#### ▼ Table of contents:

- 1 Разведочный анализ данных, предобработка и создание новых переменных
- 2-Практическая часть
  - 2.1 Эмбеддинги на объединенных датасетах
  - 2.2 Масштабирование данных
  - 2.3 Снижение размерности (PCA, t-SNE)и кластеризация (k-means, c-mens, agglomerative, DBSCAN
  - <u>2.4 Train/Test split, ресамплинг по pH</u>
  - 2.5 Тестирование моделей
- 3 Нейронная сеть
- Финальная сводная таблица с метриками моделей

```
import pandas as pd
import numpy as np
import math
import re
import os
import time
import seaborn as sns
import matplotlib.pyplot as plt
%matplotlib inline
from scipy.stats import spearmanr
from pprint import pprint
from scipy.stats import randint
from itertools import chain
from itertools import product as iterproduct
#!pip install xgboost
from sklearn.impute import SimpleImputer
from sklearn.metrics import roc_auc_score
from sklearn.metrics import roc curve
from sklearn.metrics import accuracy_score
from sklearn.decomposition import PCA
from sklearn.preprocessing import MinMaxScaler, RobustScaler, StandardScaler, LabelEncoder
#Clustering
#!pip install fuzzy-c-means
from sklearn.cluster import KMeans
#from fcmeans import FCM
from sklearn.cluster import AgglomerativeClustering
from sklearn.ensemble import AdaBoostRegressor
from sklearn.ensemble import StackingRegressor
from sklearn.ensemble import GradientBoostingClassifier
import sklearn.metrics
import plotly.graph_objs as go
from sklearn.metrics import silhouette_score
from sklearn.cluster import DBSCAN
from sklearn.model_selection import train_test_split
from sklearn.pipeline import make_pipeline
from sklearn.base import BaseEstimator
from sklearn.linear_model import LinearRegression
from sklearn import linear_model
from sklearn.preprocessing import PolynomialFeatures
from sklearn.linear_model import Ridge
from sklearn.linear_model import Lasso
from sklearn.ensemble import RandomForestRegressor
from sklearn.svm import SVR
from sklearn.neighbors import KNeighborsRegressor
from sklearn.tree import DecisionTreeRegressor
from sklearn.ensemble import RandomForestRegressor
from sklearn.ensemble import GradientBoostingRegressor
import xgboost as xgb
from xgboost import XGBRegressor
```

```
# Cross-Validation
from sklearn.model_selection import train_test_split
from sklearn.model_selection import KFold, GroupKFold
from sklearn.linear_model import LinearRegression
#GridSearch
from sklearn.model selection import GridSearchCV, RandomizedSearchCV
from sklearn.model_selection import cross_val_score, cross_validate
from scipy.stats import spearmanr
from scipy import stats
#metrics
from sklearn import metrics
import sklearn.metrics
from sklearn.metrics import mean_squared_error, r2_score, mean_absolute_error
#tensorflow Neural Networks
import tensorflow as tf
from tensorflow import keras
from tensorflow.keras.losses import MeanSquaredError
from tensorflow.keras.losses import MeanAbsoluteError
from tensorflow.keras.losses import MeanSquaredError
from tensorflow.keras import regularizers
from keras.models import Model, Sequential
from keras.layers import Embedding, Dense, BatchNormalization, Input, Concatenate, Add
from tensorflow.keras import regularizers, Model
from tensorflow.keras.optimizers import Adam, Adamax
from tensorflow.keras.preprocessing import sequence
from tensorflow.keras.utils import plot_model
import pickle
import warnings
warnings.filterwarnings("ignore")
# coxpaняю requirements.txt с текущими версиями библиотек
requirements = !pip freeze
import json
with open('requirements.txt', 'w') as f:
   f.write(json.dumps(requirements))
print('Done')
    Done
!python --version
     Python 3.8.16
#Загрузка данных и удаление данных с ошибкой из 'train updates 20220929.csv' с платформы Kaggle (ниже ссылки для оперативного доступа)
pd.set_option('display.max_columns', 500)
df train = pd.read csv('/kaggle/input/novozymes-enzyme-stability-prediction/train.csv', index col="seq id")
df_test = pd.read_csv('/kaggle/input/novozymes-enzyme-stability-prediction/test.csv')
df_submission = pd.read_csv('/kaggle/input/novozymes-enzyme-stability-prediction/sample_submission.csv')
df_train_updated = pd.read_csv('../input/novozymes-enzyme-stability-prediction/train_updates_20220929.csv', index_col="seq_id")
all_features_nan = df_train_updated.isnull().all("columns")
drop_indices = df_train_updated[all_features_nan].index
df_train = df_train.drop(index=drop_indices)
swap_ph_tm_indices = df_train_updated[~all_features_nan].index
df_train.loc[swap_ph_tm_indices, ["pH", "tm"]] = df_train_updated.loc[swap_ph_tm_indices, ["pH", "tm"]]
df train.shape
     (28981, 4)
df_train.describe(include='all')
#df_train.set_index('seq_id', inplace=True)
```

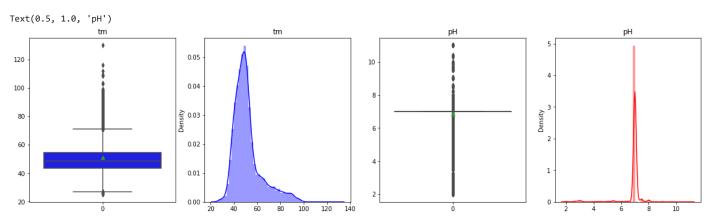
	protein_sequence	рН	data_source	tm
count	28981	28695.000000	28001	28981.000000
unique	27375	NaN	324	NaN
top	${\tt MRNTGAGPSPSVSRPPPSAAPLSGAALAAPGDAPSALYAPSALVLT}$	NaN	doi.org/10.1038/s41592-020-0801-4	NaN
freq	13	NaN	24525	NaN
mean	NaN	6.872467	NaN	51.360005
std	NaN	0.793184	NaN	12.056717
min	NaN	1.990000	NaN	25.100000
25%	NaN	7.000000	NaN	43.600000
est.shape	2			

df\_tes

(2413, 4)

```
fig, ax = plt.subplots(ncols=4, figsize=(20, 5))
sns.boxplot(data=df\_train.tm,\ ax=ax[0],\ color='b',\ showmeans=True)
sns.distplot(df_train[['tm']], ax=ax[1], color='b', kde=True, bins=50)
ax[0].set_title('tm')
ax[1].set_title('tm')
sns.boxplot(data=df_train.pH, ax=ax[2], color='r', showmeans=True)
sns.distplot(df_train[['pH']], ax=ax[3], color='r', kde=True, bins=50)
ax[2].set_title('pH')
ax[3].set_title('pH')
```

# we can clearly see some outliers



df\_test.describe()

	seq_id	рН
count	2413.000000	2413.0
mean	32596.000000	8.0
std	696.717422	0.0
min	31390.000000	8.0
25%	31993.000000	8.0
50%	32596.000000	8.0
75%	33199.000000	8.0
max	33802.000000	8.0

# Пропуски в данных

```
#пропуски в тестовых данных отутсвуют
df_test.isna().sum()
    seq_id
    protein_sequence
                         a
    рΗ
                         0
    data_source
    dtype: int64
df_train.isna().sum()
     protein_sequence
                           0
                         286
    data_source
                         980
                           0
    dtype: int64
```

- · Replace inf values with NaNs
- Drop missing rows with NaN values for pH column, since it is too small and replace missing for data source with 0.

```
# заменим inf значения как np.Nan

df_train['data_source'].replace([np.inf, -np.inf], np.nan, inplace=True)

print(df_train.isna().sum())

protein_sequence 0

pH 286

data_source 980

tm 0

dtype: int64
```

Проверим, есть ли общие источники данных у обоих датасетов

```
df_test.data_source.value_counts()

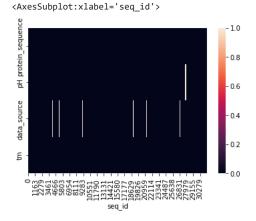
Novozymes 2413

Name: data_source, dtype: int64
```

df\_train[df\_train.data\_source=='Novozymes'] # данные тренингового датасета взяты из других источников по сравнению с теми, что содержатся в

# protein\_sequence pH data\_source tm seq\_id

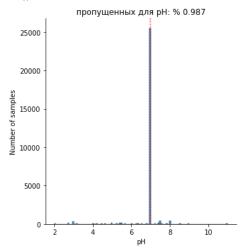
sns.heatmap(df\_train.isna().T)



