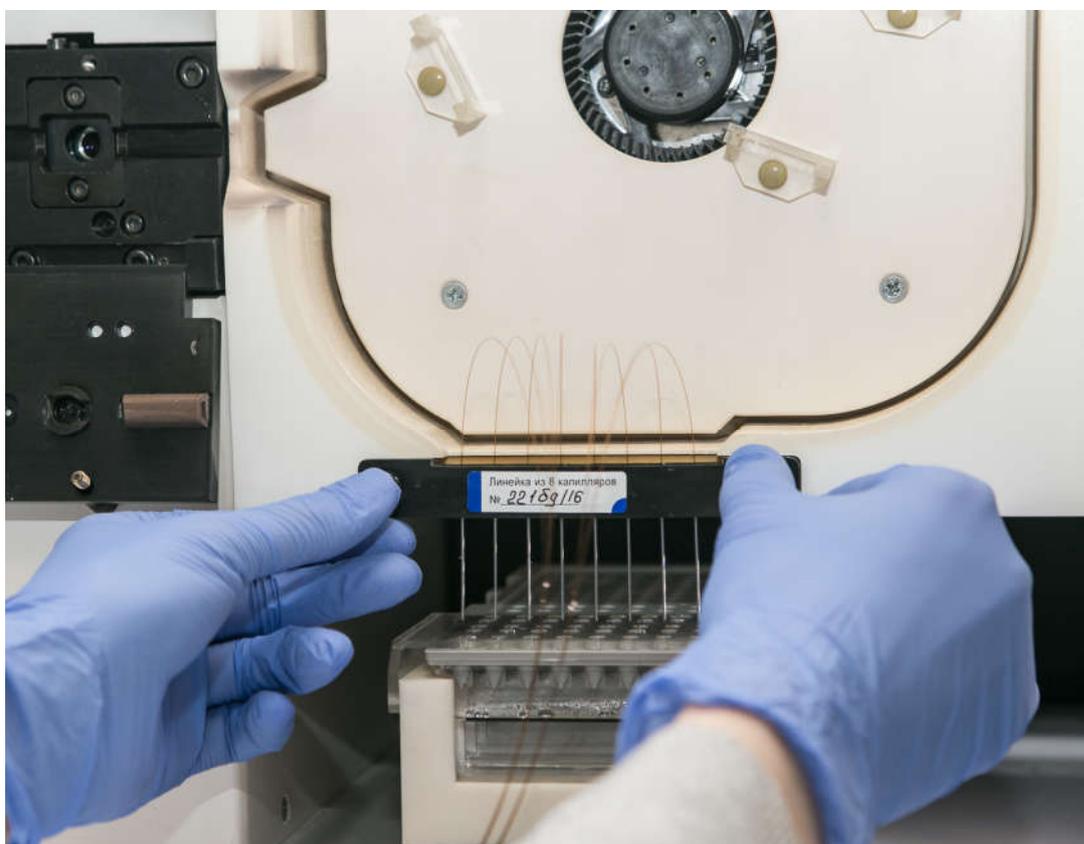


Рисунок 17. Извлечение планки капилляров из пазов термостата

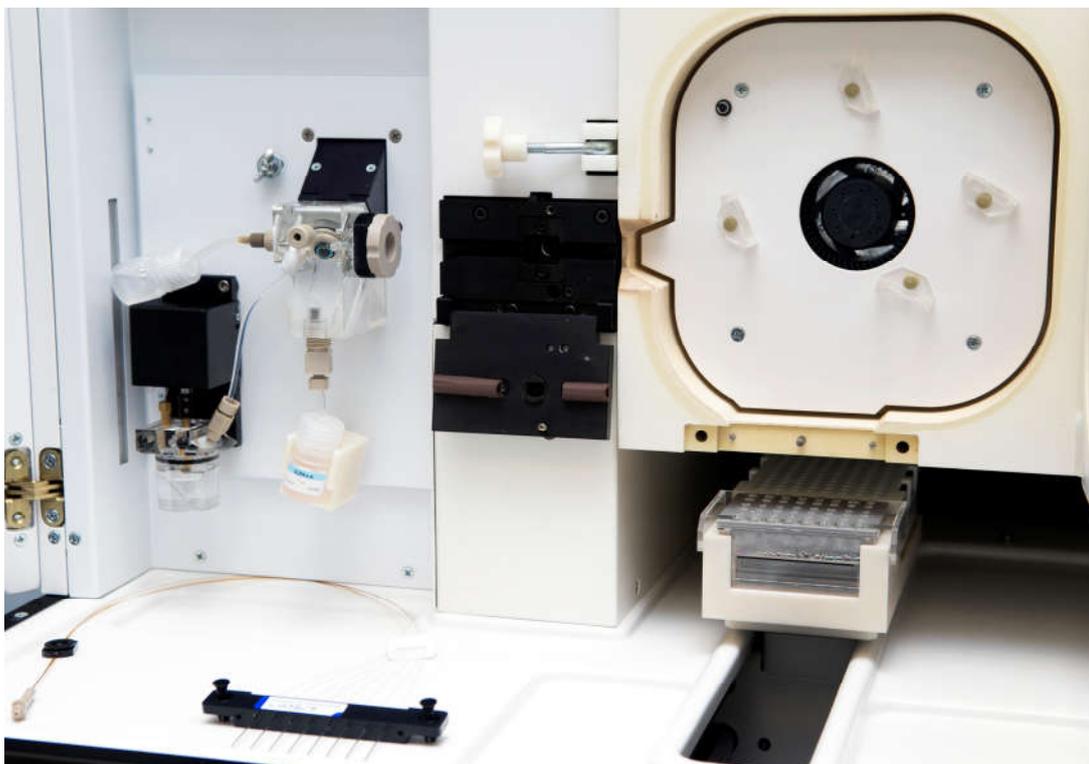


Рисунок 18. Внутренняя часть прибора со снятой линейкой капилляров

12. Если удаленная линейка в дальнейшем будет использоваться, необходимо поместить анодный и катодный концы линейки в соответствующие емкости для хранения, заполненные буфером, а оптическое окно линейки капилляров покрыть магнитными дисками. После этого линейку капилляров упаковать в пластиковый футляр. Процедура извлечения линейки капилляров завершена.

---

**ВАЖНО!** Если в генетический анализатор не будет устанавливаться новая линейка капилляров, необходимо вставить в блок заполнения наконечник–заглушку из комплекта ЗИП и повернуть винт блока заполнения на 90 градусов по часовой стрелке. В окне Установка/замена линейки капилляров нажать кнопку Выход.

---

Далее необходимо установить новую линейку капилляров. Процедура установки новой линейки капилляров в анализатор изображена на рис. 19–31.

13. Вскрыть коробку и достать линейку капилляров из упаковки. Снять магнитные заглушки с оптического окна линейки.

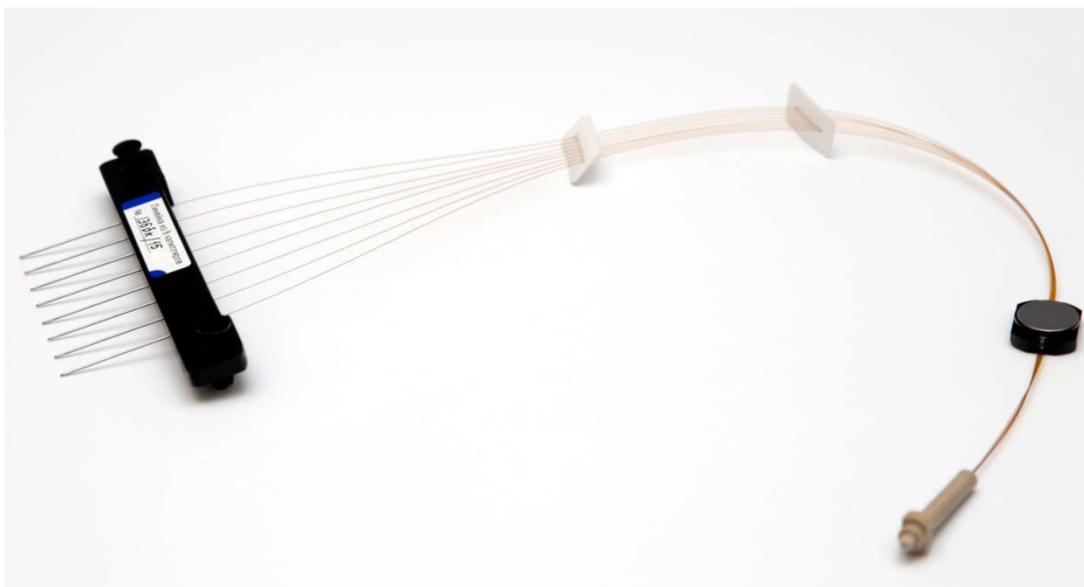


Рисунок 19. Линейка капилляров

14. Вставить в термостат планку линейки капилляров и надавить на фиксирующие защелки (рис.20).



Рисунок 20. Закрепление планки линейки капилляров на термостате

15. Вставить линейку капилляров в фиксаторы на термостате. Если устанавливаемая линейка имеет длину 36 см, то закреплять следует в двух фиксаторах—позиции 1, 4 (рис. 21); если линейка имеет длину 50 см, то закреплять следует во всех четырех фиксаторах —позиции 1–4 (рис. 21). При необходимости фиксаторы могут быть развернуты на любой угол.

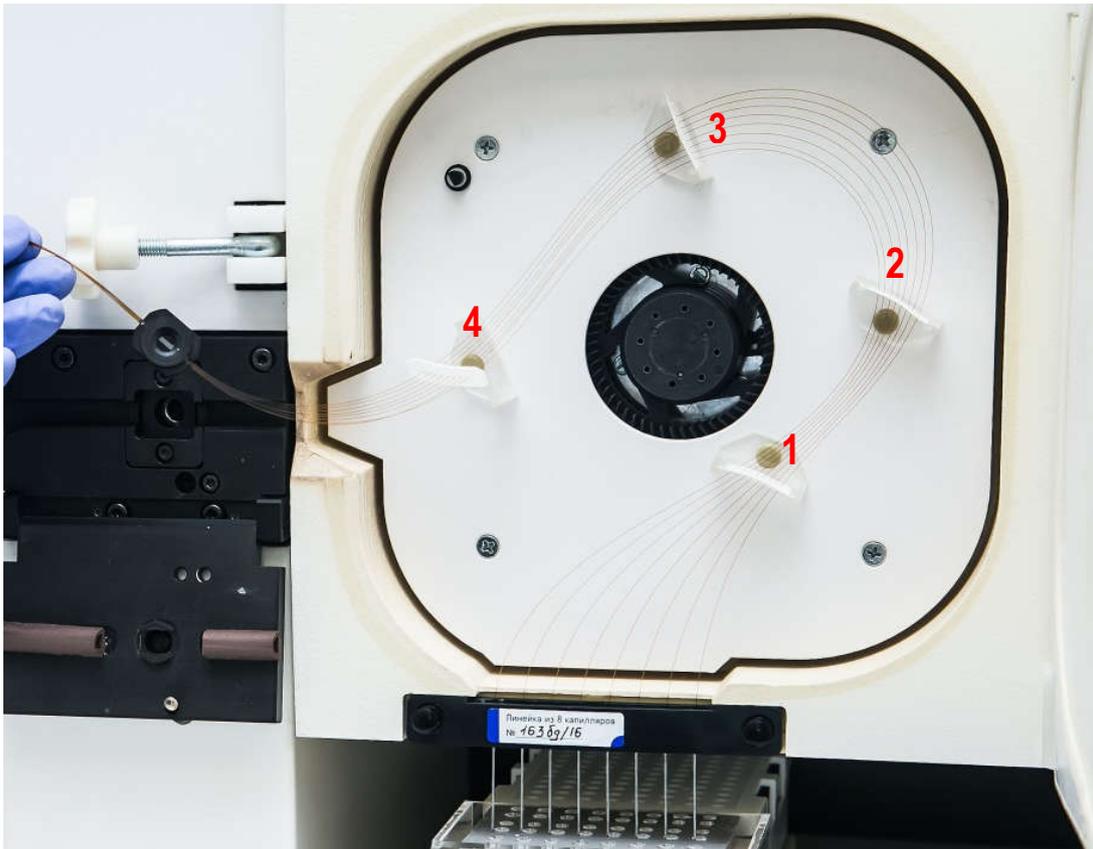


Рисунок 21. Позиции фиксаторов линейки капилляров с закрепленными в них капиллярами

16. Открутить винт, фиксирующий плиту, на которой закреплен блок заполнения капилляров, повернув на 8-10 оборотов против часовой стрелки (рис.22). При необходимости винт может быть откручен полностью. Блок заполнения капилляров выдвигается.



Рисунок 22. Ослабление фиксации плиты блока заполнения капилляров

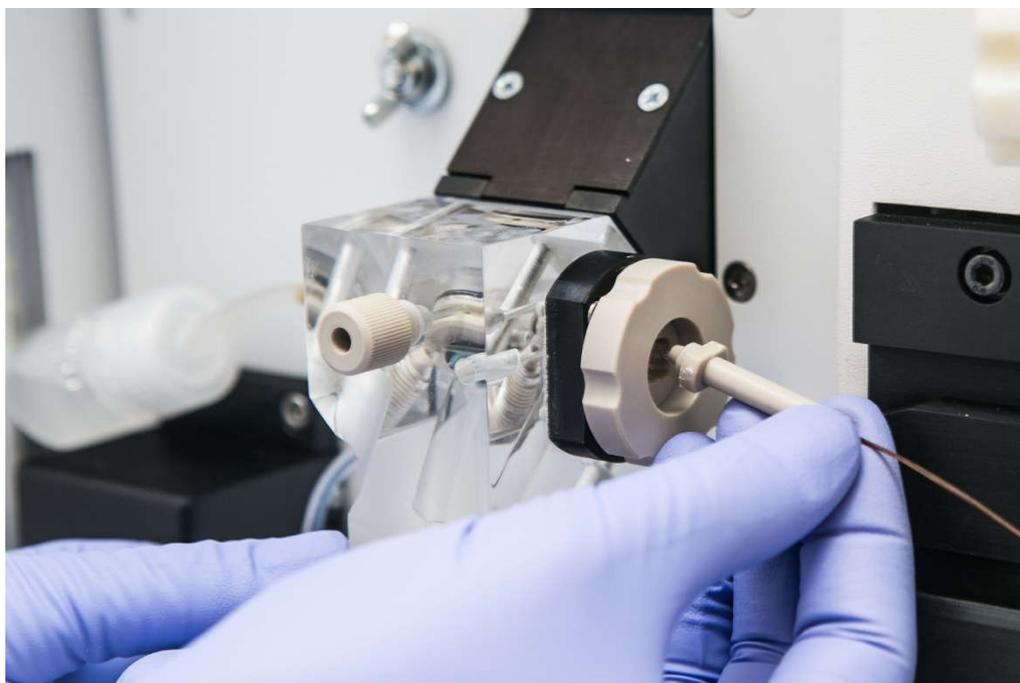


Рисунок 23. Правильное положение наконечника линейки капилляров относительно винта блока заполнения

17. Вставить наконечник линейки капилляров в блок заполнения до упора. Прямоугольная площадка наконечника должна пройти сквозь паз винта блока заполнения (рис.23-24).

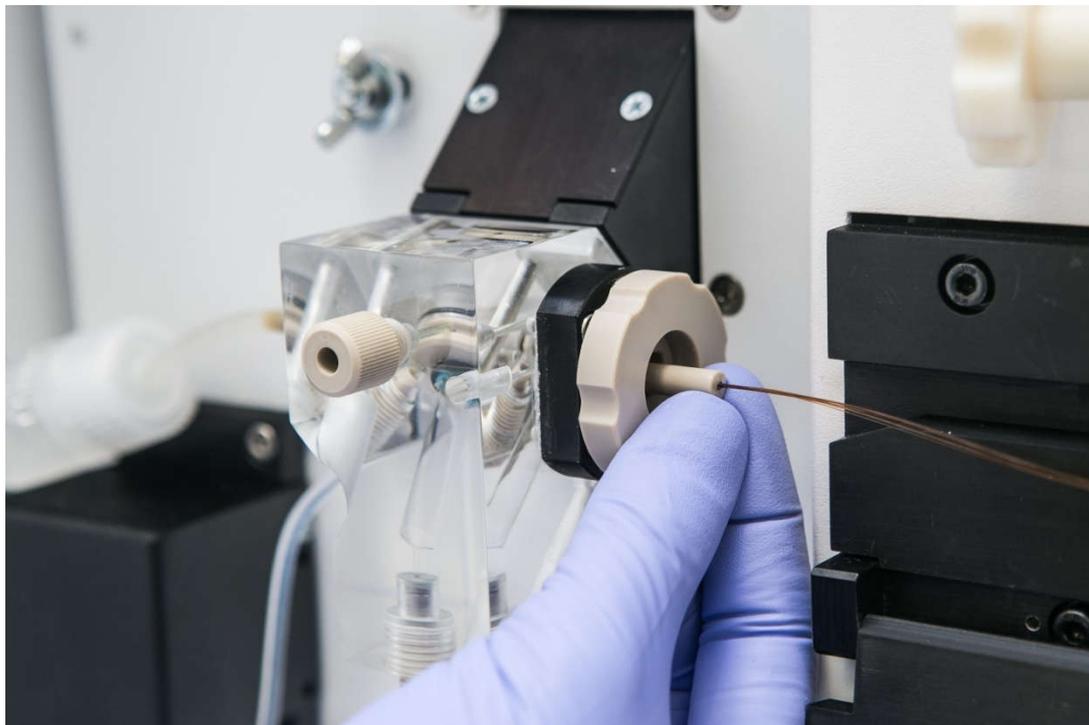


Рисунок 24. Установка наконечника линейки капилляров в блок заполнения

18. Повернуть винт блока заполнения на 90 градусов по часовой стрелке (рис.25). При недостаточном уплотнении наконечника линейки капилляров в блоке заполнения допускается впоследствии повернуть винт на больший угол.



Рисунок 25. Фиксация наконечника линейки капилляров в блоке заполнения

19. Прижать панель блока заполнения капилляров и закрутить винт по часовой стрелке, до упора (рис. 26).

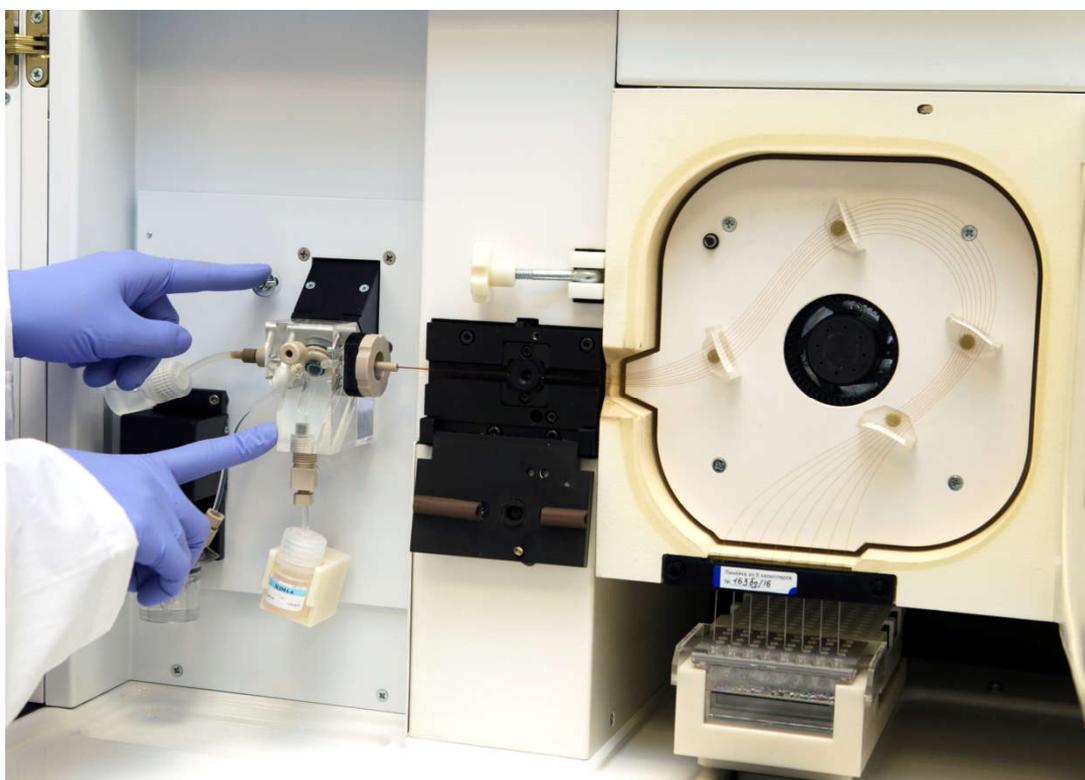


Рисунок 26. Фиксация панели блока заполнения капилляров

20. Установить оптическое окно линейки капилляров в окно детектора. Правильное положение оптического окна относительно панели детектора показано на рис. 27-28.

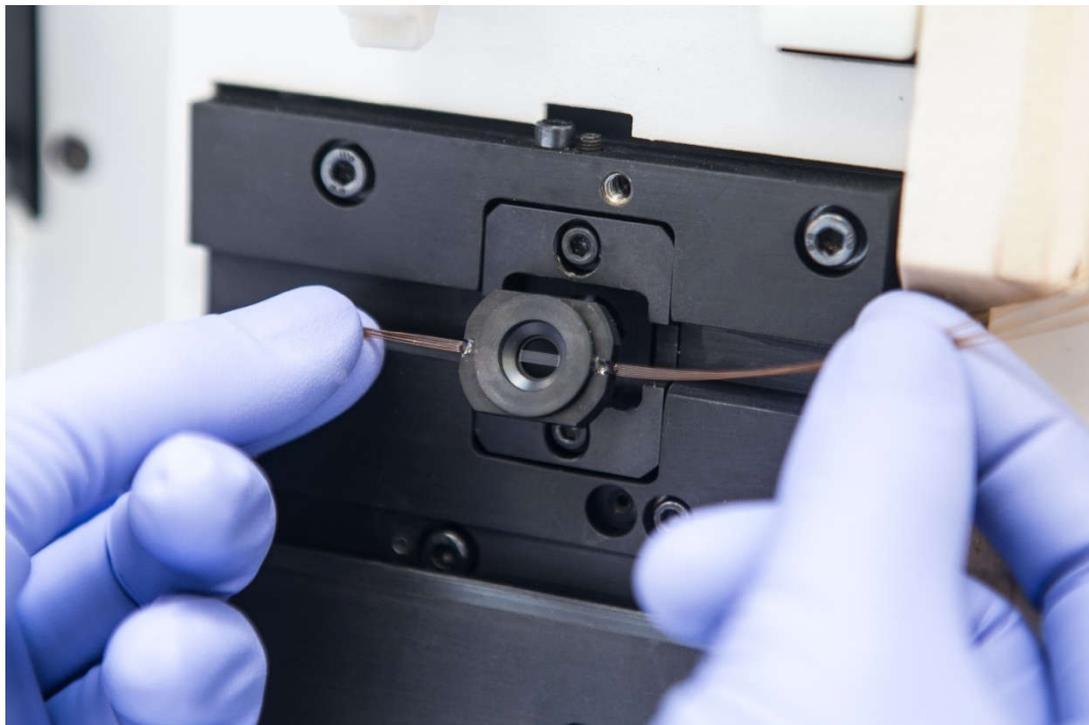


Рисунок 27. Совмещение оптического окна и окна детектора

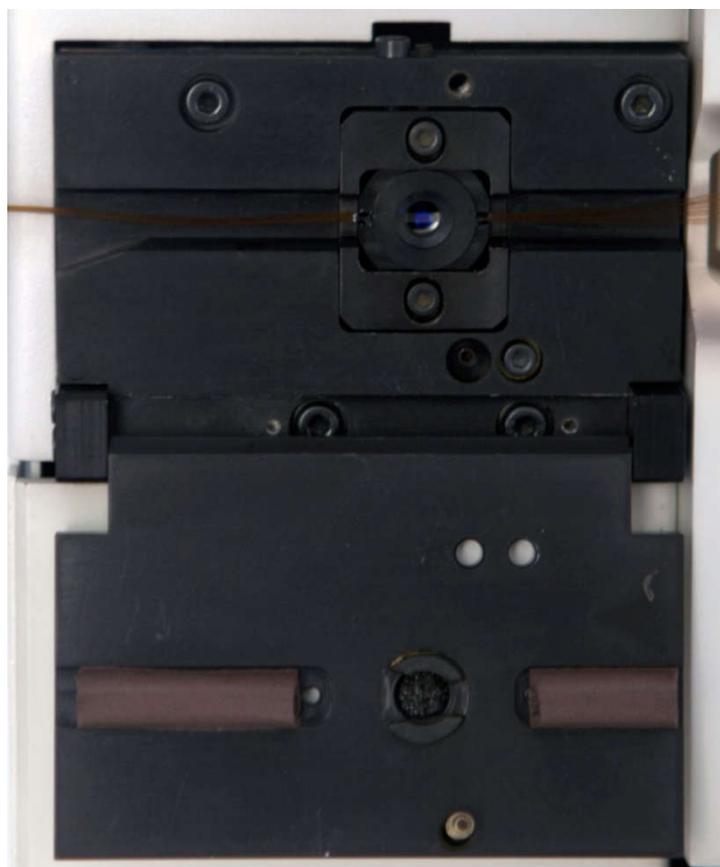


Рисунок 28. Правильное положение оптического окна относительно панели

21. Закрывать крышку детектора и дверцу термостата.



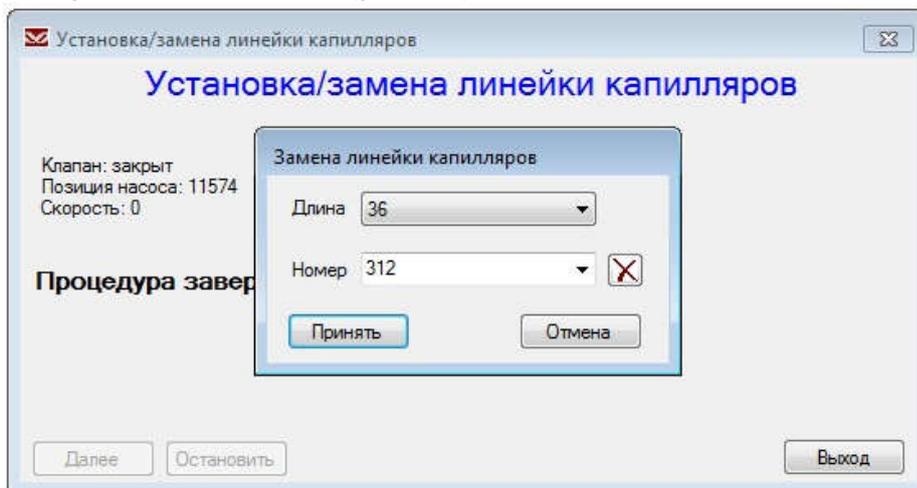
Рисунок 29. Вид внутренней части прибора с закрытой дверцей термостата и установленной линейкой капилляров

22. Промыть уплотнение наконечника линейки капилляров в блоке заполнения, пропустив не менее 3 мл воды через отверстие, изображенное на рис. 29. Стекающую воду вытереть салфеткой.



Рисунок 30. Промывка блока заполнения

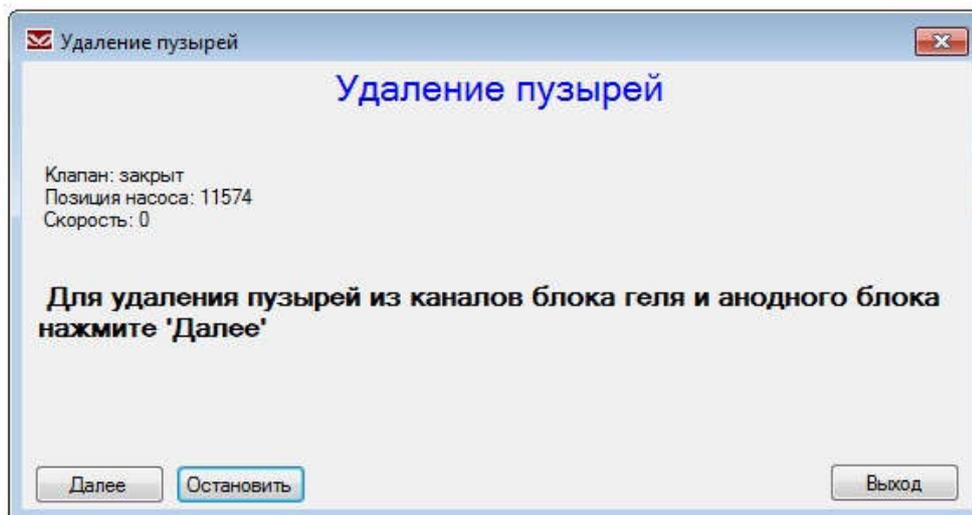
23. После выполнения всех пунктов в окне Установка/замена линейки капилляров нажать кнопку Далее. Позиционер поднимется в верхнее стационарное положение (рис 29).



24. Появится окно Замена линейки капилляров. Внести в окно информацию о длине и номере установленной линейки капилляров. Нажать кнопку Принять.

**ВАЖНО!** Выбор длины линейки капилляров в окне Замена линейки капилляров не совпадающей с длиной установленной линейки может привести к ошибкам при обработке результатов анализа!

25. Откроется окно Удаление пузырей.



Процедура установки линейки капилляров завершена. После установки линейки капилляров в каналах блока заполнения, как правило, образуются пузыри. Необходимо провести процедуру Удаление пузырей.

---

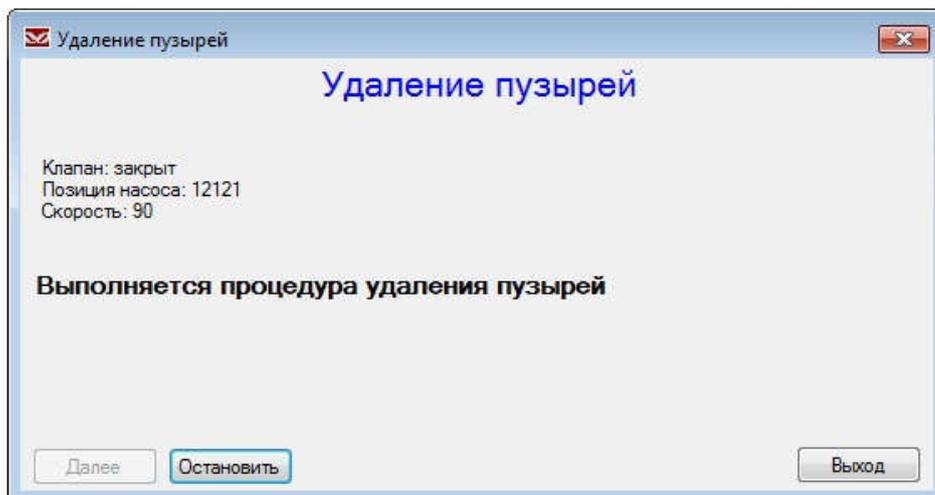
**ВАЖНО!** Наличие пузырей в каналах с полимером приводит к нестабильному току или его отсутствию.

---

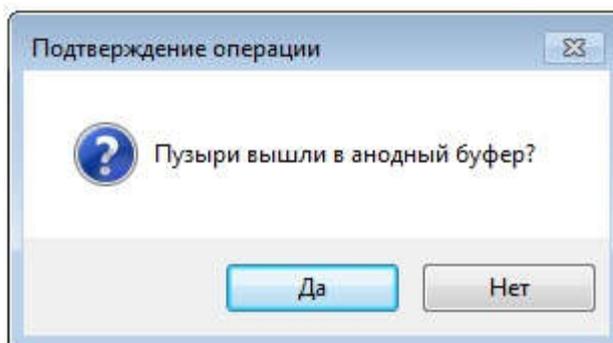
Для удаления пузырей из каналов блока заполнения капилляров и анодного блока необходимо выполнить следующие действия:

26. Заменить ёмкость с анодным буфером на пустую ёмкость.

27. В окне Удаление пузырей нажать кнопку Далее. Произойдет прокачка полимера из блока заполнения в емкость для анодного буфера



28. После завершения прокачки полимера появится окно Подтверждение операции.

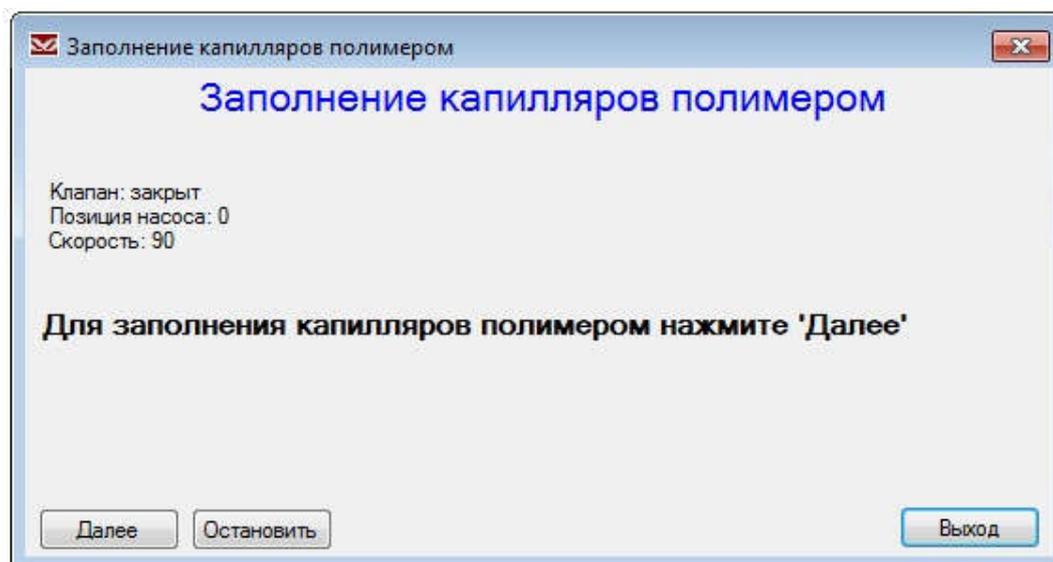


29. Если не все пузыри вышли в емкость для анодного буфера, повторно выполнить процедуру. Для этого в окне Подтверждение операции нажать кнопку Нет. Произойдет повторная прокачка полимера. Эту процедуру следует выполнять до полного исчезновения пузырей в каналах блока заполнения капилляров и анодного блока. Если пузыри не удалось удалить после 4-х повторений процедуры, следует перейти к процедуре Заполнение капилляров полимером, нажав кнопку Да в окне Подтверждение операции. После завершения процедуры Заполнение капилляров полимером повторно провести процедуру Удаление

пузырей. Если пузыри вновь не удалось удалить после 4-х повторений процедуры, следует обратиться за помощью в службу поддержки.

30. После того как все пузыри вышли в емкость для анодного буфера, в окне Подтверждение операции нажать кнопку Да.

31. Откроется окно Заполнение капилляров полимером.



Процедура Удаление пузырей завершена.

После установки новой линейки капилляров и удаления пузырей необходимо заполнить капилляры полимером. Для этого используется процедура Заполнение капилляров полимером.

32. В окне Заполнение капилляров полимером нажать кнопку Далее. Через капилляры начнется прокачка полимера (на рис. 31 видны струйки, выходящие из каждого капилляра).

