

ა(ა)იპ საქართველოს აგრარული უნივერსიტეტი

გიორგი ჭილაური

ასურეთული შავის ქიმიურ-ტექნოლოგიური დახასიათება
გარდისფერი ლგინოების წარმოების მიზნით

აგრარულ მეცნიერებათა დოქტორის
ხარისხის მოსაპოვებლად წარმოდგენილი

დ ო ს ე რ ტ ა ც ი ა

დარგი: სასურსათო ტექნოლოგიები

სამეცნიერო ხელმძღვანელი

მარინე ბეჟუაშვილი – ტექნიკის მეცნიერებათა დოქტორი

თბილისი

2013

შ ი ნ ა ა რ ს ი

გვ.

შესავალი	
... 3	
I. ლიტერატურული მიმოხილვა	6
I.1. ვაზის ჯიშის-- ასურეთული შავი აგრო-ბიოლოგიური დახასიათება	6
I. 2. გარდისფერი ღვინოების დამზადების ტექნოლოგიური ხერხები	7
II. ექსპერიმენტული ნაწილი	42
II.1. კვლევის ობიექტები და მეთოდები	42
II.2. ასურეთული შავის მოდულარი ტებილიდან <i>Saccharomyces</i> -ის სახეობის საფუარის ახალი შტამების მიღება და მათგან განხორციელებული ალკოჰოლური დუღილის დინამიკა	43
II.3. ტანინის გავლენა <i>Saccharomyces</i> -ის სახეობის ღვინის საფუარების დაბალ ტემპერატურაზე მოდულარ შტამებზე	49
II.4. ასურეთული შავის ჯიშის ყურძნის ქიმიური თავისებურებანი და მათი ასახვა ღვინოპროდუქციაში	53

II.5. ასურეთული შავის ყურძნის წვენის და ბუნებრივად ვარდისფერი ლვინომასალების ტიტრული მუავიანობის შესახებ	59
II.6. ასურეთული შავისგან სუფრის მშრალი, ბუნებრივად ვარდისფერი ლვინის დამზადების ტექნოლოგიის შემუშავება	65
II.7. უმაღლესი სპირტების დაგროვება ასურეთული შავისგან დამზადებულ ბუნებრივად ვარდისფერ ლვინომასალებში	80
II.8. ასურეთული შავის სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ლვინომასალის ფენოლურ ნაერთთა გამოკვლევა.....	87
დასკვნები	94
გამოყენებული ლიტერატურის სია.....	96
სადისერტაციო ნაშრომის ირგვლივ გამოქვეყნებული სამეცნიერო შრომების ჩამონათვალი	114

შ ე ს ა ვ ა ლ ი

თემის აქტუალობა. საქართველოს მეცნახეობა-მედვინეობას 8000 წლიანი ისტორია აქვს. ასეთია მსოფლიოს მეცნიერ სპეციალისტთა აზრიც, რომელიც არქეოლოგიურ აღმოჩენებს ეყრდნობა. ამის დასტურია 1999 წელს ლონდონში გახსნილი უდიდესი და მუდმივმოქმედი გამოფენა „გინოპოლისი“ (ლვინის ქალაქი), რომელიც იწყება ქართული პავილიონით, სახელწოდებით „ლვინის აკვანი“. ქართული ვაზის გენოფონდი 525-მდე წითელ- და თეთრყურძნიან ვაზის ჯიშებს ითვლის და ეროვნულ საგანძურს წარმოადგენს. საუკუნეების განმავლობაში იქმნებოდა, იხვეწებოდა და თაობიდან თაობას გადაეცემოდა სხვადასხვა ტიპის ლვინოების დაყენების ტრადიციული და ახალი ტექნოლოგიები. ყოველივე ამის შესაძლებლობას იძლეოდა ვაზის ჯიშური მრავალფეროვნება და

თვითოეული მათგანის თავისებურება. დღეისათვის საქართველოში გავრცელ

ებული ვაზის წითელყურძნიანი ჯიშები საფერავი, საფერავი ბუდეშურისებრი, კაბერნე სოვინიონი, ოცხანური საფერა, ოჯალეში, უსახელოური, ჩხავერი, ალადასტური, ალექსანდროული, მუჯურეთული და სხვ.შესანიშნავი ნედლეულია მაღალხარისხოვანი და კონკურენტუნარიანი დვინოების წარმოებისთვის. წითელყურძნიანი ჯიშების ქიმიური შედგენილობიდან, ერთ-ერთ საყურადღებო მახასიათებელს ანთოციანები წარმოადგენს. მათზეა დამოკიდებული დვინის შეფერვის ინტენსივობა და წითელი და ვარდისფერი დვინოები მათი შემცველობით განსხვავდება. საქართველოში, მიუხედავად სხვადასხვა ტიპის წითელი დვინოების ტექნოლოგიების და სორტიმენტის სიმრავლისა, შედარებით ნაკლებია ვარდისფერი დვინოების წარმოება. თუმცა, უნდა აღინიშნოს ქართველ მეცნიერთა წვლილი (ნ.ებელაშვილი, ა.სირბილაძე, თ.ნანიტაშვილი, მ.კურდლელაშვილი და სხვ.), ვარდისფერი დვინოების ახალი ტექნოლოგიების თვალსაზრისით.

საქართველოში გავრცელებული ვაზის წითელყურძნიანი ჯიშების მრავალფეროვნება შესაძლებლობას იძლევა, რომ მათგან შეირჩეს სპეციფიკური ჯიშები, მაღალხარისხოვანი, ბუნებრივად ვარდისფერი დვინოების წარმოების მიზნით. აქედან გამომდინარე, აღნიშნული საკითხი კვლევის აქტუალურ მიმართულებას წარმოადგენს.

კვლევის მიზანი. კვლევის მიზანს წარმოადგენდა საქართველოში გავრცელებული ვაზის წითელყურძნიანი ჯიშის—ასურეთული შავის ქიმიურ-ტექნოლოგიური გამოკვლევა ვარდისფერი დვინოების წარმოების მიზნით.