Явное преобладание кислотного уровня рН (7) в тренировочном датасете

```
bins = len(df_train.pH.value_counts())
p=round((df_train['pH'].isna().sum() / df_train.shape[0]) *100, 3)
sns.displot(df_train.pH, bins=bins)
plt.title('пропущенных для рН: % {}'.format(p))
plt.axvline(7, c='red', linestyle='dotted')
#plt.xlim(0, 10)
```

```
plt.ylabel('Number of samples')
plt.show()
```



df\_train

	protein_sequence	рН	data_source	tm
seq_id				
0	${\tt AAAAKAAALALLGEAPEVVDIWLPAGWRQPFRVFRLERKGDGVLVG}$	7.0	doi.org/10.1038/s41592-020-0801-4	75.7
1	${\tt AAADGEPLHNEEERAGAGQVGRSLPQESEEQRTGSRPRRRRDLGSR}$	7.0	doi.org/10.1038/s41592-020-0801-4	50.5
2	${\tt AAAFSTPRATSYRILSSAGSGSTRADAPQVRRLHTTRDLLAKDYYA}$	7.0	doi.org/10.1038/s41592-020-0801-4	40.5
3	A AASGLRTAIPAQPLRHLLQPAPRPCLRPFGLLSVRAGSARRSGLL	7.0	doi.org/10.1038/s41592-020-0801-4	47.2
4	${\tt AAATKSGPRRQSQGASVRTFTPFYFLVEPVDTLSVRGSSVILNCSA}$	7.0	doi.org/10.1038/s41592-020-0801-4	49.5
31385	${\tt YYMYSGGGSALAAGGGGAGRKGDWNDIDSIKKKDLHHSRGDEKAQG}$	7.0	doi.org/10.1038/s41592-020-0801-4	51.8
31386	${\tt YYNDQHRLSSYSVETAMFLSWERAIVKPGAMFKKAVIGFNCNVDLI}$	7.0	doi.org/10.1038/s41592-020-0801-4	37.2
31387	${\tt YYQRTLGAELLYKISFGEMPKSAQDSAENCPSGMQFPDTAIAHANV}$	7.0	doi.org/10.1038/s41592-020-0801-4	64.6
31388	${\tt YYSFSDNITTVFLSRQAIDDDHSLSLGTISDVVESENGVVAADDAR}$	7.0	doi.org/10.1038/s41592-020-0801-4	50.7
31389	${\tt YYVPDEYWQSLEVAHKLTFGYGYLTWEWVQGIRSYVYPLLIAGLYK}$	7.0	doi.org/10.1038/s41592-020-0801-4	37.6

- 28981 rows × 4 columns
- Заменим пропущенные значения об источнике данных значением "Unknown"
- Пропущенные значения рН заменим на среднее значение, преобладающее в выборке в целом

## Разведочный анализ данных

Поскольку даннных о о последовательностях мало информативны, создадим несколько дополнительных пременных:

- Длина последовательности аминокислот в протеине
- Уровень рН (щелочной ниже 7 и кислотный -выше 7)

- Данные об источнике данных (категориальный признак) закодированы как численные в соответствии с их рангом (частотой встречаемиости)
- Рассчитано число аминокислот для каждой строки с данными о протеине и рассчитан процент числа каждой аминокислоты к общей длине протеина

Определим, насколько важен параметр источника данных для принятия решения о его дальнейшем удалении либо кодировании числом. Подход с One Hot Encoding представляется нецелесообразным ввиду большого числа источников данных (325 источников)

Для этого рассмотрим распределение целевой переменной термостабильности ('tm') в подвыборках последовательностей аминокислот из разных источников данных для оценки важности этого параметра для дальнейшего анализа

```
sns.displot(df_train, x = 'tm', hue='data_source', kde_kws={'linewidth': 2}, legend=False, palette='rainbow')

<seaborn.axisgrid.FacetGrid at 0x7f22c868e3d0>

1000

800

400

200
```

120

- Можно видеть, что распределение частоты того или иного параметра термостибильности неоднородны в разных группах данных. Поэтому параметр источник данных ('data\_soucre') оставлен в датасете.
- Категориальную информацию об источнике удалим.

```
df_train['source'] = df_train['data_source'].rank(pct=True)
del df_train['data_source']
df_train['seq_len'] =[len(s) for s in df_train['protein_sequence']]
df_train['acidity'] = 0
df_train['acidity'] = df_train.apply(lambda row: 0 if row['pH'] > 7 else 1, axis=1)
df train.sample(1)
                                                                                   source seq_len acidity
                                                       protein_sequence pH
                                                                              tm
     seg id
      26917 MTEFKAGSAKKGATLFKTRCLQCHTVEKGGPHKVGPNLHGIFGRHS... 5.2 25.2 0.136866
                                                                                               109
sns.displot(df_train, x = 'tm', hue='acidity')
# нарисуем медианную линию для обоих подгрупп и посчитаем разницу средних
mean_acid = round(df_train[df_train.acidity==1].tm.mean())
mean_base = round(df_train[df_train.acidity==0].tm.mean())
ph = mean_base - mean_acid
plt.axvline(df_train[df_train.acidity==0].tm.mean(), color='blue', ls='--')
plt.axvline(df_train[df_train.acidity==1].tm.mean(), color='red', ls='--')
plt.title('Разница между срендим в подгруппах по уровню pH: {}'.format(ph))
```

```
Text(0.5, 1.0, 'Разница между срендим в подгруппах по уровню рН: 7')
       Разница между срендим в подгруппах по уровню рН: 7
       1000
        800
                                                   acidity
        600
                                                   ____0
        400
aminoacids = ['A', 'R', 'N', 'D', 'C', 'E', 'Q', 'G', 'H', 'I', 'L', 'K', 'M', 'F', 'P', 'S', 'T', 'W', 'Y', 'V']
len(aminoacids)
# создаем колонки с признаками пропорции той или иной аминокислоты в общем в последовательности
for amino in aminoacids:
   df_train[amino] = (df_train.protein_sequence.str.count(amino, re.I) / df_train.seq_len) *100
df_train.sample()
                                                                                  source seq len acidity
                                                     protein_sequence
                                                                            tm
     seq_id
      21725 MRFETLQLHAGYEPEPTTLSRQVPIYPTTSYVFKSPEHAANLFALK... 7.0 88.2 0.576895
                                                                                                        1 11.428571 5.47619 2.857143 2.619
                                                                                              420
Также отдельно создадим копию датасета, где создадим колонки с признаками об общем числе аминокислот для проверки идеи о
том, что количество аминокислот, а не только их пропорция имеет значение для целевого показателя
Затем сохраним полученные данные в отдельный датасет.
df_train_amino_count = df_train.copy()
for amino_count in aminoacids:
   df_train_amino_count[amino_count] = df_train_amino_count.protein_sequence.str.count(amino_count, re.I)
df_train_amino_count.reset_index(inplace=True)
df_train_amino_count.sample()
           seq\_id
                                                                                      source seq_len acidity
                                                         protein_sequence
                                                                           pН
                                                                                 tm
             3992 MAEDTDGGIRFNSLCFINDHVGFQGSIKTSPSDFIVIEIDEQGQLV..
                                                                                    0.576895
     3867
                                                                               50.9
                                                                                                  701
                                                                                                                           38
df_train_amino_count= df_train_amino_count[['seq_id', 'protein_sequence', 'A', 'R', 'N', 'D', 'C', 'E', 'Q', 'G', 'H', 'I', 'K',
      'M', 'F', 'P', 'S', 'T', 'W', 'Y', 'V']]
\label{eq:df_train_amino_count.columns} = [str(col) + '\_count' \ for \ col \ in \ df\_train\_amino\_count.columns]
df_train_amino_count.sample()
            seq id count
                                                            protein_sequence_count A_count R_count N_count D_count C_count E_count Q_c
     14551
                   15636 MLKEHSKKQHLRREVQEKLKNEAIVAAQTLSTAVVDHLNAKVAQAY...
                                                                                                                                     13
                                                                                         16
                                                                                                          11
Переименуем названия колонок, чтобы затем присоединить к итоговому датафрейму
df_train_amino_count.rename(columns={'seq_id_count':'seq_id', 'protein_sequence_count': 'protein_sequence'}, inplace=True)
df_train_amino_count.sample()
            seq_id
                                                            protein_sequence A_count R_count N_count D_count C_count E_count Q_count (
            25579 MSSFTKDEFDCHILDEGFTAKDILDQKINEVSSSDDKDAFYVADLG...
                                                                                                                     12
                                                                                                                              27
     23356
                                                                                  40
                                                                                           19
                                                                                                    15
                                                                                                             35
                                                                                                                                       16
# список подсчитанного числа аминокислот в последовательностях
```

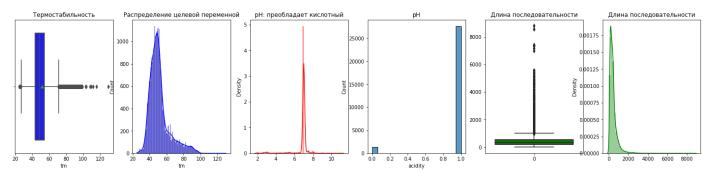
aminoacids\_count = ['A\_count', 'R\_count', 'N\_count',