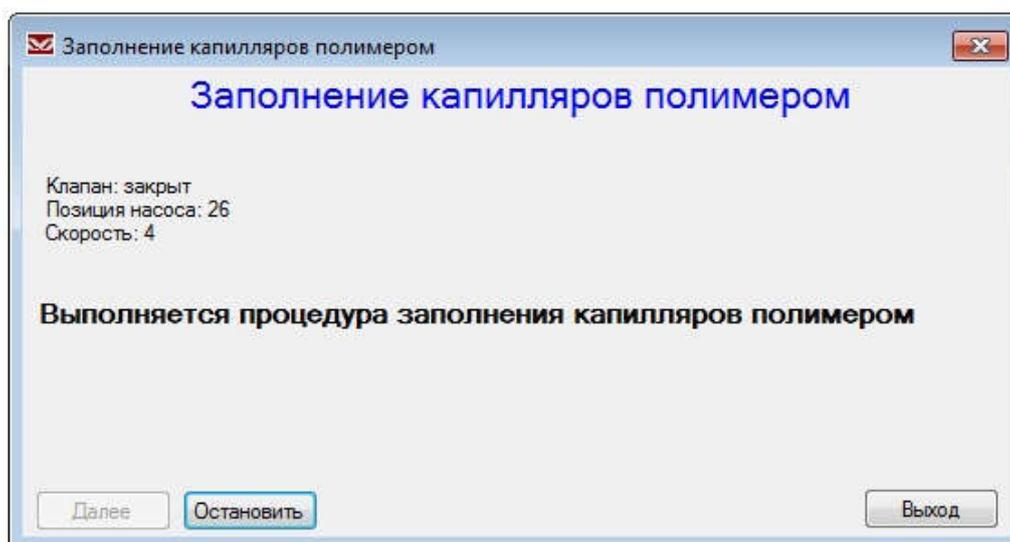
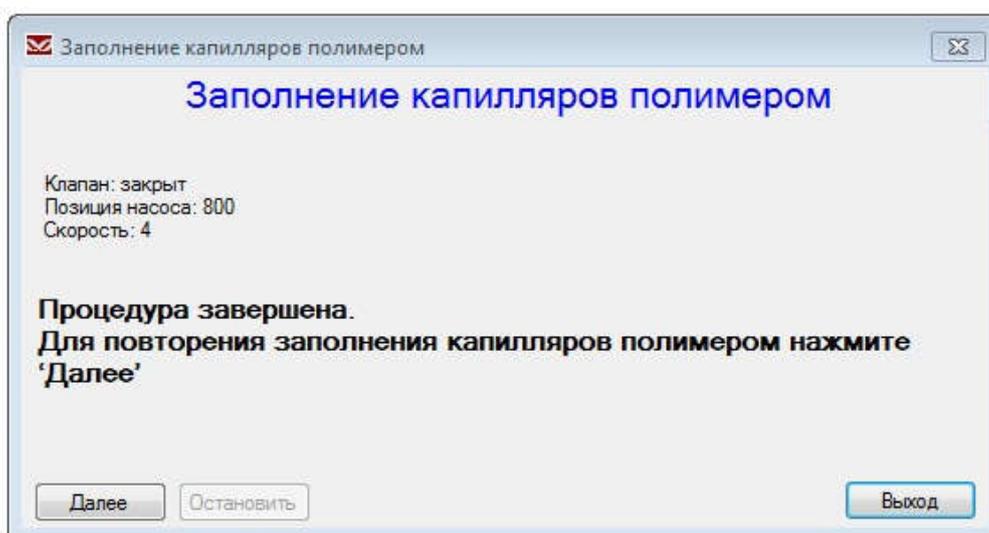




Рисунок 31. Полимер выливается из капилляров

33. После завершения прокачки полимера в окне Заполнение капилляров полимером появится надпись Процедура завершена. Нажать кнопку Выход. Если визуально не было видно струек полимера при прокачке, нажмите кнопку Далее. Повторить процедуру необходимое количество раз. Если после 4-х повторений процедуры визуально не было видно струек полимера, следует обратиться в службу поддержки.



Процедура Установка/замена линейки капилляров завершена.

---

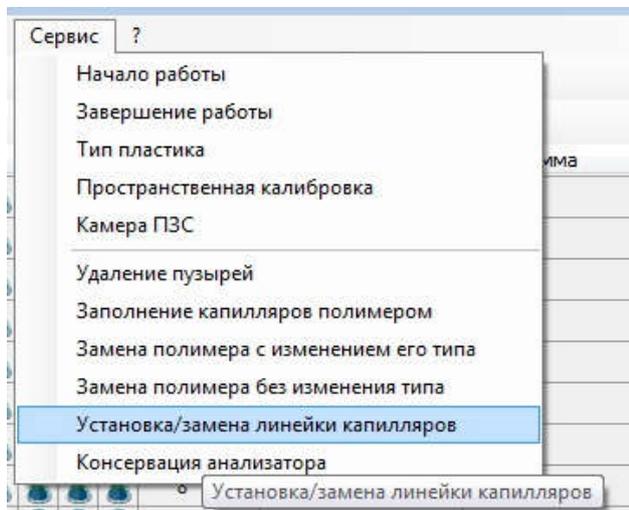
**ВАЖНО!** Ресурс новой линейки капилляров составляет 180 анализов, далее качество электрофореза может начать снижаться. В этом случае требуется замена линейки капилляров.

---

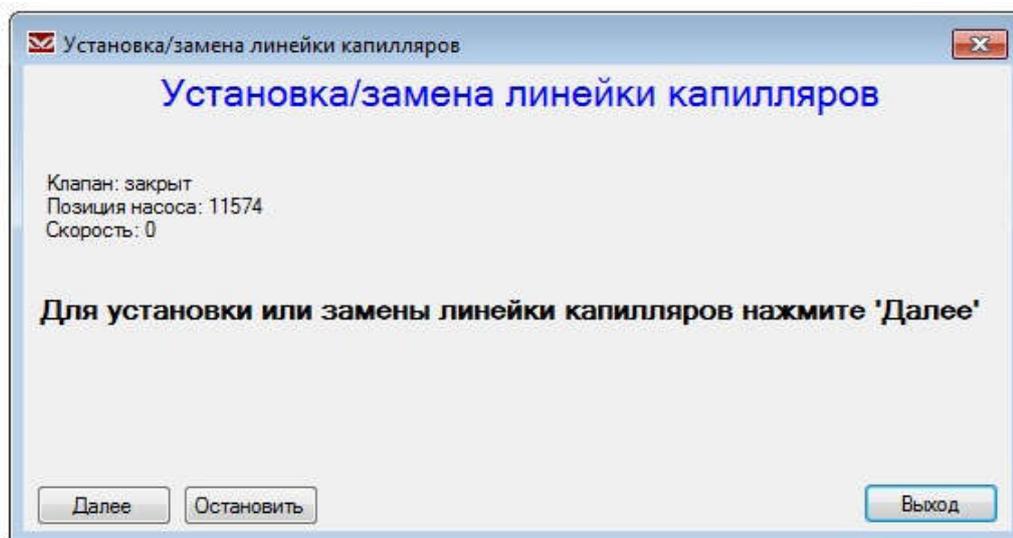
## 7.2 Установка новой линейки капилляров<sup>2</sup>

Данная процедура используется в случае установки линейки капилляров в уже запущенный анализатор без линейки, с заполненным полимером блоком геля.

1. Перейти Сервис → Установка/замена линейки капилляров.



2. В открывшемся окне Установка/замена линейки капилляров нажать кнопку Далее. Позиционер опустится.



3. Линейка капилляров отсутствует в приборе, позиционер опущен. Открыть дверцу термостата и крышку детектора (рис.32).

---

<sup>2</sup>При первом запуске прибора установку новой линейки капилляров осуществляет сервис-инженер.



Рисунок 32. Вид внутренней части прибора без линейки капилляров

4. Если в блок заполнения капилляров полимером вставлена заглушка, повернуть винт, фиксирующий наконечник линейки капилляров в блоке, на 90 градусов против часовой стрелки (до щелчка) рис.33. Паз в винте повернется горизонтально. Извлечь заглушку. При необходимости винт может быть выкручен полностью.



Рисунок 33. Ослабление фиксации винта

5. Выполнить 7.1 п. 13-33.

---

**ВАЖНО!** Ресурс новой линейки капилляров составляет 180 анализов, далее качество электрофореза может начать снижаться. В этом случае требуется замена линейки капилляров.

---

### 7.3 Удаление пузырей из каналов блока заполнения капилляров и анодного блока

При несвоевременной замене флакона с полимером, а также после замены линейки капилляров, в каналах блока заполнения капилляров и анодного блока могут образоваться пузыри (рис.34).

---

**ВАЖНО!** Наличие пузырей в каналах с полимером приводит к нестабильному току или его отсутствию.

---

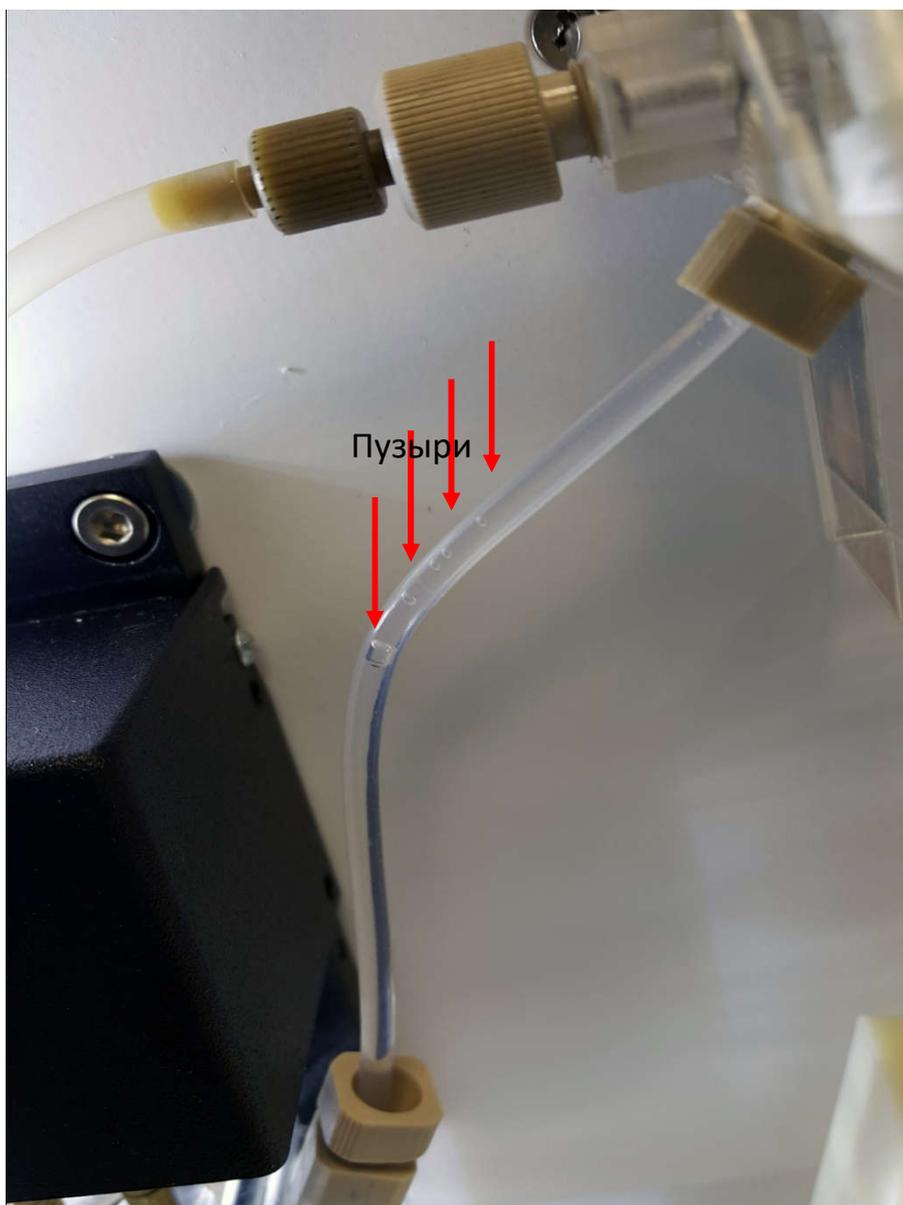
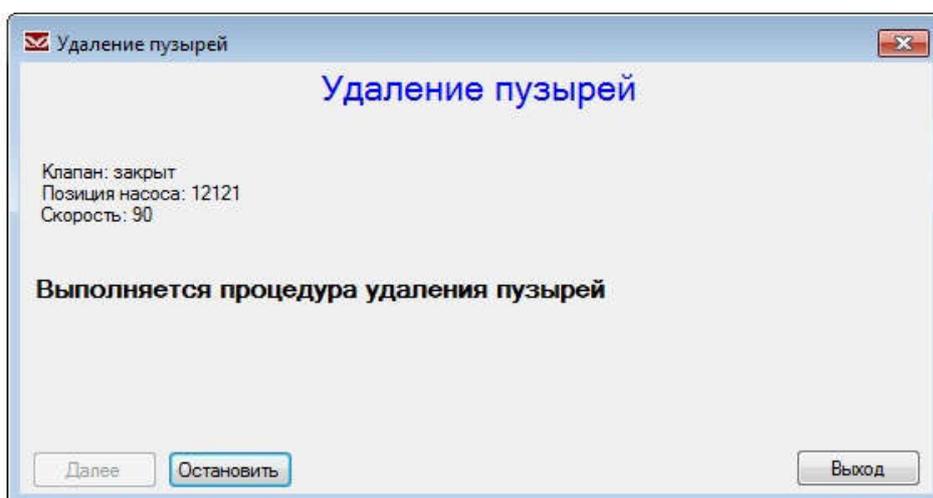


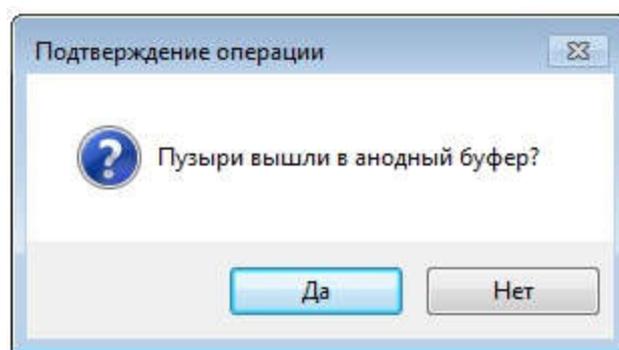
Рисунок 34. Наличие пузырей в каналах блока заполнения капилляров и анодного блока

Для удаления пузырей из каналов блока заполнения капилляров и анодного блока необходимо выполнить следующие действия:

1. Заменить ёмкость с анодным буфером на пустую ёмкость.
2. В окне Удаление пузырей нажать кнопку Далее. Произойдет прокачка полимера из блока заполнения в ёмкость для анодного буфера.



3. После завершения прокачки полимера появится окно Подтверждение операции.



4. Если не все пузыри вышли в емкость для анодного буфера, повторно выполнить процедуру. Для этого в окне Подтверждение операции нажать кнопку Нет. Произойдет повторная прокачка полимера. Эту процедуру следует выполнять до полного исчезновения пузырей в каналах блока заполнения капилляров и анодного блока. Если пузыри не удалось удалить после 4-х повторений процедуры, следует провести процедуру Заполнение капилляров полимером. После завершения процедуры Заполнение капилляров полимером повторно провести процедуру Удаление пузырей. Если пузыри вновь не удалось удалить после 4-х повторений процедуры, следует обратиться за помощью в службу поддержки.

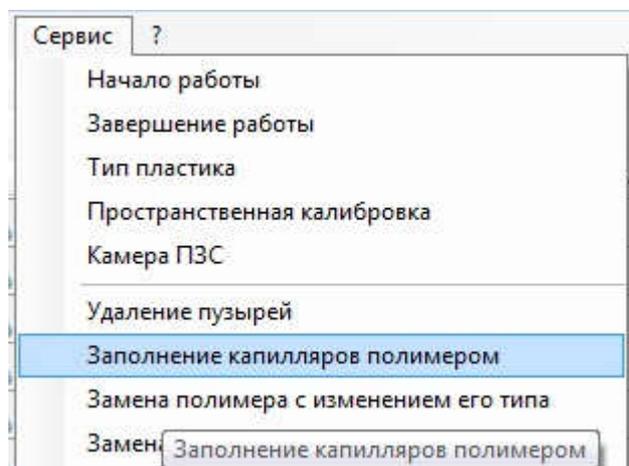
5. После того как все пузыри вышли в емкость для анодного буфера, в окне Подтверждение операции нажать кнопку Да. В окне Удаление пузырей нажать кнопку Выход. Процедура Удаление пузырей завершена.

#### 7.4 Заполнение капилляров полимером

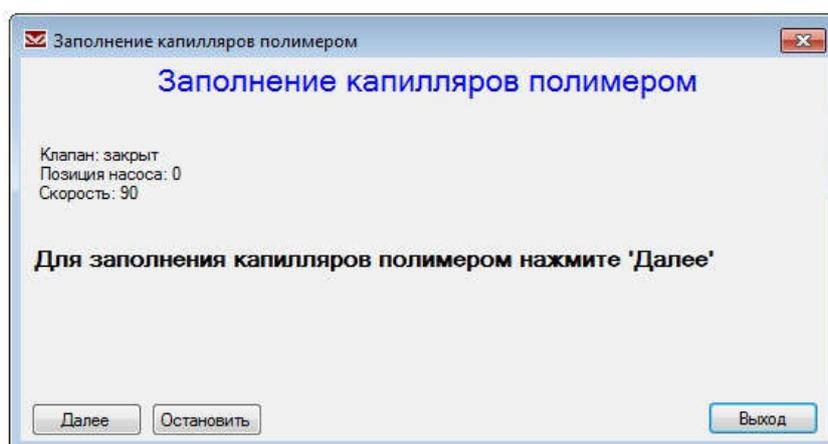
Процедура Заполнение капилляров полимером используется для замены полимера в капиллярах, например, после проведения анализа, если эта опция не

была задействована в программе измерений. Эта процедура входит в состав других процедур (Установка/замена линейки капилляров, Замена полимера с изменением его типа и др.) и вызывается автоматически при их выполнении.

1. В пункте меню Сервис выбрать опцию Заполнение капилляров полимером.



Откроется окно Заполнение капилляров полимером. Нажать кнопку Далее.



2. Через капилляры начнется прокачка полимера (на рис. 35 видны струйки, выходящие из каждого капилляра).

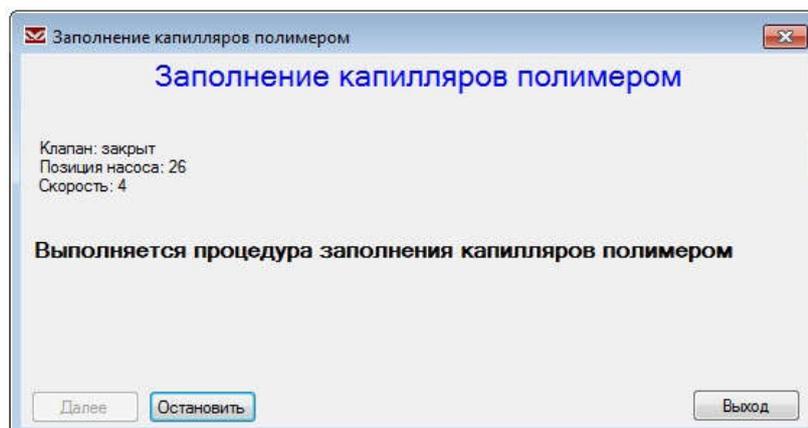
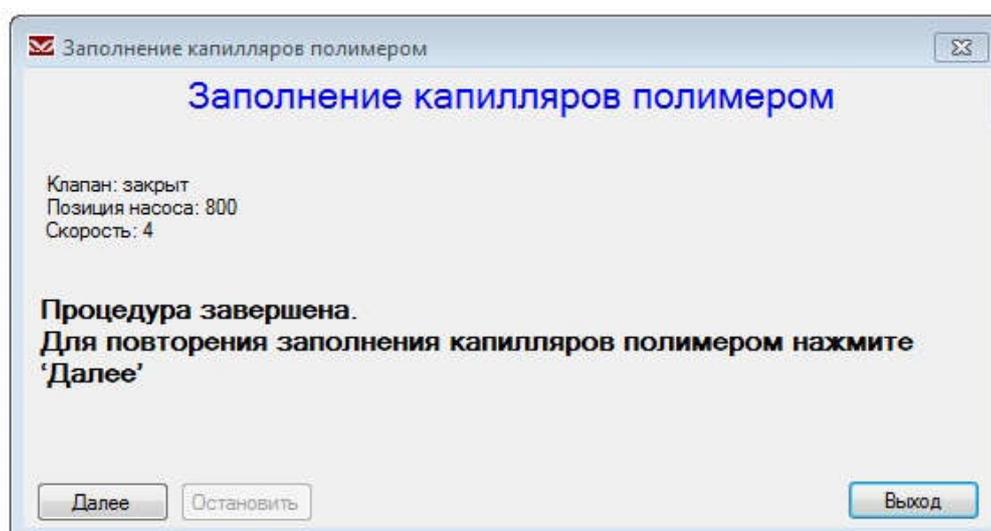




Рисунок 35. Полимер выливается из капилляров



3. После завершения прокачки полимера в окне Заполнение капилляров полимером появится надпись Процедура завершена. Нажать кнопку Выход. Если визуально не было видно струек полимера при прокачке, нажмите кнопку Далее. Повторить процедуру необходимое количество раз. Если после 4-х повторений процедуры визуально не было видно струек полимера, следует обратиться в службу поддержки.

## 7.5 Промывка насоса

Для надежной долговременной работы блока заполнения капилляров необходимо регулярно выполнять промывку насоса<sup>3</sup>.

1. Вставить шприц (5-10 мл) с деионизованной водой без воздушных пузырей в переднюю заглушку блока заполнения капилляров (рис. 36).
2. Ослабить затяжку заглушек блока заполнения капилляров.
3. Прокачать шприцом через насос не менее 3 мл деионизованной воды.
4. Затянуть заглушки с умеренным усилием, удалить шприц и слить воду из банки для слива.



Рисунок 36. Промывка насоса

## 7.6 Замена полимера

Замена полимера осуществляется двумя способами:

- замена полимера без изменения типа;
- замена полимера с изменением его типа.

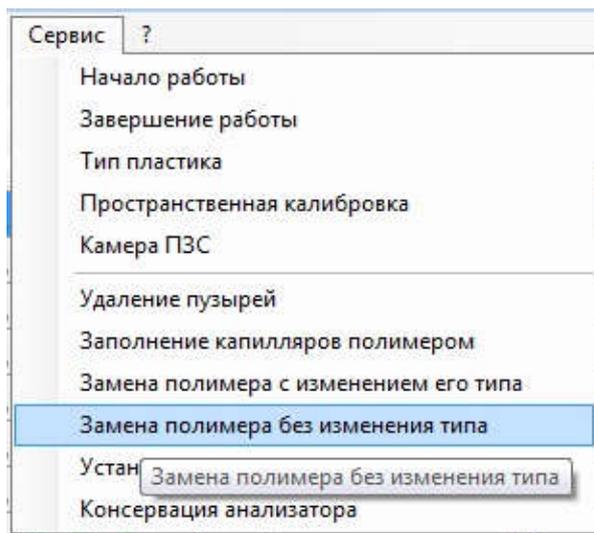
### 7.6.1 Замена полимера без изменения типа

Когда полимер во флаконе заканчивается, необходимо установить новый флакон.

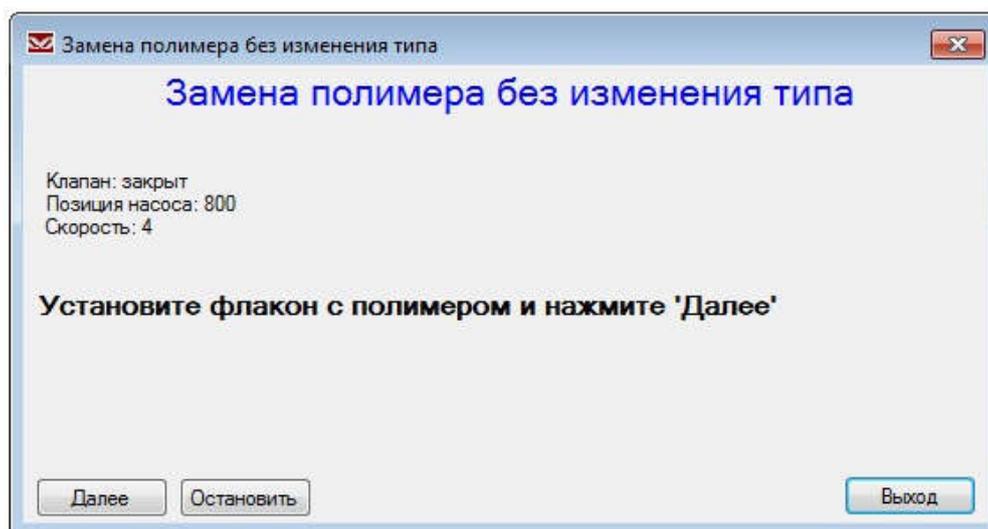
---

<sup>3</sup>Процедуру промывки насоса рекомендуется выполнять не реже 2-х раз в месяц.

1. В пункте меню Сервис выбрать опцию Замена полимера без изменения типа.



Появится окно Замена полимера без изменения типа.



2. Старый флакон с полимером вынуть из держателя, открутить крышку, прикрутить новый флакон и вставить его в держатель (рис. 37).

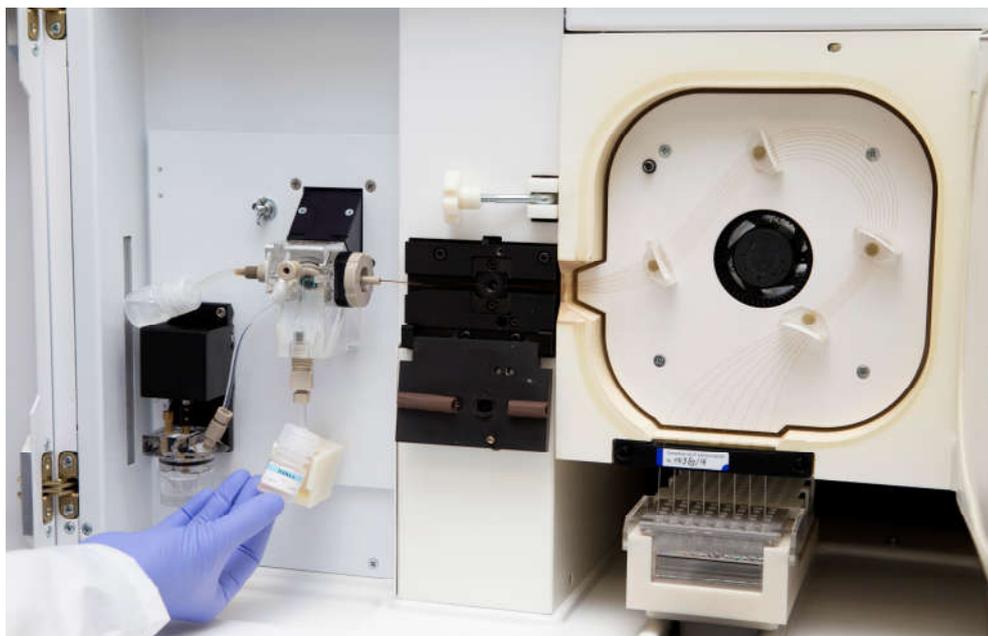
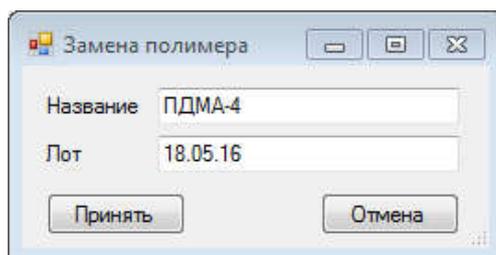


Рисунок 37. Замена флакона с полимером

3. В окне Замена полимера без изменения типа нажать кнопку Далее.



4. В открывшемся окне Замена полимера внести информацию о лоте и дате изготовления полимера. Нажать кнопку Принять.

---

**ВАЖНО!** После нажатия кнопки Принять в окне Замена полимера запустится счетчик расхода полимера. Когда полимер во флаконе будет заканчиваться, в окне Эксперимент информация о типе полимера, лоте и дате его установки выделится красным цветом.

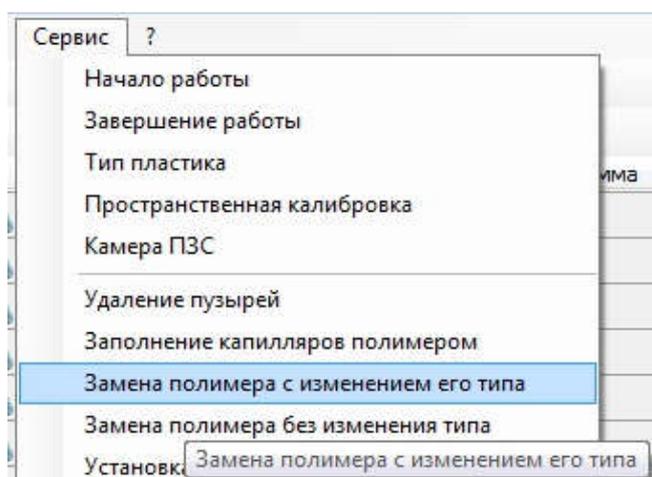
---

5. В окне Замена полимера без изменения типа появится сообщение о завершении процедуры. Нажать кнопку Выход.

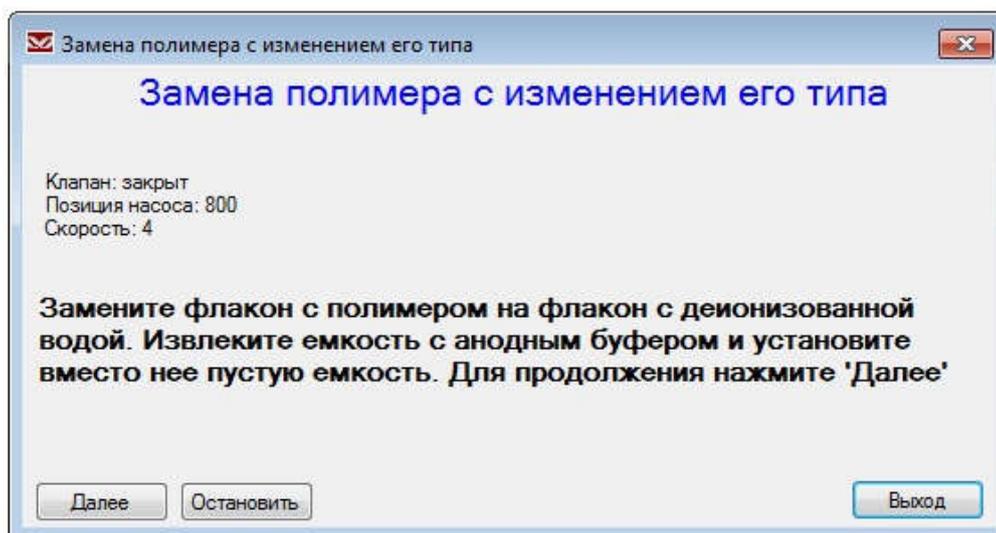
### 7.6.2 Замена полимера с изменением его типа

Если в процессе работы возникла необходимость поменять полимер на полимер другого типа (например, ПДМА-6 заменить на ПДМА-4 или ПДМА-НД), не меняя линейки капилляров, необходимо выполнить следующие действия.

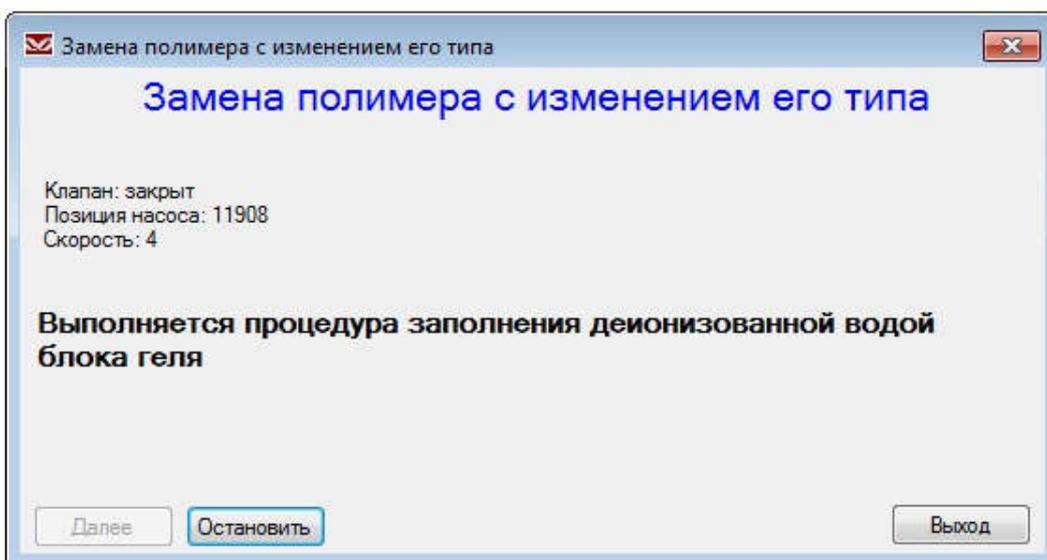
1. В пункте меню Сервис выбрать опцию Замена полимера с изменением его типа.



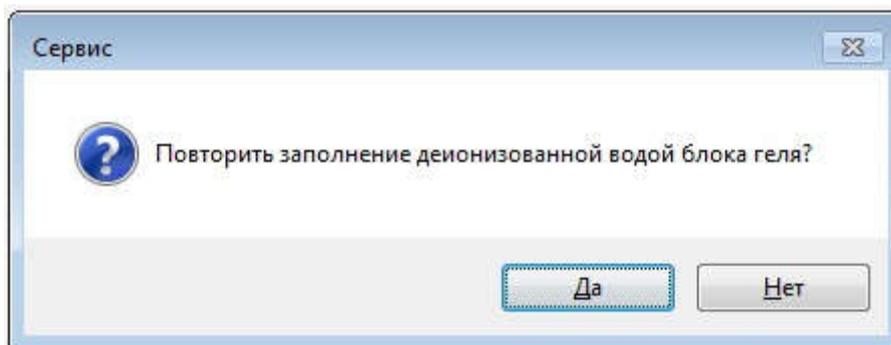
Появится окно Замена полимера с изменением его типа.



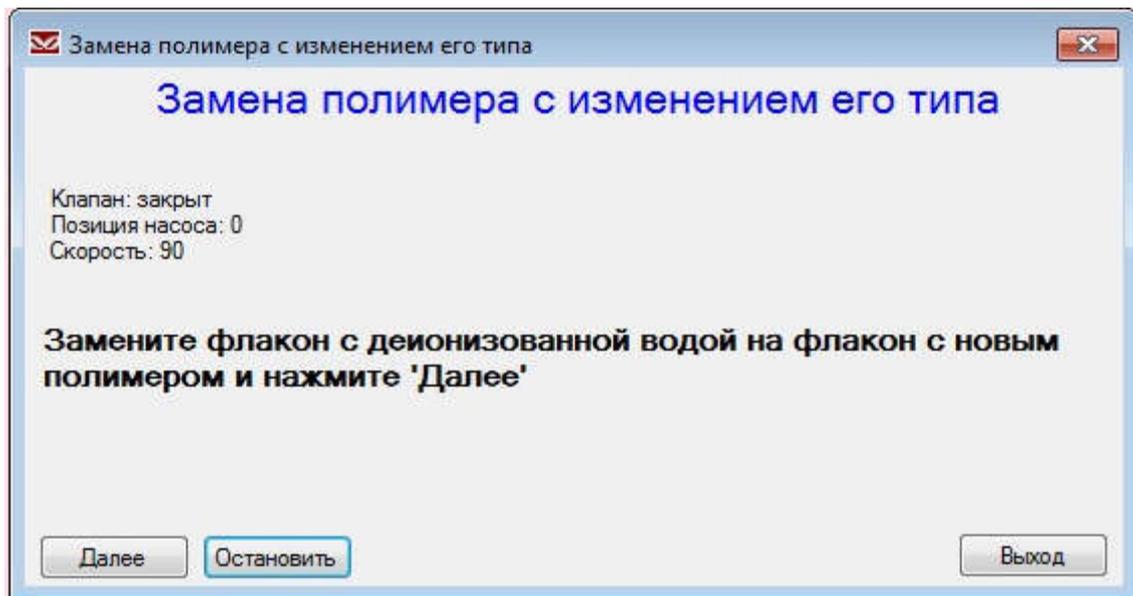
2. Заменить флакон с полимером на флакон с деионизованной водой. Извлечь емкость с анодным буфером и установить на её место пустую емкость.
3. В окне Замена полимера с изменением его типа нажать кнопку Далее. Начнется процедура заполнения деионизованной водой блока геля.