მეცნიერული სიახლე. ა).ასურეთული შავის ყურძნის მოდუდარი ტკბილიდან გამოყოფილია *Saccharomyces*-ის სახეობის ღვინის საფუარის დაბალ ტემპერატურაზე ($+3+4^{\circ}\text{C}$) მოდუდარი ორი შტამი;

ბ).ასურეთული შავის ანთოციანთა შორის ფიქსირდება მალვიდინის დიგლუკოზიდი, მაგრამ, ამავდროულად ტექნიკური ჯიშების მსგავსად, დომინანტ ანთოციანს მალვიდინის მონოგლუკოზიდი წარმოადგენს;

გ). ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილის დაბალი ტიტრული მჟავიანობის გამომწვევ მიზეზად გამოვლინდა ღვინის მჟავის თავისუფალ ფორმასთან ერთად კალიუმის არასრული მარილის სახით არსებობა;

დ). ტექნიკური ჯიშების მსგავსად, ასურეთული შავის ბუნებრივად ვარდისფერ ღვინომასალებში პოლიმერული პროანთოციანიდინები ჭარბობს ოლიგომერულს და კოეფიციენტი $K = \frac{m_3}{m_1} < 1$;

პრაქტიკული ღირებულება. ასურეთული შავის თავისებურებების გათვალისწინებით შემუშავებულია სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინის („ასურეთული“) დამზადების ტექნოლოგია, რომელიც დაპატენტებულია და რეკომენდირებულია წარმოებაში დასანერგად.

კვლევითი სამუშაოს აპრობაცია. საკვალიფიკაციო თემის ექსპერიმენტის შედეგები მოხსენიებული იყო მებადეობის, მევენახეობის და მეღვინეობის ინსტიტუტის სამეცნიერო საბჭოზე.

კვლევის შედეგები გამოქვეყნებულია 8 სამეცნიერო ნაშრომის სახით, რომელთაგან ერთი გამოგონების პატენტია.

სადისერტაციო ნაშრომის სტრუქტურა და მოცულობა. სადისერტაციო ნაშრომი განთავსებულია კომპიუტერზე ნაბეჭდ 114 გვერდზე. მოიცავს შესავალს, ლიტერატურულ მიმოხილვას, ექსპერიმენტულ ნაწილს, დასკვნებს, 160 დასახელების გამოყენებული ლიტერატურის სიას, დისერტაციის ირგვლივ გამოქვეყნებული სამეცნიერო შრომების ჩამონათვალს და დანართს. ნაშრომში წარმოდგენილია 10 ცხრილი, 20 ნახატი და 2 სქემა.

I. ლიტერატურული მიმოხილვა

I. 1. ვაზის ჯიშის-- ასურეთული შავი აგრო-ბიოლოგიური დახასიათება

ასურეთული. სინონიმები – ასურეთული შავი, შალტრაუბენ, შალშვრაც, შალა. ასურეთული – ქართული, წითელყურძნიანი ვაზის ჯიშია. ნაპოვნი და გამორჩეულია ქვედა ქართლში, ასურეთის ტყეში, გარეულად მოზარდი ვაზებიდან გერმანელი შალის მიერ, როგორც უხვმოსავლიანი ჯიში, ფართოდ გავრცელდა ასურეთის მევენახეობის ზონაში მპოვნელის სახელწოდებით. იმის გამო, რომ ჯიში ნაპოვნი იქნა ასურეთის ზონაში, პროფ. ს. ჩოლოეაშვილმა მას შეარქვა „ასურეთული“. ამჟამად იგი ფართოდ არის გავრცელებული ასურეთის მევენახეობის ზონაში, ხოლო საკოლექციო ვენახში ყველგანაა გაშენებული.

სამეურნეო დანიშნულებით საღვინე მიმართულებისაა. უხვმოსავლიანობისა და წვენის დიდი გამოსავლიანობის გამო, მისგან მზადდება მასობრივი მოხმარების დროის წითელი ფერის ორდინარული ღვინო, რომელსაც ახასიათებს შედარებით დაბალი ალკოჰოლი (9-9,5%), და კარგი გემური მაჩვენებლები. გარდა ამისა, მას იყენებენ ყურძნის წვენის დასამზადებლად.

ვაზი საშუალო ან საშუალოზე საგვიანო პერიოდისაა. ასურეთის ზონაში ყურძენი სექტემბრის მეორე ნახევრიდან მწიფდება, ხოლო დიდმის საკოლექციო ვენახში – სექტემბრის ბოლო რიცხვებში.

ვაზზე ნაყოფიანი ყლორტები 75-80%-ის, სანაყოფე რქაზე საშუალოდ 1, 2 მტევანია. მტევნის საშუალო წონა 200 გ-მდეა. კარგად განაყოფიერების პირობებში დიდი მტევნის წონა 500 გ-ს აღემატება. ვაზის ძველი ნაწილებიდან წარმოშობილი ყლორტები უმოსავლოა.

ზრდის კონუსი და ახლად გაშლილი ნორჩი ფოთოლაკები მცირედაა შებუსული მოთეთრო ფერის ბეწვისებრი ბუსუსით.

ყვავილი ფუნქციონალურად მდედრობითია. მტევანი საშუალო ან საშუალოზე დიდია, ზოგჯერ დიდი. ცილინდრულ-კონუსურია, ხშირად უფორმო, განტოტვილი და მხრიანი; კუმსია ან ძლიერ კუმსი. გვხვდება თხელი მტევნებიც. საერთოდ მტევნის სიკუმსე ძირითადად ყვავილის განაყოფიერების ინტენსივობაზეა დამოკიდებული. მარცვალი საშუალო ზომისაა და მომრგვალო, უხვადაადაფენილი ცვილით. სრულ სიმწიფეში იღებს მუქ იისფერს, გარდამავალს შავ ფერში. თხელკანიანია. კანი საკმაოდ ელასტიურია და ადვილად ცილდება რბილობს. მდიდარია შემფერავი ნივთიერებებით; საკმაოდ ხორციანია და მომეტებულწვენიანი, სასიამოვნო, ტკბილი გემოთი. მარცვალში 1-3 ცალი წიპრაა. ხშირად გვხვდება 2 წიპრა. მწიფე ყურძენში შაქრიანობა 17-18,5%-ს აღწევს, 7-8,5 გ/ლ-მდე მჟავიანობის შენარჩუნებით.

მასობრივი მოხმარების წითელი დვინოების მისაღებად, პერსპექტიულია აღმოსავლეთ საქართველოს რაიონებისათვის (რამიშვილი, 1986).