'D\_count', 'C\_count', 'E\_count', 'Q\_count', 'G\_count', 'H\_count',

	protein_sequence	seq_id	рН	tm	source	seq_len	acidity	Α	R	N	
305	ALPTPRHLHTSPWRADCSRASLTRLRRQAYARLYPVLLVKQDGSTI	319	7.0	50.0	0.576895	109	1	8.256881	16.513761	0.0	5.5
4											•

Оценка распределения числовых переменных с помощью гистрограмм

```
fig, ax = plt.subplots(ncols=6, figsize=(25, 5))
sns.boxplot(df_train.tm, ax=ax[0], color='b', showmeans=True)
sns.histplot(df_train.tm, ax=ax[1], color='b', kde=True)
ax[0].set_title('Термостабильность')
ax[1].set_title('Распределение целевой переменной')
ax[2].set_title('pH: преобладает кислотный')
sns.distplot(df_train[['pH']], ax=ax[2], color='r', kde=True, bins=50)
sns.histplot(data=df_train.acidity, ax=ax[3])
ax[3].set_title('pH')
ax[4].set_title('Кислотный vs Щелочной рН')
sns.boxplot(data=df_train.seq_len, ax=ax[4], color='g')
sns.distplot(df_train[['seq_len']], ax=ax[5], color='g', kde=True, bins=50)
ax[4].set_title('Длина последовательности')
ax[5].set_title('Длина последовательности')
plt.savefig('pic1.png')
```



Для остальных параметров (процентное соотошение аминокислот) обратимся к таблице ниже

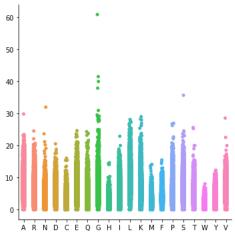
df\_train.describe()

	seq_id	рН	tm	source	seq_len	acidity	А	R	N	
count	28981.000000	28981.000000	28981.000000	28981.000000	28981.000000	28981.000000	28981.000000	28981.000000	28981.000000	28981.0
mean	15733.571029	6.872467	51.360005	0.500017	450.468617	0.953659	7.848316	5.427759	4.253150	5.5
std	9256.053131	0.789261	12.056717	0.181189	415.159049	0.210226	2.782231	2.239725	1.861235	1.7
min	0.000000	1.990000	25.100000	0.000086	5.000000	0.000000	0.000000	0.000000	0.000000	0.0
25%	7511.000000	7.000000	43.600000	0.576895	212.000000	1.000000	5.905512	3.971631	3.018868	4.4
50%	15575.000000	7.000000	48.800000	0.576895	351.000000	1.000000	7.544910	5.196182	4.081633	5.4
75%	23896.000000	7.000000	54.600000	0.576895	537.000000	1.000000	9.388458	6.617647	5.263158	6.5
max	31389.000000	11.000000	130.000000	0.576895	8798.000000	1.000000	29.865772	24.539877	31.989924	20.5
4										•

Оценим преобладание той или ной аминокислоты в последовательностях аминокислот в целом на графике ниже

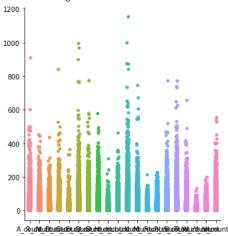
sns.catplot(data=df\_train[aminoacids])

<seaborn.axisgrid.FacetGrid at 0x7f22c17bf990>



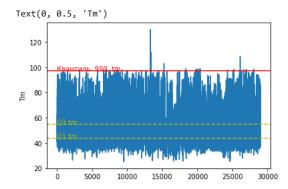
# График отдельно для количества аминокислот в белках sns.catplot(data=df\_train[aminoacids\_count])





# **-** Выбросы

```
low_tm, high_tm = np.percentile(df_train.tm, [25, 75])
line = df_train.tm.quantile(.999) # за .999 квантилем есть выбросы (знчение, которое случайная величина не превысит с вероятностью .999)
df_train.tm.plot()
plt.axhline(y=line, c='r')
plt.text(0.1, line, 'Kвантиль .999, tm', c='r')
plt.axhline(y= low_tm, c='y', linestyle='--')
plt.axhline(y= high_tm, c='y', linestyle='--')
plt.text(0.1, high_tm, 'Q3 tm', c='y')
plt.text(0.1, low_tm, 'Q1 tm', c='y')
plt.text(0.1, low_tm, 'Q1 tm', c='y')
plt.ylabel('Tm')
```



```
#q_low_tm = df_train_train['tm'].quantile(0.01)
q_low_ph = df_train['pH'].quantile(0.05)
q_hi_ph = df_train['pH'].quantile(0.95)
outliers_pH = df_train[(df_train['pH'] > q_hi_ph) | (df_train['pH'] < q_low_ph)]
outliers_pH.shape</pre>
```

Посмотрим на распределение целевой перемменной в группе выбросов и в общем по выборке

```
sns.distplot(outliers_pH.tm, hist=True, kde=True, bins=50, kde_kws={'linewidth': 2}, color='red')
sns.distplot(df_train[df_train.pH <q_hi_ph].tm, hist=True, kde=True, bins=50, color = 'blue')

#df_train = df_train[df_train.pH <q_hi_ph]
low_ph, high_ph = np.percentile(df_train.pH, [25, 75])
line=max(df_train[df_train.pH<q_hi_ph].pH)

df_train.pH.plot()
plt.axhline(y=line, c='r')
plt.text(0.1, line, 'Max pH < 0.99 quantile', c='r')
plt.axhline(y= low_ph, c='y', linestyle='--')
plt.axhline(y= high_ph, c='y', linestyle='--')
plt.text(0.1, high_ph, 'Q3 pH', c='y')
plt.text(0.1, low_ph, 'Q1 pH', c='y')
plt.text(0.1, low_ph, 'Q1 pH', c='y')
plt.ylabel('pH')</pre>

df_train.to_csv('df_train_before_scaling.csv')
```

Теперь перед проведенеим шкалирования подготовим тестовые данные

## Преобразование тестового датасета: создание новых переменных

Для предсказания значений теомостабильности на тестовом датасете требуется приести его к тому же формату, что и тренирочный датасет, то есть создать дополнительные переменные, такие как длина последовательности, уровень pH, количество аминокислот в последовательности белка и его пропорция в процентах.

Повторим манипуляции и добавим те же переменные, что ранее добавили в тренировочный датасет:

- длину последовательности аминокислот
- процентное соотношение аминокислот в белке
- количество аминокислот в последовательности

```
df_test = pd.read_csv('/kaggle/input/novozymes-enzyme-stability-prediction/test.csv')
#df_test.rename(columns={'seq_id': 'id'}, inplace=True)
df_test.set_index('seq_id',inplace=True)
df_test.sample()
df_test['seq_len'] =[len(s) for s in df_test['protein_sequence']]
df_test['source'] = max(df_train.source)* 1.1 # заменим на число немного большее, чем максимальный ранк в тренировочном датасете
del df_test['data_source']
df_test['seq_len'] =[len(s) for s in df_test['protein_sequence']]
df_test['acidity'] = 0
df_test['acidity'] = df_test.apply(lambda row: 0 if row['pH'] > 7 else 1, axis=1)
# создаем колонки с признаками пропорции той или иной аминокислоты в общем в последовательности
for amino in aminoacids:
   df_test[amino] = (df_test.protein_sequence.str.count(amino, re.I) / df_test.seq_len) *100
df_test.sample()
max(df_train.source)
df_test_amino_count = df_test.copy()
for amino_count in aminoacids:
   df_test_amino_count[amino_count] = df_test_amino_count.protein_sequence.str.count(amino_count, re.I)
df_test_amino_count.reset_index(inplace=True)
df_test_amino_count= df_test_amino_count[['seq_id', 'protein_sequence', 'A', 'R', 'N', 'D', 'C', 'E', 'Q', 'G', 'H', 'I', 'K',
       'M', 'F', 'P', 'S', 'T', 'W', 'Y', 'V']]
df_test_amino_count.columns = [str(col) + '_count' for col in df_test_amino_count.columns]
df_test_amino_count.rename(columns={'seq_id_count':'seq_id', 'protein_sequence_count': 'protein_sequence'}, inplace=True)
df_test = pd.merge(df_test, df_test_amino_count, how='inner', on =['protein_sequence', 'seq_id'])
```

```
df_test.set_index('seq_id', inplace=True)
df_test.reset_index(inplace=True)
df_test.sample() # 31,390 первый индекс в тестовом датасете
```

Объединима датасеты для того, чтобы провести стандартизацию и нормализацию для числовых переменных. ДЛя этого тренинировочный датасет возьмем без целевой переменной 'tm' и без колонки 'protein sequence', затем после стандартизации присоединим их обратно

```
# создадим датасет с данными 'tm' и 'protein sequence'
df_tm = df_train[['seq_id', 'protein_sequence', 'tm']]
train_indexes = df_train.seq_id.tolist()
train_indexes[-1]
test_indexes = df_test.reset_index().seq_id.tolist()
test_indexes[0]
\label{eq:count', 'E_count', 'Q_count', 'G_count', 'H_count', 'I_count',} \\
      'L_count', 'K_count', 'M_count', 'F_count', 'P_count', 'S_count',
      'T_count', 'W_count', 'Y_count', 'V_count']
df_train_to_merge = df_train[merge_columns]
df_train_to_merge.set_index('seq_id', inplace=True)
df_train_to_merge.sample()
df_test.reset_index(inplace=True)
df_train_to_merge.reset_index(inplace=True)
df_train_to_merge.sample()
df_final = pd.concat([df_train_to_merge, df_test])
df_final.sample()
df_final.shape
# оценим распределение данных в объединенном датасете до масштабирования
df_final.describe()
```