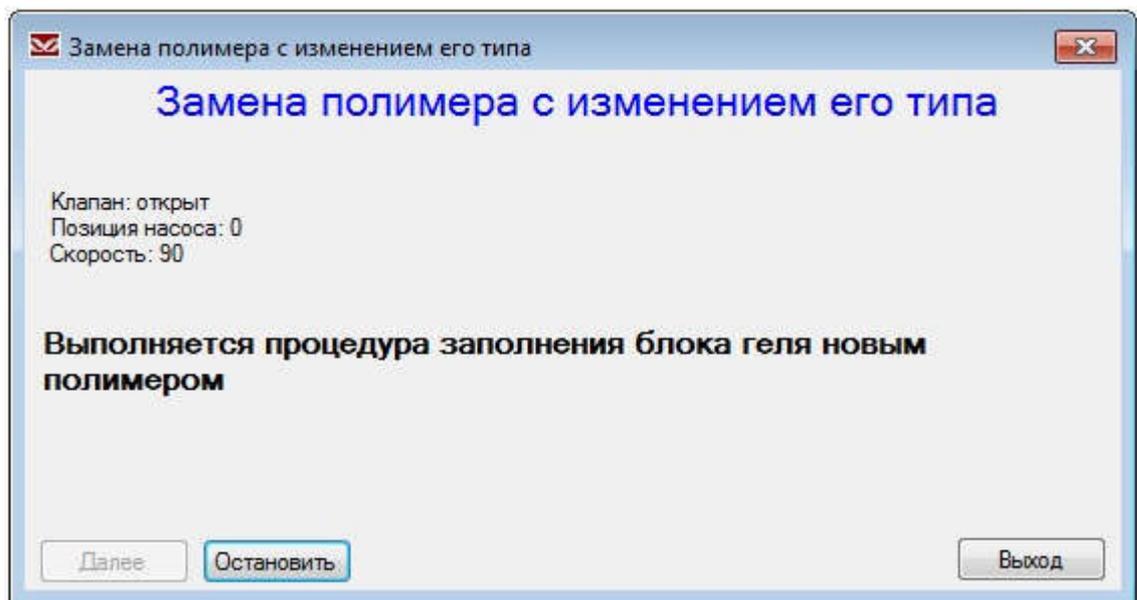
4. Процедура заполнения деионизованной водой блока геля выполняется 3 раза.
5. Необходимо визуально отследить промывку блока геля деионизованной водой. По окончании процедуры появится окно Сервис.



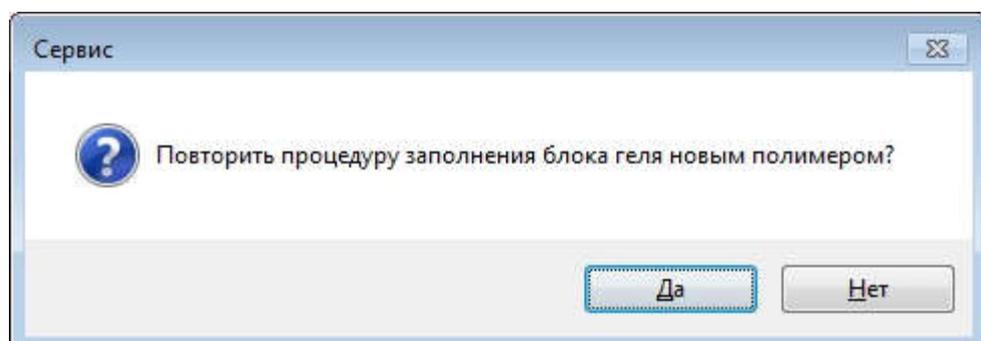
6. Если необходимо повторить заполнение деионизованной водой блока геля, в окне Сервис нажать кнопку Да. Начнется прокачка деионизованной воды (повтор п. 4-5).
7. Если в блоке геля не наблюдается разделения фаз (полимер и вода), нажать кнопку Нет.
8. Заменить флакон с водой на флакон с новым полимером. В окне Замена полимера с изменением его типа нажать кнопку Далее.



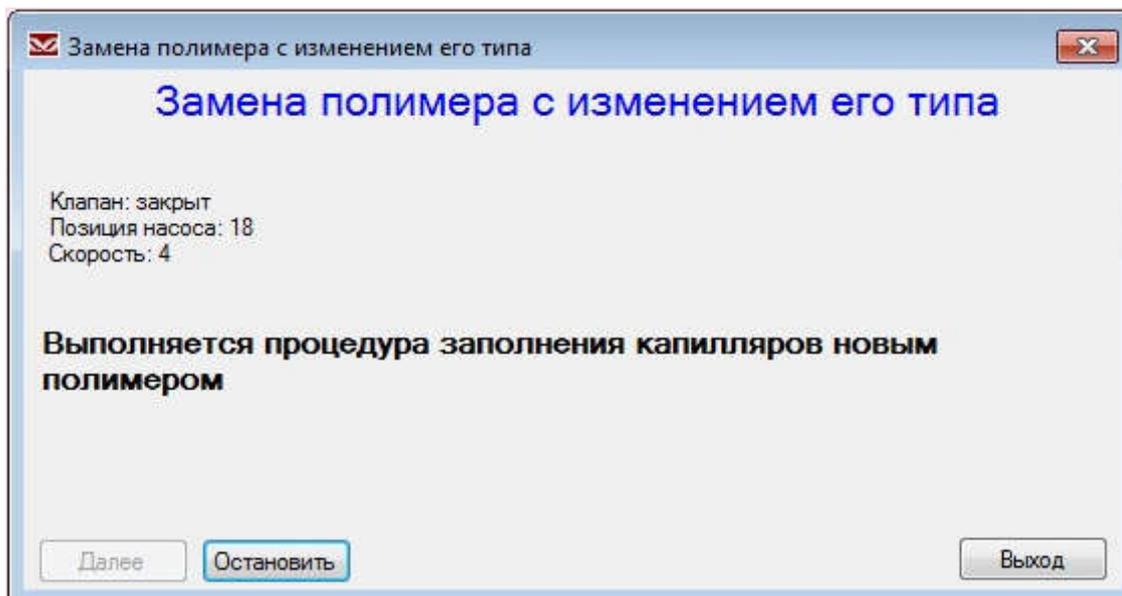
9. Начнется процедура заполнения блока геля новым полимером.



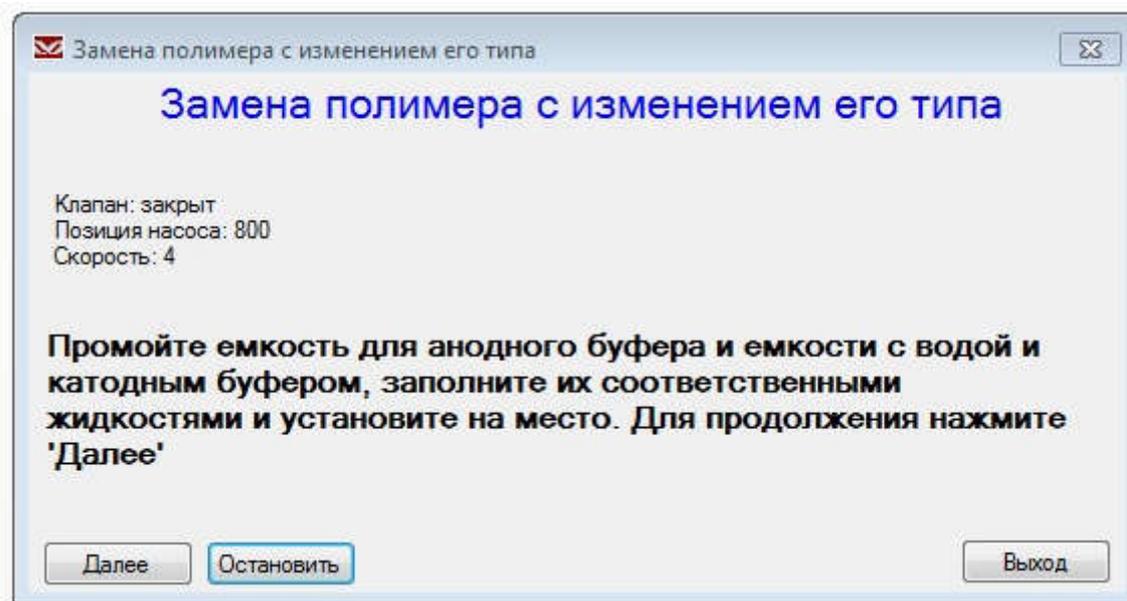
10. Эта процедура будет выполнена 2 раза. По окончании процедуры появится окно Сервис.



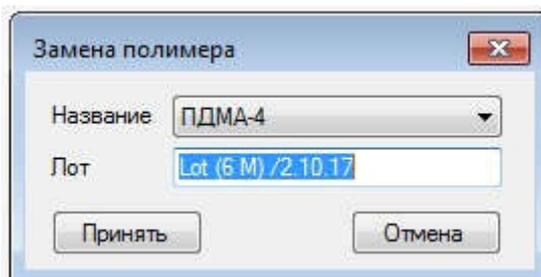
11. Если необходимо повторить заполнение новым полимером блока геля, в окне Сервис нажать кнопку Да. Начнется прокачка полимера (повтор п. 9-10).
12. Если в блоке геля не наблюдается разделения фаз (полимер и вода), нажать кнопку Нет.
13. После того, как процедура заполнения блока геля полимером закончена, начнется процедура заполнения капилляров новым полимером.



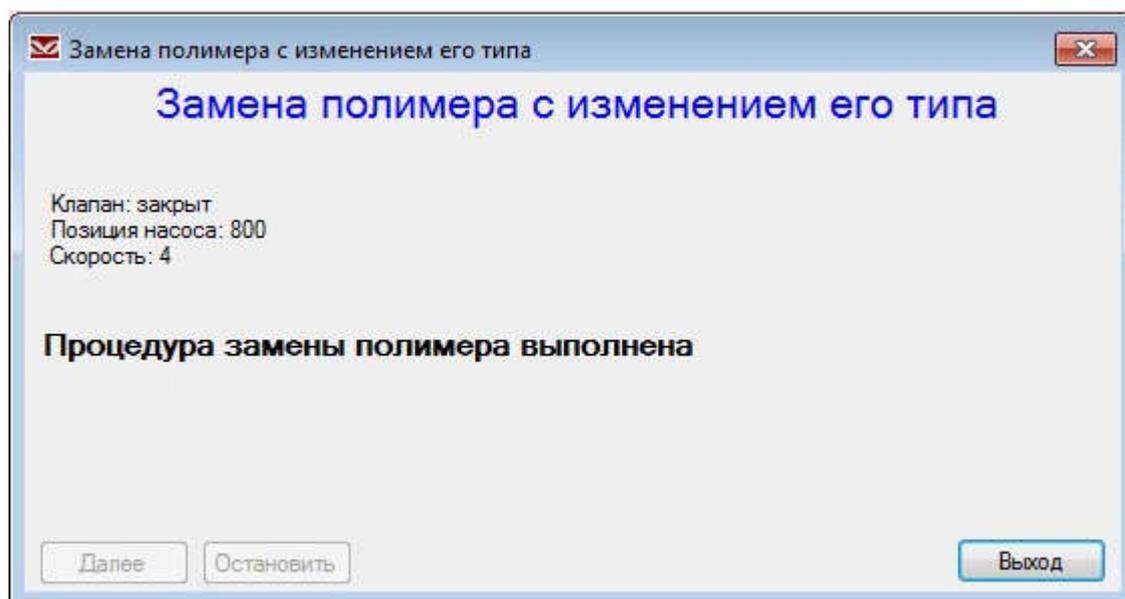
14. После завершения процедуры заполнения капилляров новым полимером промыть емкость для анодного буфера и емкости с водой и катодным буфером, заполнить их соответствующими жидкостями и установить на место (7.6-7.7).



15. Нажать кнопку Далее. Появится окно Замена полимера.



16. Внести информацию о новом полимере в окно Замена полимера (название, лот и дату изготовления). Нажать кнопку Принять.



17. Процедура замены полимера с изменением его типа выполнена. Нажать кнопку Выход.

## 7.7 Замена анодного буфера

1. Для замены анодного буфера сначала аккуратно, качающими и крутящими движениями снять емкость с буфером, как изображено на рис. 38.



Рисунок 38. Замена анодного буфера

2. Старый буфер вылить, емкость промыть деионизованной водой, залить до метки свежий 1-кратный буфер ТАПС и установить обратно. В случае вытекания избытка буфера промокнуть его безворсовой салфеткой (рис. 39).



Рисунок 39. Удаление капель буфера

**ВАЖНО!** Необходимо тщательно следить за уровнем буфера в емкости и отсутствием полимера снаружи емкости, как показано на рис. 40.

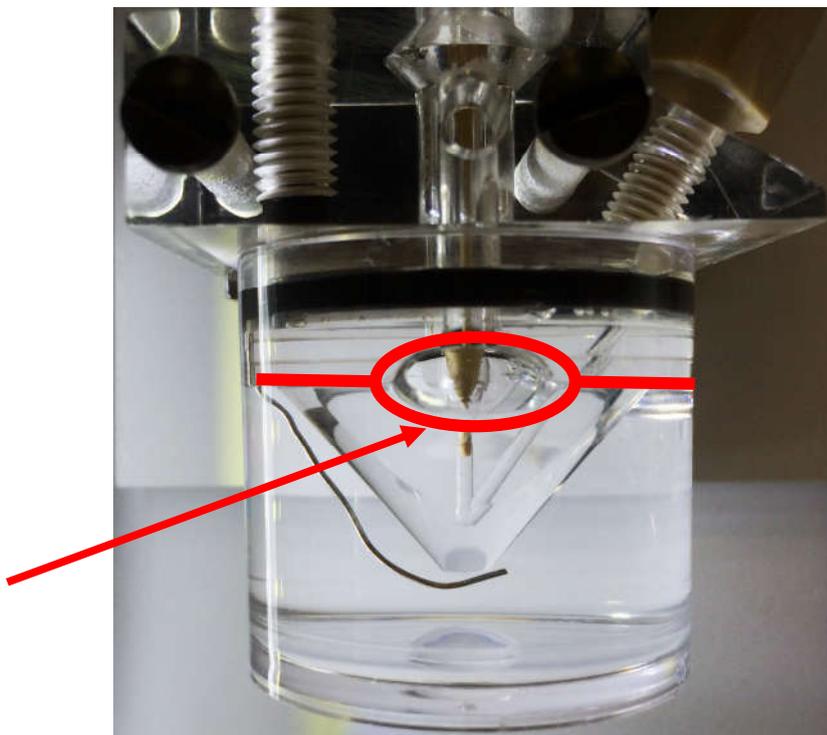


Рисунок 40. Пузырь воздуха

**ВАЖНО!** При отсутствии пузыря воздуха, показанного на рис. 40, возможно вытекание буфера наружу, что крайне нежелательно.

## 7.8 Установка плашки для образцов и резервуаров для жидкостей

Последовательность сборки плашки для образцов и установка ее и резервуаров в прибор показана на рис. 41-49.

1

2

3

4

1. На рис. 41 представлены элементы плашки в разборе.

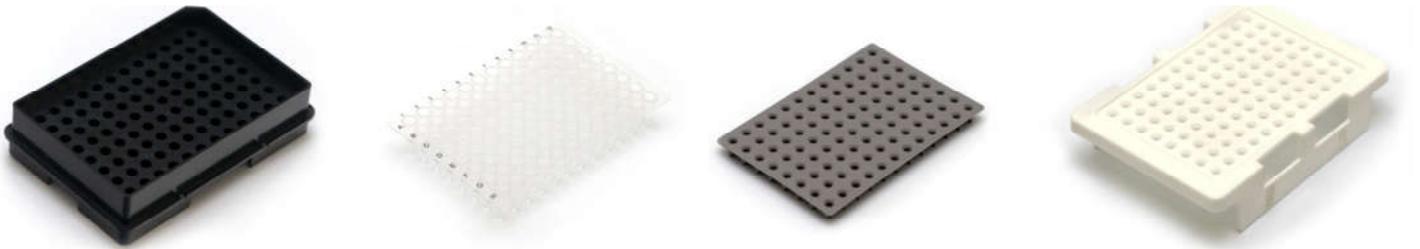


Рисунок 41. Элементы плашки: 1 – держатель плашки, 2 – 96-луночная плашка для образцов, 3 – антииспаритель, 4 – фиксатор плашки

2. Совместить элементы плашки в правильной последовательности, представленной на рис. 42:

- в держатель плашки вставить 96-луночную плашку (или стрипы);
- накрыть антииспарителем плашку (стрипы), плотно прижать;
- поместить сверху фиксатор и нажать до защелкивания. Отверстия в фиксаторе должны совмещаться с отверстиями в плашке.

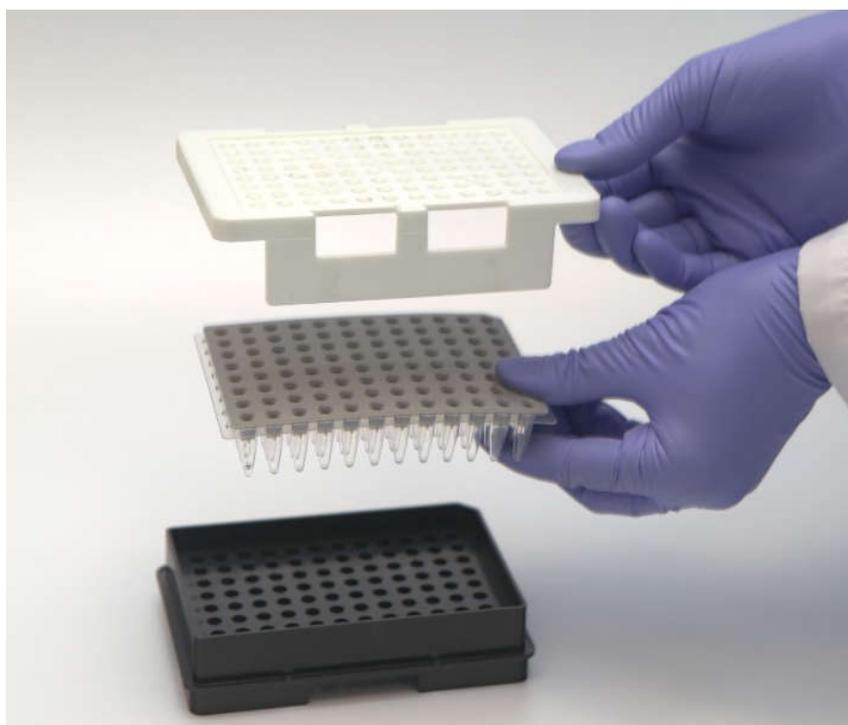


Рисунок 42. Совмещение элементов плашки

3. Основание держателя плашки является несимметричным, с одной стороны она имеет выемку, как показано на рис. 43.

**ВАЖНО!** При постановке плашки в прибор плашка ставится в позиционер однозначно выемкой внутрь.

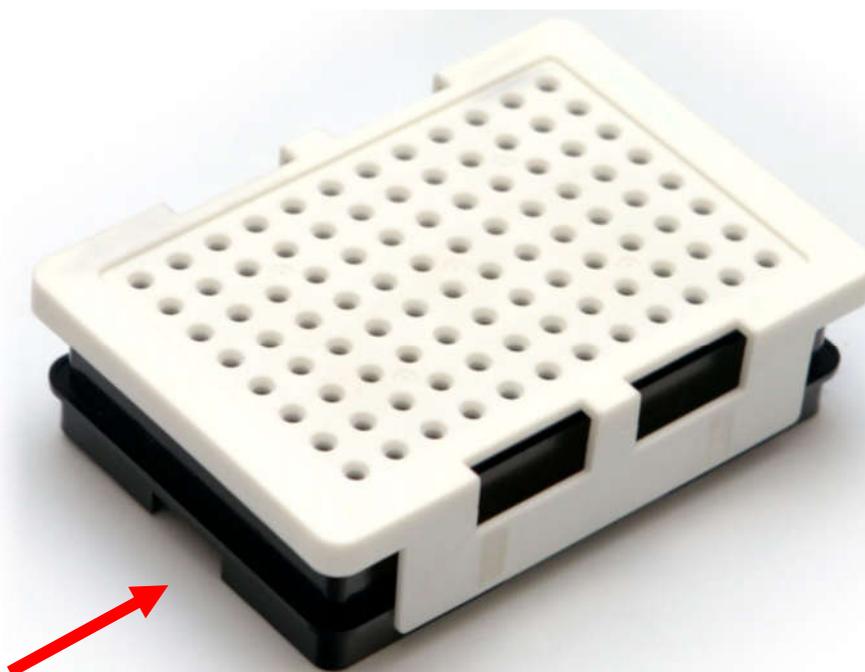


Рисунок 43. Плашка в сборе, красной стрелкой указана выемка

4. Резервуары с водой и буфером необходимо менять каждую неделю или по необходимости чаще. На рис. 44 представлен резервуар из прибора в разборе.



Рисунок 44. Пустой резервуар с антииспарителем

5. Заполнить резервуары соответствующими жидкостями (буфером или деионизированной водой) до метки (черной линии).



Рисунок 45. Заполненный резервуар

6. Накрыть резервуар антииспарителем. Убедиться, что антииспаритель прилегает плотно.



Рисунок 46. Заполненный резервуар с антииспарителем

7. Установить резервуары в соответствующие им положения.

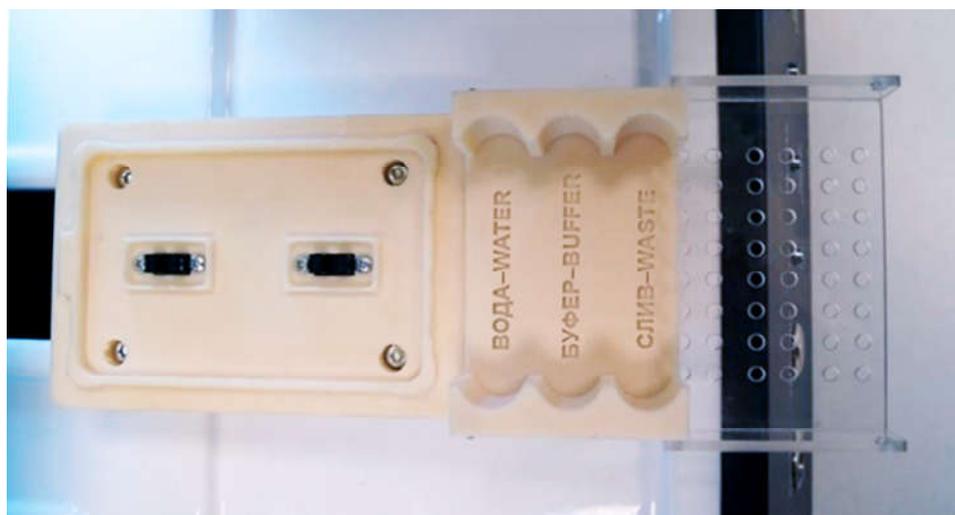


Рисунок 47. Позиционер с подписями положений для резервуаров (вид сверху)

8. Закрывать фиксирующую крышку.

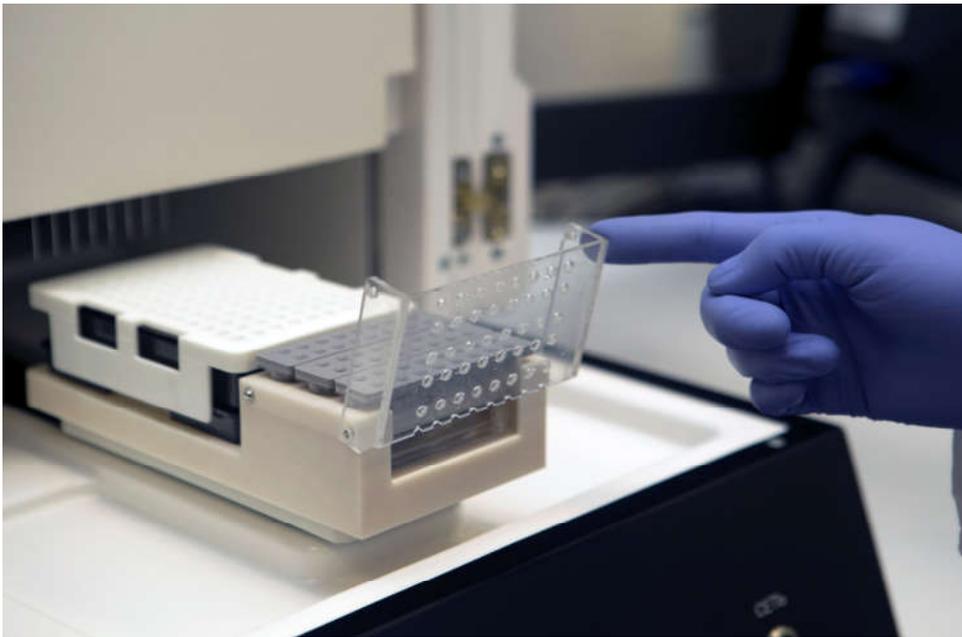


Рисунок 48. Позиционер с установленной плашкой и резервуарами

9. Поместить собранную плашку в позиционер, состыковав правильным образом выемку плашки и выступ в позиционере (правильное положение показано на рис. 43, 49).

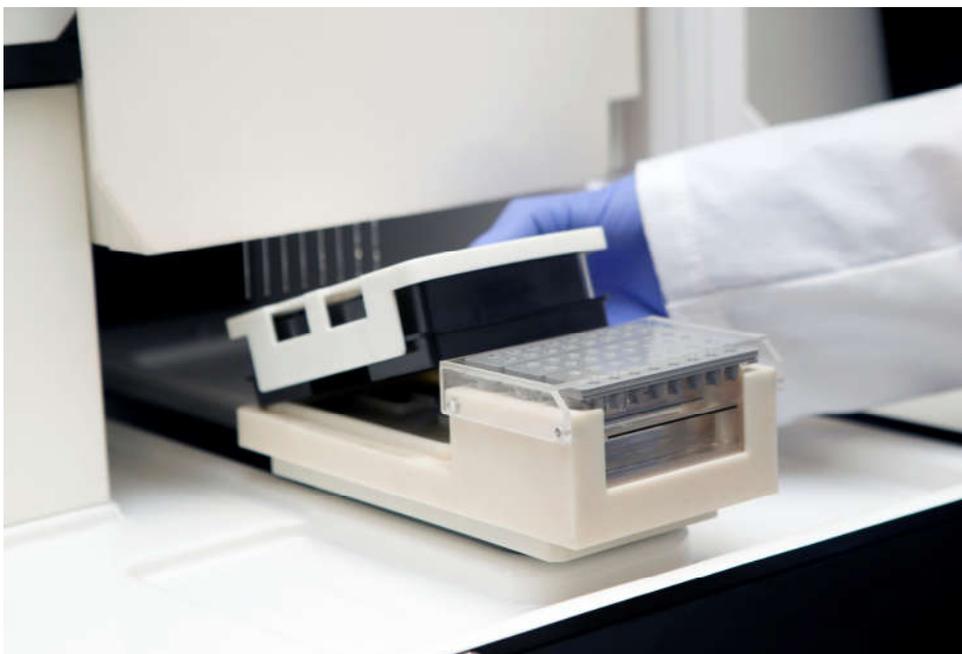
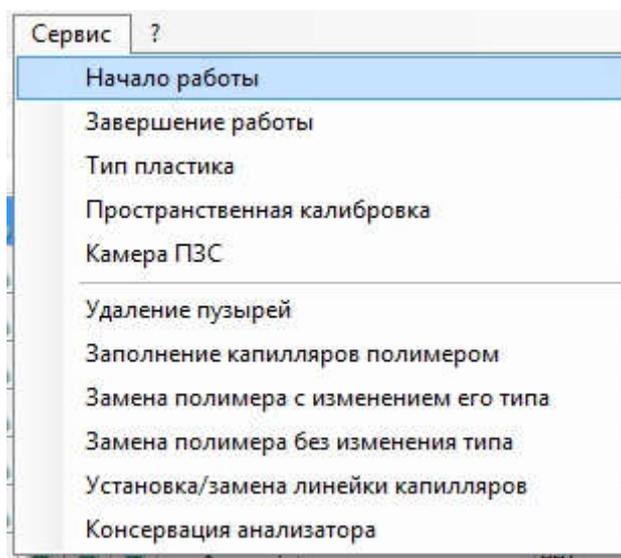


Рисунок 49. Установка плашки в прибор

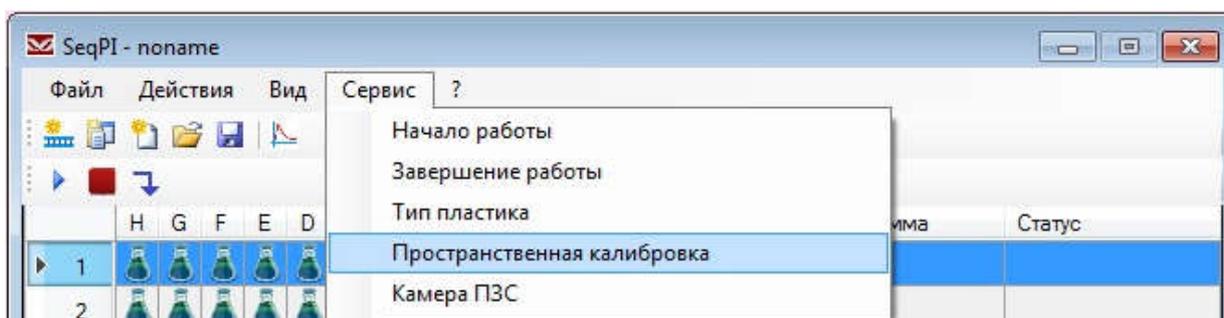
### 7.9 Пространственная калибровка

Пространственная калибровка проводится для проверки правильности установки и качества линейки капилляров в случае замены линейки или перемещения прибора.

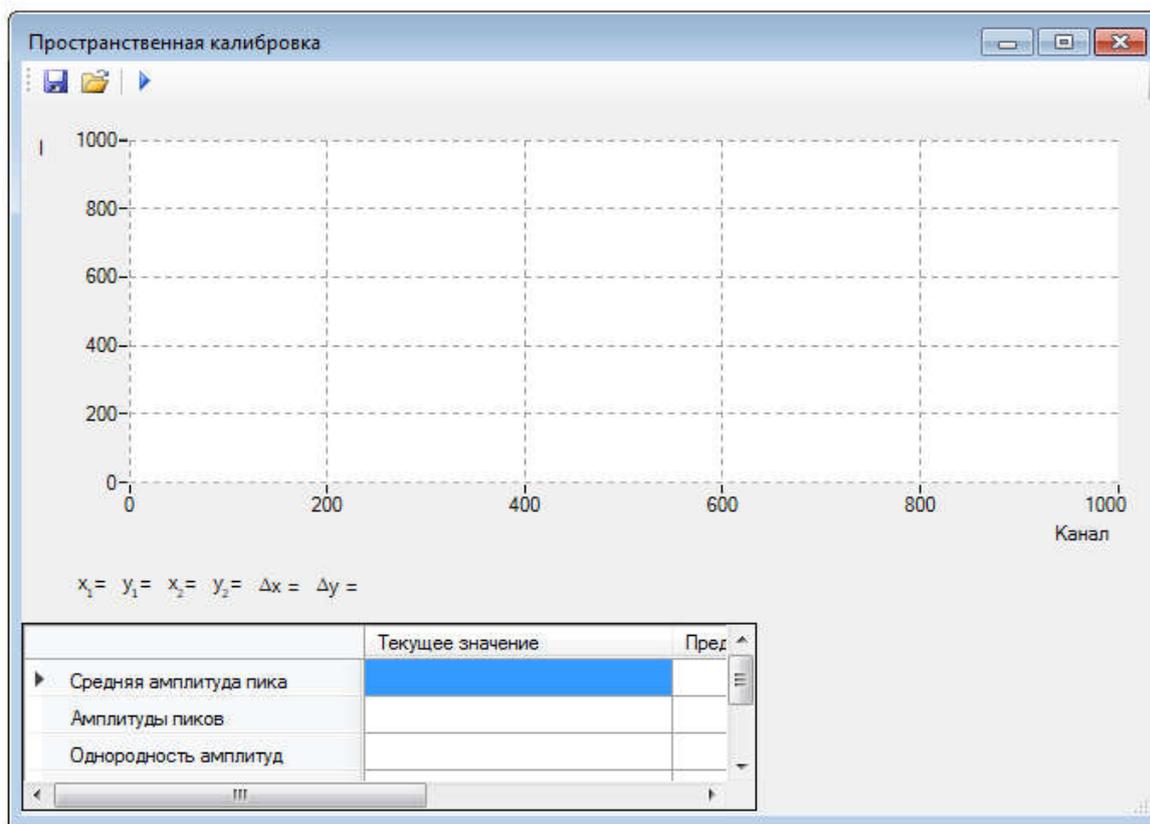
1. Для проведения пространственной калибровки в программе SeqPI перейти Сервис → Начало работы. Подождать 3 минуты для включения и выхода на рабочий режим лазера.



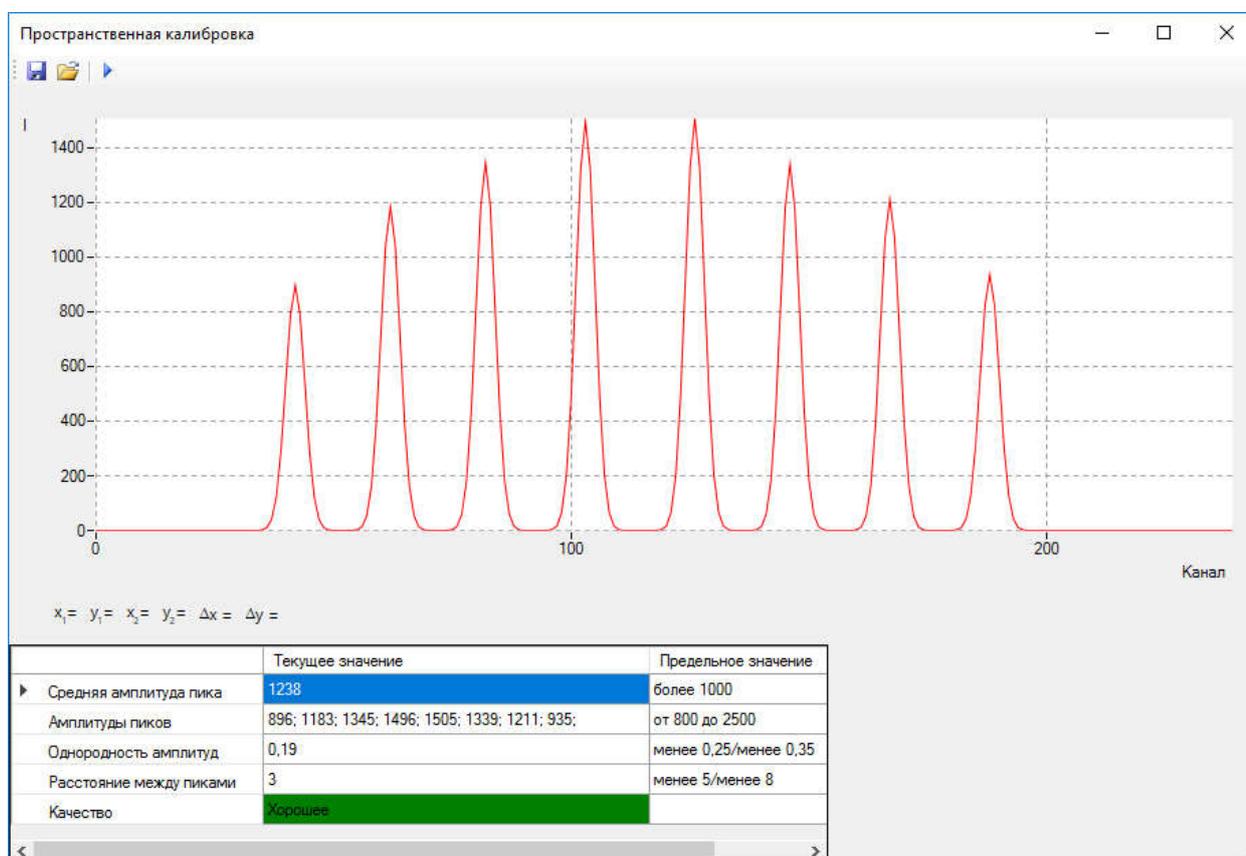
2. Перейти Сервис → Пространственная калибровка.