I. 2. გარდისფერი დვინოების დამზადების ტექნოლოგიური ხერხები

1) საქართველოში სუფრის მშრალი გარდისფერი დვინოების დამზადების მიზნით პირველი სამუშაოები ჩატარებულია კურდღელაშვილის და თანაავტორების მიერ (1985). მათ გამოიყენეს საფერავის დაღულებული ჭაჭა, რომელსაც სხვადასხვა კონცენტრაციით 15-20-30-40% უმატებდნენ რქაწითელის ტკბილს და ატარებდნენ ალკოჰოლურ დუღილს. ავტორთა გამოკვლევები საფუძვლად დაედო სუფრის ნახევრადმშრალი გარდისფერი ორდინარული დვინოების დამზადების ტექნოლოგიური ინსტრუქციების შემუშავებას (1990). ინსტრუქციები ითვალისწინებს სუფრის ნახევრად მშრალი გარდისფერი დვინოების დამზადებას თეთრი ყურმნის თვითნადენისა და პირველი ნაწერის ფრაქციის ტკბილის დადუღებით სრულად ან არასრულად დადუღებული წითელი ყურმნის დაწრეტილ დურდოზე.

ნახევრად მშრალი გარდისფერი დვინო „აგუნა“ მზადდება რქაწითელიდან მიღებული თვითნადენი და პირველი ფრაქციის ტკბილის დადუღებით სრულად ან არასრულად დადუღებული ყურმნის წითელი ჯიშების – საფერავის, კაბერნეს დაწრეტილ დურდოზე.

გარდისფერი დვინო „საჩინო“ მზადდება დასავლეთ საქართველოში გავრცელებული თეთრი ჯიშების (ცოლოკოური, ციცქა) თვითნადენისა და პირველი ნაწერის ფრაქციის ტკბილის დადუღებით

სრულად ან არასრულად დადუღებული იმავე რაიონებში გავრცელებული წითელი ჯიშების (ალექსანდროულის, ოჯალეშის, ალადასტურის) დაწრეტილ დურდოზე.

ვარდისფერი დვინო „მთაწმინდა“ მზადდება თეთრი წყაროს, კასპის, გორის და ხაშურის რაიონებში გავრცელებული თეთრი ჯიშების (რქაწითელი, ჩინური) თვითნადენისა და პირველი ფრქაციის ტკბილის დადუღებით სრულად ან არასრულად დადუღებულ იმავე რაიონებში გავრცელებული წითელი ჯიშების (თავკვერი და სხვ.) დაწრეტილ დურდოზე.

საქართველოში მზადდებოდა ლიქიორული ტიპის ვარდისფერი დვინო ვაზის ჯიშ იზაბელადან (ავალიანი, 1969; გელაშვილი, 1961).

ნანიტაშვილის და თანაავტორთა მიერ (2002) შემუშავებულია მაღალხარისხოვანი სუფრის მშრალი ვარდისფერი დვინის დამზადების ტექნოლოგია სეპაჟის მეთოდის საფუძველზე. წითელყურძნიანი ჯიშებიდან გამოყენებულია საფერავი და კაბერნე, ხოლო თეთრყურძნიანი ჯიშებიდან რქაწითელი და მწვანე. შეფარდებაა 1:10. გამოწევის შემდეგ მიღებული ტკბილი დუღდება თეთრი წესით. ასევე შემუშავებულია ტექნოლოგიური ხერხი, რომლის მიხედვით საფერავის დურდოს ნაწილობრივი ალკოჰოლური დუღილის შემდგომ მიღებული თვითნადენი ტკბილი დუღდება თეთრი წესით.

სირბილაძის და ბარდაველიძის მიერ (2000) შემუშავებულია ლიქიორული ტიპის ვარდისფერი დვინის „რაჭა“ დამზადების ტექნოლოგია. ეს ტექნოლოგია ითვალისწინებს ალექსანდროულისა და მუჯურეთულის ყურძნის სეპაჟს შეფარდებით 1:1, კლერტგაცლილი დაჭყლებილი დურდოს დაყოვნებას 24 სთ-ით, გამოწევას და დაწმენდილი ტკბილის ალკოჰოლურ დუღილს თეთრი წესით; ბადაგის დამზადებას; მიღებული მშრალი ვარდისფერი ლვინომასალების,

ბადაგისა და სპირტ-რექტიფიკატის კუპაჟს. ლიქიორული ტიპის ღვინო ხასიათდება 16 მოც.% ალკოჰოლის და 20,5% შაქრის შემცველობით.

2) ებელაშვილის მიერ (2006), შემუშავებულია წითელყურძნიანი ჯიშებისგან ჯიშური, სუფრის მშრალი და ლიქიორული ტიპის ვარდისფერი ღვინოების დამზადების ტექნოლოგიები თავკვერის და შავკაპიტოს გამოყენებით. საფერავის, თავკვერის და ასურეთული შავის ახლადგამოწნებილ დურდოზე თეთრი ყურძნის ტკბილის ალკოჰოლური დუღილის საფუძველზე კი, დამზადებულია სხვადასხვა ტიპის ვარდისფერი ღვინოები. ა) სუფრის მშრალი ვარდისფერი ღვინოების დამზადების ტექნოლოგია ითვალისწინებს წითელყურძნიანი ჯიშების ახლადგამოწნებილ დურდოზე რქაწითელის ტკბილის ალკოჰოლურ დუღილს სუფრის წითელი ღვინოების ტექნოლოგიით. მოცულობითი თანაფარდობა შეადგენს: საფერავისთვის-3:1, თავკვერისთვის-1:1 და ასურეთული შავისთვის-1:1. ბ)ცქრიალა და შუშეუნა ვარდისფერი ღვინოების დამზადების ტექნოლოგია ითვალისწინებს თავკვერის ახლადგამოწნებილ დურდოზე ჩინურის ტკბილის (ცქრიალა ღვინისთვის) და რქაწითელის ტკბილის (შუშეუნა ღვინისთვის) დუღილს სუფრის წითელი ღვინოების ტექნოლოგიით. მოცულობითი თანაფარდობა შეადგენს 2:1. გ) ვარდისფერი სადესერტო ღვინოების დამზადების ტექნოლოგია ითავლისწინებს ახლადგამოწნებილ წითელყურძნიან დურდოზე რქაწითელის ტკბილის დამატებას მოცულობითი თანაფარდობით საფერავისთვის-3:1, თავკვერისთვის და ასურეთული შავისთვის – 2:1, მიღებული მასის გაცხელებას 65°C -ზე, შემდგომ ალკოჰოლურ დუღილს 16% შაქრის შენრჩუნებით, გამოწნებას და ამ მოდულარი ტკბილის დასპირტვას 16 მოც.%-მდე. დ) ვარდისფერი შემაგრებული ღვინის დამზადების ტექნოლოგია ითვალისწინებს ახლადგამოწნებილ წითელყურძნიან დურდოზე რქაწითელის ტკბილის დამატებას მოცულობითი