## 2 Практическая часть

#### Комментарий:

Далее чтобы провести кластеризацию и сохранить информацию, содержащуюся в тестовом датасете (в нем нет меток, но есть данные по протеинам с щелочным pH, которых менее 1% в тренировочной части), будем далее работать на объединенном датасете (для вычисления эмбеддингом и нахождения кластеров), затем снова разделим на две части по индексам, сохраненным выше (для предсказания термостабильности)

# → Эмбддинги

## 2.1 - Эмбеддинги на объединенных датасетах

```
# Source: https://github.com/cran2367/sgt/tree/master/python/sgt-package#sgt-class-def
!pip install sgt
import sgt
sgt.__version__
from sgt import SGT
```

SGT: SGT embedding embeds the long- and short- term patterns in a sequence into a finite-dimensional vector. The advantage of SGT embedding is that we can easily tune the amount of long- / short- term patterns without increasing the computation.

**kappa** - Tuning parameter, kappa > 0, to change the extraction of long-term dependency. Higher the value the lesser the long-term dependency captured in the embedding. Typical values for kappa are 1, 5, 10.

lengthsensitive - If set to false then the embedding of two sequences with similar pattern but different lengths will be the same.

```
df_final.sample()
corpus = df_final.copy()
corpus['protein_sequence'] = corpus['protein_sequence'].map(list)
#corpus.set_index('id', inplace=True)
corpus = corpus [['seq_id', 'protein_sequence']]
# change index column name becuase otherwise SGT does not work
corpus.columns = ['id', 'sequence']
corpus.sample(1)
%%time
# Compute SGT embeddings
sgt = SGT(kappa=1,
          lengthsensitive=False,
          mode='multiprocessing')
embeddings = sgt.fit_transform(corpus)
embeddings.to_csv('embeddings.csv')
embeddings.sample()
embeddings['id'] = embeddings['id'].astype('int32')
embeddings.sample()
embeddings = pd.read_csv('/kaggle/input/embeddings/embeddings.csv')
del embeddings['Unnamed: 0']
embeddings.sample()
                                                             ('A')
                                                                             ('A',
                                                                                                ('A')
                                                                                                          ('A',
                                                                                                                ('A')
                                                              'F')
                                                                               'H')
                                                                                                                  'M')
     30245 32654.0 0.002752 0.00165 0.004839 0.001531 0.004618 0.004929
                                                                                0.0 0.012063 0.00291 0.020345
                                                                                                                   0.0 0.004382 0.010687 0.006
embeddings.shape
     (31394, 401)
# сохраним названия колонок эмбеддингов, чтобы затем исключить эти колонки с данными при необходимости
emb_cols = embeddings.columns.tolist()
emb_cols.remove('id')
```

#### 2.2 - Масштабирование данных

Для целей применения алгоритмов, которые основываются на измерении расстояний, например, k-ближайщих соседей, проведем нормализацию/стандартизацию переменных в датасете с эмбеддингами и объединенном датасете и затем объединим их для проведения кластеризации

```
df_final.sample()
```

Теперь построим финальные графики распределения переменных для всего датасета в целом. Но для целевой переменной 'tm' график построим на основе данных только тренировочного датасета, т.к. в тестовом ее требуется предсказать

```
fig, ax = plt.subplots(ncols=7, figsize=(25, 5))
sns.boxplot(df\_train.tm,~ax=ax[0],~color='b',~showmeans=True)
sns.histplot(df_train.tm, ax=ax[1], color='b', kde=True)
ax[0].set_title('Термостабильность')
ax[1].set_title('Термостибильность')
sns.distplot(df_final[['pH']], ax=ax[2], color='r', kde=True, bins=50)
ax[2].set_title('pH: в выборке в целом')
sns.distplot(df_train['pH'], ax=ax[3], color='r', kde=True, bins=50)
ax[3].set_title('pH: только в тренировочной выборке')
sns.histplot(data=df_train.acidity, ax=ax[4], color='r')
ax[4].set_title('pH: только в тренировочной выборке')
sns.distplot(df_train[['seq_len']], ax=ax[5], color='g', kde=True, bins=50)
ax[5].set_title('Длина последовательности')
sns.boxplot(df_train['seq_len'], ax=ax[6], color='g')
ax[6].set_title('Длина последовательности')
plt.savefig('pic1.png')
corr, p = spearmanr(df_train.tm, df_train.pH)
print(corr, round(p, 3))
corr, p = spearmanr(df_train.tm, df_train.A)
print(corr, round(p, 3))
corr, p = spearmanr(df_train.tm, df_train.C_count)
print(corr, round(p, 3))
corr, p = spearmanr(df_train.tm, df_train.S_count)
print(corr, round(p, 3))
corr, p = spearmanr(df_train.tm, df_train.K_count)
print(corr, round(p, 3))
sns.pairplot(df_train, corner = True)
plt.savefig('fig.png')
# there is a potential correlation between those variables
plt.figure(figsize=(20, 20))
corr = df_final.corr(method='spearman')
mask = np.triu(np.ones_like(corr, dtype=bool))
filtered_df = corr[((corr >= .1) | (corr <= -.1)) & (corr !=1)]
sns.heatmap(filtered_df, cmap='vlag', mask=mask, annot=True)
plt.savefig('corr_fig_scaled.png')
df_train.to_csv('final_scaled_train_df.csv')
df_test.to_csv('final_scaled_test_df.csv')
```

```
df_final.rename(columns={'seq_id': 'id'}, inplace=True)
# объединяем с эмбеддингами
df_all = embeddings.merge(df_final, how='inner', on='id')

del df_all['protein_sequence']
df_all.set_index('id', inplace=True)
df_all.to_csv('df_train_and_test_scaled_embeddings.csv')
```

#### ▼ 2.3 - Снижение размерности и кластеризация

Загрузим сохраненный на предыдущем этапе объединенный датасет с эмбеддингами для терировочной и тестовой части без меток тренировочной части

Далее для проверки эффектиновсти методов кластеризации будем использовать как датасет только с эмбеддингами и индексами, так и итоговый датасет, объединяющий матрицу эмбеддингов и финальную матрицу со всеми масштабированными параметрами (длина последовательности, pH).

```
df_all = pd.read_csv('/kaggle/input/working/df_train_and_test_scaled_embeddings.csv')
del df_all['protein_sequence']
del df_all['Unnamed: 0']
df_all.set_index('id', inplace=True)
```

проверим ценность использования метода снижения размерности РСА на общей матрице со всеми данныи, включая эмбеддинги

```
n=15
pca = PCA(n_components=n)
X = pca.fit_transform(df_all)
print(np.sum(pca.explained_variance_ratio_))
print(np.sum(pca.explained_variance_))
df_pca = pd.DataFrame(data=X)
features = range(pca.n_components_)
# кумулятивная сумма союственных векторов, поможет визуализировать объясняемую компонентами дисперсию
exp_var_pca = pca.explained_variance_ratio_
cumsum = np.cumsum(exp_var_pca)
explained_variance = pca.explained_variance_
f, ax = plt.subplots(1, 2, figsize=(10, 5))
ax[0].bar(features, pca.explained_variance_ratio_)
ax[0].set_xlabel('PCA компоненты')
ax[0].set_ylabel('% объясненной дисперсии')
ax[0].set_xticks(features)
ax[0].axvline(x=1.5, c='r')
ax[1].bar(range(0,len(exp_var_pca)), exp_var_pca, alpha=0.5, align='center', label='Индивидуальная объясненная дисперсия')
ax[1].step(range(0,len(cumsum)), cumsum, where='mid',label='Кумулятивная объясненная дисперсия')
ax[1].set_ylabel('Объясненная дисперсия')
ax[1].set_xlabel('Индекс компоненты')
ax[1].legend(loc='best')
```

```
0.2873974529924973
     127.60853387141808
     <matplotlib.legend.Legend at 0x7f23102686d0>
                                                  0.30
        0.10
                                                  0.25
        0.08
#проверим РСА отдельно только на данных матрицы эмбеддингов
pca = PCA(n_components=n)
X = pca.fit transform(df all[emb cols])
print(np.sum(pca.explained_variance_ratio_))
print(np.sum(pca.explained_variance_))
df_pca = pd.DataFrame(data=X)
features = range(pca.n_components_)
exp_var_pca = pca.explained_variance_ratio_
cum_sum = np.cumsum(exp_var_pca)
explained_variance = pca.explained_variance_
# Cumulative sum of eigenvalues; This will be used to create step plot
# for visualizing the variance explained by each principal component.
f, ax = plt.subplots(1, 2, figsize=(10, 5))
ax[0].bar(features, pca.explained_variance_ratio_)
ax[0].set_xlabel('PCA features')
ax[0].set_ylabel('variance %')
ax[0].set_xticks(features)
ax[0].axvline(x=0.5, c='r')
ax[0].set_title('Снижение объесненной дисперсии')
# Create the visualization plot
ax[1].bar(range(0,len(exp_var_pca)), exp_var_pca, alpha=0.5, align='center', label='Индивидуальная объясненная дисперсия')
ax[1].step(range(0,len(cum_sum)), cum_sum, where='mid',label='Кумулятивная объесненная дисперсия')
ax[1].set_ylabel('Объясненная дисперсия')
ax[1].set_xlabel('Индекс компоненты')
ax[1].legend(loc='best')
     0.26952442347175454
     107.81320358643342
     <matplotlib.legend.Legend at 0x7f2307bac210>
              Снижение объесненной дисперсии
                                                  0.25
        0.08
                                                  0.20
                                                дисперсия
        0.06
                                                  0.15
                                                          Кумулятивная объесненная дисперсия
                                                Объясненная
                                                          Индивидуальная объясненная дисперсия
        0.04
                                                  0.10
        0.02
                                                  0.05
        0.00
                                                  0.00
              0 1 2 3 4 5 6 7 8 9 10 11 12 13 14
                                                        0.0
                                                             2.5
                                                                  5.0
                                                                        7.5
                                                                            10.0
                                                                                  12.5
                                                                                       15.0
                         PCA features
                                                                 Индекс компоненты
```