3. В окне Пространственная калибровка нажать кнопку ▶ Запустить.



Результат пространственной калибровки с качеством Хорошее приведен ниже:



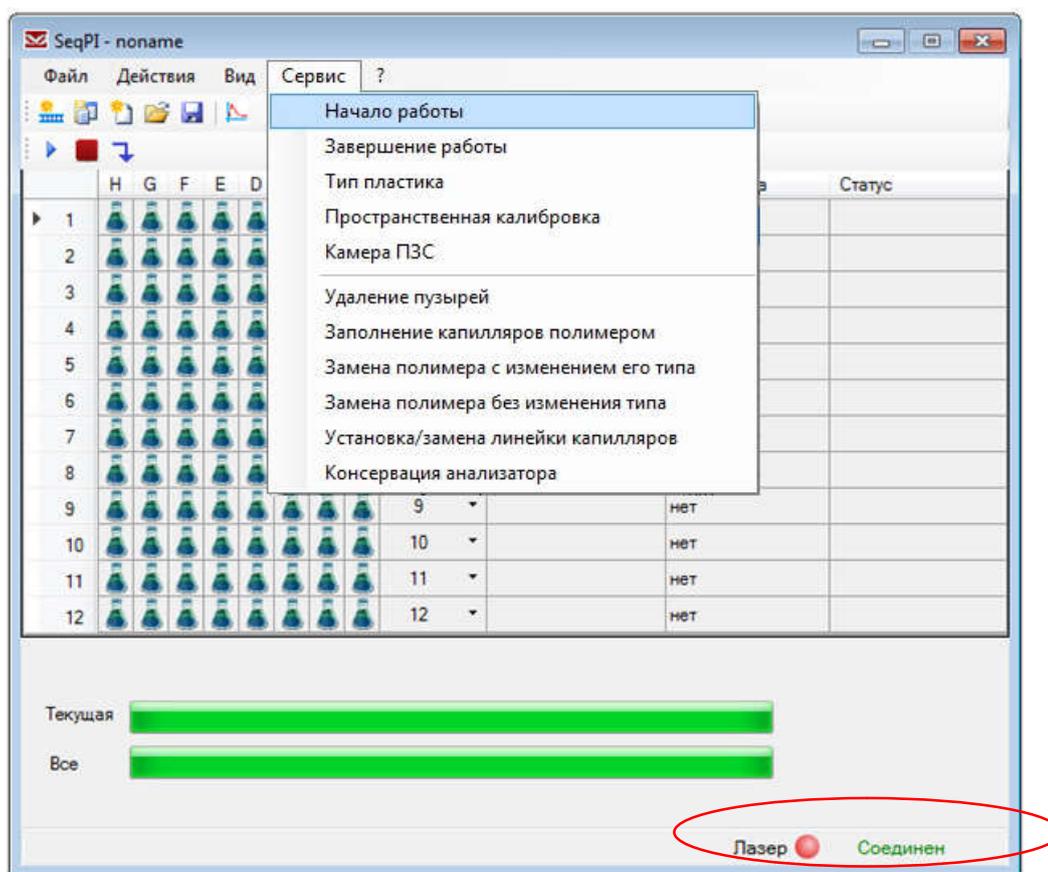
4. В случае оценки качества пространственной калибровки Хорошее и Удовлетворительное перейдите к проведению спектральной калибровки.

5. В случае оценки качества пространственной калибровки Плохое следует очистить и/или переставить линейку капилляров в соответствии с критериями правильности установки и качества (010). Если результат пространственной калибровки не улучшится, линейку капилляров необходимо заменить на новую с представлением файла рекламации.

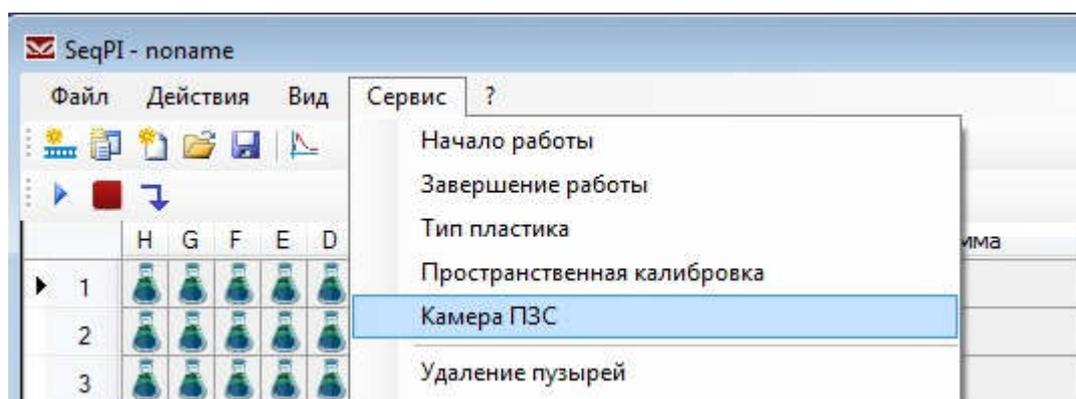
#### 7.10 Критерии правильности установки и качества линейки капилляров по изображению капилляров на камере ПЗС

В случае оценки качества пространственной калибровки Хорошее и Удовлетворительное пункт 7.10 выполнять не требуется. В случае оценки качества пространственной калибровки Плохое необходимо выполнить следующие действия:

1. В главном окне программы SeqPI в меню Сервис выбрать опцию Начало работы. При этом должен включиться лазер, а серый кружок рядом с надписью Лазер в нижней части окна программы SeqPI должен поменять цвет на красный.



2. В меню Сервис выбрать опцию Камера ПЗС.



В открывшемся окне Videocamera наблюдаются сигналы флуоресценции в восьми капиллярах, возникающей под действием пучка лазера  $\lambda = 488$  нм в спектральном диапазоне 510–710 нм (рис. 50).

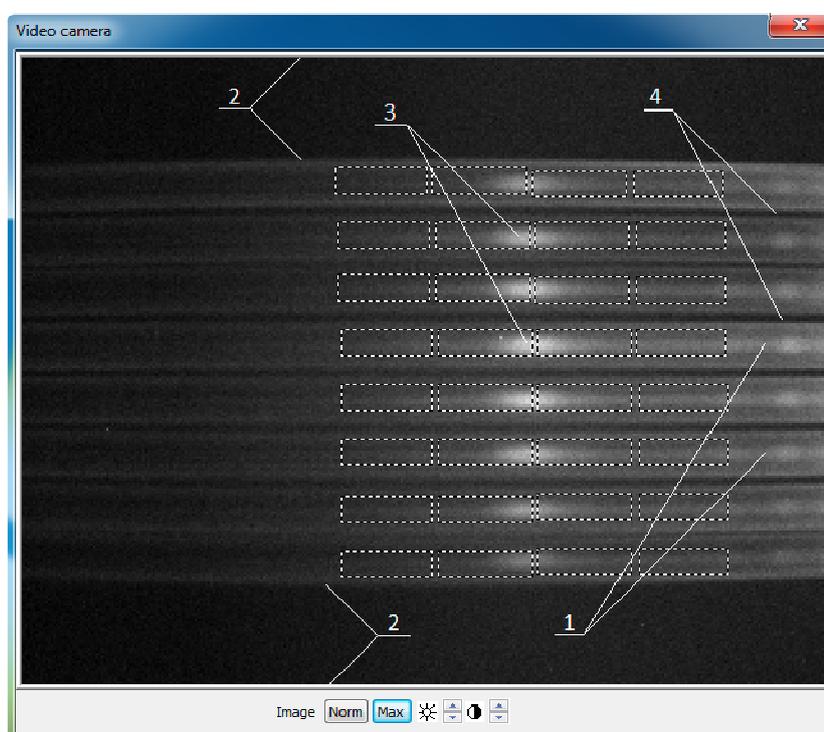


Рисунок 50. Окно Videocamera

С помощью кнопок меню  необходимо добиться четкого и контрастного изображения. Как правило, этого можно достичь нажатием кнопки Max.

Необходимо проверить, что выполняются следующие критерии:

1. В окне Videocamera (см. рис. 50) видны изображения восьми капилляров на равном удалении друг от друга (поз. 1). Допускается незначительный разброс величины зазоров между капиллярами.

2. Крайние капилляры расположены на одинаковом расстоянии от границ изображения по вертикали (поз. 2). Допускается незначительное смещение вверх или вниз, но при сохранении качества изображения для всех капилляров.
3. Изображения всех капилляров в окне имеют одинаковую яркость.
4. Хорошо различима только одна светящаяся область внутри изображения каждого капилляра (поз. 3), характерная для комбинационного рассеяния света лазера  $\lambda = 488$  нм на воде в геле. Светящиеся области во всех капиллярах расположены вблизи и правее центра окна по горизонтали и не смещены друг относительно друга.  
Наличие хорошо различимой светящейся области внутри изображения каждого капилляра (поз. 3) гарантирует высокую чувствительность генетического анализатора НАНОФОР 05.
5. Отсутствуют светящиеся области между изображениями капилляров (поз. 4).

Если не выполняется один или несколько критериев, линейка капилляров установлена неправильно или неисправна. Возможные неисправности и способы их устранения приведены в табл. 13.

Таблица 13. Критерии неправильной установки и/или плохого качества линейки капилляров

Критерий	Способ устранения
Видны изображения менее 8 капилляров	Переустановить линейку и снова проверить изображение. Если проблема не устраняется –заменить линейку
Крайние капилляры расположены на разном расстоянии от границ окна или качество изображения капилляров заметно отличается	Переустановить линейку и снова проверить изображение. Если проблема не устраняется –заменить линейку
Изображения капилляров на рисунке имеют разную яркость	Очистить линейку сжатым воздухом, переустановить и снова проверить изображение. Если проблема не устраняется –заменить линейку
Не наблюдается светящаяся область внутри изображения каждого капилляра, характерная для комбинационного рассеяния света	Переустановить линейку и снова проверить изображение. Если проблема не устраняется –заменить линейку

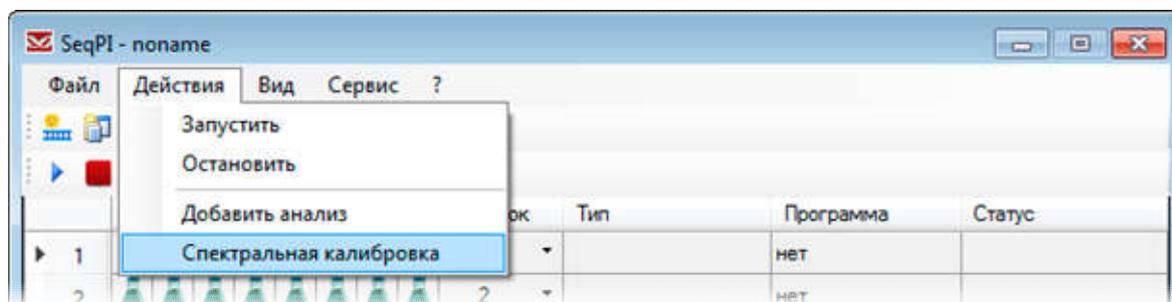
лазера 488 нм на воде в полимере	
Светящиеся области видны, но расположены вдали и/или левее от центра окна по горизонтали или сильно смещены друг относительно друга	Протереть <sup>4</sup> ацетоном ОСЧ и продуть сжатым воздухом, переустановить и снова проверить изображение. Если проблема не устраняется – заменить линейку
Наблюдаются светящиеся области между изображениями капилляров	Протереть ацетоном ОСЧ и продуть сжатым воздухом, переустановить и снова проверить. Если не устраняется — заменить линейку
Пространственная калибровка имеет качество Плохое, наблюдается загрязнение линейки капилляров в оптическом окне	Протереть ацетоном ОСЧ и продуть сжатым воздухом оптическое окно линейки капилляров до полного высыхания. Заново установить линейку. Процедуру проделать необходимое количество раз

## 7.11 Спектральная калибровка

Спектральная калибровка проводится после замены или установки линейки капилляров для каждого набора флуоресцентных красителей, используемых для анализа образцов, а также после передвижения прибора.

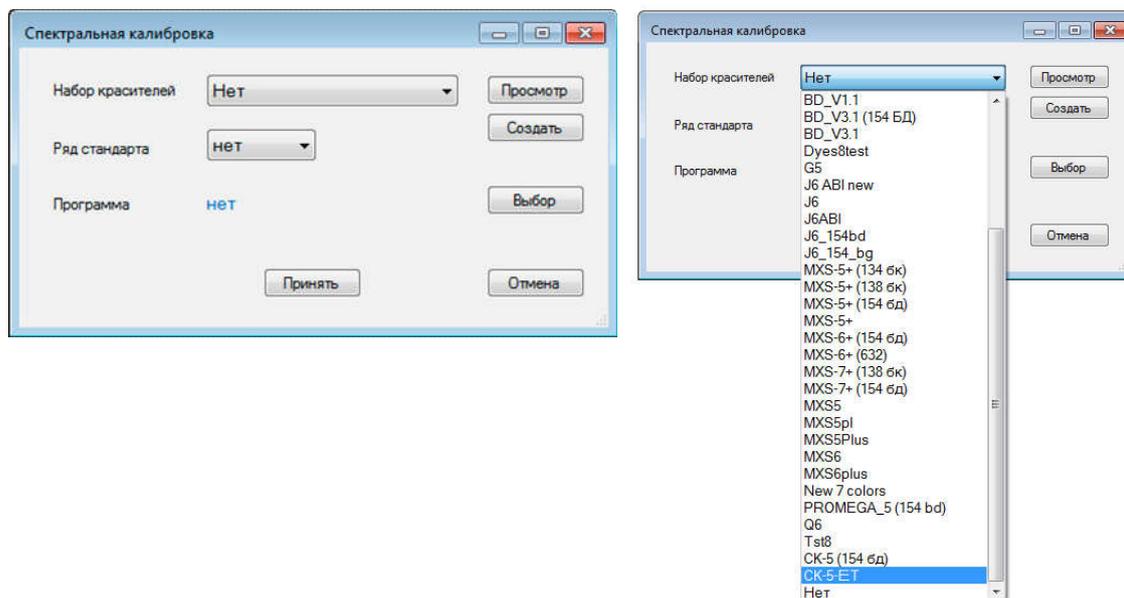
### 7.11.1 Запуск программы «Спектральная калибровка»

1. В главном окне программы SeqPI в пункте меню Действия выбрать опцию Спектральная калибровка.

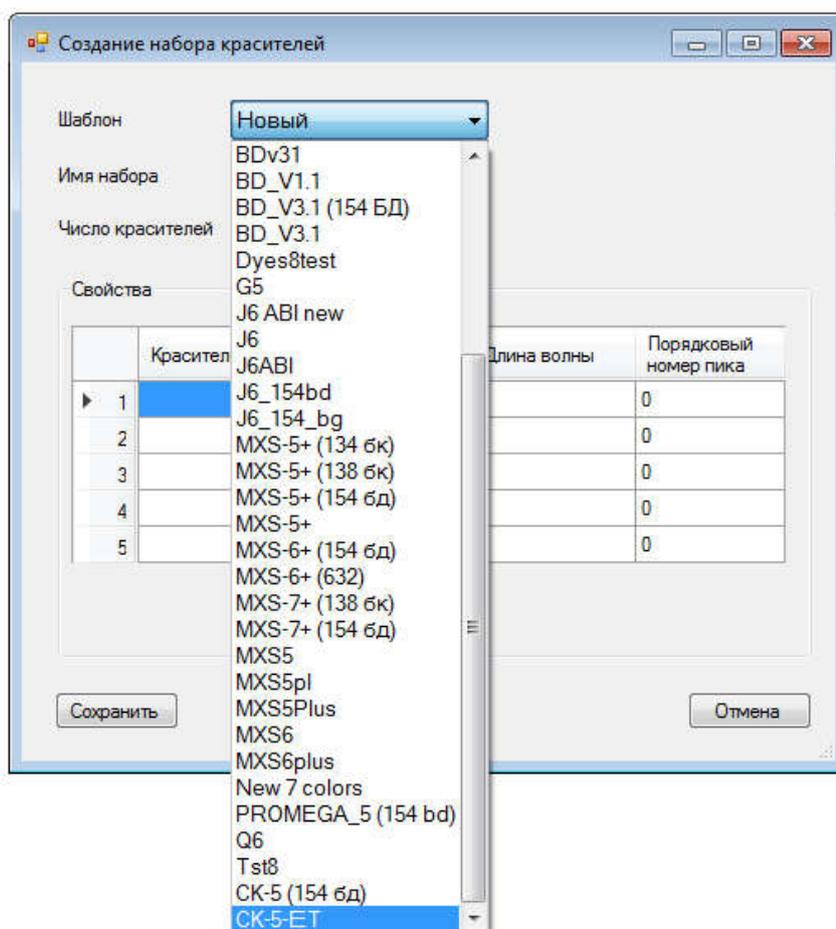


<sup>4</sup>Выполняется сотрудником сервис-центра.

2. В появившемся окне Спектральная калибровка в строке Набор красителей выбрать из списка название соответствующего спектрального калибратора.



3. Если название набора красителей в списке отсутствует, то необходимо создать новый набор, нажав кнопку Создать. Появится окно Создание набора красителей. В строке Шаблон выбрать похожий набор красителей и отредактировать графы таблицы соответствующим образом.

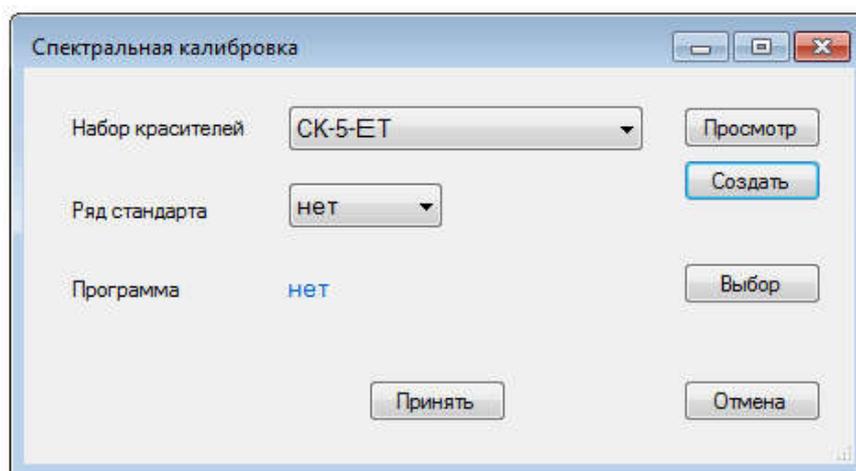


4. Если похожего набора красителей нет, необходимо заполнить все поля самостоятельно. Ввести название набора в строке **Имя набора**, выбрать число используемых в наборе красителей в строке **Число красителей**, заполнить таблицу **Свойства**, указав название красителя, цвет, длину волны и порядок выхода пика, соответствующего фрагменту ДНК из спектрального калибратора, меченного данным красителем. К примеру, для пятицветной калибровки порядок выхода красителей такой:

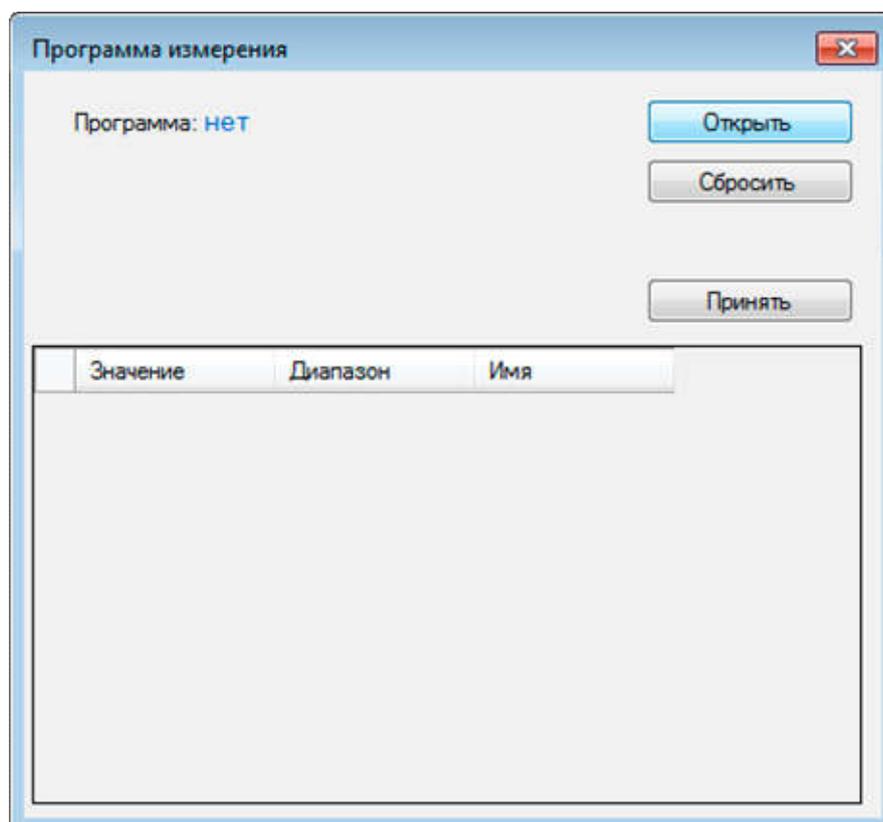
№	Название красителя	Цвет	Длина волны	Порядок
1	FAM	синий	520	5
2	R6G	зеленый	550	4
3	TMR	черный	580	3
4	ROX	красный	605	2
5	LIZ	оранжевый	650	1

**ВАЖНО!** В таблице красным выделены столбцы с обязательной информацией!  
При неправильном вводе порядка выхода красителей спектральная калибровка будет ошибочной!

5. После заполнения всех полей нажать кнопку Сохранить.
6. Во вновь появившемся окне Спектральная калибровка в строке Ряд стандарта выбрать номер ряда, в котором находятся пробирки с раствором спектрального калибратора (стандарт может находиться в любом ряду планшета), затем нажать кнопку Выбор.



7. В открывшемся окне Программа измерения нажать кнопку Открыть.

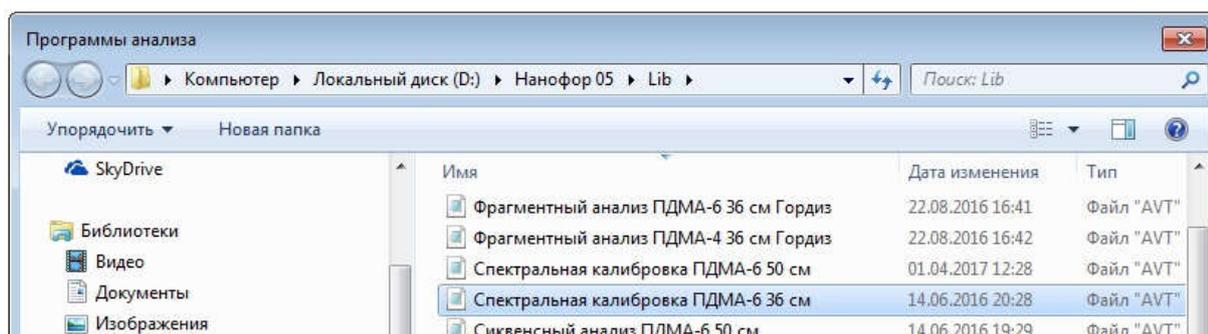


---

**ВАЖНО!** Обратите внимание на длину капилляров (36 или 50 см) и тип полимера, установленных в приборе на момент анализа. Эти данные можно просмотреть, нажав кнопку  Свойства планшета.

---

8. В открывшемся окне Программы анализа (папка *D:\НАНОФОР 05\Lib*) выбрать необходимую программу измерений (например, программа *Спектральная калибровка 36 см ПДМА-6 36 см.avt* используется при длине установленных капилляров 36 см, заполненных полимером ПДМА-6).

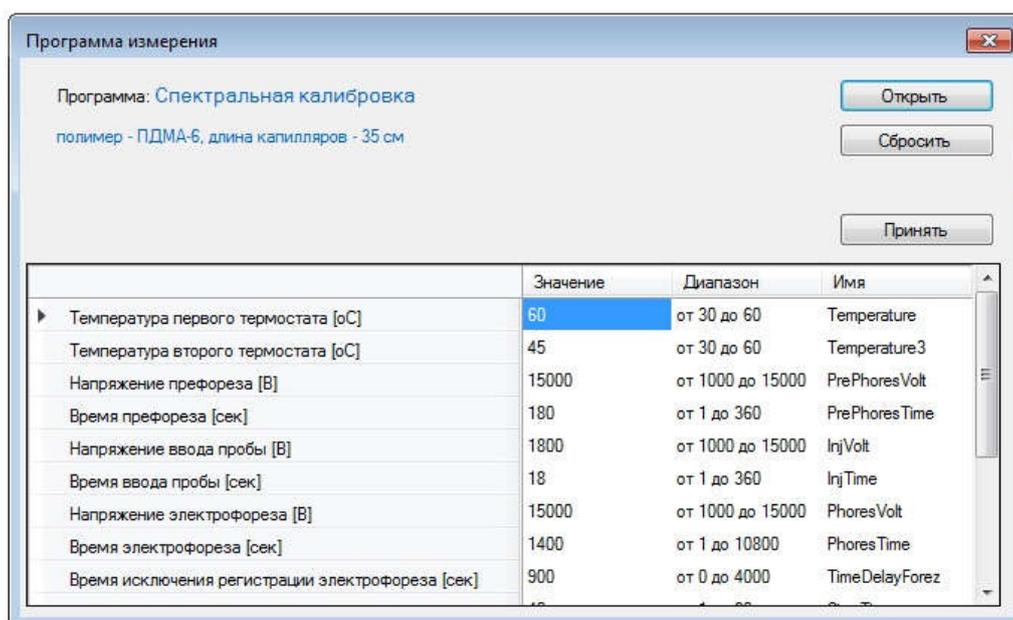


9. При необходимости в окне Программа измерения можно изменить параметры выбранной программы, либо оставить программу без изменений. Затем нажать кнопку Принять.

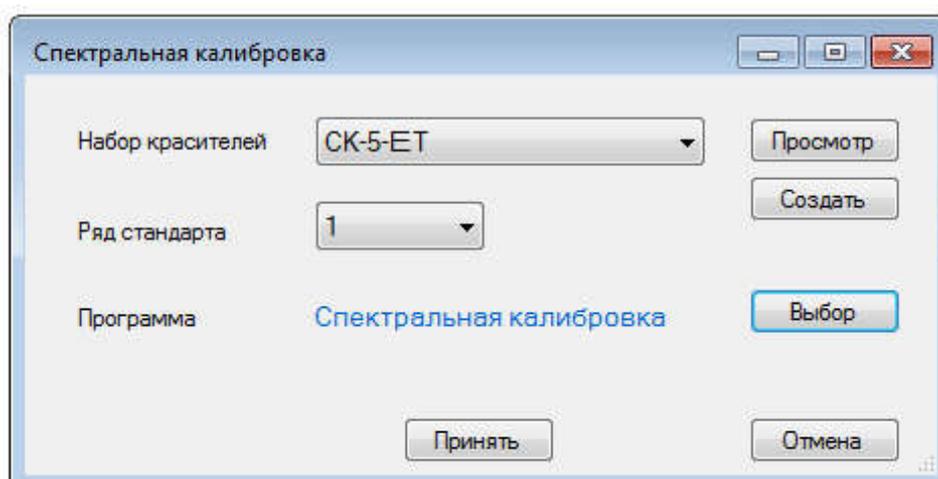
---

**ВАЖНО!** Корректировать параметры в окне Программа измерения приходится в редких случаях. Рекомендуем использовать для проведения спектральной калибровки стандартные протоколы в зависимости от типа полимера и длины линейки капилляров ([Приложение 5](#). Стандартные протоколы электрофореза ).

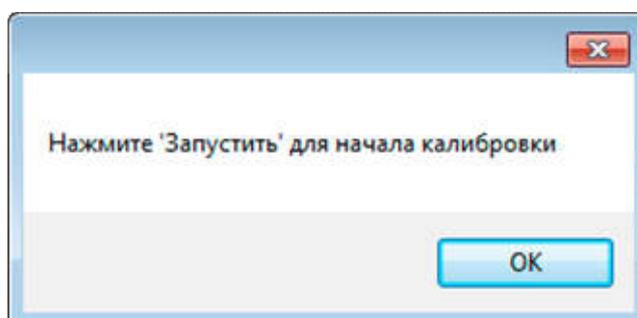
---



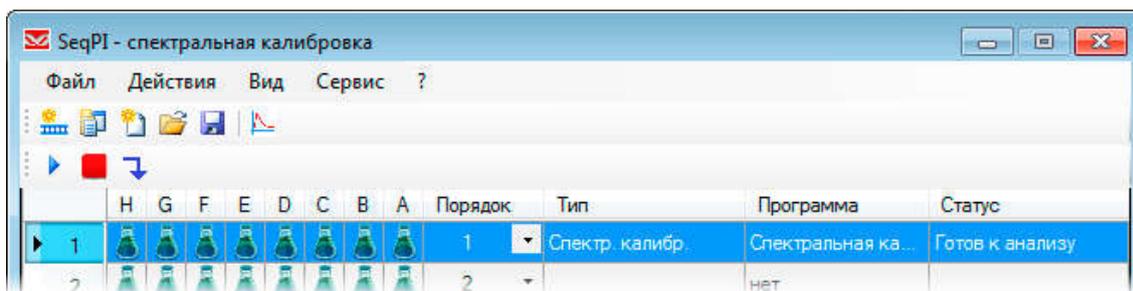
10. В окне Спектральная калибровка нажать кнопку Принять.



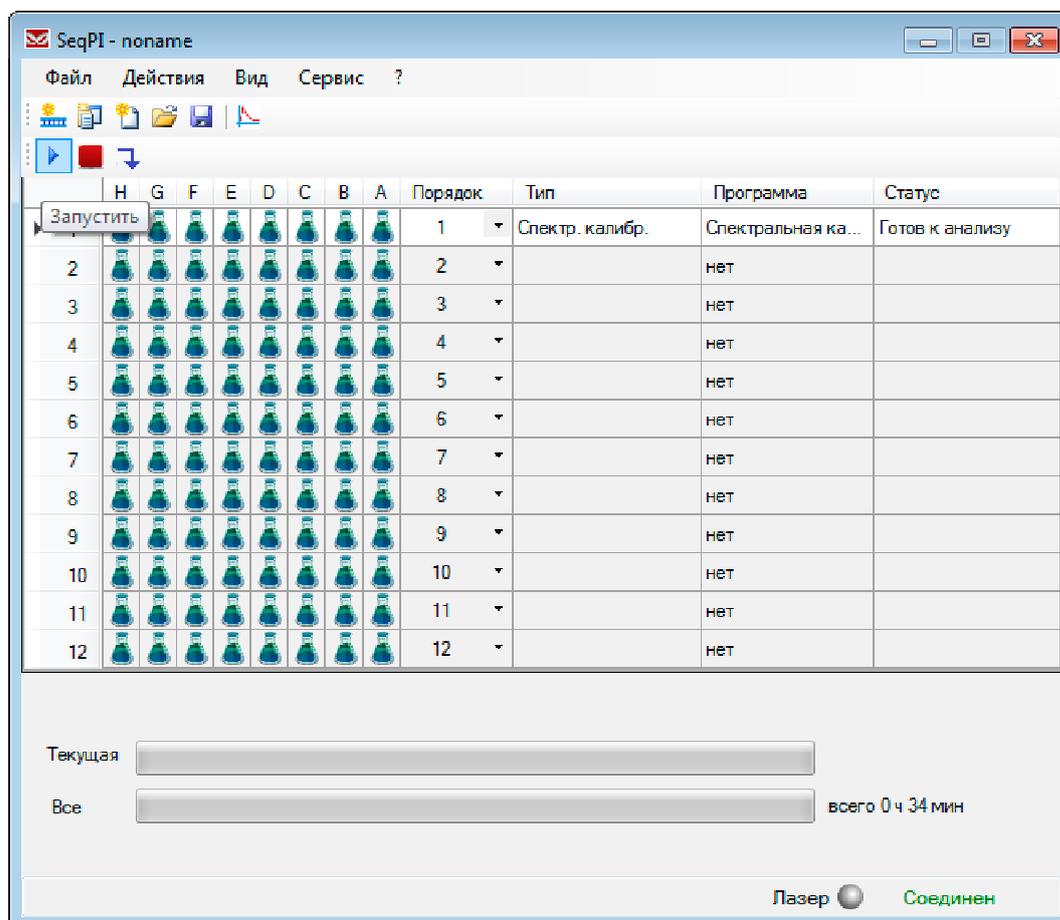
11. В появившемся окне нажать ОК.



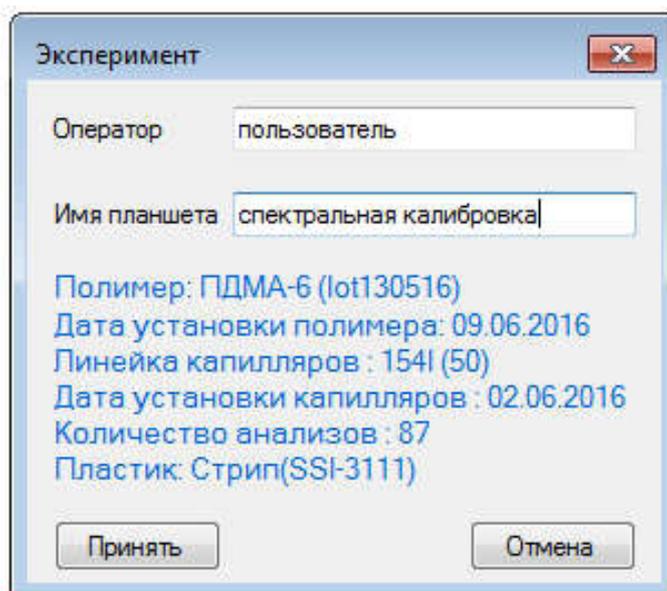
12. Активируется главное окно программы SeqPI. В графе Тип появится название типа анализа (Спектр. калибр.), в графе Программа — название выбранной программы анализа, а в графе Статус в описываемом ряду плашки появится надпись Готов к анализу.



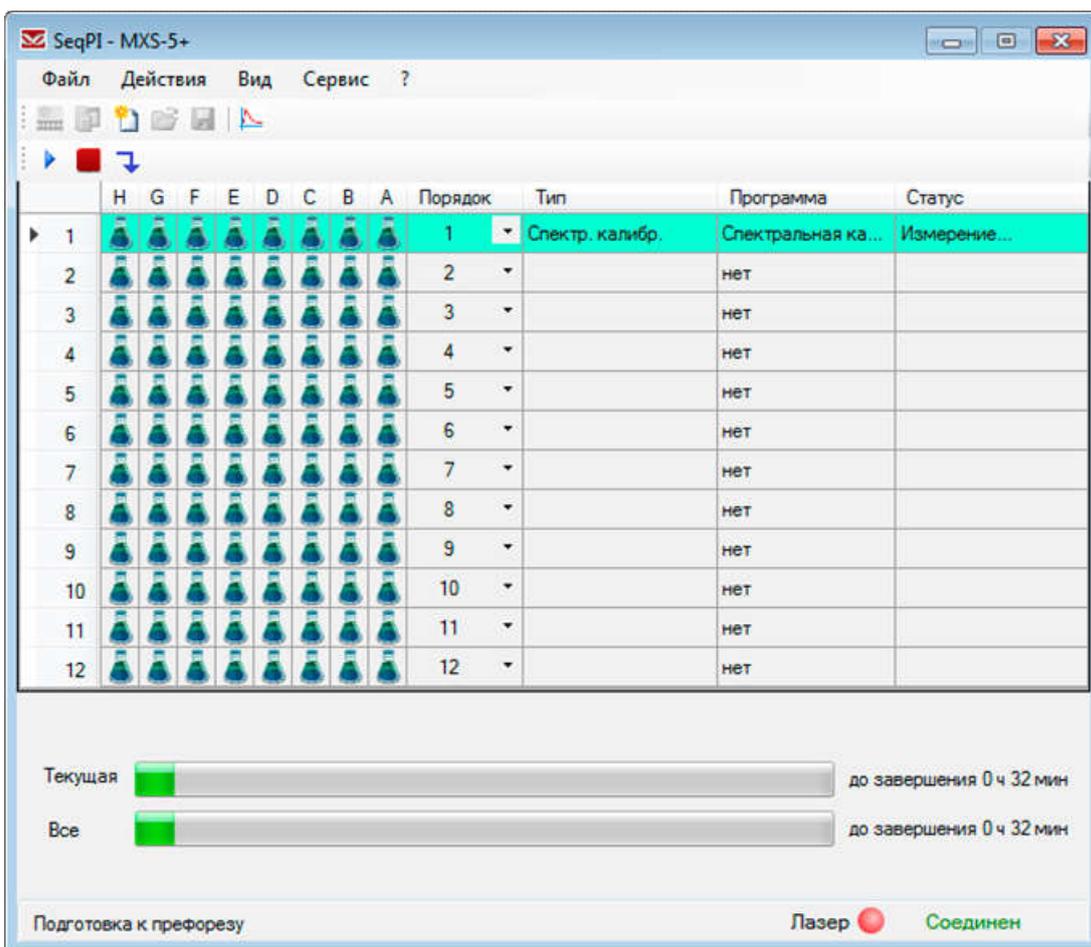
13. Если требуется провести спектральную калибровку для других наборов красителей, то в главном окне программы SeqPI в пункте меню Действия снова выбрать опцию Спектральная калибровка и повторить все действия для других рядов плашки, где установлены спектральные калибраторы.
14. Для запуска спектральной калибровки в меню главного окна программы SeqPI нажать кнопку Запустить или в пункте меню Действия выбрать опцию Запустить.