თანაფარდობით საფერავისთვის – 2:1; თავკვერისთვის – 1:1, ასურეთული შავისთვის – 1:1; მიღებული მასის გაცხელებას 40°C -ზე შემდგომ ალკოჰოლურ დუღილს მოდუღარ ტკბილში 10% შაქრის შენარჩუნებით, გამოწენებას და მიღებული მოდუღარი ტკბილის დასპირტვას 18 მოც.%-მდე. ე) ვარდისფერი ლიქიორული ტიპის ღვინის დამზადების ტექნოლოგია ითვალისწინებს ახლადგამოწენებილ წითელყურძნიან დურდოზე რქაწითელის ტკბილის დამატებას, ალკოჰოლურ დუღილს სუფრის მშრალი ვარდისფერი ღვინომასალის მიღებით. ამ ღვინომასალის, კონცენტრირებული ტკბილის და სპირტ-რექტიფიკატის კუპაჟით ლიქიორული ტიპის ვარდისფერი ღვინის დამზადებას კონდიციებით: შაქარი–20%; ალკოჰოლი– 16 მოც.%. ვ) თავკვერიდან და შავკაპიტოდან სუფრის მშრალი ვარდისფერი ჯიშური ღვინოების დამზადების ტექნოლოგია ითავლისწინებს კლერტგაცლილი დურდოს დაჭყლებას, სულფიტირებას (80 მგ/ლ), გამოწენებას. თავკვერის ტკბილზე მისი მოცულობის 5%, შავკაპიტოს ტკბილზე – 10% კლერტგაცლილი დურდოს დამატებას. შემდგომ ალკოჰოლურ დუღილს საფუვრის წმინდა კულტურის (3%) გამოყენებით სუფრის მშრალი წითელი ღვინოების ტექნოლოგიის მიხედვით. ღვინომასალების ტექნოლოგიური დამუშავება ითავლისწინებს უელატინით გაწებვას, შემდეგ გაფილტვრას და ჩამოსხმას. ზ) სუფრის მშრალი ვარდისფერი ღვინის დამზადების ტექნოლოგია სეპაჟური ხერხით ითვალისწინებს თავკვერისა და შავკაპიტოს სეპაჟს თანაფარდობით 30:70, კლერტგაცლილი და დაჭყლებილი დურდოს სულფიტირებას (80მგ/ლ), ალკოჰოლურ დუღილს საფუვრის წმინდა კულტურით, დურდოდან მოხსნას მე-4 დღეს და მოდუღარი ტკბილის მშრალად დადუღებას. ღვინომასალის ტექნოლოგიური დამუშავება ითავლისწინებს უელატინით გაწებვას, გაფილტვრას და ჩამოსხმას. იგივე ავტორის მიერ ვარდისფერი ღვინოების დამზადების ტექნოლოგიებთან ერთად

შემუშავებულია ვარდისფერი მისტელის დამზადების ტექნოლოგია. იგი ითვალისწინებს ახლადგამოწენებილ წითელყურძნიან დურდოზე რქაწითელის ტკბილის დამატებას მოცულობითი თანაფარდობით 0,5:1, მიღებული მასის გაცხელებას 50°C -ზე, გაცივებას ოთახის t^0 -მდე, გამოწენებას, მიღებული ტკბილის დაყოვნებას დასაწმენდად, ლექიდან მოხსნას და დასპირტგას 16 მოც.%-მდე(ებელაშვილი, 2006).

3) სირბილაძის და ქვლივიძის მიერ (2002;2003;2006) შემუშავებულია სუფრის მშრალი ვარდისფერი დვინის და ვარდისფერი შუშხუნა დვინის „საგარეჯოს შუშხუნას“ დამზადების ტექნოლოგიური ინსტრუქციები სეპაჟური ხერხის გამოყენებით. სუფრის მშრალი ვარდისფერი დვინის დამზადების ტექნოლოგია ითვალისწინებს საფერავის, რქაწითელის და კახური მწვანეს სეპაჟს თანაფარდობით – 60% : 20% : 20%. დაჭყლეტილი კლერტგაცლილი და სულფიტირებული დურდოს ალკოჰოლურ დუდილს 3% საფერავის წმინდა კულტურით 7 დღე-დამის განმავლობაში, შემდეგ ჭაჭიდან მოხსნას და მშრალად დადუღებას. ვარდისფერი შუშხუნა დვინის „საგარეჯოს შუშხუნას“ დამზადების ტექნოლოგია ითვალისწინებს ხაშმის მიკრორაიონში გავრცელებული საფერავის და რქაწითელის სეპაჟს თანაფარდობით 20%:80%. დაჭყლეტილი დურდოს გამოწენებას, ტკბილის სულფიტაციას 50-100მგ/ლ, 24სთ-ით დაყოვნებას და დაწმენდილი ტკბილის ალკოჰოლურ დუდილს 3-4% საფუვრის წმინდა კულტურით, გაცივებას – $2-3^{\circ}\text{C}$ -ზე, დამუშავებას ბენტონიტით, გაფილტვრას, დამუშავებას სითბოთი (50°C) და დამუშავებას სიცივით ($-2-3^{\circ}\text{C}$), დამწოდ ჭურჭელში გადატანას და გაზირებას.

4). უკრაინაში ვარდისფერი დვინოების დასამზადებლად ცნობილია შოლცის და სპეციალისტის მიერ შემუშავებული ტექნოლოგია (1992). იგი ითვალისწინებს თეთრი და წითელი დვინომასალების ცალ-

ცალკე დამზადებას, მათ შენახვას და შემდგომ კუპაჟს. თეთრი ლვინოების დასამზადებლად რეკომენდირებულია ჯიშები-ალიგოტე, რქაწითელი; წითელი ლვინომასალები კი, უნდა დამზადდეს ჯიშებიდან – შავი პინო, მერლო, კაბერნე სოვინიონი, საფერავი, ოდესის შავი. ლვინომასალები მზადდება სუფრის მშრალი წითელი ლვინოების დამზადების ტექნოლოგიის მიხედვით ან დურდოს გაცხელებით.