Подитог: метод РСА показывает небольшую эффективность даже при 10 главных компонентах, в связи с чем целесообразность его использования не обоснована. Кластеризация исходной матрицы показала большую ошибку. Вычислим инетрцию метода к-ближийщих соседей на всем датасете

```
k=list(range(2,15))
ssd=[]
for i in k:
    kmeans=KMeans(n_clusters=i).fit(df_all)
```

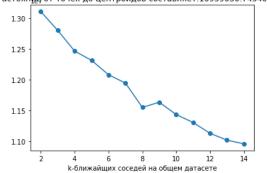
```
plt.plot(k, ssd, 'o-')
plt.xlabel('k-ближайщих соседей на общем датасете')
#plt.ylabel('Sum of squared error')
```

ii=kmeans.inertia\_

ssd.append(kmeans.inertia\_)

 $plt.title('Pactoяние от точек до центроидов составляет:{}'.format(ii)) plt.show()$ 

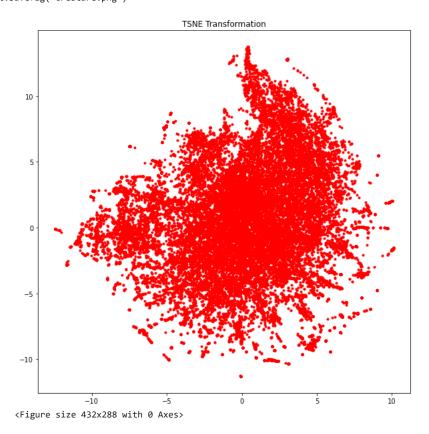
Растоян<u>ие</u> от точек до центроидов составляет:10959030.745409006



#### # Трансформируем данные с помощью метода t-sne c тремя компонентами

```
from sklearn.manifold import TSNE
tsne = TSNE(n_components=3, n_iter=400)
tsne_3 = tsne.fit_transform(df_all)
```

#Визуализируем полученные путем t-SNE Транформации компоненты plt.figure(figsize=(10,10)) plt.plot(tsne\_3[:,0], tsne\_3[:,1], 'r.') plt.title('TSNE Transformation') plt.show() plt.savefig('creature.png')

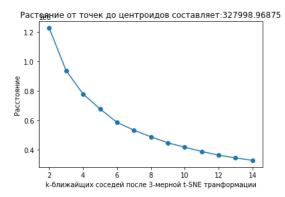


k=list(range(2,15))
ssd=[]

for i in k:

```
kmeans=KMeans(n_clusters=i).fit(tsne_3)
ssd.append(kmeans.inertia_)

plt.plot(k, ssd, 'o-')
plt.xlabel('k-ближайщих соседей после 3-мерной t-SNE транформации')
plt.ylabel('Расстояние')
ii=kmeans.inertia_
plt.title('Растояние от точек до центроидов составляет:{}'.format(ii))
plt.show()
```



#### ▼ k-ближайших соседей

Построим несколько графиков для визуализации 10, 12 и 15 кластеров (оптимальное число, согласно "методу локтя"), полученных на основе исходной матрицы следующими методами

- k-means
- c-means
- · Agglomerative Clustering

Также отдельно построим 3D модель для компонент, полученных путем трансформации t-SNE.

• 3D модель DBSCAN

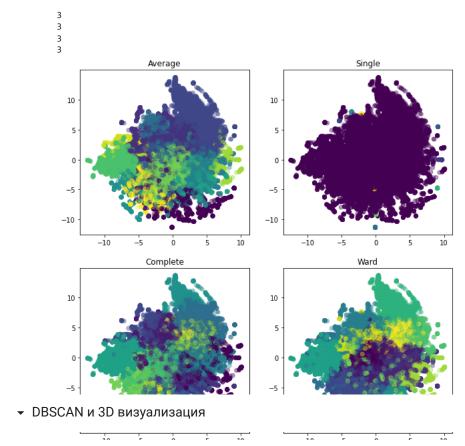
```
for i in [10, 12, 15]:
    kmeans = KMeans(n_clusters=i, max_iter=500)
    kmeans.fit(tsne 3)
   centroids = kmeans.cluster_centers_
   km_labels = kmeans.predict(tsne_3)
   fcm=FCM(n_clusters=i)
   fcm.fit(tsne_3)
    fcm_centers=fcm.centers
   fcm_labels=fcm.predict(tsne_3)
   print(kmeans.inertia_)
    f, axes = plt.subplots(1, 2, figsize=(11, 5))
    axes[0].scatter(tsne_3[:, 0], tsne_3[:, 1], c = km_labels, alpha=.1, cmap='viridis')
   axes[0].scatter(centroids[:, 0], centroids[:, 1], marker="+", s=500, c='black')
    axes[0].set_title('k-means')
    axes[1].scatter(tsne\_3[:, \ 0], \ tsne\_3[:, \ 1], \ c = fcm\_labels, \ alpha=.1, \ cmap='rainbow')
    axes[1].scatter(fcm\_centers[:, \ 0], \ fcm\_centers[:, \ 1], \ marker="+", \ s=500, \ c='black')
    axes[1].set_title('c-means')
   plt.show()
```

f, ax = plt.subplots(2,2, figsize=(10,10))

ax[0, 0].scatter(tsne\_3[:, 0], tsne\_3[:, 1], c=AG1.labels\_, alpha =.4, cmap='viridis')
ax[1, 0].scatter(tsne\_3[:, 0], tsne\_3[:, 1], c=AG2.labels\_, alpha =.4, cmap='viridis')
ax[0, 1].scatter(tsne\_3[:, 0], tsne\_3[:, 1], c=AG3.labels\_, alpha =.4, cmap='viridis')
ax[1, 1].scatter(tsne\_3[:, 0], tsne\_3[:, 1], c=AG4.labels\_, alpha =.4, cmap='viridis')

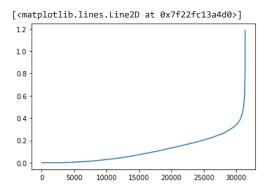
ax[0, 0].set\_title("Average")
ax[1, 0].set\_title("Complete")
ax[0, 1].set\_title("Single")
ax[1, 1].set\_title("Ward")

plt.show()



Оптимальное значение для эпсилона для дальнейшей работы алгоритма DBSCAN будет найдено в точке максимальной кривизны Источник кода для вычислений: <a href="https://towardsdatascience.com/explaining-dbscan-clustering-18eaf5c83b31">https://towardsdatascience.com/explaining-dbscan-clustering-18eaf5c83b31</a>

```
from sklearn.neighbors import NearestNeighbors
neigh = NearestNeighbors(n_neighbors=2)
nbrs = neigh.fit(tsne_3)
distances, indices = nbrs.kneighbors(tsne_3)
distances = np.sort(distances, axis=0)
distances = distances[:,1]
plt.plot(distances)
```