15. В появившемся окне Эксперимент задать имя оператора в строке Оператор, название планшета в строке Имя планшета и нажать кнопку Принять.

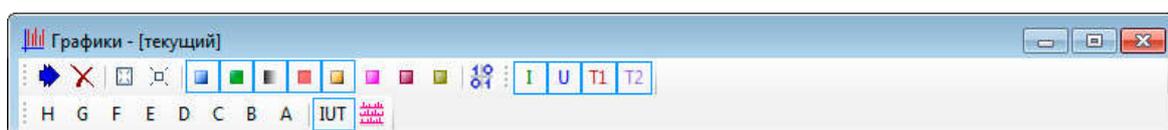


16. Активируется главное окно программы SeqPI. Анализируемый ряд плашки со спектральным калибратором выделится зеленым цветом, а в графе статус появится надпись Измерение. В нижней части окна рядом с надписью Лазер серый индикатор станет красным — это означает, что лазер включен. В конце строки Текущая начнется обратный отсчет времени до конца текущего анализа, а в конце строки Все — до конца анализа всех загруженных рядов плашки.

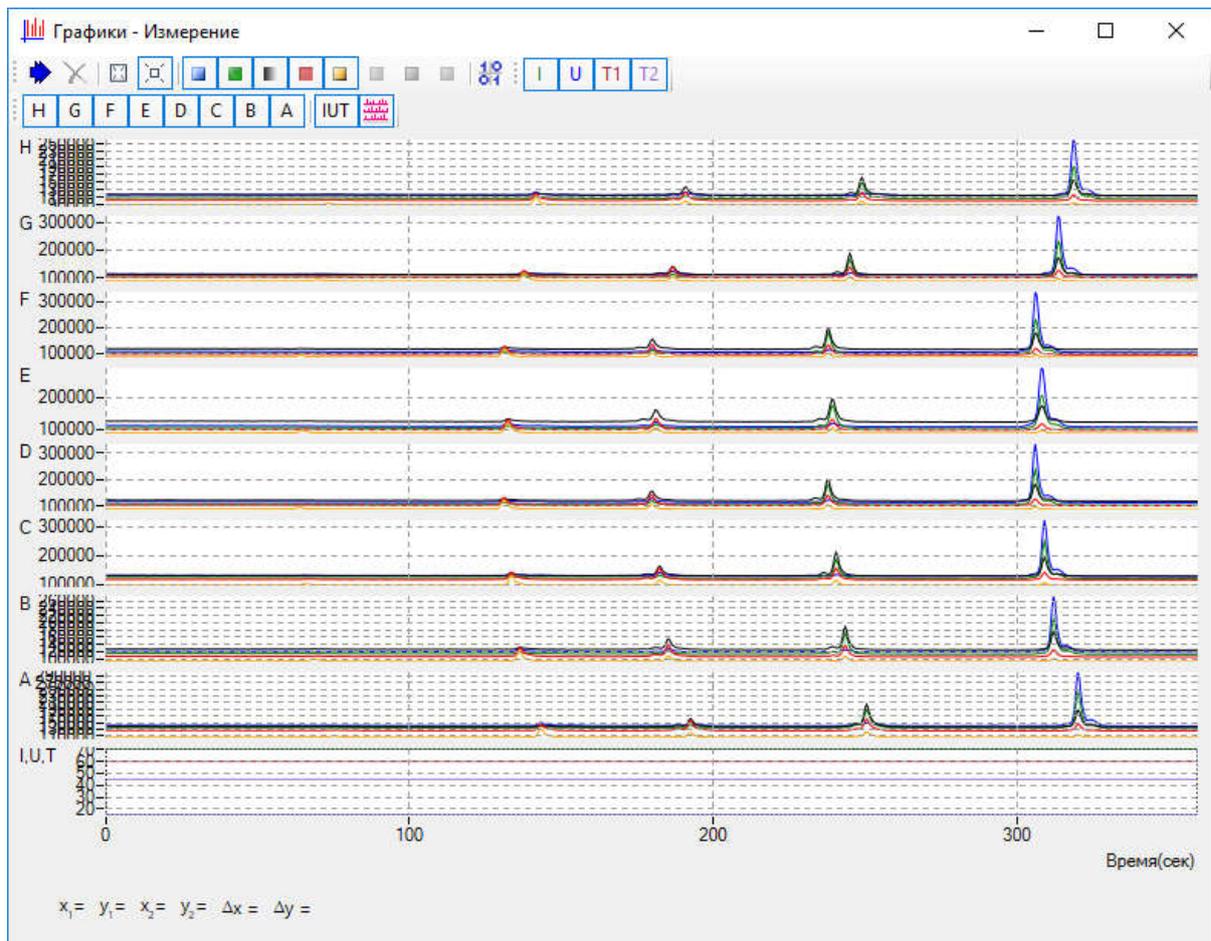


### 7.11.2 Наблюдение за измерениями в ходе выполнения спектральной калибровки

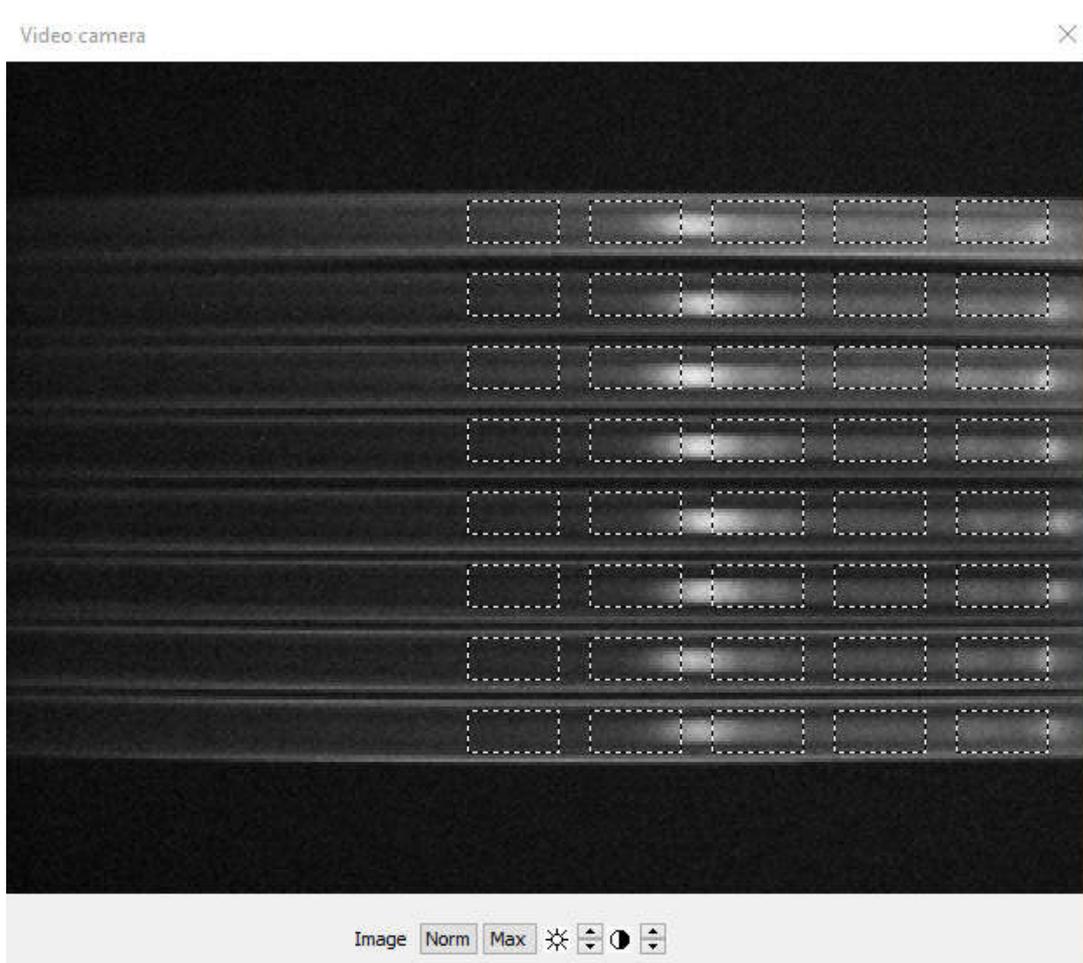
В ходе выполнения спектральной калибровки в окне Графики, вызываемом нажатием кнопки  График в меню главного окна программы SeqPI, можно осуществлять просмотр данных с каналов флуоресценции (кнопки ) по каждому капилляру (кнопки H...A), а также значения тока (I), напряжения (U), температуры внутри термостатируемой кассеты (T1) и температуры термостатируемого детектора (T2), нажав кнопку .



Активировав кнопку , можно одновременно наблюдать электрофореграммы в нескольких или во всех капиллярах, а также значения I, U, T1 и T2.

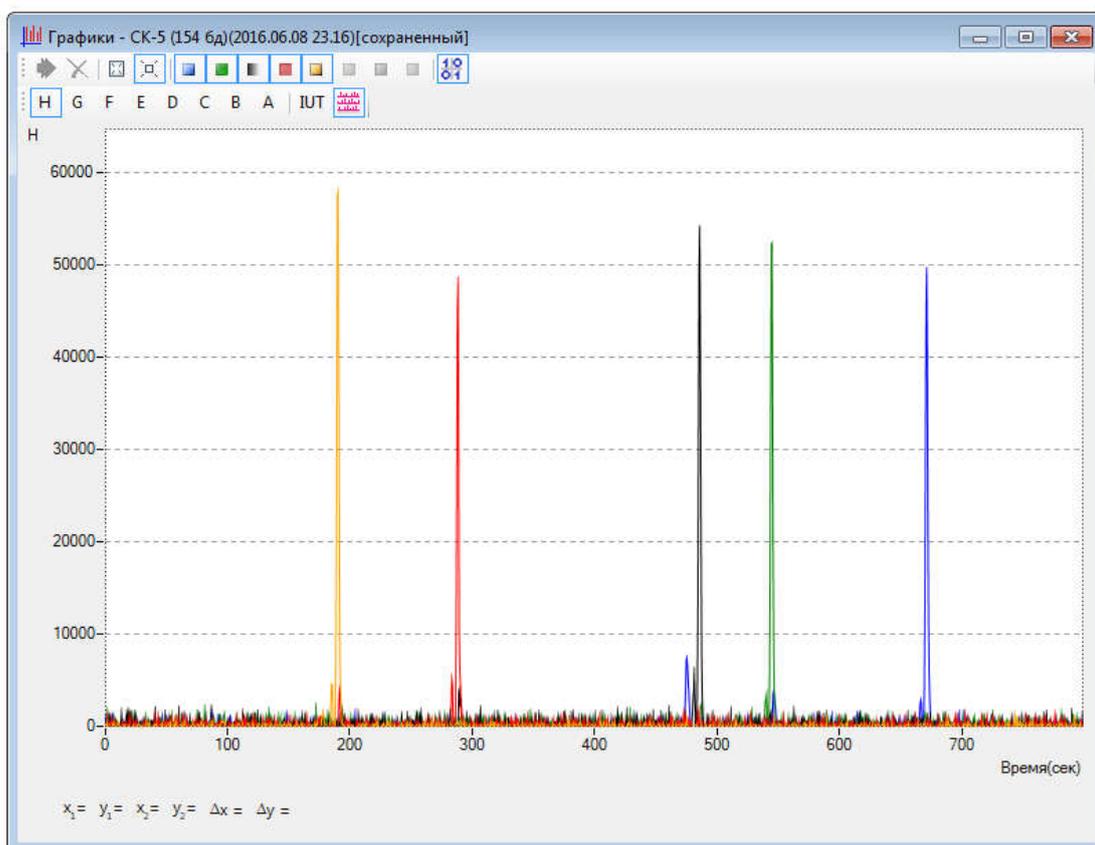


Одновременно можно наблюдать сигнал флуоресценции во всех капиллярах на изображении с видеокamеры, для чего необходимо в главном окне программы SeqPI в меню Сервис выбрать опцию Камера ПЗС.



На изображении в окне должна быть видна спектральная развертка с восьмью капиллярами и рядами прямоугольных окон, прорисованных штриховыми линиями. Количество окон в каждом ряду соответствует числу флуоресцентных красителей. С помощью кнопок меню  можно добиться четкого и контрастного изображения капилляров. Как правило, это происходит при нажатии кнопки Max.

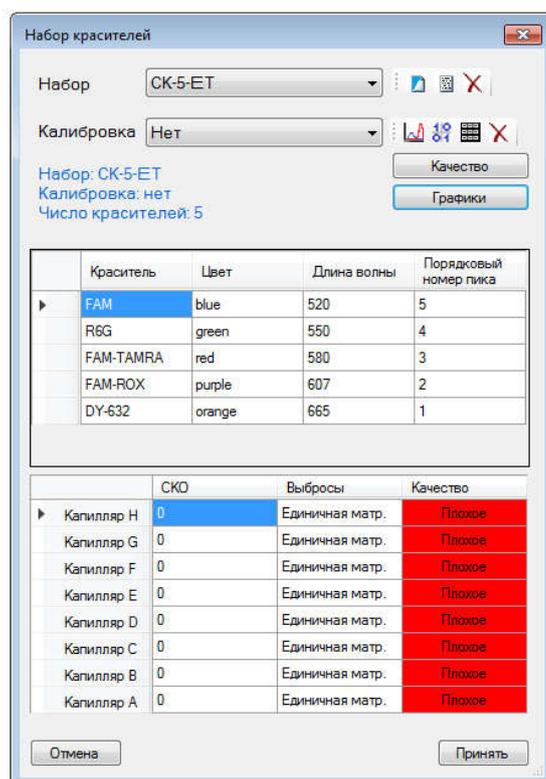
Наблюдая картину выхода пиков фрагментов ДНК, меченных разными красителями, в окне Графики можно увидеть, что часть пиков в некоторых (или во всех) капиллярах отсутствует или отображается не корректно. Это связано с тем, что начальная расстановка окон не совпадает с оптимальной расстановкой для данного набора красителей и данного экземпляра линейки капилляров.



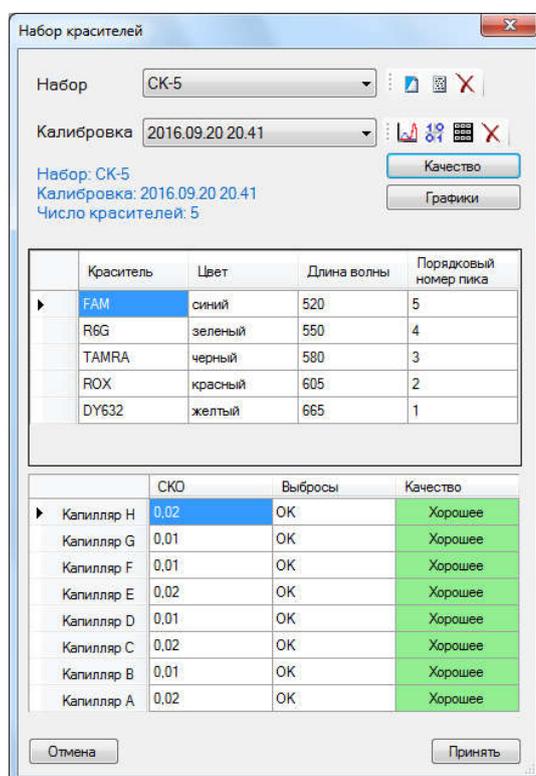
После завершения анализа окна будут автоматически расставлены вдоль спектральной развертки капилляров в положениях, определяемых спектральными характеристиками набора флуоресцентных красителей, и в окне Графики отображение пиков для всех капилляров станет корректным.

### 7.11.3 Оценка результатов спектральной калибровки

После завершения программы измерений данные анализируются автоматически. В результате открывается окно Набор красителей с рассчитанными оценками качества спектральной калибровки по каждому капилляру. Возможны три варианта оценки качества: Хорошее, Удовлетворительное и Плохое. В последнем случае калибровку рекомендуется переставить.



Если качество спектральной калибровки для всех капилляров Хорошее (допускается для одного капилляра – Удовлетворительно), нажать кнопку Принять. Калибровка сохранится под заданным в строке Набор названием и со временем ее проведения в формате *год.месяц.число час.минута* начала калибровки.

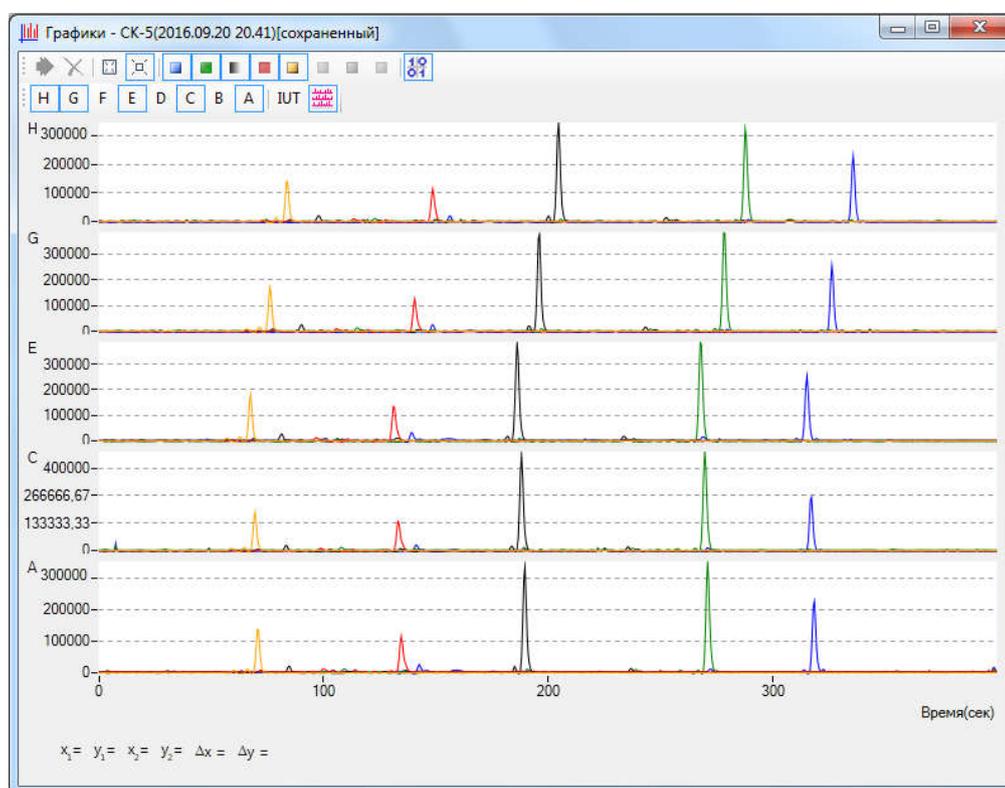


Для получения дополнительной информации о проведенной спектральной калибровке (особенно в случае оценки качества Плохое и Удовлетворительное) в окне Набор красителей используются кнопки: Графики,  Спектры,  Применить матрицу,  Окна.

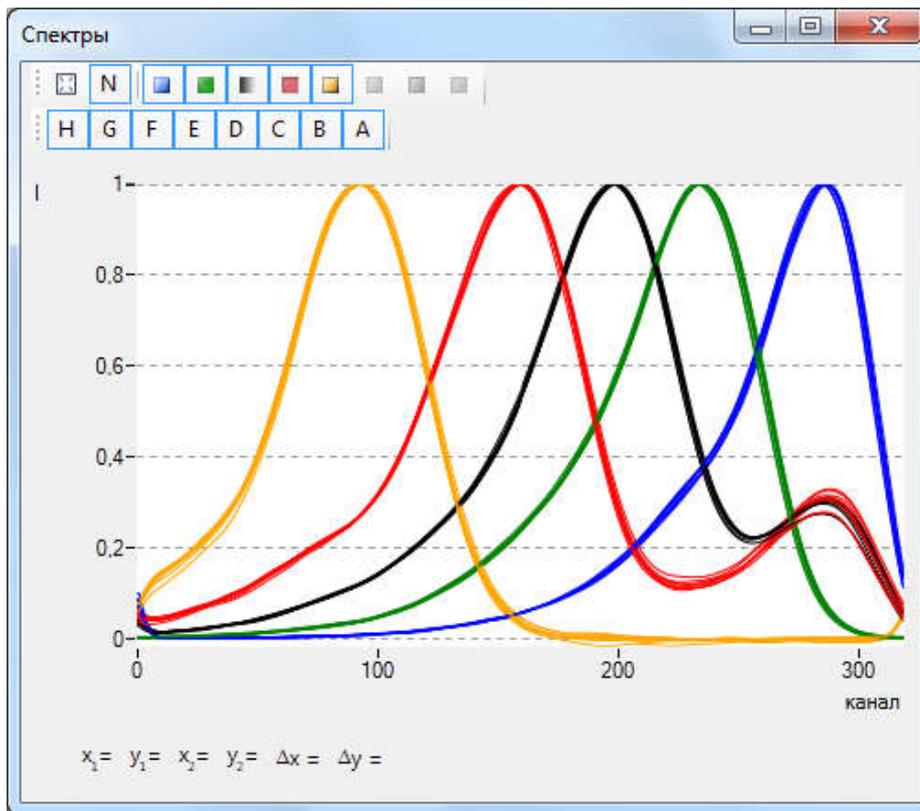
В окне Графики, открываемся при нажатии кнопки Графики, отображается последовательность выхода пиков, характерная для данного калибратора.

При нажатии кнопки  Применить матрицу все пики должны стать одноцветными, т.е. на любой пик не должны накладываться пики другого цвета, соответствующего другому спектральному каналу (красителю).

Например, при использовании в качестве спектрального калибратора СК-5 должна отображаться следующая последовательность пиков (слева направо): оранжевый-красный-черный-зеленый-синий.



Для просмотра спектров красителей по каждому капилляру необходимо нажать кнопку  Спектры. В случае оценки качества спектральной калибровки Хорошее спектры каждого красителя по всем капиллярам имеют одинаковую форму и сгруппированы в одном месте. Пример спектров красителей при использовании в качестве спектрального калибратора СК-5:



Для просмотра матриц взаимного влияния красителей по каждому капилляру нажать кнопку  Применить матрицу. В случае оценки качества спектральной калибровки Хорошее коэффициенты матрицы по разным капиллярам будут иметь незначительный разброс.

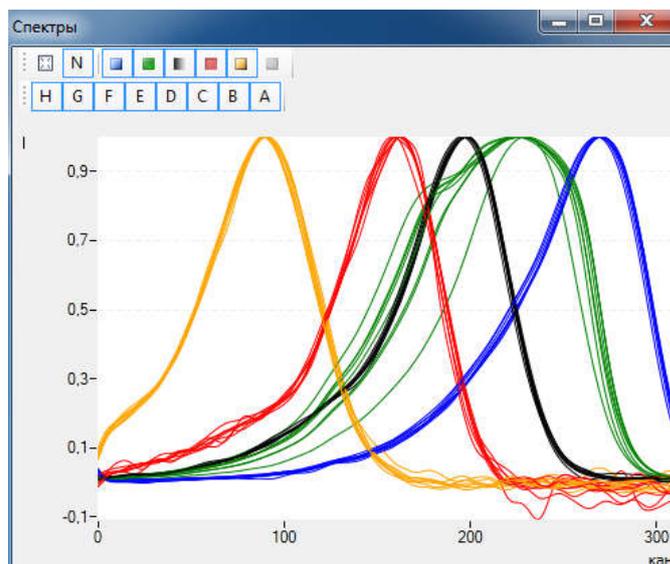
	H	G	F	E	D	C	B	A
		1	2	3	4	5		
▶ 1		1	0.15	0.29	0.31	0		
2		0.39	1	0.5	0.13	0		
3		0.18	0.58	1	0.38	0.01		
4		0.06	0.24	0.53	1	0.07		
5		0.01	0.04	0.12	0.28	1		

H	G	F	E	D	C	B	A
	1	2	3	4	5		
▶ 1	1	0,13	0,3	0,32	0		
2	0,36	1	0,46	0,12	0		
3	0,16	0,6	1	0,41	0,01		
4	0,06	0,25	0,52	1	0,06		
5	0,01	0,04	0,12	0,27	1		

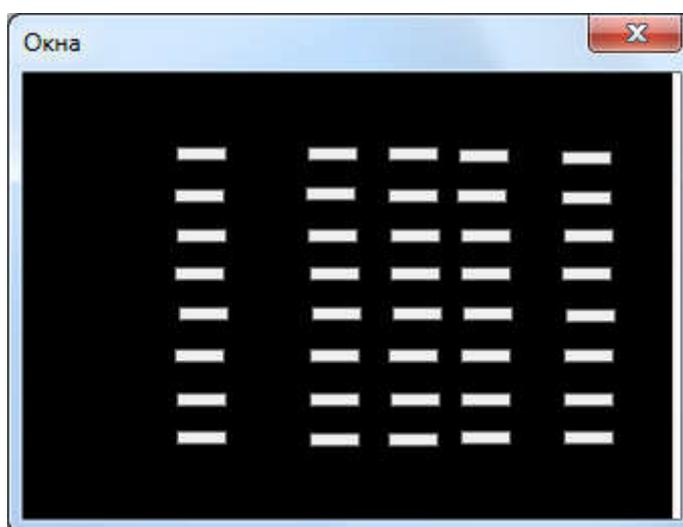
Коэффициенты матрицы с аномально большим значением выделяются красным цветом.

H	G	F	E	D	C	B	A
	1	2	3	4	5		
▶ 1	1	0,99	0,69	6,29	0		
2	3,07	1	0,41	8,02	0		
3	1,86	4,44	1	2,52	0		
4	0,87	2,26	2,77	1	0,05		
5	0,11	0,52	0,69	0,08	1		

Если амплитуда пиков красителей на электрофореграмме в окне Графики превысит 700 000 отн. ед. (кнопка  Применить матрицу не нажата), то коэффициенты матрицы для этого спектрального канала окажутся ошибочными. При этом спектры красителей уширяются (см. рисунок ниже, спектр зеленого цвета). Такую калибровку требуется переставить, изменив условия ввода пробы или концентрацию спектрального калибратора.



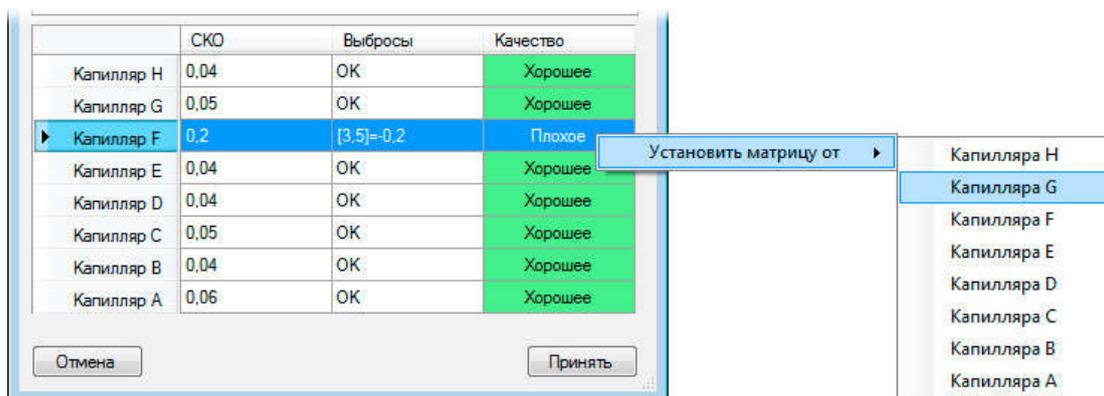
Для просмотра расстановки окон, в которых будет осуществляться детекция флуоресценции красителей данного спектрального калибратора, нажать кнопку  Окна. В случае оценки качества спектральной калибровки Хорошее окна на изображении имеют незначительный разброс в положении друг относительно друга по горизонтали и вертикали. Пример расстановки окон при использовании в качестве спектрального калибратора СК-5:



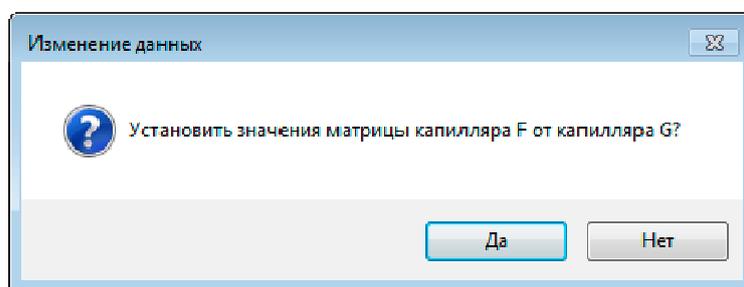
В [Приложение 4](#). Спектральные калибровки\_приведены примеры спектральных калибровок с различными наборами красителей.

Для капилляров с оценкой качества спектральной калибровки Удовлетворительное или Плохое, можно (без гарантии хорошего качества последующих анализов) принять матрицу от капилляров, получивших оценку Хорошее. Для этого в окне Набор красителей правой кнопкой мыши выбрать капилляр, в котором требуется заменить матрицу. В появившейся опции

Установить матрицу от в выпадающем списке выбрать капилляр (желательно ближайший) с матрицей хорошего качества.



В окне Изменение данных нажать Да.



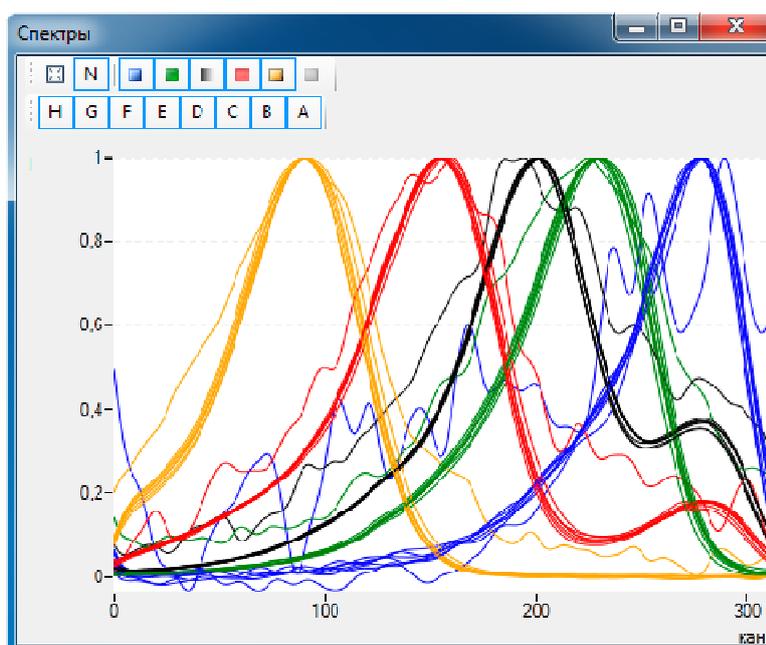
В окне Набор красителей появятся новые оценки качества калибровки.

**ВАЖНО!** Во время проведения спектральной калибровки (и, в дальнейшем, анализов) необходимо контролировать уровень фона (базовой линии) на фореграмме в каждом капилляре и во всех спектральных каналах, т.к. увеличение фона снижает динамический диапазон измерений. Для новой линейки капилляров уровень фона на электрофореграмме обычно составляет 100 000 – 200 000 отн. ед. При увеличении уровня фона флуоресценции до 400 000 отн. ед. в одном и более спектральных каналах для любого капилляра, рекомендуется провести очистку оптического окна линейки капилляров (например, сжатым воздухом), переустановить линейку, а затем провести пространственную и спектральную калибровки. Если уровень фона после очистки оптического окна не снизился, линейку капилляров рекомендуется заменить.

Если прошедшая калибровка получила оценку качества Плохое или Удовлетворительное в нескольких капиллярах, требуется проверить соответствие выбранного набора красителей калибровочному раствору, проверить правильность установки пробирок с калибровочным раствором в плашке и повторить калибровку. При повторной калибровке может потребоваться изменение параметров программы калибровки (например, время задержки

старта электрофореза, время электрофореза, время и напряжение ввода пробы и др.), если:

- в окне Графики на фореграмме какого-либо капилляра амплитуда пиков красителей менее 20 000 отн. ед.;
- в окне Графики на фореграмме какого-либо капилляра количество пиков меньше или больше, чем число красителей в наборе;
- в окне Спектры спектры красителей сильно отличаются для разных капилляров и/или имеют искаженную форму.



При повторной калибровке может потребоваться заменить растворы калибратора, если:

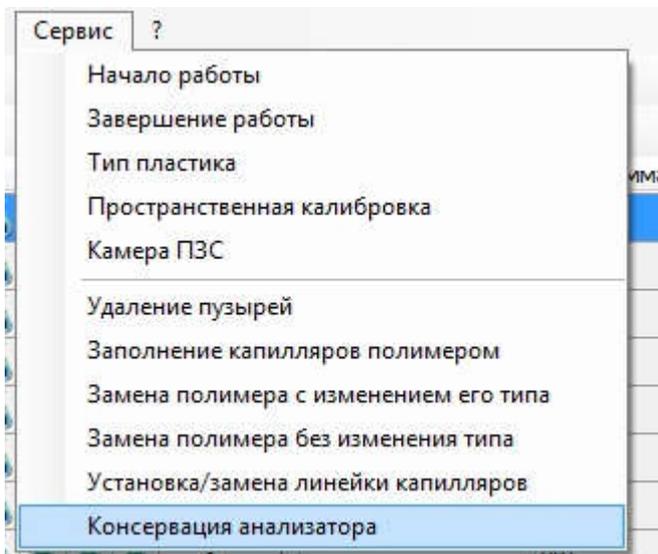
- в окне Графики на фореграмме какого-либо капилляра отсутствуют пики красителей;
- в окне Графики на фореграмме какого-либо капилляра количество пиков меньше или больше, чем число красителей в наборе;
- в окне Графики на фореграмме какого-либо капилляра амплитуда пиков красителей менее 20 000 отн. ед.

Если после изменений параметров программы калибровки и замены калибровочного раствора калибровка не получила оценку Хорошее для большинства капилляров, линейку требуется заменить.