დურდოს გაცხელების შემთხვევაში კლერტგაცლილ და სულფიტირებულ დურდოს(100-150მგ/ლ) აცხელებენ დურდოს გამაცხელებელში 55-60°C-ზე, გამოწნებენ და მიღებულ ტკბილს მშრალად ადულებენ. დამზადებულ წითელ ლვინომასალებში ანთოციანების რაოდენობა არ უნდა იყოს 200 მგ/ლ ნაკლები, ხოლო საერთო ფენოლების – 1,8გ/ლ მეტი. საკუპაჟე ლვინომასალების შენახვა უნდა მოხდეს ან მომინანქრებულ ჭურჭელში ან მუხის კასრში არანაკლებ 9 თვის განმავლობაში, არაუმეტეს 18°C-ზე.

5). მოლდავეთში შემუშავებული მაღალხარისხოვანი ვარდისფერი ლვინოების დამზადების ტექნოლოგიები ითვალისწინებს ვაზის ჯიშს, ყურძნის სიმწიფეს და ხარისხს, ფენოლურ ნაერთოა ტექნოლოგიურ მარაგს (ვაკარჩუკი, 1992; 2004). ვარდისფერი ლვინოების ფერის ინტენსივობა უნდა მერყეობდეს 0,25-0,45 ინტერვალში. ვაზის ჯიშებიდან ავტორის მიერ რეკომენდირებულია წითელყურძნიანი ჯიშები – ტრამინერ რობი, პინო ფრანი, საარა, ნიაგრე, ფეტეასკა ნიაგრე, ბესტარდო, მალბეკი, კორდინიოლი, ილიჩის საადრეო, არომატული, ბროწეულისებრი, ნეგრიაპოვენი, მუსკატნეგრუ, ალეატიკო, გრან ნუარი, გამე ფრეო, ალუბლისფერი საადრეო. ყურძნის საერთო ფენოლური ნივთიერებების რაოდენობის მიხედვით, ავტორის მიერ 3 ვარიანტი მოიაზრება: სუფრის მშრალი ვარდისფერი ლვინოების დასამზადებლად იმ წითელყურძნიანი ჯიშებიდან, რომელთა

ფენოლური ნაერთების საერთო რაოდენობა 2400 მგ/დმ³ ნაკლებია, გამოყენებული უნდა იქნეს ერთ-ერთი ტექნოლოგიური ხერხი.

1. ყურძნის მთლიანი მტევნების ბლანშირება 50-60°C-ზე 7-10 წამის განმავლობაში;

1. მტევნების მაცერაცია 5-7 დღე-დამის განმავლობაში CO₂-ის არეში;
2. კლერტგაცლილი დურდოს თერმოგინიფიკაცია 50°C-ზე 15-30 წმ-ის განმავლობაში;
3. კლერტგაცლილი დურდოს დვინით ექსტრაგირება 20-40°C-ზე 3 საათის განმავლობაში.

თუ წითელყურძნიანი ჯიშების ფენოლურ ნაერთთა საერთო რაოდენობა 2600 მგ/დმ³ მაღალია, მაშინ მათგან უნდა შეირჩეს რომელიმე ტექნოლოგიური ხერხი ან მთლიანი მტევნების პიდრავლიკური წნების ქვეშ გამოწევება; მისი ალტერნატიული ხერხია ენზიმური მაცერაცია როტოვინიფიკატორში და შემდგომ პნევმოროტორულ წნებში გადატანა.

თუ წითელყურძნიანი ჯიშის ფენოლურ ნაერთთა საერთო რაოდენობა შეადგენს 2500 მგ/დმ³, მაშინ მისგან სუფრის მშრალი ვარდისფერი დვინო უნდა დამზადდეს შემდეგი ტექნოლოგიური ხერხებიდან ერთ-ერთის მიხედვით:

1. თეთრი ყურძნის მოდულარი ტკბილის დაყოვნება დურდოზე, გამოწევება და მშრალად დადუღება თეთრი წესით;
2. წითელყურძნიანი დურდოდან ანთოციანების ექსტრაქცია დვინით და მიღებული ექსტრაქტის 3-5%-ის დამატება თეთრი ყურძნის ტკბილზე და ალკოჰოლური დუღილის ჩატარება;

3. თეთრი და წითელი ყურძნის კუპაჟი შეფარდებით 2:1, მდაფრი დუღილის დაწყებისთანავე გამოწნეხვა და თვითნადენი ტკბილის მშრალად დადუღება;
 4. კლერტგამოცლილი დაჭყლებილი დურდოს მაცერაცია CO₂-ის არეში, პნევმატურ წნებში გამოწნეხვა და სამივე ფრაქციის მშრალად დადუღება.
- 6) სომხეთში შემუშავებული ვარდისფერი ლვინოების ტექნოლოგია ითვალისწინებს კლერტგაცლილი დურდოს ნაწილობრივ დაყოვნებას, პერიოდულ მორევას და ასევე ნაკადური მეთოდით წარმოებას. ნაკადური მეთოდის მიხედვით ვარდისფერი ლვინოების დამზადება ხდება შემდეგნაირად: კლერტგაცლილ დურდოს ათავსებენ ვინიფიკატორში, სადაც ხდება მისი სულფიტაცია 75-100 მგ/დ³ გოგირდოვანი ანჰიდრიდით. ემატება საფუარის წმინდა კულტურა 5%-ის რაოდენობით, დურდოზე აყოვნებენ 24 სთ-ით. (სამველიანი, 1995). ავტორის რეკომენდაციით, ლვინის მჟავის დამატება დურდოზე 1-1,5გ/ლ აუმჯობესებს მშრალი ვარდისფერი ლვინის შეფერვას და ექსტრაქტულობას, რაც თავის მხრივ ამცირებს დურდოზე დაყოვნების დროის ხანგრძლივობას 8-12 სთ-მდე.
- 7) დაღესტანში ვლასოვას მიერ (1977) შემუშავებული ვარდისფერი ლვინოების დამზადების ტექნოლოგია ითვალისწინებს შემდეგი ჯიშების გამოყენებას - კაბერნე, მატრასა, ასილ კარა, ალი ტერსკიი. ყველაზე მაღალხარისხოვანი სუფრის მშრალი ვარდისფერი ლვინო მზადდება კაბერნედან და მატრასადან 18-24 სთ-ით დურდოზე დაყოვნებით, შემდგომი გამოწნეხვით და ტკბილის მშრალად დადუღებით თეთრი წესით;
- 8). ბულგარეთში ვარდისფერ ლვინოებს ამზადებენ 2 ტექნოლოგიური ხერხით: ა) წითელყურძნიან დურდოს ალკოჰოლურ დუღილს ატარებენ ნაწილობრივ 24 სთ-დან 72 სთ-მდე (დუღილის