#Далее также циклом подберем наиболее оптимальные значения эпсилон

```
eps = [.2, .22, .23, .25, .2, .22, .23, .25, .2, .22, .23, .25]
mins= [2, 2, 2, 2, 3, 3, 3, 3, 4, 4, 4, 4]
for i, j in zip(eps, mins):
    db = DBSCAN(eps=i, min_samples = j).fit(tsne_3)
    db_labels = db.labels_
    # Number of clusters in labels, ignoring noise if present.
    n_clusters_ = len(set(db_labels)) - (1 if -1 in db_labels else 0)
    n_noise_ = list(db_labels).count(-1)
    print(i, j)
    print('Estimated number of clusters: %d' % n_clusters_)
    print('Estimated number of noise points: %d' % n_noise_)
```

```
print("Silhouette Coefficient: %0.3f" % sklearn.metrics.silhouette_score(tsne_3, db_labels))
    print('i') number of noise points: 6594
    Silhouette Coefficient: 0.298
    0.22 2
    Estimated number of clusters: 4055
     Estimated number of noise points: 5445
    Silhouette Coefficient: 0.332
    0.23 2
    Estimated number of clusters: 3998
    Estimated number of noise points: 4931
    Silhouette Coefficient: 0.343
    Estimated number of clusters: 3772
    Estimated number of noise points: 3951
    Silhouette Coefficient: 0.357
    023
    Estimated number of clusters: 2255
    Estimated number of noise points: 10368
    Silhouette Coefficient: 0.151
    0.22 3
    Estimated number of clusters: 2343
    Estimated number of noise points: 8869
    Silhouette Coefficient: 0.202
    Estimated number of clusters: 2374
    Estimated number of noise points: 8179
    Silhouette Coefficient: 0.223
    Estimated number of clusters: 2334
    Estimated number of noise points: 6827
    Silhouette Coefficient: 0.257
    Estimated number of clusters: 1372
    Estimated number of noise points: 13552
    Silhouette Coefficient: 0.027
     Estimated number of clusters: 1494
    Estimated number of noise points: 12093
    Silhouette Coefficient: 0.084
    Estimated number of clusters: 1543
     Estimated number of noise points: 11414
    Silhouette Coefficient: 0.106
    Estimated number of clusters: 1613
    Estimated number of noise points: 9890
    Silhouette Coefficient: 0.158
db = DBSCAN(eps=.25, min_samples = 2).fit(tsne_3)
db_labels = db.labels_
print('Estimated number of clusters: %d' % n_clusters_)
print('Estimated number of noise points: %d' % n_noise_)
print("Silhouette Coefficient: %0.3f" % sklearn.metrics.silhouette_score(tsne_3, db_labels))
    Estimated number of clusters: 1613
     Estimated number of noise points: 9890
    Silhouette Coefficient: 0.357
n_clusters_ = len(set(db_labels)) - (1 if -1 in db_labels else 0)
n_noise_ = list(db_labels).count(-1)
Scene = dict(xaxis = dict(title = 'PC1'),yaxis = dict(title = 'PC2'),zaxis = dict(title = 'PC3'))
trace = go.Scatter3d(x=tsne_3[:,0], y=tsne_3[:,1], z=tsne_3[:,2], mode='markers',marker=dict(color = db_labels, colorscale='rainbow', size =
layout = go.Layout(scene = Scene, height = 1000,width = 1000)
data = [trace]
fig = go.Figure(data = data, layout = layout)
```

fig.update\_layout(title='DBSCAN clusters Derived from t-SNE', font=dict(size=12,))
fig.show()

Сохраним в общий датаферйм выделенные кластеры. Затем разделим на тренировочную (с метками) и тестовую часть (без меток), к тренировочной части по индексам обратно присоединим целевую переменную термостабильности 'tm'

```
#df_all['db_clusters'] = db_labels
df_all['ag4_clusters'] = ag4_labels
df_all.sample()
```

```
('A', ('A',
```

```
# посмотрим на распределение целевой переменной в кластерах
sns.displot(data=train, x='tm', hue='ag4_clusters', kde=True, alpha=.5, height=6, aspect=2, palette='rainbow') # , ax=ax[0]
# sns.displot(data=df, x='tm', hue=db_labels, kde=True, height=6, aspect=2, ax=ax[1])
# reset index and devide to two dataframes
# add tm clolumn
df_all.reset_index(inplace=True)
df_all.set_index('id', inplace=True)
train = df_all[df_all.index.isin(train_indexes)]
train.tail()
test = df_all[df_all.index.isin(test_indexes)]
test.head()
df_tm.set_index('seq_id', inplace=True)
train['tm'] = df_tm.tm
#df_train['protein_sequence'] = df_tm.protein_sequence
train.tail()
Поскольку вычисления на матрице эмбеддингов крайне ресурсозаратны, удалим колонки с эмбеддингами из финальной матрицы
# сохраняем результат
train.to_csv('train.csv')
test.to_csv('test.csv')
emb_cols = embeddings.columns.tolist()
emb cols.remove('id')
train.drop(columns=emb_cols, inplace=True)
test.drop(columns=emb_cols, inplace=True)
https://radimrehurek.com/gensim/models/doc2vec.html
```

## 2.4 - Train/Test split, ресамплинг по рН

```
train = pd.read_csv('/content/train.csv')
```

Вспомним, что тренировочная выборка была сильно разбалансирована в части параметра кислтностного/щелочного рН. Учтем этот момент с помощью метода undersampling: снизим количество наблюдений с кислотным pH.

```
Сохраним итог в новый датафрейм
# Сохраним значение рН, разделяющее кислотные и щелочные наблюдения - в первом ряду
df_train[df_train.pH==7].pH[0]
train.pH[0] # это масштабированное значение 7 pH, разделяющее кислотный и щелочные протеины -
    0.556048834628191
pH7 = train.pH[0]
# Щелочная часть датафрейма
df_base = train[train.pH>pH7]
# кислотная часть датафрейма
df_acid = train[train.pH<=pH7]</pre>
```

Случайным образом выделяем из датафрейма с кислотными pH часть в два раза больше, чем датафрейм с кислотными pH, чтобы баланс pH был 3 к 1. Это уже значительно лучше, чем 1 к 100 и позволит усилить фактор pH при этом меньше терять информации, если сравнять число наблюдений

```
n = (df_base.shape[0]*3) # число наблюдений
sample = df_acid.sample(n=n, random_state = 42)

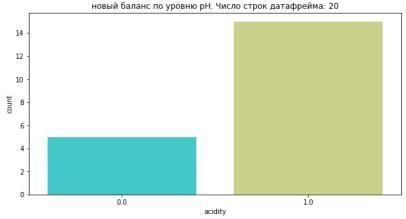
#объединяем датасеты

df_resampled = pd.concat([df_base, sample])
size = df_resampled.shape[0]

# график распределения рН

plt.figure(figsize=(10,5))
sns.countplot('acidity', data = df_resampled, palette='rainbow')
plt.title('новый баланс по уровню рН. Число строк датафрейма: {}'.format(size))
```

Text(0.5, 1.0, 'новый баланс по уровню рН. Число строк датафрейма: 20')



Далее будем проверять и тестировать модели сразу на двух датасетах (до и после ресамплинга)