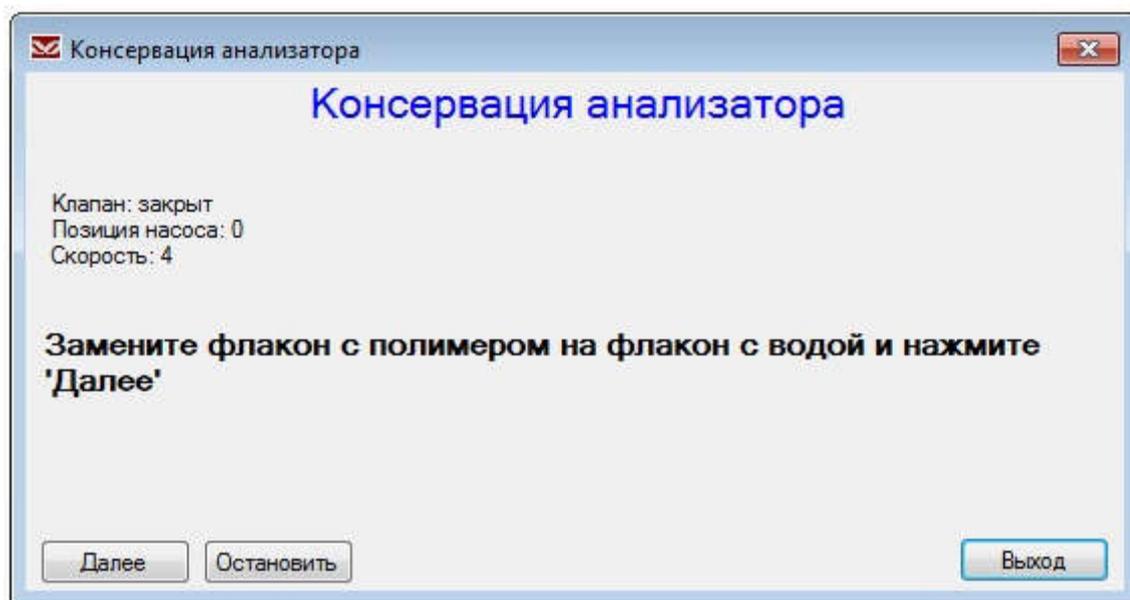
## 7.12 Консервация прибора

В случае предстоящего длительного простоя прибора (более месяца) необходима его консервация. Для этого следует выполнить ряд действий:

1. Выбрать Сервис-Консервация анализатора.



2. Выполнить необходимые действия в окне Консервация анализатора.



3. Удалить из прибора линейку капилляров, как описано в [7.1](#). Поместить анодный и катодный концы линейки в соответствующие емкости с буфером. Оптическое окно капилляров покрыть магнитными дисками. Затем линейку капилляров упаковать в пластиковый футляр.
4. В винт, фиксирующий линейку капилляров в блоке заполнения полимером, вставить заглушку, имеющуюся в комплекте ЗИП, и повернуть винт на 90 градусов по часовой стрелке. При недостаточном уплотнении заглушки в блоке геля допускается повернуть винт на больший угол.

5. Убедиться, что внешние и внутренние поверхности прибора сухие и чистые. Случайные капли жидкостей и геля необходимо ликвидировать фильтровальной бумагой.
6. Закрыть дверцы.
7. Выключить компьютер.
8. Выключить сетевой тумблер на задней панели прибора.
9. сетевой тумблер на задней панели прибора.

### 7.13 Основные профилактические действия перед началом работы

Профилактические действия при работе на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 суммированы в табл. 14.

Таблица 14. Профилактические действия и их частота

№ п/п	Процедура	Частота проведения	
		Перед запуском	Еженедельно
1	Проверить объем буфера и воды в емкостях, включая анодный буфер (объем должен доходить до метки)	+	-
2	Убедиться, что плашка с образцами, антииспаритель и фиксирующая крышка находятся в правильной сборке (то есть отверстия в фиксирующей крышке, антииспарителе и отверстия лунок с образцами совмещены)	+	-
3	Плашка с образцами должна быть совмещена с позиционером	+	-
4	Заменить анодный буфер, буфер и воду в емкостях, находящихся в позиционере. Поверхности емкостей должны быть сухие	-	+
5	Проверить отсутствие пузырей в блоке заполнения полимером и всех каналах, заполненных полимером. При необходимости удалить пузыри ( <a href="#">Ошибка! Источник ссылки не найден.</a> )	+	-
6	Проверить состояние капилляров со стороны позиционера-держателя на предмет их повреждения или загиба	+	-
7	Проверить уровень полимера в емкости с полимером и при необходимости долить полимер	+	-
8	Протереть поверхности прибора	-	+

9	Убедиться в отсутствии следов полимера вокруг винта, фиксирующего капилляры в блоке заполнения полимером, а также на винтах трубки, соединяющей блок заполнения полимером и анодную часть блока	+	-
10	Промыть каналы насоса (блок заполнения капилляров) (рис. 36)	-	+

## ПРИЛОЖЕНИЯ

### Приложение 1. Технические и пользовательские характеристики НАНОФОР 05

Таблица П1. Характеристики генетического анализатора НАНОФОР 05

Наименование характеристики, ед. изм.	Диапазон / значение
Количество капилляров, шт.	8
Количество каналов детекции, шт.	8
Длина волны возбуждения, нм	488
Диапазон длин волн детекции флуоресценции, нм	510–710
Диапазон термостатирования капилляров, °С	30–60 ± 0,03
Напряжение электрофореза, В	от 1000 до 15000
Диапазон измерений флуоресценции, отн. ед.	от 10 до 1000000
Возможность работы с реактивами различных производителей	Да
Время установления рабочего режима, минут	5
Габаритные размеры (Длина x Ширина x Высота), мм	600 x 630 x 630
Масса, кг	48
Потребляемая мощность, ВА	300
Напряжение питания частотой (50 ± 1) Гц, В	220 ± 22
Возможность мобильного использования	Да
Возможность анализа двухцепочечной ДНК в неденатурирующих условиях	Да

## Приложение 2. Меры безопасности при работе с прибором НАНОФОР 05

1. Конструкция прибора соответствует требованиям безопасности ГОСТ Р51350-99. По способу защиты человека от поражения электрическим током прибор НАНОФОР 05 относится к изделиям класса 1.
2. В приборе имеются сетевые блоки питания, лазер и высоковольтный источник.
3. В конструкции прибора предусмотрены технические решения, обеспечивающие невозможность случайного доступа к токоведущим частям и случайного попадания на оператора лазерного луча.
4. Прибор имеет съемный трехпроводный сетевой шнур с пластмассовой изоляцией и вилкой с заземляющим контактом. Два провода этого сетевого шнура обеспечивают подачу напряжения питания 220 В 50 Гц, а третий провод соединяет корпус прибора и его другие металлические токопроводящие части с нулевым, многократно заземленным проводом трехпроводной сети.
5. Все токоведущие части защищены от случайного прикосновения защитными кожухами.
6. Цепь питания прибора имеет плавкие предохранители, обеспечивающие отключение прибора в случае его неисправности, приводящей к увеличению тока потребления выше номинального.
7. В приборе обеспечено электрическое сопротивление между заземляющим контактом вилки и металлическими частями корпуса не более 0,2 Ом. Таким способом достигается надежное срабатывание плавких предохранителей при случайном соединении токоведущих частей с корпусом прибора.
8. В устройстве реализованы на программном уровне защитные блокировки:
  - нельзя включить высокое напряжение, когда платформа позиционера находится в нижнем положении;
  - нельзя включить высокое напряжение при открытой дверце прибора.
9. В качестве дополнительных мер электробезопасности рекомендуется производить замену линейки капилляров при выключенном приборе.
10. Должны соблюдаться правила техники безопасности, принятые на предприятии, эксплуатирующем прибор.

#### Сопутствующие меры безопасности:

1. В качестве мер обеспечения биологической безопасности для сотрудников лаборатории должна быть предусмотрена спецодежда: медицинский халат, шапочка, перчатки и сменная обувь. Одноразовые перчатки подлежат смене при каждой новой операции. Работа без перчаток запрещена. Запрещается располагать личные вещи в рабочей зоне прибора.
2. При отказах прибора и попадании в аварийные условия эксплуатации рекомендуется выключить прибор, не дожидаясь завершения выполнения рабочего протокола.
3. Повторное включение выполнять после устранения неисправностей и аварийных условий эксплуатации.
4. В случае аварийного отключения результаты завершенных ранее анализов сохраняются и пригодны для последующей вторичной обработки.

### Приложение 3. Организация рабочего помещения для прибора

Для обеспечения эффективной работы генетического анализатора лабораторное помещение должно соответствовать требованиям, предъявляемым МУК 1.3. 2569-09 «Организация работы лабораторий, использующих методы амплификации нуклеиновых кислот при работе с материалом, содержащим микроорганизмы I–IV групп патогенности».

В частности, помещение должно иметь:

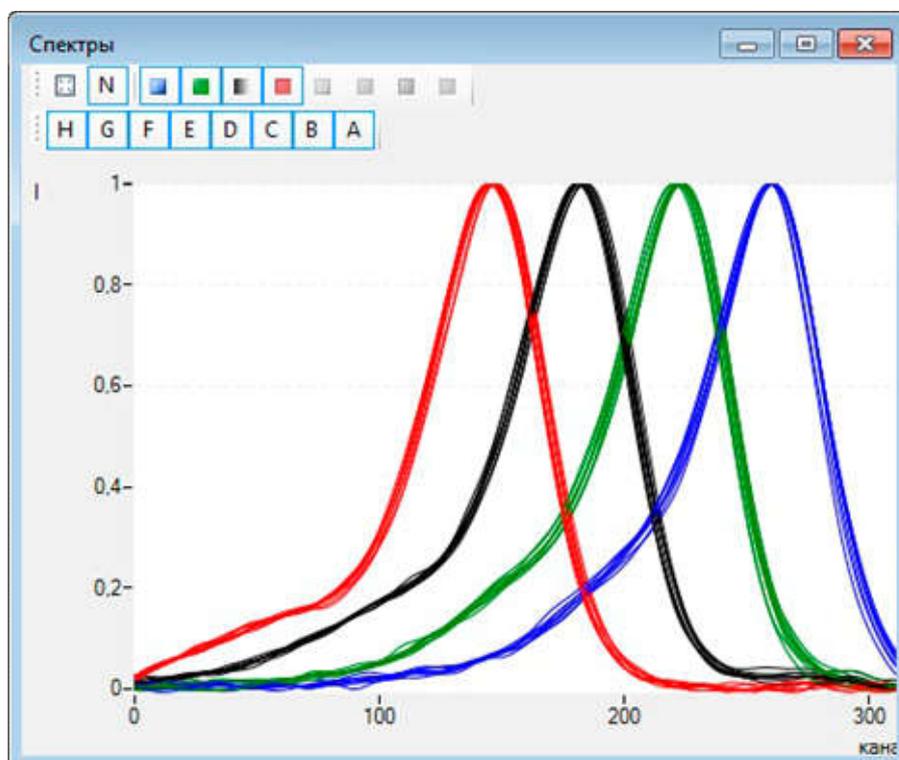
- тамбур для переодевания и переобувания персонала;
- электрическую сеть 220 В;
- систему удаления следов ДНК — бактерицидные лампы или проточные фильтрующие устройства с УФ модулем, например, Дезар-8;
- усиленный лабораторный стол глубиной не менее 600 мм и шириной не менее 900 мм;
- систему кондиционирования;
- мойку с горячей и холодной водой;
- уборочный инвентарь.

Для обеспечения работы прибора необходимо следующее вспомогательное оборудование:

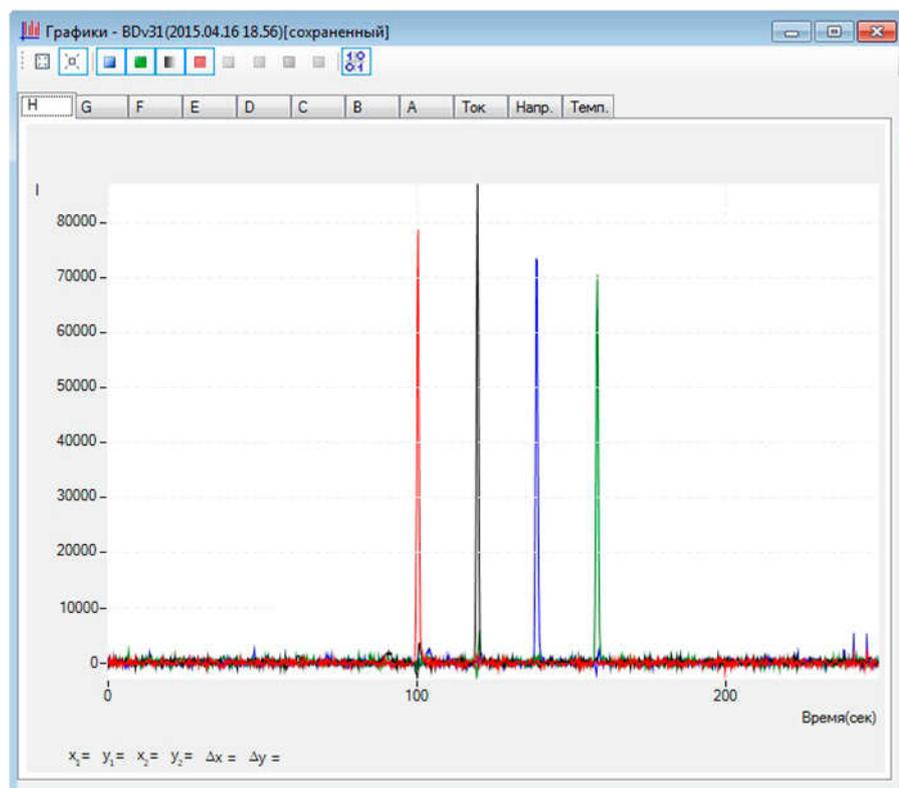
- ламинарный или ПЦР-бокс;
- бытовой холодильник с морозильным отделением;
- твердотельный амплификатор, например, АНК-48;
- микроцентрифуга-встряхиватель, например, Циклотемп-901;
- микроцентрифуга для стрипов, например, Циклотемп-903;
- твердотельный термостат, например, Циклотемп-303;
- набор автоматических пипеток с переменным объемом: 0,1–2 мкл, 1–10 мкл, 10–100 мкл, 20–200 мкл, 100–1000 мкл;
- штативы «рабочее место» для пробирок различного объема — 96 x 0,2 мл, 72 x 1,5 мл.

## Приложение 4. Спектральные калибровки

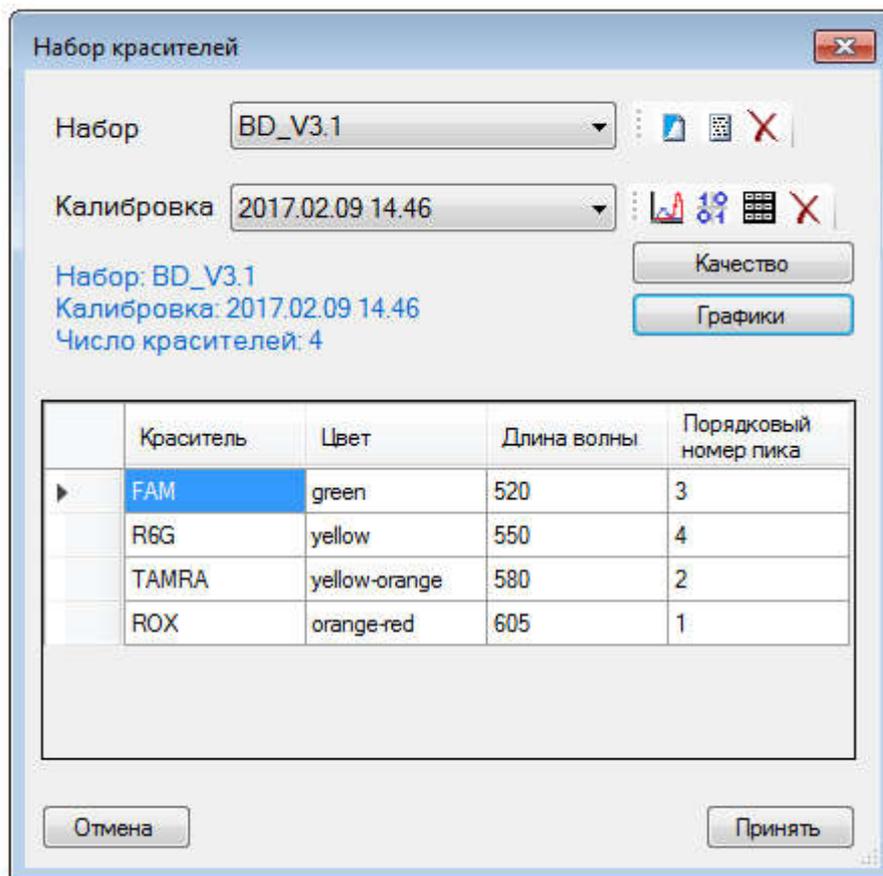
### 1. Четырехцветный спектральный калибратор



1а. Спектрограмма

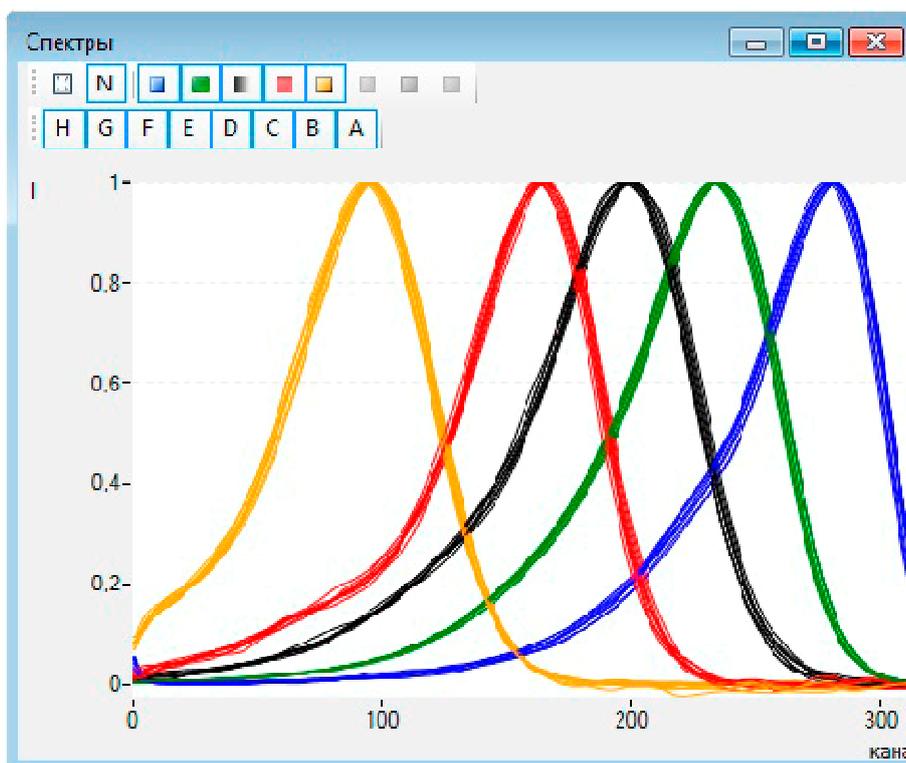


## 1в. Электрофореграмма разделения флуоресцентно-меченых фрагментов

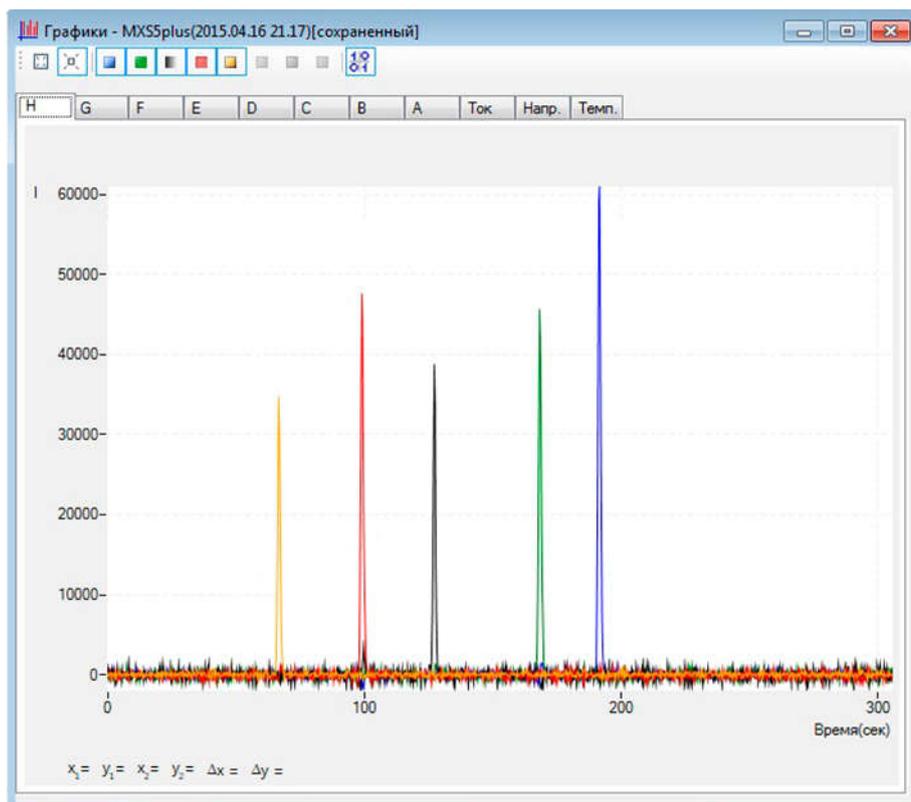


1с. Набор красителей и порядок выхода пиков

## 2. Пятицветный спектральный калибратор



## 2а. Спектрограмма



## 2б. Электрофореграмма разделения флуоресцентно-меченых фрагментов

Набор красителей

Набор: MXS5+

Калибровка: 2017.05.03 18.25

Набор: MXS5+  
Калибровка: 2017.05.03 18.25  
Число красителей: 5

Качество

Графики

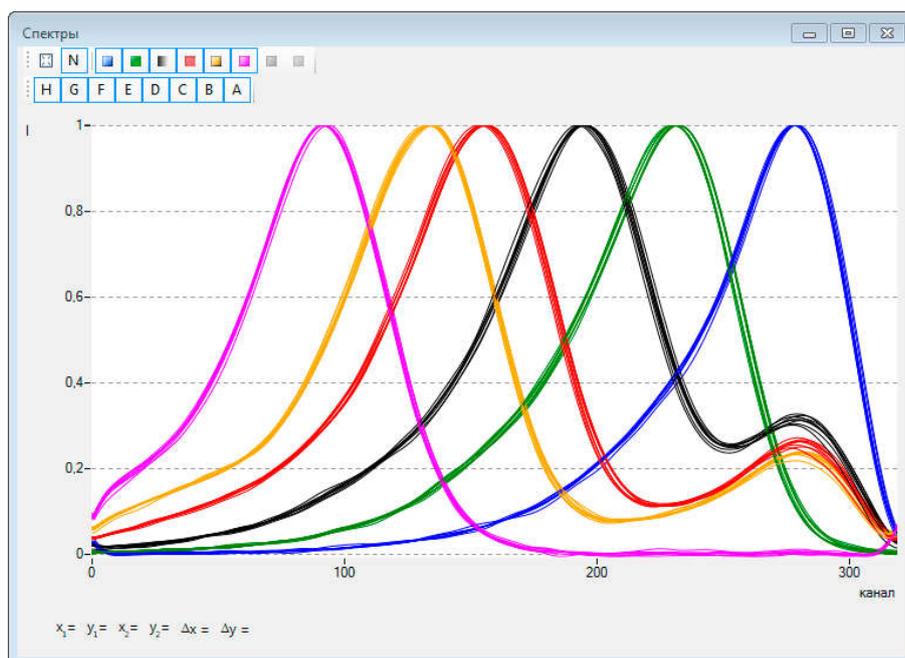
	Краситель	Цвет	Длина волны	Порядковый номер пика
▶	FAM	blue	520	5
	R6G	green	550	4
	TAMRA	black	580	3
	ROX	red	610	2
	LIZ	orange	650	1

Отмена

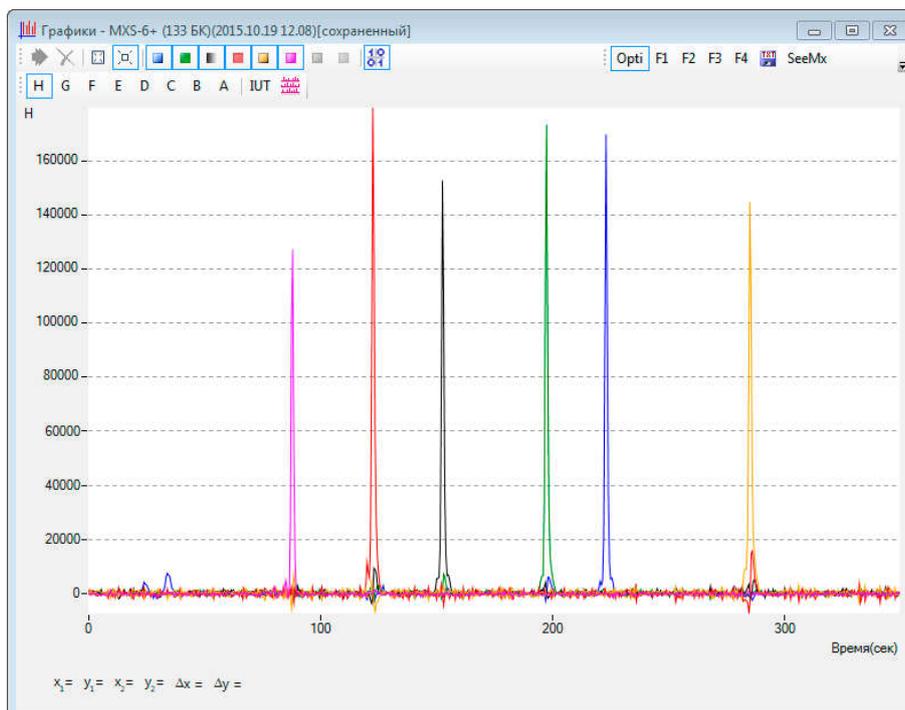
Принять

## 2с. Набор красителей и порядок выхода пиков

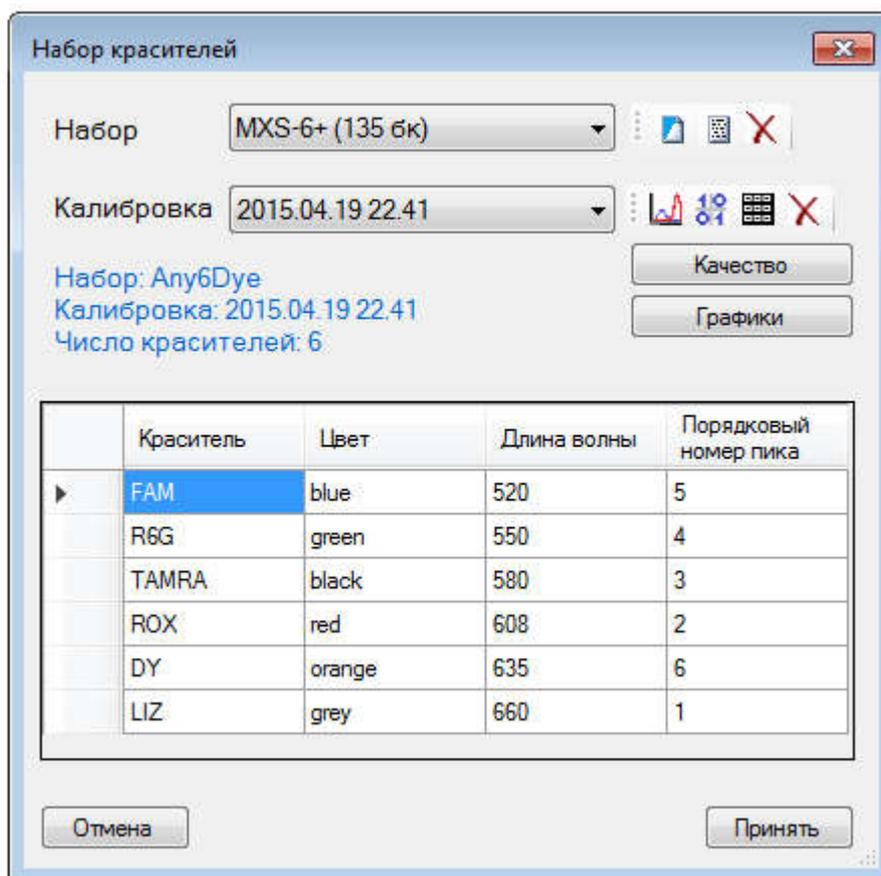
### 3.Шестицветный спектральный калибратор



3а. Спектрограмма

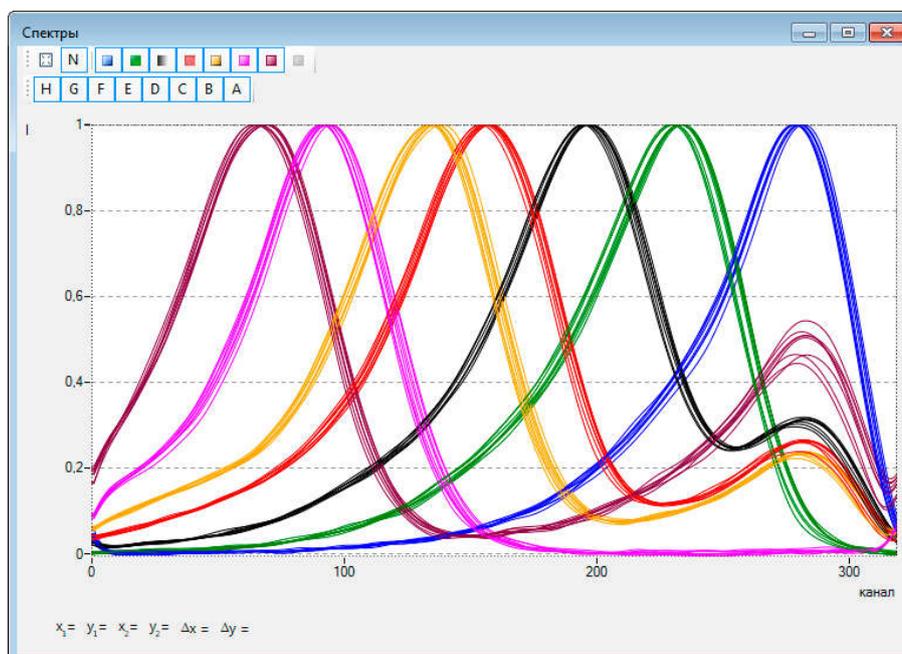


3б. Электрофореграмма разделения флуоресцентно-меченых фрагментов

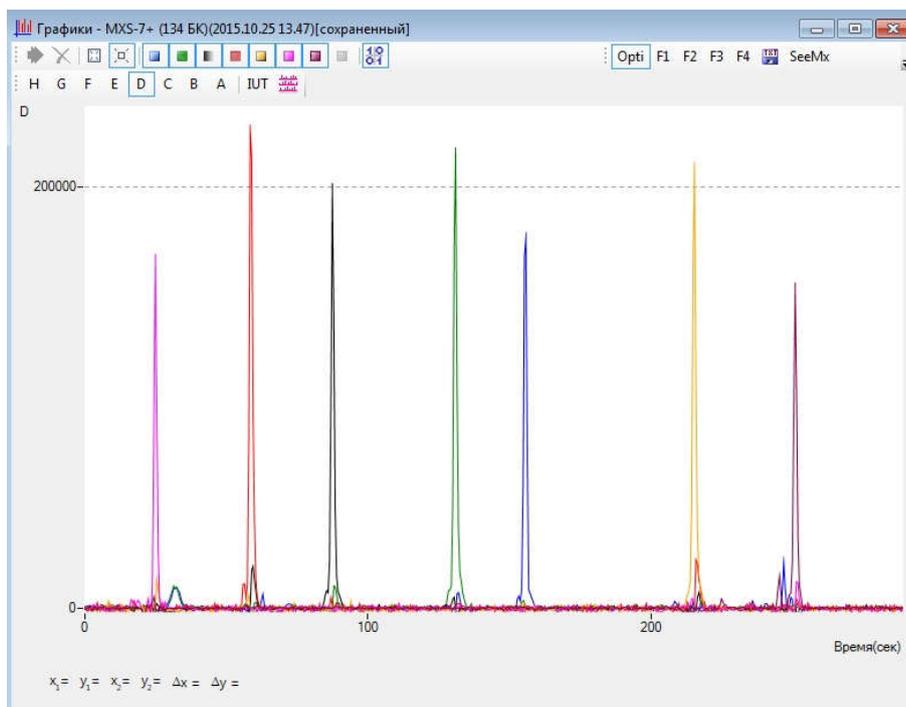


3с. Набор красителей и порядок выхода пиков

#### 4. Семицветный спектральный калибратор



4а. Спектрограмма



4б. Электрофореграмма разделения флуоресцентно-меченых фрагментов

Набор красителей

Набор: Any7Dye

Калибровка: 2015.04.22 11.03

Набор: Any7Dye  
Калибровка: 2015.04.22 11.03  
Число красителей: 7

Качество

Графики

	Краситель	Цвет	Длина волны	Порядковый номер пика
▶	FAM	blue	520	6
	R6G	green	550	5
	TMR	black	580	4
	ROX	red	610	2
	DY590	orange	630	7
	LIZ	pink	650	1

Отмена

Принять

4с. Набор красителей и порядок выхода пиков

## Приложение 5. Стандартные протоколы электрофореза

В зависимости от длины капилляров, типа используемого полимера<sup>5</sup> и вида проводимого анализа электрофорез проводится при следующих параметрах:

### 1. Спектральная калибровка

Таблица П2. Параметры спектральной калибровки в зависимости от длины капилляров и типа полимера

Параметры	36 см		50 см	
	ПДМА-4	ПДМА-6	ПДМА-4	ПДМА-6
Температура первого термостата [°C]	60	60	60	60
Температура второго термостата [°C]	45	45	45	45
Напряжение префореза [В]	15000	15000	15000	15000
Время префореза [сек]	180	180	180	180
Напряжение ввода пробы [В]	3000	3000	3000	3000
Время ввода пробы [сек]	5	5	5	5
Напряжение электрофореза [В]	15000	15000	15000	15000
Время электрофореза [сек]	1400	1600	1800	2200
Время исключения регистрации электрофореза [сек]	800	900	1250	1400
Длит. шага высокого при форефе [сек]	40	40	40	40
Напр. шага высокого при форефе [В]	1000	1000	1000	1000
Скорость шприца при подготовке к префорезу [Шаг/сек]	4	4	4	4
Число шагов шприца при подг. к префорезу	1000	1000	1000	1000
Число шагов после форефе	30	30	30	30
=0 не включать термостат. =1 включать термостат	1	1	1	1
=0 не включать 2-й термостат. =1 включать 2-й термостат	1	1	1	1

<sup>5</sup>Полимер ПДМА-6 взаимозаменяем с POP-7, NanoPOP7.