სანგრძლივობა დამოკიდებულია ჯიშზე), შემდგომში დურდოს გამოწენებით და ტკბილის დუღილით თეთრი წესით. ბ) თეთრი ყურძნის ტკბილს აყოვნებენ წითელყურძნიანი ჯიშების დადუღებულ ჭაჭაზე 12-48სთ-ის გნმავლობაში; შემდგომ გამოწენებით მიღებულ ტკბილს დაადუღებენ თეთრი წესით (შოლცი და სხვ. 1992).

9) ამერიკის შეერთებულ შტატებში ვარდისფერი ლვინოები მზადდება ძირითადად ორი ტექნოლოგიური ხერხით: ა)ტკბილის დუღილზე დაყოვნებით 1-2 დღე-დამის განმავლობაში; ბ) წითელი და თეთრი ყურძნის ერთად გამოწენებით და მიღებული ტკბილის დუღილით თეთრი წესით. ჯიშური ვარდისფერი ლვინის დასამზადებლად გამოიყენება შემდგები ჯიშები – გრენაჟი, კაბურნეფრანი, ბლან დე ნუარი

10) საფრანგეთში ვარდისფერი ლვინოები მზადდება იმ წითელყურძნიანი ვაზის ჯიშებიდან, რომლებიც გამოიყენება წითელი ლვინოების დასამზადებლად. რიბერო-გაიონის აზრით საფრანგეთში ვარდისფერი ლვინოების დამზადება თეთრი და წითელი ლვინოების კუპაჟით არ არის მიზანშეწონილი (რიბერო-გაიონი; 1980) ვარდისფერი ლვინოები მზადდება მევენახეობის ყველა რაიონში და წარმოებისთვის გამოყენებულია ვაზის ჯიშები: მერლო, კაბურნე სოვინიონი, შავი გრენაში, მურვერდი, სენსო, კაბურნე გამე, სირა, ტანატი, კაბურნე ფრანკი, პინო შავი. ცეზარი, პრესო, გამე შავი, პინო ნუარი, პინო გრი, გროლო, დონოსი (სტივენსონი, 2003). ფრანგული ვარდისფერი ლვინოებიდან მაღალხარისხოვნად ითვლება: ბერჟერაკის ვარდისფერი, ლავილდიუს ვარდისფერი, ტაველის ვარდისფერი, ბორდოს ვარდისფერი, ბოჟოლეს ვარდისფერი, ბურგუნდიული ვარდისფერი, ტურენის ვარდისფერი, სანსერის ვარდისფერი. პროვანსში ვარდისფერი ლვინო მზადდება გრენაშის, სირას, მურვედრის, კაბურნე სოვინიონის,

სენსოს, კარენიანის და სხვ. ჯიშების ყურძნისაგან ხანმოკლე მაცერაციის ხერხის გამოყენებით (ნავარი, 2004).პინო ნუარისა და შარდონეს სეპაჟი გამოიყენება შამპანის რაიონში ვარდისფერი შამპანურის დასამზადებლად (სტივენსონი, 2003).

ფრანგული ვარდისფერი ღვინოების დამზადების ტექნოლოგიები ითვალისწინებს ყურძნის ჯიშს, სეპაჟში მონაწილე ჯიშების რაოდენობრივ თანაფარდობას, ტექნოლოგიური პროცესის მიმდინარეობას და სხვ. მაგ: სამხრეთის რაიონების ვარდისფერი ღვინოები, რომლებიც ძირითადად მზადდება კაბერნე სოვინიონის, მერლოს, კაბერნე ფრანის, მალბეკის ყურძნად კუპაჟის საფუძველზე ხასიათდება მკვეთრად გამოხატული ხილის არომატით, სიხალისით და მათი რეალიზაცია ნებადართულია მოსავლის წლის დეკემბრიდან. აქვე უნდა აღინიშნოს, რომ საფრანგეთში ვარდისფერი ღვინოების რეალიზაცია ხდება დამველების გარეშე, დამზადების წელს ნოემბრის ნახევრიდან ან პირველი დეკემბრიდან (სტივენსონი, 2003; ევსევსკი, 2002).

ვარდისფერი ღვინოების დამზადებისას გამოყენებულია სხვადასხვა ტექნოლოგიური ხერხები: მაგ. ა) ყურძნის ტკბილის დურდოზე დაყოვნება 24სთ-ის განმალობაში, შემდგომ ტკბილის განცალკევება და თეთრი წესით დადუღება; ბ) წითელყურძნიანი ჯიშებიდან იღებენ ტკბილს და მის ალკოჰოლურ დუღილს ატარებენ თეთრი ღვინოების დამზადების ტექნოლოგიის მიხედვით; გ) მთლიან მტევნებს გამოწენებავენ და ატარებენ მიღებული ტკბილის ალკოჰოლურ დუღილს: და სხვ.

11). იტალიაში ვარდისფერი ღვინოების დამზადების ტექნოლოგიები შემუშავებულია ყურძნად კუპაჟის საფუძველზე. ტოსკანაში ვარდისფერი ღვინოების დასამზადებლად გამოიყენება

წითელყურძნიანი ჯიშები: სანდევოგაზე, კანაიოლო, ჩილედჟილო, კოლორინო, სიერა, კაბერნე ფრანი, კაბერნე სოვინიონი და ნერლო.. ჩრდილო-აღმოსავლეთ იტალიაში მაღალხარისხოვან მშრალ და ცქრიალა ჯიშურ ვარდისფერ ღვინოებს ამზადებენ კაბერნე სოვინიონისგან.