## ▼ 2.5 - Тестирование моделей

```
del df_resampled['Unnamed: 0']
mm=MinMaxScaler()
X = df_resampled.copy()
X.set_index('id', inplace=True)
y = X['tm']
del X['tm']
X = mm.fit_transform(X)
xr_train, xr_test, yr_train, yr_test = train_test_split(X, y, random_state=42, train_size=0.7, shuffle=True)
# для XGBoost
data_dmatrix = xgb.DMatrix(data=xr_train,label=yr_train)
print('Сбалансированный по pH:', xr_train.shape, xr_test.shape, yr_train.shape, yr_test.shape)
     Сбалансированный по рН: (3760, 46) (1612, 46) (3760,) (1612,)
# Сравнение эффективностей моделей с параметрами по умолчанию
def run_models(models, x, y):
    stat = pd.DataFrame()
   cv = KFold(10)
# метрики из библиотеки: https://scikit-learn.org/stable/modules/model_evaluation.html#multimetric-scoring
   scoring = ['r2', # коэффициент детерминаци
```

```
'explained_variance', # check
                    'max_error', # макс. ошибка остатки
                    'neg_mean_squared_error', # ~ MSE
                    'neg_mean_absolute_error'] # MAE
   for model_name, model in models.items():
        scores = cross_validate(model, x, y, cv=cv, scoring=scoring) #scores -> dict
        stat.loc[model_name, 'R2'] = scores['test_r2'].mean()
        stat.loc[model_name, 'Explained variance'] = scores['test_explained_variance'].mean()
        stat.loc[model_name, 'MSE'] = scores['test_neg_mean_squared_error'].mean() # ~ MSE
        stat.loc[model name, 'MAE'] = scores['test neg mean absolute error'].mean() # ~MAE
        stat.loc[model_name, 'max_error'] = scores['test_max_error'].mean()
    return stat
models = {
    'LinearRegression': LinearRegression(),
    'Ridge': Ridge(),
    'Lasso': Lasso(),
    'SVR': SVR(),
    'KNeighborsRegressor': KNeighborsRegressor(),
    'DecisionTreeRegressor': DecisionTreeRegressor(random_state=42),
    'RandomForestRegressor': RandomForestRegressor(random state=42),
    'XGBoost': xgb.XGBRegressor()
}
result = run_models(models, xr_train, yr_train)
result.to_csv('result_resampled_default.csv')
result.style.highlight_max(axis=0)
     [17:09:43] WARNING: /workspace/src/objective/regression_obj.cu:152: reg:linear is now deprecated in favor of reg:squarederror.
     [17:09:44] WARNING: /workspace/src/objective/regression_obj.cu:152: reg:linear is now deprecated in favor of reg:squarederror.
     [17:09:44] WARNING: /workspace/src/objective/regression_obj.cu:152: reg:linear is now deprecated in favor of reg:squarederror.
     [17:09:45] WARNING: /workspace/src/objective/regression_obj.cu:152: reg:linear is now deprecated in favor of reg:squarederror.
     [17:09:46] WARNING: /workspace/src/objective/regression_obj.cu:152: reg:linear is now deprecated in favor of reg:squarederror.
     [17:09:46] WARNING: /workspace/src/objective/regression_obj.cu:152: reg:linear is now deprecated in favor of reg:squarederror.
     [17:09:47] WARNING: /workspace/src/objective/regression_obj.cu:152: reg:linear is now deprecated in favor of reg:squarederror.
     [17:09:47] WARNING: /workspace/src/objective/regression_obj.cu:152: reg:linear is now deprecated in favor of reg:squarederror.
     [17:09:48] WARNING: /workspace/src/objective/regression_obj.cu:152: reg:linear is now deprecated in favor of reg:squarederror.
     [17:09:49] WARNING: /workspace/src/objective/regression_obj.cu:152: reg:linear is now deprecated in favor of reg:squarederror.
                                    R2 Explained variance
                                                                   MSE
                                                                             MAE max_error
         LinearRegression
                              0.241506
                                                  0.244482 -115.027385 -8.221764 -43.786964
              Ridge
                              0.252826
                                                  0.255702 -113.401239 -8.179812 -39.331958
                                                  0.000040 -152.518322 -9.351061 -43.495011
              Lasso
                              -0.005589
              SVR
                              0.233128
                                                  0.252746 -117.057147 -7.554754 -40.921863
       KNeighborsRegressor
                              0.495352
                                                  0.499262
                                                            -76.651730 -6.131244 -37.212000
      DecisionTreeRegressor
                              0.217057
                                                  0.219561 -118.040821 -7.445441 -47.700000
      RandomForestRegressor
                                                  0.604039
                                                            -60.834265 -5.586593 -32.042100
                              0.600823
             XGBoost
                              0.536973
                                                  0.539802
                                                            -70.783064 -6.181169 -32.686181
# Оценим также перспективы использования полиноминальной регрессии
# Kommeнтарий: GridSearch возвращает первую степень как оптимальную, то есть степенные модели не лучше обычной регрессии!
from sklearn.pipeline import make_pipeline
poly = PolynomialFeatures()
linear = LinearRegression()
def PolynomialRegression(degree=2, **kwargs):
    return make_pipeline(PolynomialFeatures(degree), LinearRegression(**kwargs))
param_grid = {'polynomialfeatures__degree': np.arange(5), 'linearregression__fit_intercept': [True, False]}
poly_grid = GridSearchCV(PolynomialRegression(), param_grid, cv=5, scoring='neg_mean_squared_error')
grid_search = poly_grid.fit(xr_train, yr_train)
best_accuracy = grid_search.best_score_
best_parameters = grid_search.best_params_
print(grid_search.best_estimator_)
print(best accuracy)
print(best_parameters)
```

Лучшими моделями с параметрами по умолчанию по предварительной оценке являются:

- 1. RandomForestRegressor
- 2. XGBoost
- 3. KNeighborsRegressor

Далее попробуем подобрать для них наиболее оптимальные гиперпараметры и оценить, насколько они похволят повысить качество предсказаний

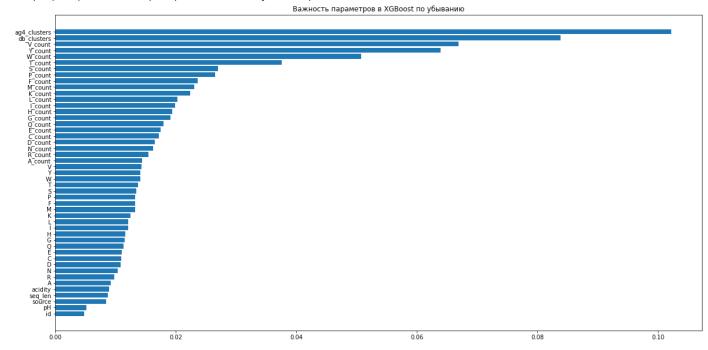
```
comparison_full = pd.DataFrame(columns={'Best_params', 'R2', 'MSE', 'MAE', 'MaxError'}, index={'RandomForestRegressor', 'XGBoost', 'KNeighbor
comparison_rescaled = pd.DataFrame(columns={'Best_params', 'R2', 'MSE', 'MAE', 'MaxError'}, index={'RandomForestRegressor', 'XGBoost', 'KNeighbor
```

#### ▼ RandomForestRegressor

```
rf = RandomForestRegressor(random_state = 42)
param_grid = {
    'n_estimators': np.arange(100, 300, step=50), #количество деревьев в "лесу". Default: 100
    #'criterion': ['absolute_error', 'poisson'], #метрика ошибки
    'max_depth': list(np.arange(5, 50, step=10)), #глубина дерева
    'max_features': ['auto', 'sqrt', 'log2'] #randint(2, 4)
 }
# Random search of parameters, using 3 fold cross validation,
gs = GridSearchCV(estimator=rf, param_grid=param_grid, scoring='neg_mean_absolute_error',
                               cv = 10, verbose=0, n jobs=-1,
                               return_train_score=True)
gs.fit(xr_train,yr_train)
best estimator = gs.best estimator
best_params = gs.best_params_
yr_predict= gs.predict(xr_test)
print('Mean Absolute Error:', metrics.mean_absolute_error(yr_test, yr_predict))
print('Mean Squared Error:', metrics.mean_squared_error(yr_test, yr_predict))
print('Root Mean Squared Error:', np.sqrt(metrics.mean squared error(yr test, yr predict)))
print('R2: ', metrics.r2_score(yr_test, yr_predict))
r2 = metrics.r2_score(yr_test, yr_predict)
mae = metrics.mean_absolute_error(yr_test, yr_predict)
mse = metrics.mean_squared_error(yr_test, yr_predict)
maxerror = metrics.max_error(yr_test, yr_predict)
# сохраняем в датафрейм лучшие гиперпараметры и метрики модели, полученные на их основе
comparison_rescaled.loc['RandomForestRegressor', 'Best params'] = str(best_params)
comparison_rescaled.loc['RandomForestRegressor', 'R2'] = r2
comparison_rescaled.loc['RandomForestRegressor', 'MSE'] = mse
comparison_rescaled.loc['RandomForestRegressor', 'MAE'] = mae
comparison_rescaled.loc['RandomForestRegressor', 'MaxError'] = maxerror
comparison_rescaled.to_csv('comparison_rescaled.csv')
# построим график, чтобы оценить результат визуально
sns.distplot(yr_test, hist=True, kde=True, color = 'blue', hist_kws={'edgecolor':'black'})
sns.distplot(yr predict, hist=True, kde=True, color = 'red')
plt.title('Распределение предсказанных и реальных значений целевой переменной tm')
```

```
Text(0.5, 1.0, 'Распределение предсказанных и реальных значений целевой переменной tm')
      Распрелеление предсказанных и реальных значений целевой переменной tm
plt.figure(figsize=(20,10))
plt.barh(xr_cols, sorted(gs.best_estimator_.feature_importances_))
plt.title('Важность параметров в Random Forest по убыванию')
XGBoost
             U.U4
xgb_model = XGBRegressor()
params = {
      "colsample_bytree": list(np.arange(0.3, 0.8, 0.1)), # часть колонок
      "gamma": list(np.arange(0, 0.3, 0.1)), # минимальная потеря для следующего сплита
      "learning_rate": list(np.arange(0.05, 0.31, 0.05)), # default 0.1
      "n_estimators": [100, 150], # default 100
      "subsample": list(np.linspace(0.01, 1.0, 10)) # % строк в тренировочном сампле
}
gs = GridSearchCV(xgb_model, params, cv=5, n_jobs=5, return_train_score=True)
gs.fit(xr_train, yr_train)
print(gs.best_score_)
print(gs.best_params_)
print('Mean Absolute Error:', metrics.mean_absolute_error(yr_test, yr_predict))
print('Mean Squared Error:', metrics.mean_squared_error(yr_test, yr_predict))
print('Root Mean Squared Error:', np.sqrt(metrics.mean_squared_error(yr_test, yr_predict)))
print('R2: ', metrics.r2_score(yr_test, yr_predict))
best_params = gs.best_params_
r2 = metrics.r2_score(yr_test, yr_predict)
mae = metrics.mean_absolute_error(yr_test, yr_predict)
mse = metrics.mean_squared_error(yr_test, yr_predict)
maxerror = metrics.max_error(yr_test, yr_predict)
yr_predict = gs.predict(xr_test)
# сохраняем в датафрейм лучшие гиперпараметры и метрики модели, полученные на их основе
comparison_rescaled.loc['XGBoost', 'Best params'] = str(best_params)
comparison_rescaled.loc['XGBoost', 'R2'] = r2
comparison_rescaled.loc['XGBoost', 'MSE'] = mse
comparison_rescaled.loc['XGBoost', 'MAE'] = mae
comparison_rescaled.loc['XGBoost', 'MaxError'] = maxerror
# построим график, чтобы оценить результат визуально
sns.distplot(yr_test, hist=True, kde=True, color = 'blue', hist_kws={'edgecolor':'black'})
sns.distplot(yr_predict, hist=True, kde=True, color = 'red')
plt.title('Распределение предсказанных и реальных значений целевой переменной tm')
     Text(0.5, 1.0, 'Распределение предсказанных и реальных значений целевой переменной tm')
      Распределение предсказанных и реальных значений целевой переменной tm
             0.08
             0.06
             0.04
             0.02
             0.00
                                   60
                                                           120
```

```
t=train.copy()
del t['tm']
plt.figure(figsize=(20,10))
plt.barh(t.columns, sorted(gs.best_estimator_.feature_importances_))
plt.title('Важность параметров в XGBoost по убыванию')
```