## 2. Фрагментный анализ

Таблица ПЗ. Параметры фрагментного анализа в зависимости от длины капилляров и типа полимера. Стандарт длины СД-450

Параметры	36 см		50 см	
	ПДМА-4	ПДМА-6	ПДМА-4	ПДМА-6
Температура первого термостата [°C]	60	60	60	60
Температура второго термостата [°C]	45	45	45	45
Напряжение префореза [В]	15000	15000	15000	15000
Время префореза [сек]	180	180	180	180
Напряжение ввода пробы [В]	3000	3000	3000	3000
Время ввода пробы [сек]	5	5	5	5
Напряжение электрофореза [В]	15000	15000	15000	15000
Время электрофореза [сек]	1300	2000	2000	3000
Время исключения регистрации электрофореза [сек]	730	900	1000	1000
Длит. шага высокого при форезе [сек]	40	40	40	40
Напр. шага высокого при форезе [В]	1000	1000	1000	1000
Скорость шприца при подготовке к префорезу [Шаг/сек]	4	4	4	4
Число шагов шприца при подг. к префорезу	1000	1000	1000	1000
Число шагов после фореза	30	30	30	30
=0 не включать термостат. =1 включать термостат	1	1	1	1
=0 не включать 2-й термостат. =1 включать 2-й термостат	1	1	1	1

Таблица П4. Параметры фрагментного анализа в зависимости от длины капилляров и типа полимера. Стандарт длины СД-1200

Параметры	36 см		50 см	
	ПДМА-4	ПДМА-6	ПДМА-4	ПДМА-6
Температура первого термостата [°C]	60	60	60	60
Температура второго термостата [°C]	45	45	45	45
Напряжение префореза [В]	15000	15000	15000	15000
Время префореза [сек]	180	180	180	180
Напряжение ввода пробы [В]	3000	3000	3000	3000
Время ввода пробы [сек]	5	5	5	5
Напряжение электрофореза [В]	15000	15000	15000	15000
Время электрофореза [сек]	2800	4300	3500	6500
Время исключения регистрации электрофореза [сек]	850	1100	1100	1400
Длит. шага высокого при фореze [сек]	40	40	40	40
Напр. шага высокого при фореze [В]	1000	1000	1000	1000
Скорость шприца при подготовке к префорезу [Шаг/сек]	4	4	4	4
Число шагов шприца при подг. к префорезу	1000	1000	1000	1000
Число шагов после фореze	30	30	30	30
=0 не включать термостат. =1 включать термостат	1	1	1	1
=0 не включать 2-й термостат. =1 включать 2-й термостат	1	1	1	1

Таблица П5. Параметры фрагментного анализа для неденатурирующего фореа

Параметры	50 см
	ПДМА-60-НД
Температура первого термостата [°C]	30
Температура второго термостата [°C]	30
Напряжение префореза [В]	15000
Время префореза [сек]	180
Напряжение ввода пробы [В]	2000
Время ввода пробы [сек]	3
Напряжение электрофореза [В]	7500
Время электрофореза [сек]	4000
Время исключения регистрации электрофореза [сек]	900
Длит. шага высокого при фореа [сек]	40
Напр. шага высокого при фореа [В]	1000
Скорость шприца при подготовке к префорезу [Шаг/сек]	4
Число шагов шприца при подг. к префорезу	1000
Число шагов после фореа	30
=0 не включать термостат. =1 включать термостат	1
=0 не включать 2-й термостат. =1 включать 2-й термостат	1

### 3. Сиквенсный анализ последовательности ДНК

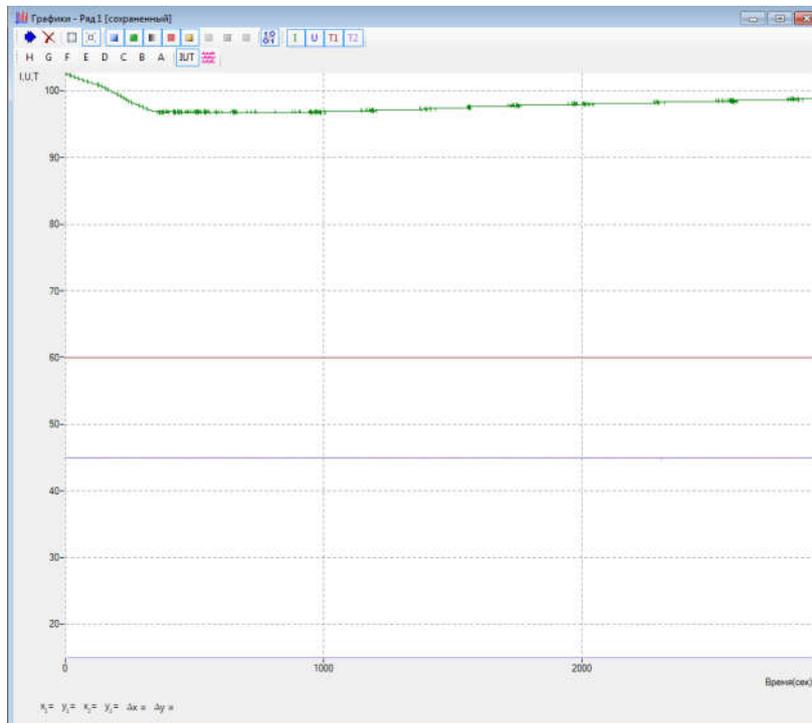
Таблица П6. Параметры сиквенсного анализа в зависимости от длины капилляров и типа полимера

Параметры	36 см		50 см	
	ПДМА-4	ПДМА-6	ПДМА-4	ПДМА-6
Температура первого термостата [°C]	60	60	60	60
Температура второго термостата [°C]	45	45	45	45
Напряжение префореза [В]	15000	15000	15000	15000
Время префореза [сек]	180	180	180	180
Напряжение ввода пробы [В]	1800	1800	1800	1800
Время ввода пробы [сек]	20	20	20	20
Напряжение электрофореза [В]	10500	12500	10500	12500
Время электрофореза [сек]	5000	6000	6000	8000
Время исключения регистрации электрофореза [сек]	650	800	750	1000
Длит. шага высокого при форезе [сек]	40	40	40	40
Напр. шага высокого при форезе [В]	1000	1000	1000	1000
Скорость шприца при подготовке к префорезу [Шаг/сек]	4	4	4	4
Число шагов шприца при подг. к префорезу	1000	1000	1000	1000
Число шагов после фореза	30	30	30	30
=0 не включать термостат. =1 включать термостат	1	1	1	1
=0 не включать 2-й термостат. =1 включать 2-й	1	1	1	1

термостат				
-----------	--	--	--	--

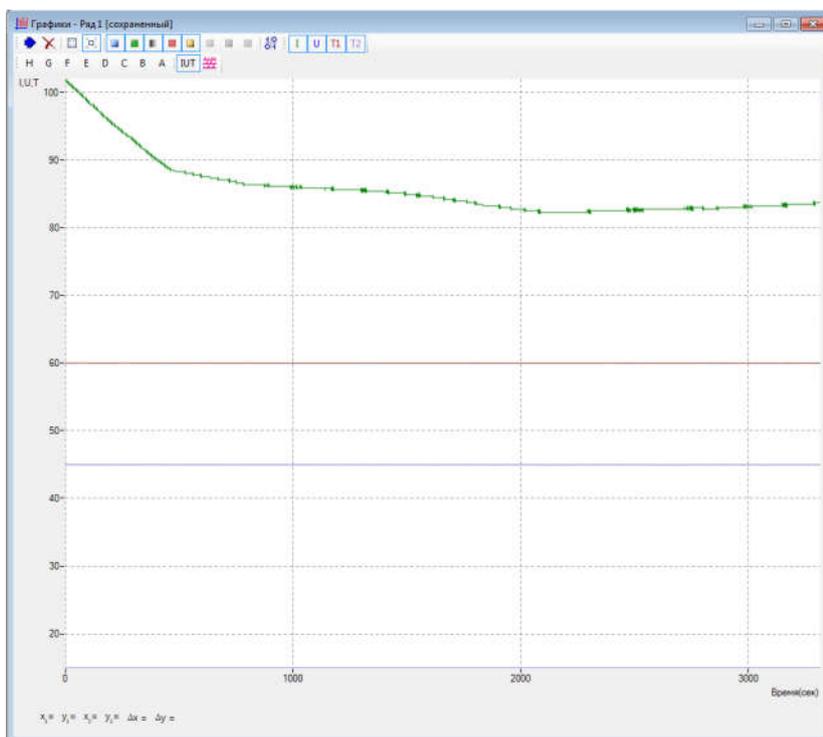
## Приложение 6. Оценка качества электрофореза по графикам «Ток, Напряжение, Температура»

### 1. Электрофорез хорошего качества

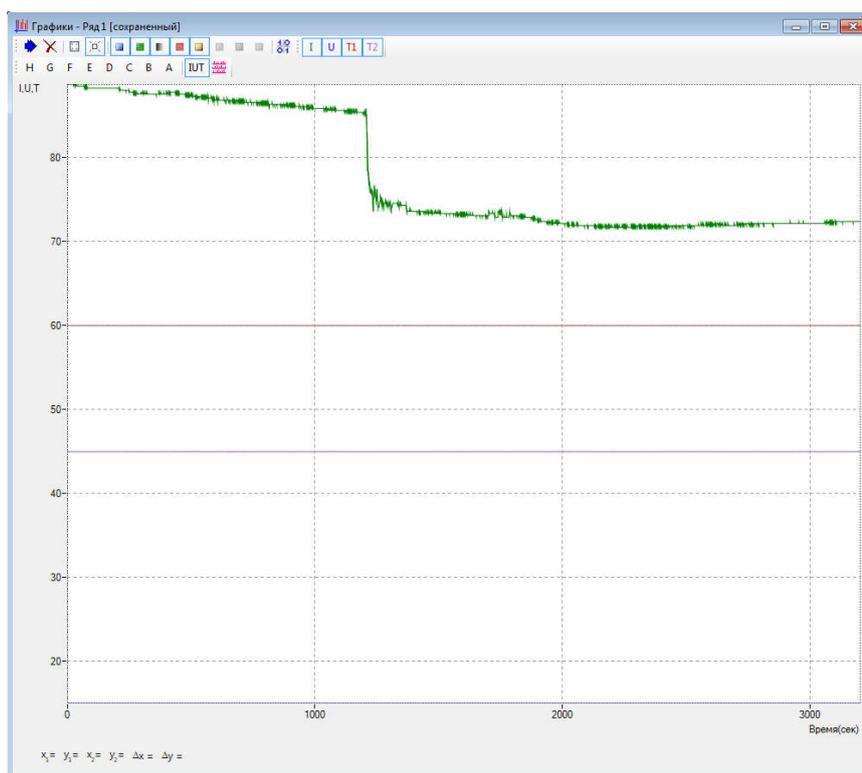


1а. График «Ток, Напряжение, Температура» с постоянным током (кривая зеленого цвета)

### 2. Электрофорез плохого качества



2а. График «Ток, Напряжение, Температура» с постепенным снижением тока (кривая зеленого цвета). Требуется замена буфера.



2б. График «Ток, Напряжение, Температура» с резким снижением тока (кривая зеленого цвета) из-за образования пузырей.

## Приложение 7. Примеры результатов использования генетического анализатора НАНОФОР 05

### 1. Криминалистика

Определение отцовства с использованием набора реагентов «Power Plex Fusion» (Promega, США), рис. 51–54.

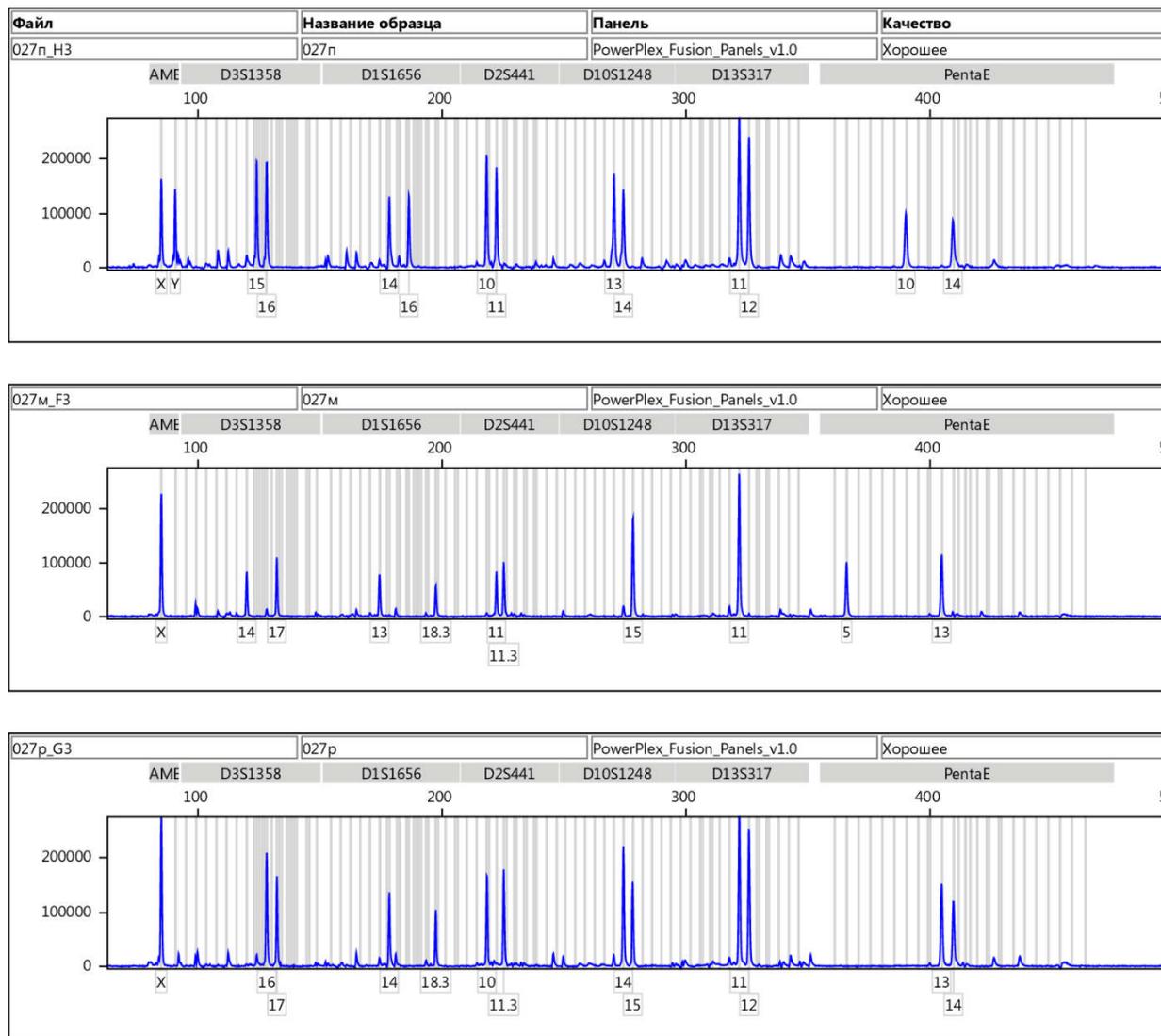


Рисунок 51. Электрофореграмма разделения продуктов амплификации образцов ДНК предполагаемого отца (верх), матери (середина) и ребенка (низ)

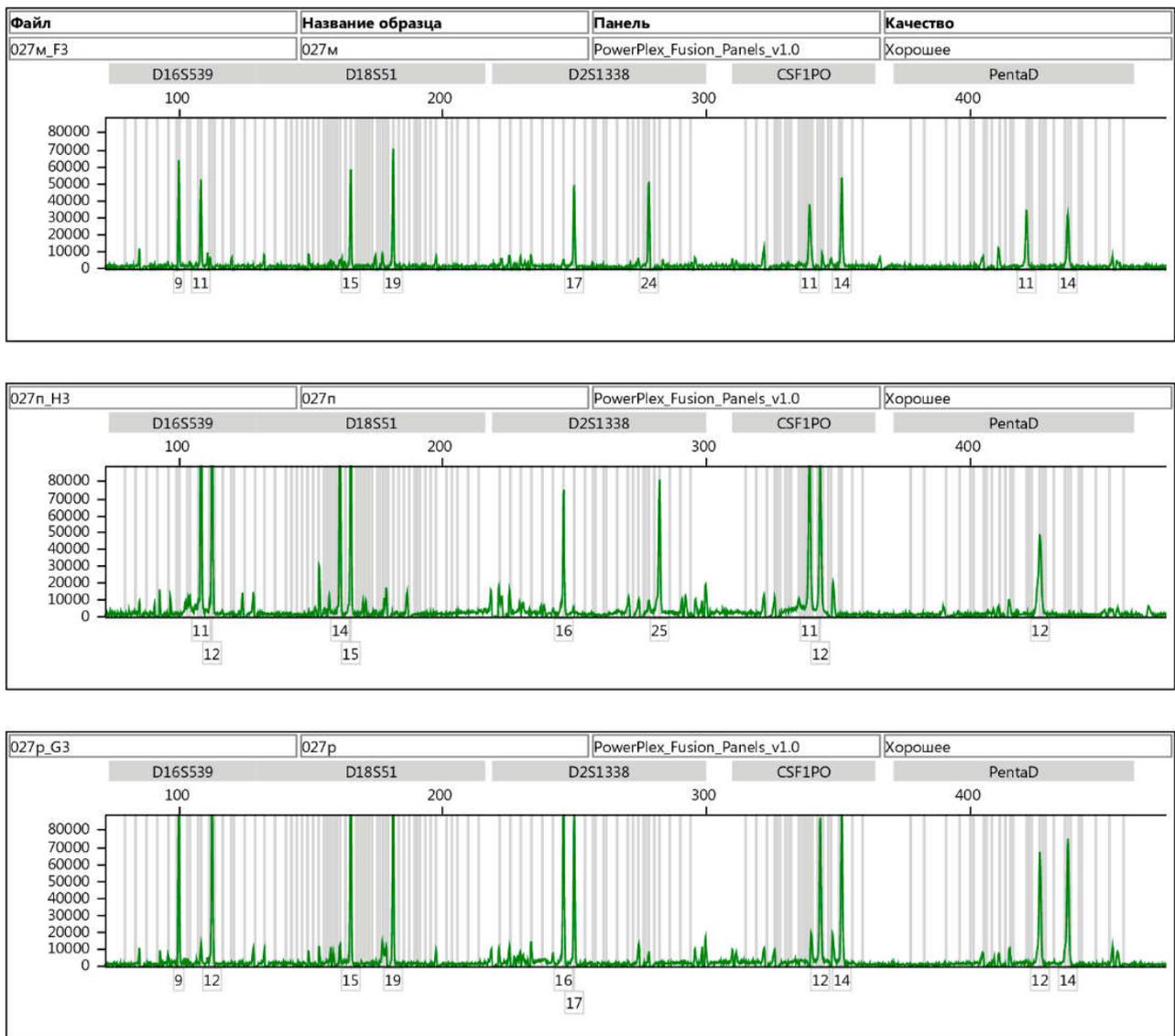


Рисунок 52. Электрофореграмма разделения продуктов амплификации образцов ДНК матери (верх), предполагаемого отца (середина) и ребенка (низ)

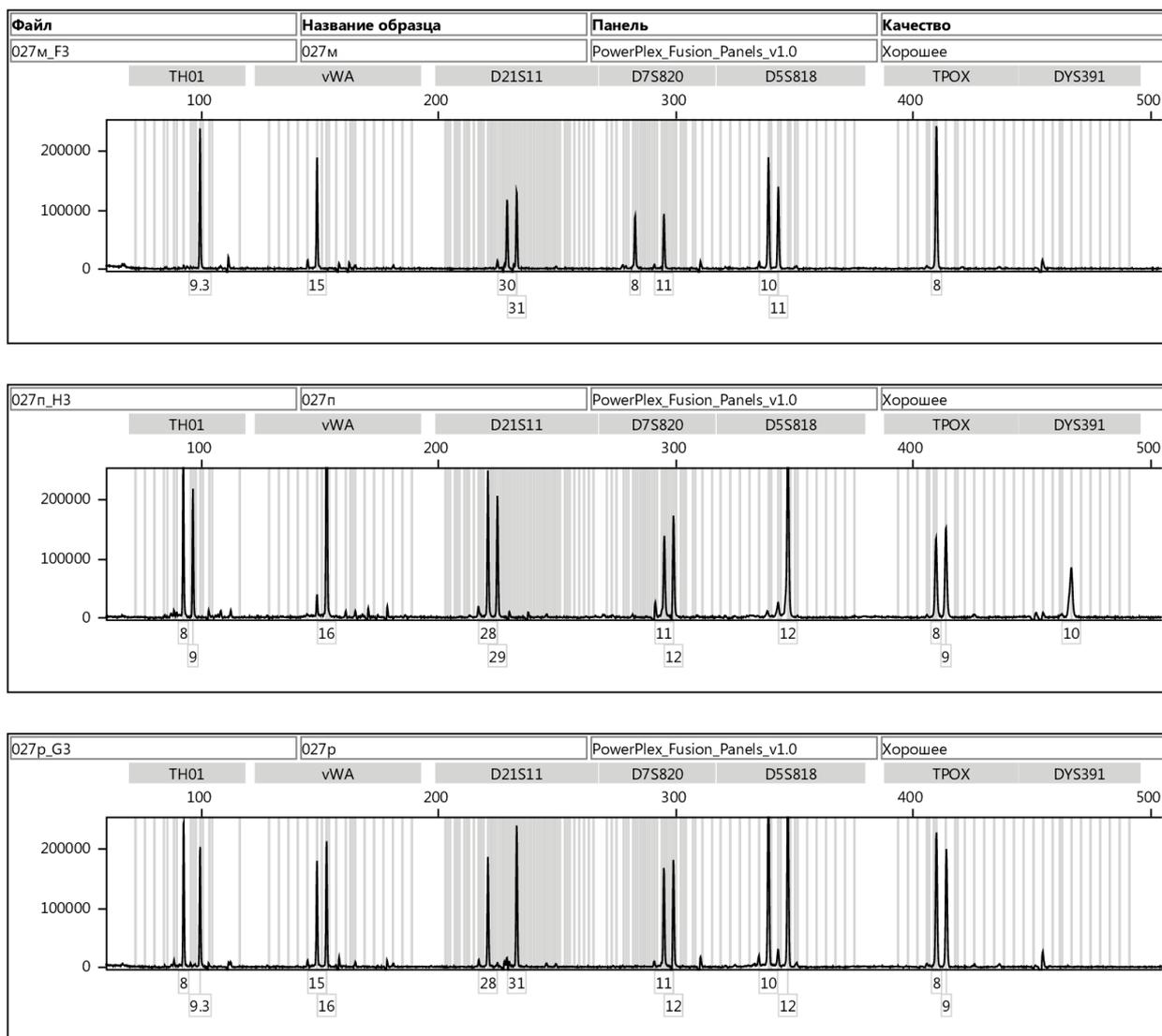


Рисунок 53. Электрофореграмма разделения продуктов амплификации образцов ДНК матери (верх), предполагаемого отца (середина) и ребенка (низ)

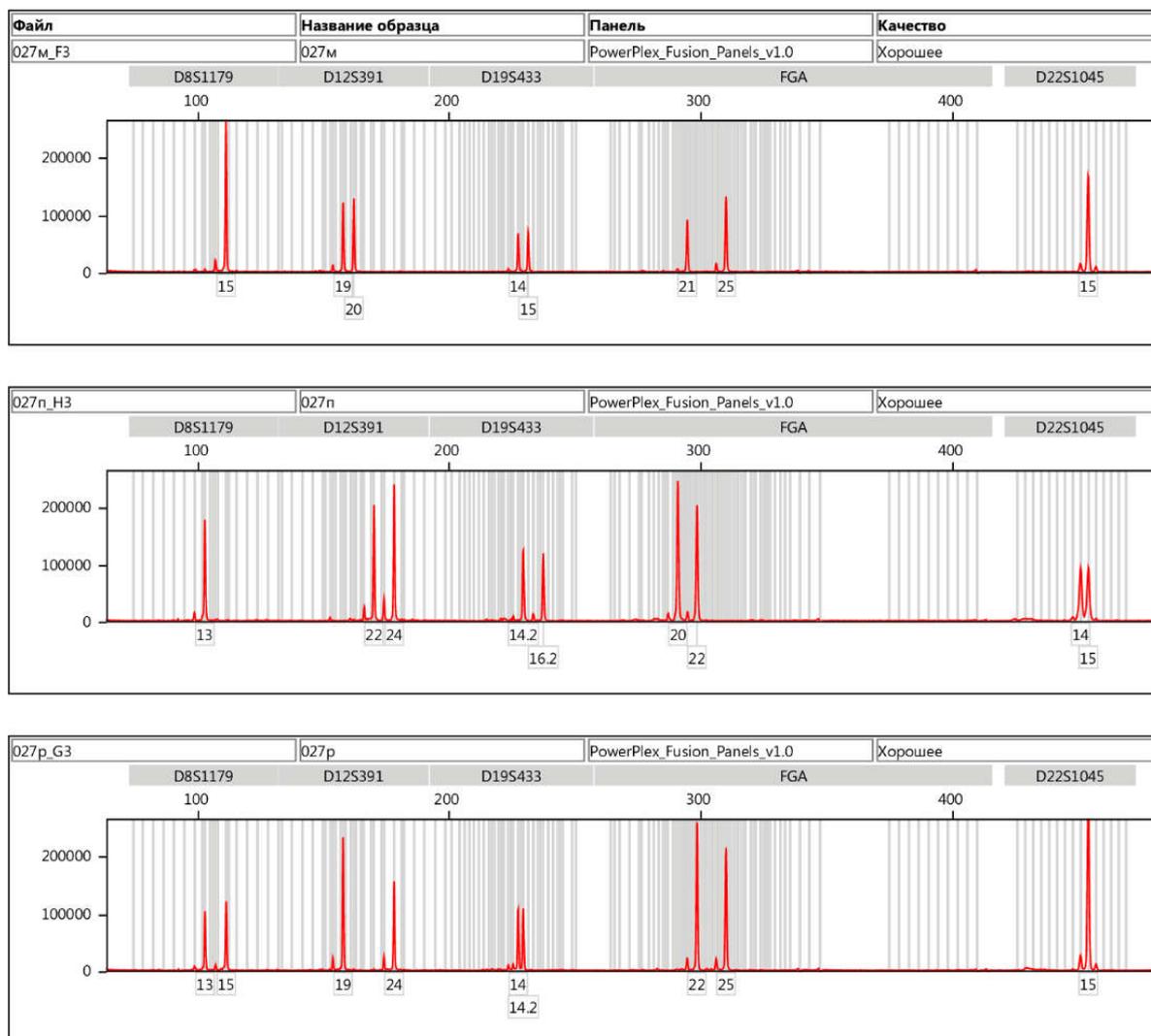


Рисунок 54. Электрофореграмма разделения продуктов амплификации образцов ДНК матери (верх), предполагаемого отца (середина) и ребенка (низ)

Результаты, приведенные на рис. 51–54, получены на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 (серия № 101401) и предоставлены заведующей кафедрой судебной медицины и правоождения Оренбургского государственного медицинского университета к.м.н. Е. Ю. Калининой и врачом с.м.э ГУЗ Оренбургского бюро судебно-медицинской экспертизы А. Б. Прокофьевым.

## 2. Демонстрация динамического диапазона анализа образцов ДНК человека

Использован набор COrDIS Plus (ООО «Гордиз», г.Москва).

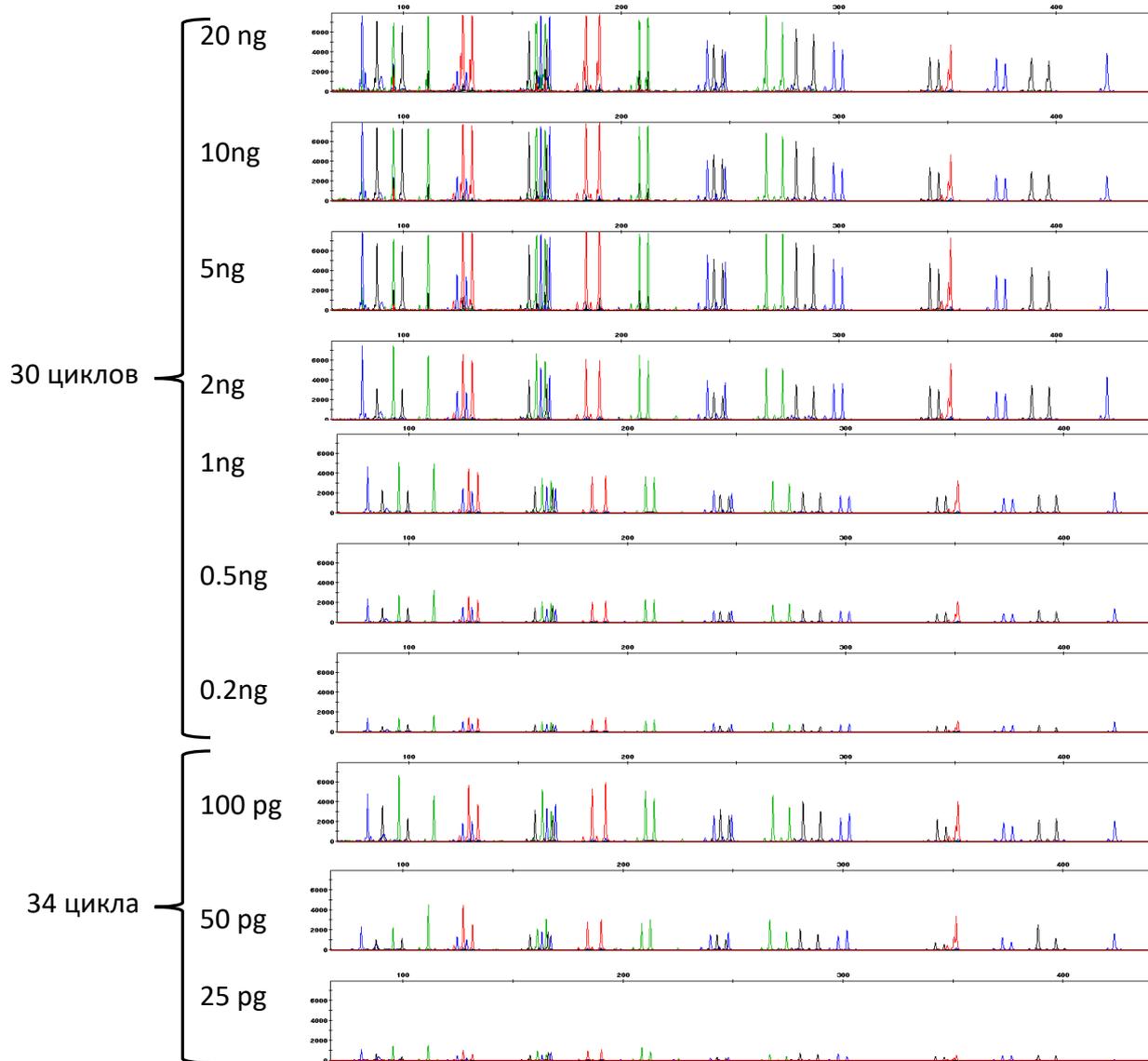


Рисунок 55. Динамический диапазон анализа образцов ДНК человека с использованием набора COrDIS Plus

Данные получены на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 (серия № 101403) и предоставлены генеральным директором ООО «Гордиз» к.б.н. В. А. Ореховым.

### 3. Эпидемиология

Примеры генетического типирования штаммов возбудителя сибирской язвы представлены на рис. 56–60. Использован набор реагентов «ОМ-Генотип-сибирская язва» (ЗАО «Синтол», г. Москва). РУ № РЗН 2016/3950 от 11.04.2016.

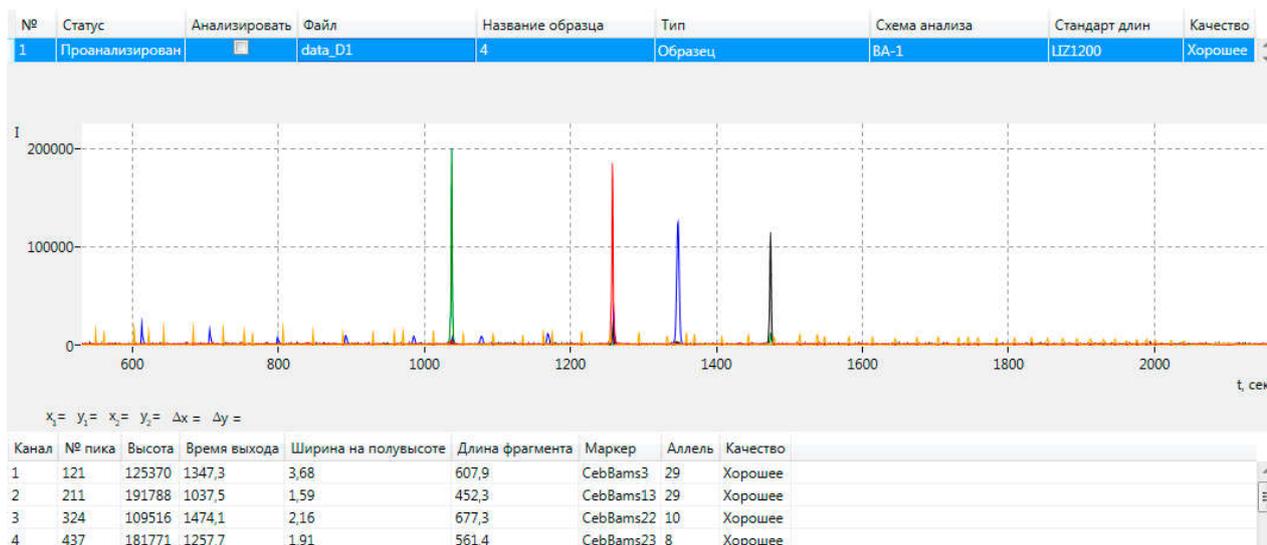


Рисунок 56. Электрофореграмма разделения продуктов амплификации образца ДНК исследуемого штамма сибирской язвы по локусам CebBams3, CebBams13, CebBams22, CebBams23

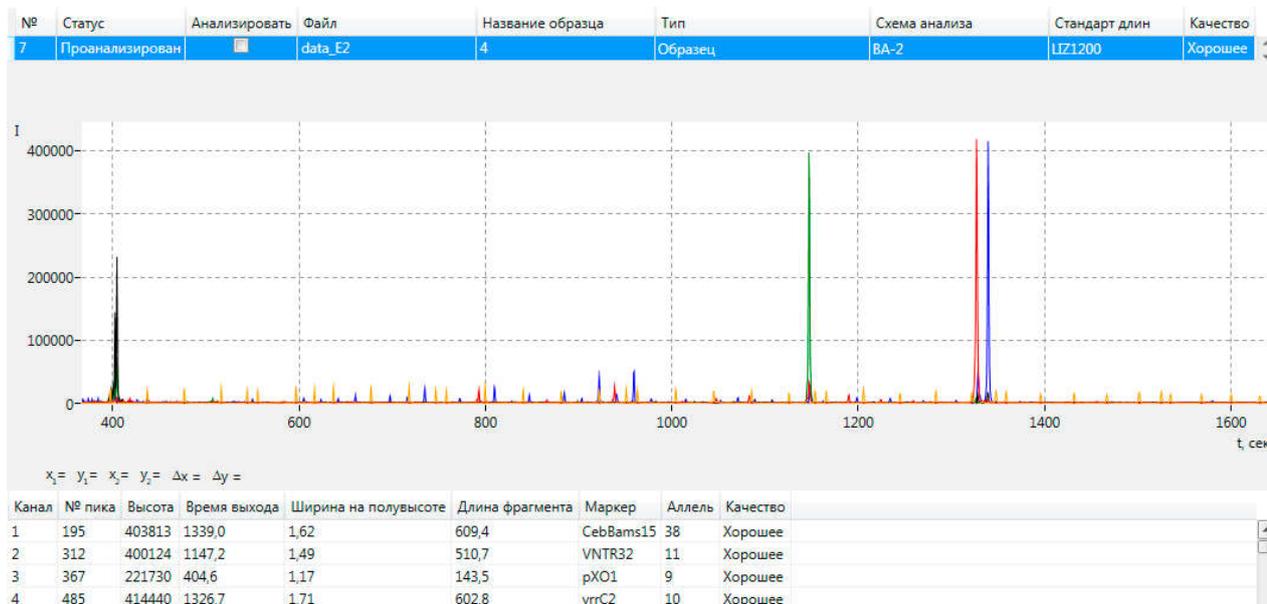


Рисунок 57. Электрофореграмма разделения продуктов амплификации образца ДНК исследуемого штамма сибирской язвы по локусам CebBams15, VNTR32, pXO1, vrrC2

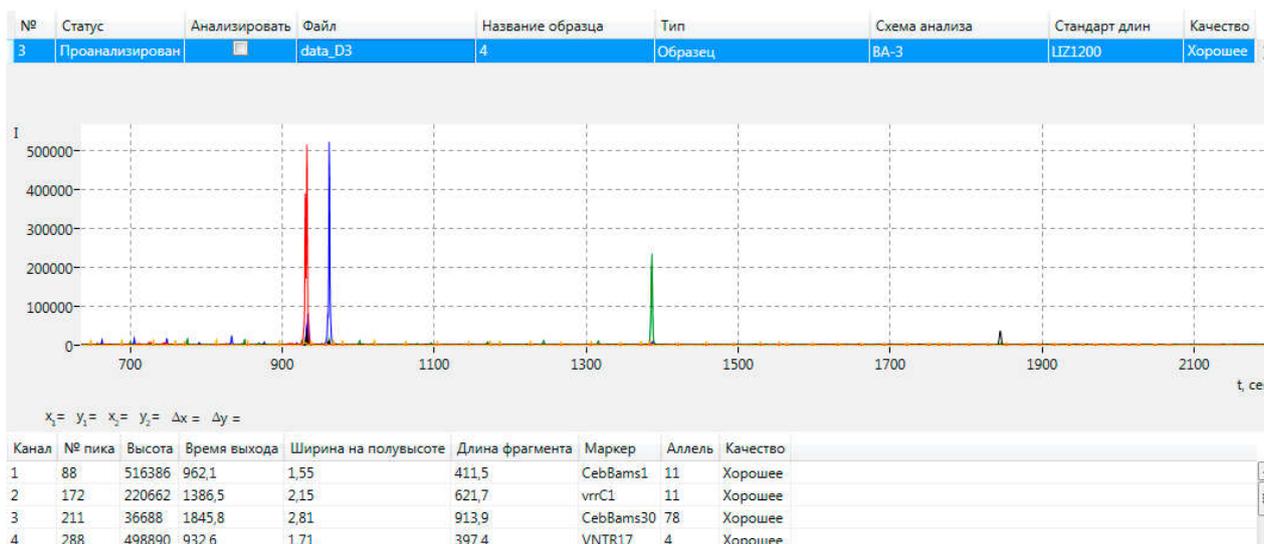


Рисунок 58. Электрофореграмма разделения продуктов амплификации образца ДНК исследуемого штамма сибирской язвы по локусам CebBams1, vrrC1, CebBams30, VNTR17