12) ესპანეთში მაღალხარისხოვანი ვარდისფერი ღვინოების დასამზადებლად იყენებენ ადგილობრივ და შემოტანილ ვაზის ჯიშებს: კარინიანი, კაბერნე სოვინიონი, გრენაჟი, გრენაჟ ვლანი, მერლო, მურვედრი, სირა, პედრო სიმანესი, მენსია, ალბარინო, ტემპრანიოლო, კაინო ბლანკო, კაინო ტინტო, ესპადერო, ლოურეირა ბლანკა, ლოურეირა ტინტო.

13) გერმანიაში ვარდისფერი ღვინოები მზადდება 2 ტექნოლოგიური ხერხის გამოყენებით: а). წითელყურძნიანი ჯიშებიდან მიღებული ტებილის ხანმოკლე ალკოჰოლური დუღილით ყურძნის მაგარ ნაწილებზე, დურდოს შემდგომი გამოწენებით და მიღებული ტებილის თეთრი წესით დადუღებით; ბ). თეთრი და წითელი ყურძნის ერთად გამოწენებით და მიღებული ტებილის შემდგომი დუღილით (შოლცი და სხვ. 1992).

14). რუმინელი მკვლევარის მიერ (ბისკა, 2008) შემუშავებულია ვარდისფერი ღვინის დამზადების ტექნოლოგია. კვლევები ჩატარებულია მოლდავეთში გავრცელებულ კაბერნე სოვინიონის, მერლოს და პინო ნუარის ჯიშებზე ორი ტექნოლოგიური ხერხით: დურდოს მცირებინიანი დაყოვნება და დურდოს დაყოვნება ნაწილობრივი ალკოჰოლური დუღილით. დადგენილია ამ ხერხებით მაღალხარისობაზე ვარდისფერი ღვინის წარმოება პინო ნუარის ჯიშისგან, რომელშიც მთრიმლავი და საღებავი ნოვთიერებების შემცველობა ოპტიმალურია. იგივე ავტორის მიერ დურდოს დაყოვნების

ოპტიმალურ პარამეტრებად მიჩნეულია 6-12 სთ-იანი დაყოვნება $18-20^{\circ}\text{C}$ -ზე. საფუარის სხვადასხვა რასის გამოცდისას გამოვლინდა რასის – Papa Hęgrę-2 უპირატესობა მაღალხარისხოვანი ვარდისფერი დვინის დამზადების მიზნით. ვინაიდან ამ პირობებში დამზადებული დვინო ხასიათდება ბალანსირებული, ჰარმონიული გემოთი და განვითარებული ხილის არომატით. ადსანიაშნავია, რომ ამ საფუარით დუღილი ჩატარებული იქნა $14-16^{\circ}\text{C}$ -ზე.

15) „მაგარაჩის” ინსტიტუტის, ყირიმის და მოლდავეთის მედვინების ერთობლივი მოღვაწეობით შემუშავებულია მაღალხარისხოვანი სუფრის მშრალი ვარდისფერი დვინის „კაუშანის ვარდისფერი” დამზადების ტექნოლოგია. მის დასამზადებლად გამოიყენება მერლოს ჯიშის ყურძენი, რომელსაც გადაამუშავებენ შემდეგნაირად: კლერტგაცლილ დურდოს უკეთებენ სულფიტაციას 100-150 მგ/კგ და აცხელებენ $55-60^{\circ}\text{C}$ -ზე, ცხელ დურდოს გამოწნეხენ. ტკბილს აცივებენ $25-30^{\circ}\text{C}$ -მდე და ატარებენ ალკოჰოლურ დუღილს. ლვინომასალებს ტექნოლოგიური დამუშავების და დაწმენდის შემდეგ ფილტრავენ და ინახავენ ცალ-ცალკე არაუმეტეს $16-17^{\circ}\text{C}$ -ზე. აღნიშნული ლვინომასალების კუპაჟირებით მზადდება ვარდისფერი დვინო. თეთრი და წითელი დვინოების თანაფარდობა მერყეობს ფარგლებში $80\% : 20\% - 90\% : 10\%$. ყირიმის სამხრეთ ნაწილში გავრცელებული ვაზის ჯიშის ვარდისფერი მუსკატისგან ამზადებენ ვარდისფერ დვინოებს: მუსკატი ვარდისფერი „მაგარაჩი”, სადესერტო ვარდისფერი მუსკატი „მასანდრა”, და ვარდისფერი მუსკატი „სამხრეთული”.

17) ვარდისფერი დვინოების დამზადების ტექნოლოგიური ხერხების შემუშავებას მიეძღვნა მეცნიერ-ტექნოლოგთა რიგი სამუშაოები: I. მაცერაციის სხვდასხვა მეორდების შემუშავებას [დე

როზა, 1979; მონტედორი და სხვ. 1974; რიბერო გაიონი, 1975; სვინეისი და სხვ. 2003; ფლეინზი და სხვ. 2004]; II. მაცერაციას ნახშირუანგის არქში (კიშკოვსკი და სხვ. 1981; ნაჩკოვი და სხვ. 1981; უამეიტი და სხვ. 1973; ანდრე და სხვ. 1980; ბაბაევი, 1981; კოლაგრენდი და სხვ. 1977; ფლენზი და სხვ. 1987); მაღალხარისხოვანი ვარდისფერი ლვინოების დამზადების ერთ-ერთი ტექნოლოგია ითვალისწინებს მაცერაციის ჩატარებას 35°C -ზე 48 სთ-ის განმავლობაში CO_2 -ის უწყვეტი დოზირებით მთელი პროცესის მიმდინარეობისას (რიგპეტი და სხვ. 1982). III. სხვადასხვა ტექნოლოგიების სრულყოფას (საავტორო 1454832; საავტორო 1486508; ვაკარჩუკი, 1996; 1991; 1990; ვიეირა, 1982; შოლცი და სხვ. 1987; პუაისეისი, 1968; პრიდა და სხვ. 1990; ბალანუცე და სხვ. 1985; ბეგლიცა, 1983; პალოტი, 1984; მიურატი და სხვ. 2004; ბალანუცე და სხვ. 2004).