#### ▼ Регрессор К-ближайщих соседей

```
KNmodel = KNeighborsRegressor()
cv = KFold(n_splits=3, shuffle=True)
    'n_neighbors': range(2, 30, 2), 'weights': ['uniform','distance']}
gs = GridSearchCV(KNmodel, params, cv=5, n_jobs=5, return_train_score=True)
gs.fit(xr_train, yr_train)
print(gs.best_score_)
print(gs.best_params_)
print('Mean Absolute Error:', metrics.mean_absolute_error(yr_test, yr_predict))
print('Mean Squared Error:', metrics.mean_squared_error(yr_test, yr_predict))
print('Root Mean Squared Error:', np.sqrt(metrics.mean_squared_error(yr_test, yr_predict)))
print('R2: ', metrics.r2_score(yr_test, yr_predict))
best_params = gs.best_params_
r2 = metrics.r2_score(yr_test, yr_predict)
mae = metrics.mean_absolute_error(yr_test, yr_predict)
mse = metrics.mean_squared_error(yr_test, yr_predict)
maxerror = metrics.max_error(yr_test, yr_predict)
yr_predict = gs.predict(xr_test)
# сохраняем в датафрейм лучшие гиперпараметры и метрики модели, полученные на их основе
comparison_rescaled.loc['KNeighborsRegressor', 'Best params'] = str(best_params)
comparison\_rescaled.loc['KNeighborsRegressor', 'R2'] = r2
comparison_rescaled.loc['KNeighborsRegressor', 'MSE'] = mse
comparison\_rescaled.loc['KNeighborsRegressor', 'MAE'] = mae
comparison_rescaled.loc['KNeighborsRegressor', 'MaxError'] = maxerror
# построим график, чтобы оценить результат визуально
sns.distplot(yr_test, hist=True, kde=True, color = 'blue', hist_kws={'edgecolor':'black'})
sns.distplot(yr_predict, hist=True, kde=True, color = 'red')
plt.title('Распределение предсказанных и реальных значений целевой переменной tm')
```

```
0.5596078725256776
{'n_neighbors': 8, 'weights': 'distance'}
Mean Absolute Error: 5.442780690157679
Mean Squared Error: 55.92339121662936
Root Mean Squared Error: 7.478194382110521
R2: 0.6548340976907816
Техt(0.5, 1.0, 'Распределение предсказанных и реальных значений целевой переменной tm')
Распределение предсказанных и реальных значений целевой переменной tm
```

## ▼ 3 - Нейронная сеть

Model: "sequential"

NNmodel.summary()

Layer (type)	Output Shape	Param #
layer1 (Dense)	(None, 46)	2162
layer2 (Dense)	(None, 138)	6486
layer3 (Dense)	(None, 138)	19182
layer4 (Dense)	(None, 92)	12788
layer5 (Dense)	(None, 92)	8556
layer6 (Dense)	(None, 46)	4278
layer7 (Dense)	(None, 46)	2162
layer8 (Dense)	(None, 1)	47

Total params: 55,661
Trainable params: 55,661
Non-trainable params: 0

```
tf.random.set_seed(42)  # applied to achieve consistent results
NNmodel = Sequential(
    [
         tf.keras.Input(shape=(46,)),
```

```
Dense(46, activation='relu', kernel_regularizer=regularizers.L1(0.01), name = 'layer1'), # added lambda as predictions were flat Dense(138, activation='relu', kernel_regularizer=regularizers.L1(0.01), name = 'layer2'), Dense(138, activation='relu', kernel_regularizer=regularizers.L1(0.01), name = 'layer3'), Dense(92, activation='relu', kernel_regularizer=regularizers.L1(0.01), name = 'layer4'), Dense(92, activation='relu', kernel_regularizer=regularizers.L1(0.01), name = 'layer5'), Dense(46, activation='relu', kernel_regularizer=regularizers.L1(0.01), name = 'layer6'), Dense(46, activation='relu', kernel_regularizer=regularizers.L1(0.01), name = 'layer7'), Dense(1, activation='linear', kernel_regularizer=regularizers.L1(0.01), name = 'layer8')
])
```

NNmodel.summary()

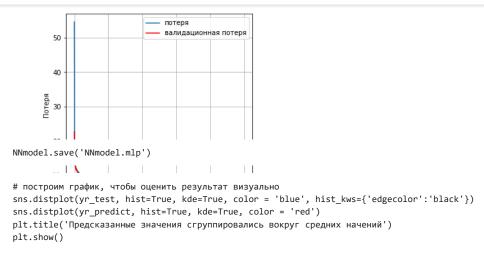
Model: "sequential\_5"

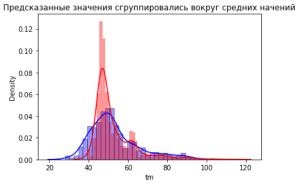
Layer (type)	Output Shape	Param #
layer1 (Dense)	(None, 46)	2162
layer2 (Dense)	(None, 138)	6486
layer3 (Dense)	(None, 138)	19182
layer4 (Dense)	(None, 92)	12788
layer5 (Dense)	(None, 92)	8556
layer6 (Dense)	(None, 46)	4278
layer7 (Dense)	(None, 46)	2162
layer8 (Dense)	(None, 1)	47

\_\_\_\_\_

Total params: 55,661 Trainable params: 55,661 Non-trainable params: 0

NNmodel.compile(loss='mean\_absolute\_error', # MAE is less sensitive to outliers optimizer = tf.keras.optimizers.Adam(learning\_rate=0.001)) history = NNmodel.fit(xr\_train, yr\_train, epochs=500, verbose=0, validation\_split = 0.2) #verbose - supress logging yr\_predict = NNmodel.predict(xr\_test) r2 = metrics.r2\_score(yr\_test, yr\_predict) mae = metrics.mean\_absolute\_error(yr\_test, yr\_predict) mse = metrics.mean\_squared\_error(yr\_test, yr\_predict) maxerror = metrics.max\_error(yr\_test, yr\_predict) # сохраняем в датафрейм метрики модели comparison\_rescaled.loc['NeuralNetwork\_1', 'R2'] = r2 comparison\_rescaled.loc['NeuralNetwork\_1', 'MSE'] = mse comparison\_rescaled.loc['NeuralNetwork\_1', 'MAE'] = mae
comparison\_rescaled.loc['NeuralNetwork\_1', 'MaxError'] = maxerror # оценим график функции потерь (в т.ч. на валидационной части выборки) hist = pd.DataFrame(history.history) hist['epoch'] = history.epoch def plot\_loss(history): plt.figure(figsize=(5,5)) plt.plot(history.history['loss'], label='потеря') plt.plot(history.history['val\_loss'], label='валидационная потеря', c='r') #plt.ylim([0, 2]) plt.xlabel('Эпохи') plt.ylabel('Потеря') plt.legend() plt.grid(True)





# • Финальная свободная таблица с метриками моделей

# Посмотрим на итоговые результаты сравнения моделей после подбора гиперпараметров comparison\_rescaled

	Unnamed: 0	Best params	R2	MaxError	MAE	MSE
0	KNeighborsRegressor	{'n_neighbors': 8, 'weights': 'distance'}	0.65	34.96	5.44	55.92
1	XGBoost	{'colsample_bytree': 0.700000000000000, 'gamm	0.64	39.44	5.43	57.65
2	RandomForestRegressor	{'max_depth': 45, 'max_features': 'auto', 'n	0.64	39.44	5.43	57.65
3	NeuralNetwork	NaN	0.46	54.40	6.65	87.08

Наилучшие результаты по предсказанию термостабильности показал алгоритм KNN с достаточно высоким уровнем R2 и самыми низкими ошибками MAE/MSE/Max Error