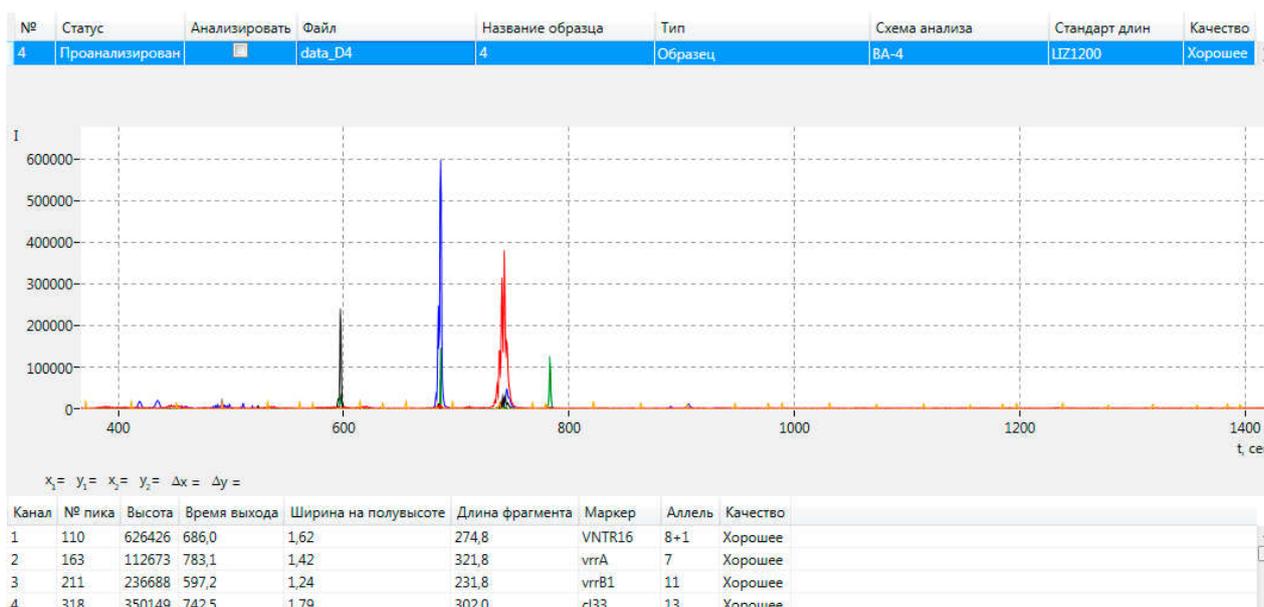


Рисунок 59. Электрофореграмма разделения продуктов амплификации образца ДНК исследуемого штамма сибирской язвы по локусам VNTR16, vrrA, vrrB1, CL33

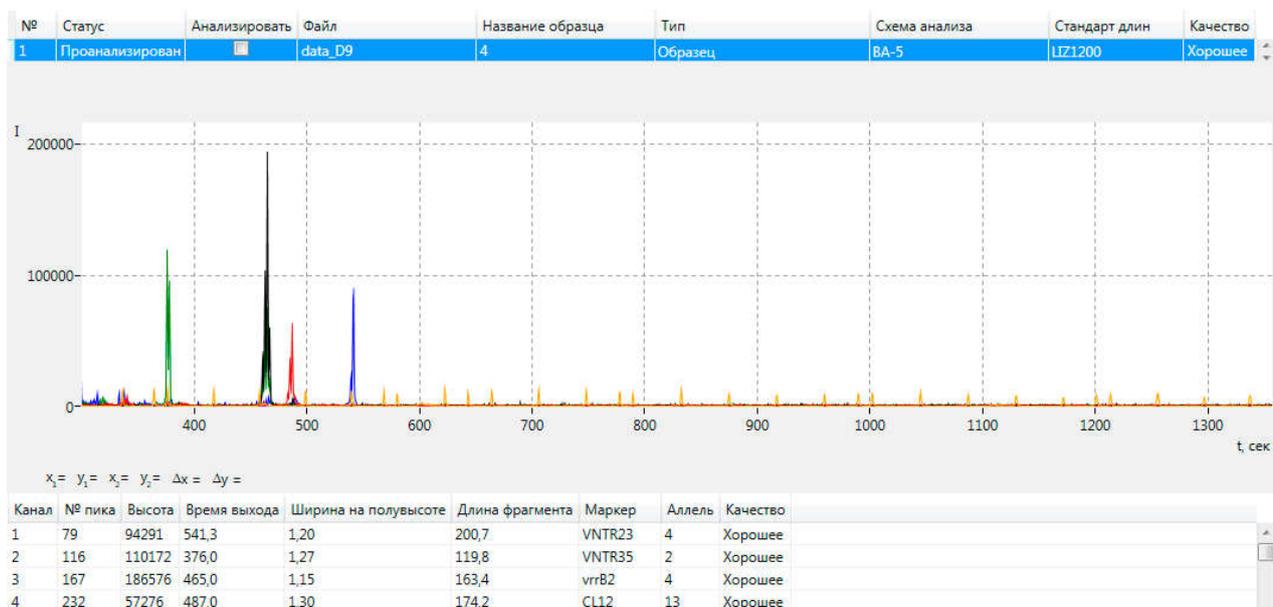


Рисунок 60. Электрофореграмма разделения продуктов амплификации образца ДНК исследуемого штамма сибирской язвы по локусам VNTR23, VNTR35, vrrB2, CL12

Данные получены на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 (серия № 101402) и предоставлены научным сотрудником лаборатории синтеза и анализа биоорганических соединений ФГБНУ ВНИИСБ Ю. А. Монаховой.

## 4. Диагностика наследственных заболеваний человека

### 4.1 Выявление трисомии

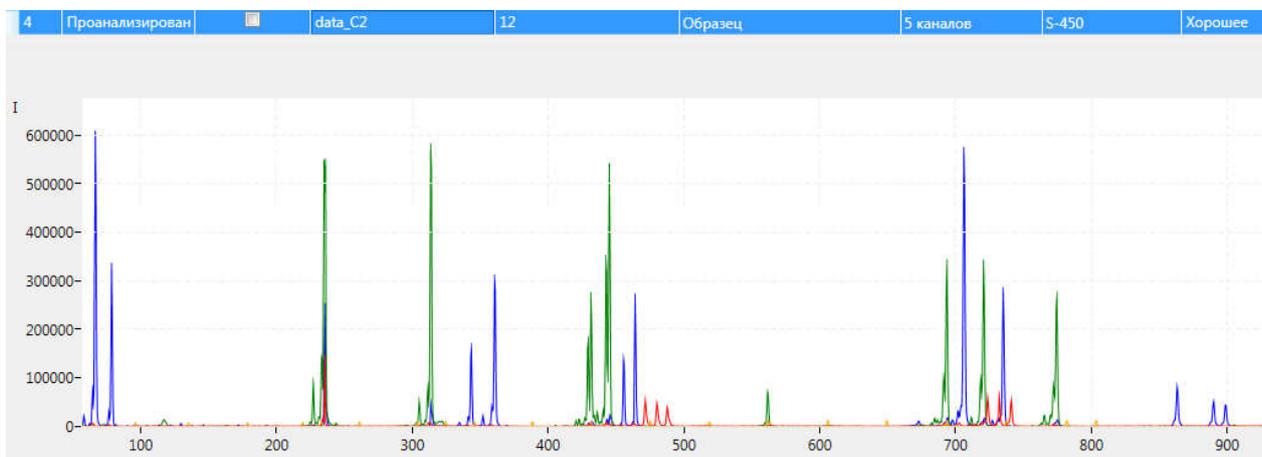


Рисунок 61. Электрофореграмма разделения продуктов амплификации исследуемой ДНК человека. Пол – ХХУ. Выявлена трисомия для хромосом по проанализированным маркерам D13S742, D18S391, D18S535, D21S11, IFNAR, D13S634, D18S386, D21S1411, AMG

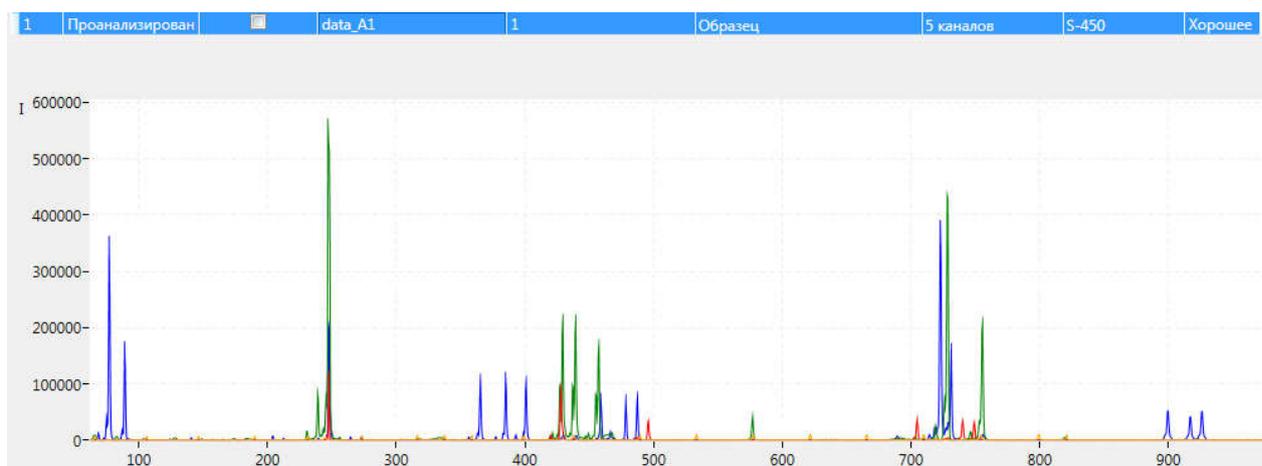


Рисунок 62. Электрофореграмма разделения продуктов амплификации исследуемой ДНК человека. Пол мужской (AmelX+, AmelY+). В локусах D13S742, D18S391, D18S535, D21S11, IFNAR показано наличие трех аллелей

Данные получены на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 (серия № 101404) и предоставлены ведущим научным сотрудником лаборатории молекулярной генетики человека Первого МГМУ им. И. М. Сеченова к.б.н. Е. Б. Кузнецовой.



лаборатории молекулярной генетики человека Первого МГМУ им. И. М. Сеченова к.б.н. Е. Б. Кузнецовой.

#### 4.3 Выявление мутаций, вызывающих болезнь Паркинсона с использованием набора SALSA MLPA P052-C2 (MRC Holland)

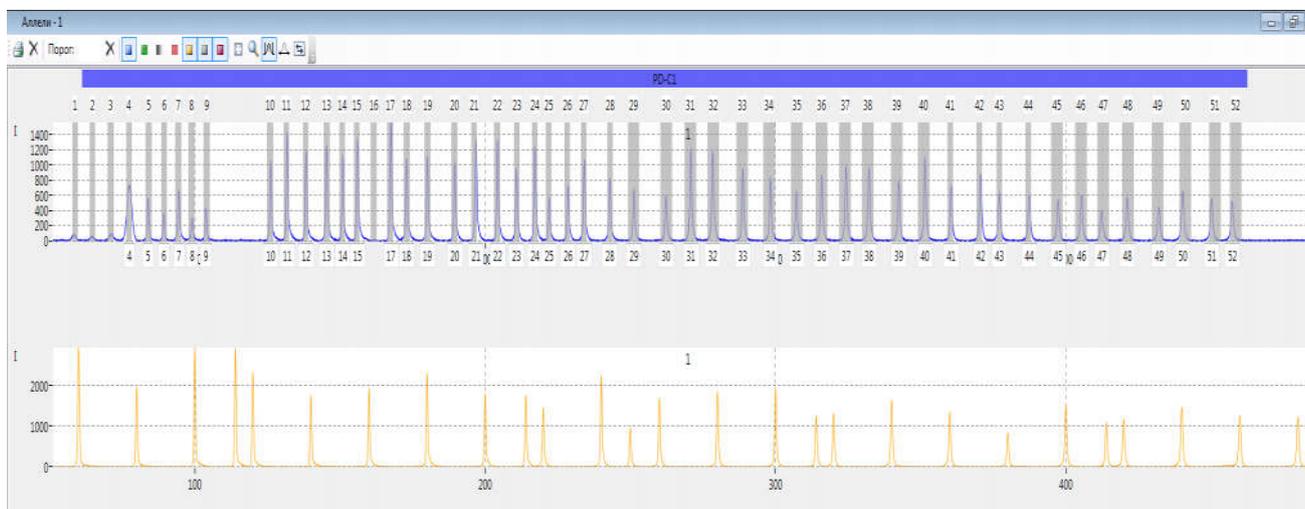


Рисунок 65. Электрофореграмма исследуемого образца

Данные получены на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 (серия № 101405) и предоставлены научным сотрудником лаборатории молекулярной генетики наследственных болезней ОМОГЧ ИМГ РАН М. В. Шульской.

#### 4.4 Пример диагностики рака молочной железы с использованием набора Easy Seq PCR Plates for Sequencing BRCA 1/2 (NIMAGEN)

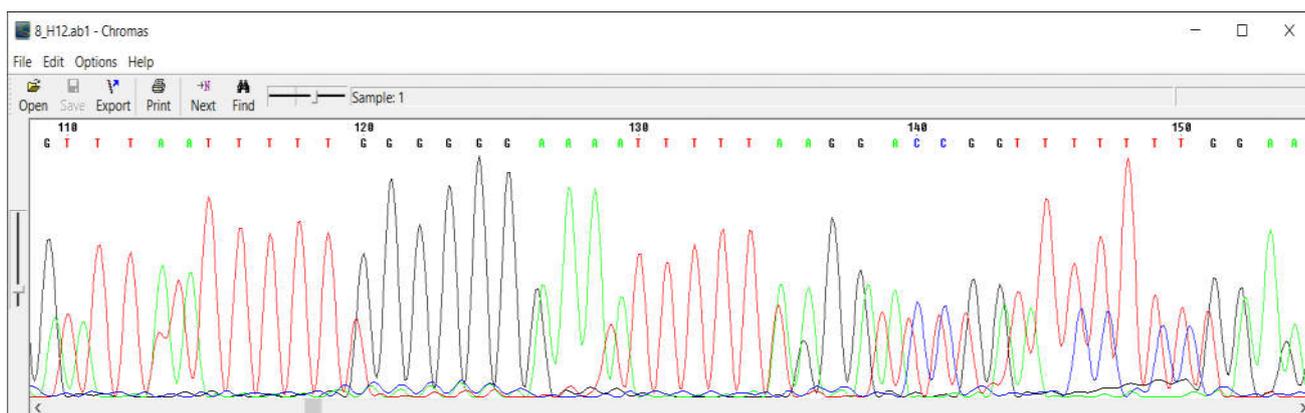


Рисунок 66. Мутации 9 экзона гена BRCA1

Данные получены на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 (серия № 101405) и предоставлены старшим научным сотрудником лаборатории синтеза и анализа биоорганических соединений ФГБНУ ВНИИСБ О. П. Малюченко.

## 5. Паспортизация сортов сельскохозяйственных культур

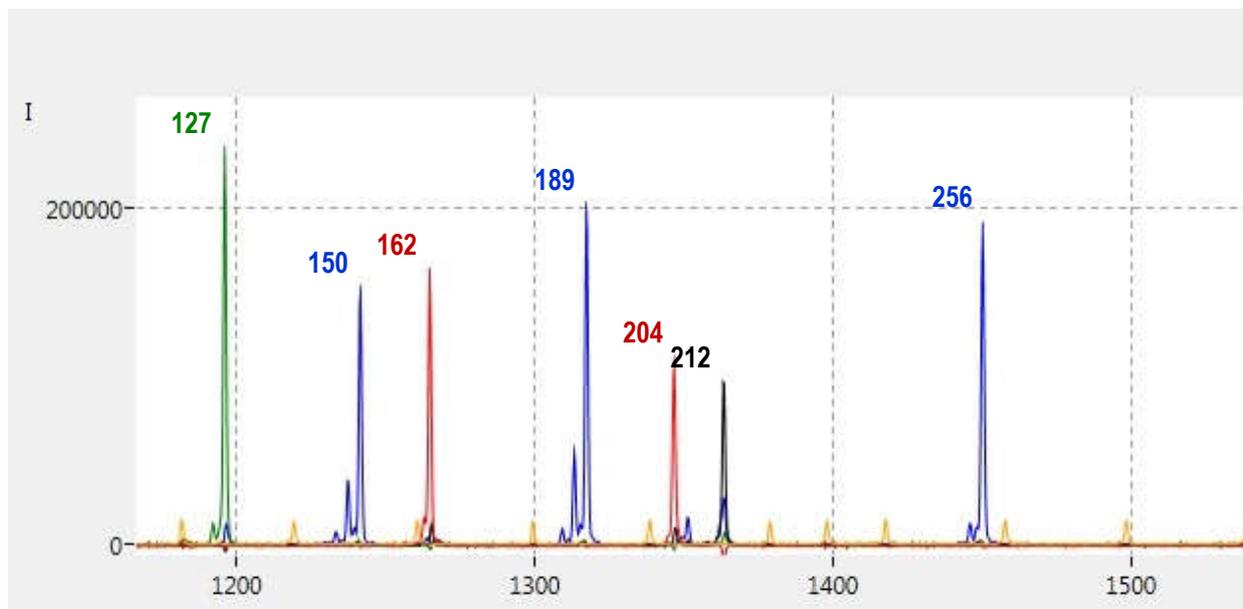


Рисунок 67. Генетический профиль сорта Сорго Сахарное 20

Данные получены на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 (серия № 101405) и предоставлены руководителем лаборатории анализа геномов ФГБНУ ВНИИСБ д.б.н. И. А. Шиловым и старшим научным сотрудником к.б.н. Ю. В. Анискиной.

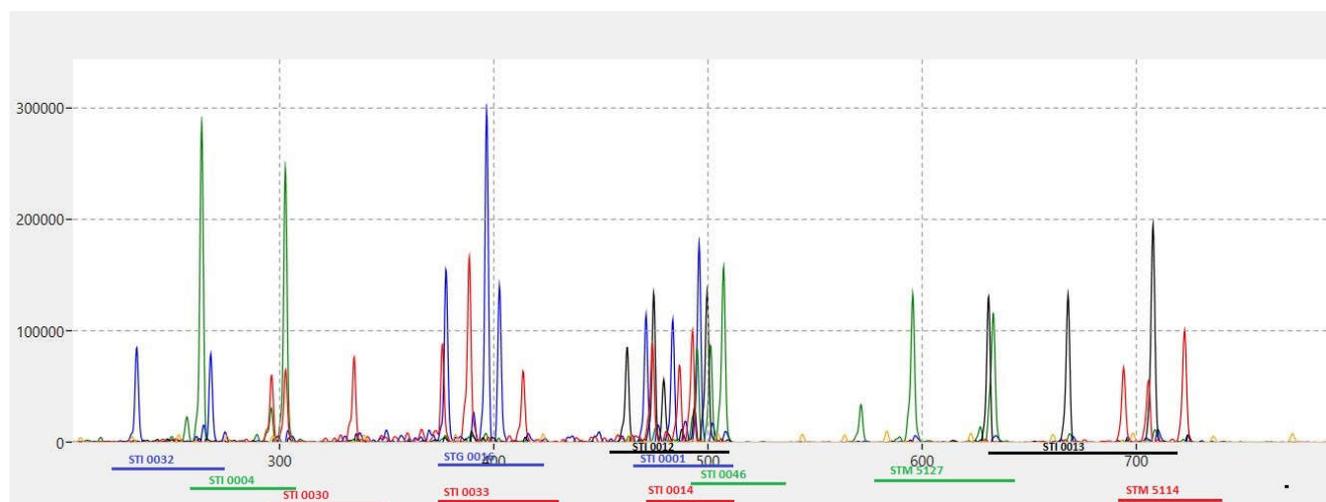


Рисунок 68. Генетический профиль сорта картофеля Югана

На рис. 68 представлена мультиплексная PCR, 12 локусов. Данные получены на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 (серия № 101403) и предоставлены научным сотрудником лаборатории синтеза и анализа биоорганических соединений ФГБНУ ВНИИСБ Ю. А. Монаховой.

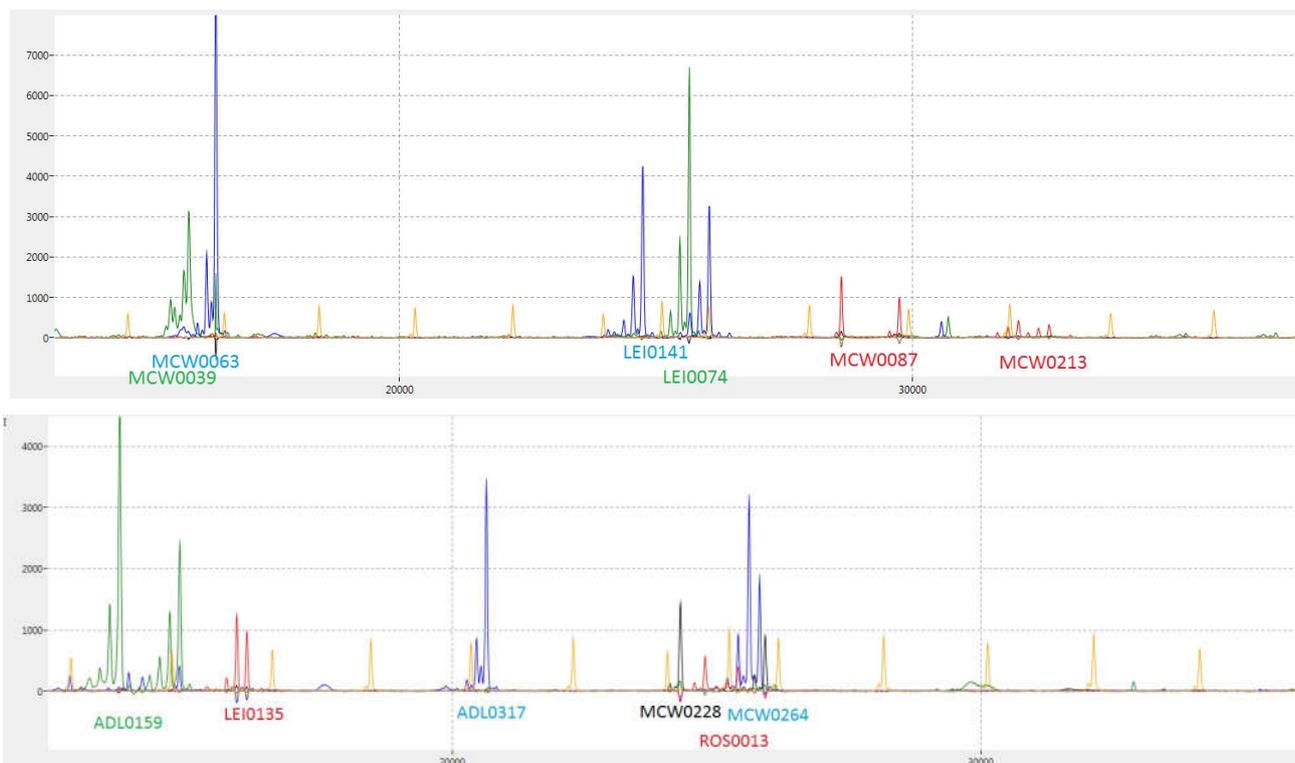


Рисунок 69. Генетический профиль исходной линии Б7 мясного кросса бройлерного типа «Смена 8»

На рис. 69 представлены две мультиплексные PCR, суммарно 12 локусов. Данные получены на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 (серия № 101405) и предоставлены старшим научным сотрудником лаборатории синтеза и анализа биоорганических соединений ФГБНУ ВНИИСБ О. П. Малюченко.

## 6. Качество секвенирования и длина прочтения

blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi#alnHdr\_35384602

Download ▾ GenBank Graphics

Synthetic construct BigDye Terminator Cycle Sequencing Standard sequence  
Sequence ID: [gb|AY390769.1](#) Length: 1000 Number of Matches: 1

Range 1: 6 to 779 GenBank Graphics ▾ Next Match ▲ Previous Match

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
1424 bits(771)	0.0	773/774(99%)	0/774(0%)	Plus/Plus
Query 4	CCCTGCAGGCGTGGCTGCAGCCTGGTTATGATTACTGTTAATGTTGCTACTACTGCTGAC	63		
Sbjct 6	CCCTGCAGGCGTGGCTGCAGCCTGGTTATGATTACTGTTAATGTTGCTACTACTGCTGAC	65		
Query 64	AATGCTGCTGCTGCTTCTCCTCACTGCTCCACTTCCTTGAACAATGCGCCGTCATGCTT	123		
Sbjct 66	AATGCTGCTGCTGCTTCTCCTCACTGCTCCACTTCCTTGAACAATGCGCCGTCATGCTT	125		
Query 124	CTTTTGCCTCCCGCTGCTCCAGAAAGCTAGGCCGAGATCAGAACCACCACAGTCAATAT	183		
Sbjct 126	CTTTTGCCTCCCGCTGCTCCAGAAAGCTAGGCCGAGATCAGAACCACCACAGTCAATAT	185		
Query 184	CACCACCTTCCTCTTAGATTGGAATCTCATGATAGGGGCTCAGCCCTGTGCGAGTG	243		
Sbjct 186	CACCACCTTCCTCTTAGATTGGAATCTCATGATAGGGGCTCAGCCCTGTGCGAGTG	245		
Query 244	GAGAGAAGTTTGCAGGCGAGCTGAGGAGCAATTGCAGGTGATATGATGCTCGGCTCAA	303		
Sbjct 246	GAGAGAAGTTTGCAGGCGAGCTGAGGAGCAATTGCAGGTGATATGATGCTCGGCTCAA	305		
Query 304	GAAGCGGGCCCGGAGAGGAAGAAGTCGTGCCGGGGCTAATTATTGGCAAACGAGCTCTT	363		
Sbjct 306	GAAGCGGGCCCGGAGAGGAAGAAGTCGTGCCGGGGCTAATTATTGGCAAACGAGCTCTT	365		
Query 364	GTTGTAACATGATCCAACCTGGAATGTCCTAATGGCGAATCAATATCCATAAGGCAT	423		
Sbjct 366	GTTGTAACATGATCCAACCTGGAATGTCCTAATGGCGAATCAATATCCATAAGGCAT	425		
Query 424	GATGGTTGCTCAGAGGCAGGAGAGCAACGAATACGATCCTATAAAAAGATAAAACATA	483		
Sbjct 426	GATGGTTGCTCAGAGGCAGGAGAGCAACGAATACGATCCTATAAAAAGATAAAACATA	485		
Query 484	AATAAACAGTCTGATTATATTCTGGGTATTAAGCCACAATCAGAACAAATATATGCTT	543		
Sbjct 486	AATAAACAGTCTGATTATATTCTGGGTATTAAGCCACAATCAGAACAAATATATGCTT	545		
Query 544	TGTATCTTTTCTTGCCTTCTTCAATACCAACTGCTTCCGCGGCCACATTAAGAGAACTTG	603		
Sbjct 546	TGTATCTTTTCTTGCCTTCTTCAATACCAACTGCTTCCGCGGCCACATTAAGAGAACTTG	605		
Query 604	TGGTAAGATAAGAAGATATTTTATTCGTTCTGCTGACTTGCTGGATGTCGGGAAATATTC	663		
Sbjct 606	TGGTAAGATAAGAAGATATTTTATTCGTTCTGCTGACTTGCTGGATGTCGGGAAATATTC	665		
Query 664	TGCATTTGATAAGAGCGGTTAATTCAGATATAATTGGTAGTGAAAAGGGTCGTTGCTA	723		
Sbjct 666	TGCATTTGATAAGAGCGGTTAATTCAGATATAATTGGTAGTGAAAAGGGTCGTTGCTA	725		
Query 724	TGGTCACCGTGAAGCGAGTACAGCAGCACAGAATGTTGCGGTTCTCAGTTAA 777			
Sbjct 726	TGGTCACCGTGAAGCGAGTACAGCAGCACAGAATGTTGCGGTTCTCAGTTAA 779			

Рисунок 70. Анализ последовательности синтетической конструкции BigDye Terminator Cycle Sequencing Standard. Совпадение с данными Генбанка при прочтении 777 нуклеотидов составляет 99%

Данные получены на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 (серия № 101405) и предоставлены ведущим научным сотрудником Центра коллективного пользования научным оборудованием ВНИИСБ «Биотехнология», к.б.н. К. А. Благодатских.

## 7. Электрофорез в неденатурирующих условиях

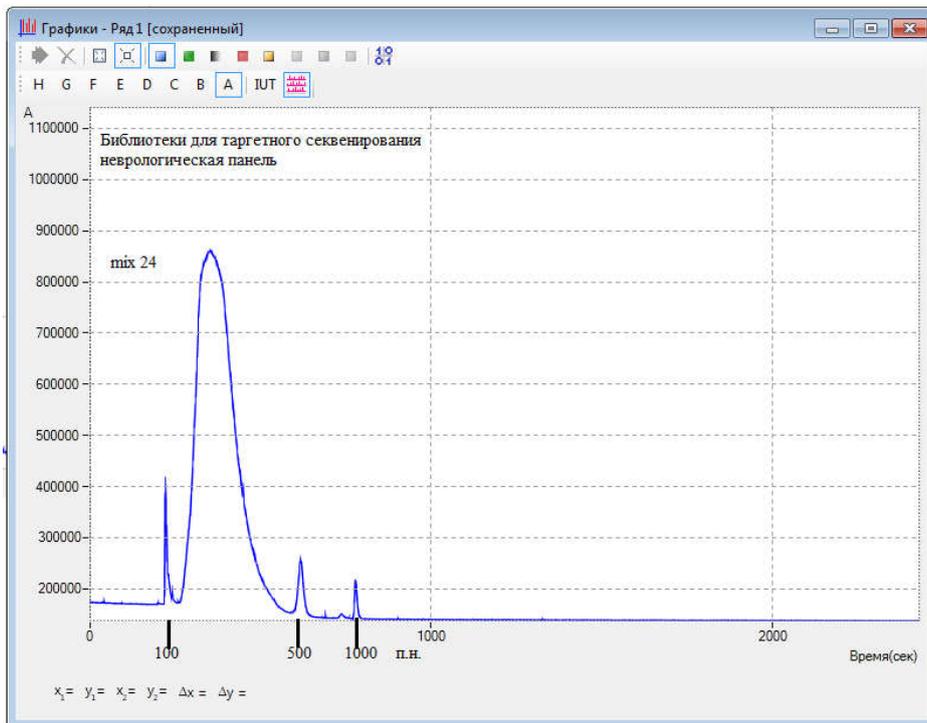


Рисунок 71. Оценка размеров NGS библиотек (неврологическая панель) для таргетного секвенирования (библиотеки приготовлены набором KAPA для секвенирования на Illumina)

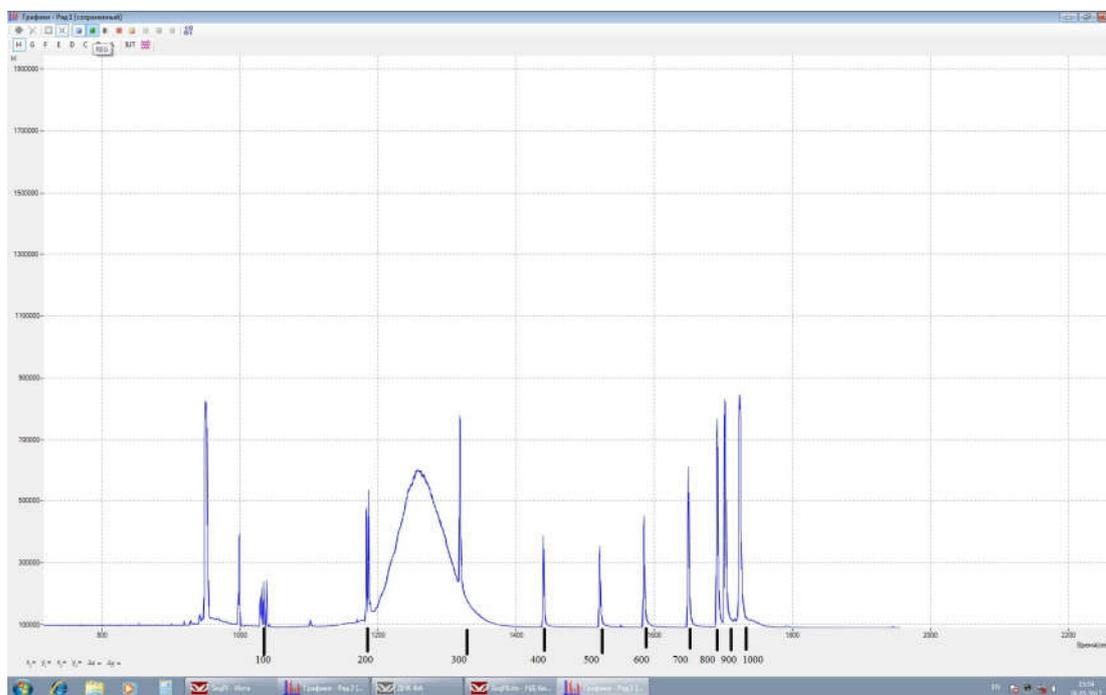


Рисунок 72. Оценка размеров NGS библиотек для секвенирования (библиотеки приготовлены набором NebNext Ultra II)

Данные для библиотек получены на генетическом анализаторе НАНОФОР 05 (серия № 031301).

## Приложение 8. Возможные неисправности и способы их устранения

Неисправность, ее внешнее проявление и дополнительные признаки	Вероятная причина или место неисправности	Способ устранения
Прибор не включается, зеленый светодиод рядом с выключателем не светится	Неисправность в проводах питания (сетевом комплекте)	Выключить прибор. Отсоединить от питающей сети, проверить исправность сетевого шнура, вилки и розетки
	Перегорели предохранители, установленные внутри прибора	комбинированным прибором типа Ц4353. Устранить неисправность
	Неисправность электронного блока	При исправном сетевом комплекте следует вызвать представителя предприятия-изготовителя
Позиционер не выходит на исходное положение или на заданное положение	Механическая помеха на ходовом валу позиционера	Осмотреть позиционер, удалить механическую помеху на ходовом валу позиционера
	Сбой программы прибора	Выключить и вновь включить прибор и компьютер
	Неисправен позиционер	Сообщить на предприятие-изготовитель
Термостат кассетный не выходит на заданный режим	Не закрыта крышка термостата	Закрыть крышку
	Неисправен термостат	Сообщить на предприятие-изготовитель
Большой шум, выбросы или дрейф нулевой линии	Воздушные пузыри в полимере	Дегазировать или заменить полимер
	Прибор не прогрелся	Дать прогреться 30 мин

Капилляры не заполняются полимером	Засорились капилляры	Промыть капилляры или поставить другую линейку капилляров
	Плохое уплотнение соединительных штуцеров блока заполнения полимером	Проверить герметичность уплотнительных винтов
Отсутствует ток в капилляре при наличии напряжения	Капилляры заполнены воздухом	Перезаполнить капилляр полимером
	Капилляры или электрод не касаются жидкости	Долить буферный раствор в контейнеры
Отсутствуют пики на электрофореграмме	Низкая концентрация пробы	Увеличить концентрацию пробы
	Концы капилляров не достают до пробы, проба не вводится в капилляр	Увеличить объем пробы