I. 3. ფერადყურძნიანი ვაზის ჯიშების, ვარდისფერი და წითელი ლვინოების ფენოლური ნაერთები და მათი ბიოლოგიური აქტივობა

უკრძნის ფენოლურ ნაერთებს დიდი მნიშვნელობა ენიჭებათ ლვინის ორგანოლეპტიკური მაჩვენებლების ფორმირებისა და მისი სამკურნალო-პროფილაქტიკური თვისებების ჩამოყალიბებაში. ფენოლური ნაერთები აქტიურად მონაწილეობენ რა, ალკოჰოლური დუღილის პროცესში და ლვინომასალის ფორმირებისას მიმდინარე გარდაქმნებში, მათი ნაწილი გარდაქმნილი, ნაწილი კი ბუნებრივი ფორმით ლოკალიზირდებიან ლვინომასალაში და მნიშვნელოვანწილად განაპირობებენ ლვინოპროდუქციის სარისეს. ლვინის და უკრძნის ფენოლური ნაერთები წარმოდგენილია დაბალმოლეკულური, ოლიგომერული და პოლიმერული ფორმების სახით. ფენოლური ნაერთების შესწავლას მიეძღვნა მრავალრიცხოვანი გამოკვლევები,

როგორც საქართველოში, ასევე საზღვარგარეთ (დურმიშიძე, 1955; ვალუიკო, 1973; როდოპულო, 1971; 1983). ფენოლმჟავების, კატექინების, ანთოციანების, ფლავონოლების, პროანთოციანიდინების, სტილბენების წარმომადგენელი ნაერთები ქმნიან ყურძნის და ლვინის ქიმიური შედგენილობის მდიდარ სპექტრს. თითოეული მათგანის მნიშვნელობას განვიხილავთ ქვემოთ.

ფენოლმჟავები. ფერადყურძნიან ჯიშებსა და ლვინოებში ფენოლმჟავები ძირითადად წარმოდგენილია – გალის, სალიცილის, პროტოკატექის, 4-ოქსიბენზოის, პ-კუმარის, გენტიზინის, ვანილინის, იასამნის, ფერულის და ყავის მჟავების სახით (პენინგი და სხვ. 1958; კარლო და სხვ. 1960; რიბერო-გაიონი, 1963). ფენოლმჟავებით მდიდარია საქართველოში გავრცელებული წითელყურძნიანი ჯიშები და მათგან დამზადებული ლვინოები. საფერავის ჯიშის ყურძნის კანიდან იდენტიფიცირებულია ფენოლმჟავები: პ-კუმარის, ყავის, ვანილინის, იასამნის; წიპწიდან – ფერულის, პროტოკატექის, გალის, ვანილინის; ყურძნის კლერტიდან – პ-კუმარის, ყავის, პროტოკატექინის, ვანილინის მჟავები (სოფრომაძე, 1995). ალექსანდროულის და მუჯურეთულის ჯიშის ყურძნის კანი, მათი სეპაჟით დამზადებული ლიქიორული ტიპის ლვინო შეიცავს გალის, ვანილინის, იასამნის, პროტოკატექის და სხვ. ფენოლმჟავების, რომელთა შორის დომინირებს იასამნის მჟავა (ბარდაველიძე და სხვ. 2001).

ქვლივიძის და ბექუაშვილის მიერ (2005) გამოკვლეულია კახეთის რაიონებში გავრცელებული საფერავის ყურძნის და წითელი ლვინომასალების ფენოლმჟავები: სალიცილის, იასამნის, ვანილინის, ფერულის, პ-კუმარის, 4-ოქსიბენზოის, პროტოკატექის, ყავის, გალის მჟავები. ექსპერიმენტის შედეგებმა ცხადყო, რომ წითელყურძნიანი სალვინე ჯიშებიდან და პირდაპირმწარმოებელი პიბრიდული

ფორმებიდან დამზადებული სუფრის მშრალი ღვინომასალები მდიდარია ფენოლმჟავების შემცველობით და ორივე შემთხვევაში ოქსიბენზოის ტიპის მჟავებიდან ჭარბობს იასამნის მჟავა(ბექუაშვილი, დეისაძე, 2007).

თავკვერიდან და შავკაპიტოდან დამზადებულ სუფრის მშრალ ვარდისფერ ჯიშურ ღვინოებში პირველად იქნა იდენტიფიცირებული და რაოდენობრივად განსაზღვრული ფენოლმჟავები – გალის, პროკატექის, გენტიზინის, ვანილინის, იასამნის, ყავის, ფერულის, პ- და ო-კუმარის, სინაპის და ელაგის მჟავები (ებელაშვილი, 2006) ფენოლმჟავების საერთო რაოდენობა მერყეობს ინტერვალში 56,9-60,75 მგ/დმ3. საფერავის ჯიშის ვაზის ფოთლებიდან გამოყოფილი და იდენტიფიცირებულია ყავის მჟავა და ყავის მჟავის და ღვინის მჟავის წარმოებული რთული ეთერის ფორმით (სოფრომაძე და სხვ. 1983). ამავე ავტორების მიერ ფენოლმჟავების შედგნილობა გამოკვლეულია საფერავის ვაზის სხვადასხვა ნაწილებში (დურმიშიძე და სხვ. 1985).

ესპანელი მკვლევარების მიერ (მონაგასი და სხვ. 2005) გამოკვლეულია ესპანეთში გავრცელებული ჯიშების – ტემპრანინოს, გრაციანოს, კაბერნე სოვინიონის და მერლოს 2000 წლის მოსავლისაგან დამზადებული ღვინოების არაანთოციანური ფენოლური ნაერთები. ფენოლმჟავებიდან განსაზღვრულია და იდენტიფიცირებული – გალის, პროტოკატექინის, ვანილინის, ყავის, იასამნის, ი-კუმარის და ელაგის მჟავები. ამასთან ერთად ფენოლმჟავების ეთერები-მეთილგალატი, ეთილგალატი, ღვინის მჟავა – ყავის მჟავას რთული ეთერი, ღვინის მჟავა – კუმარმჟავის რთული ეთერი, ღვინისმჟავა – ფერულმჟავის რთული ეთერი. ავსტრალიაში დამზადებულ წითელ ღვინოებში, რომელნიც შეიცავენ 2014 მგ/ლ საერთო ფენოლებს, დაფიქსირდა შემდეგი ფენოლმჟავები: ყავის – 11,04 მგ/ლ;

პროტოკატექის – 1,58 მგ/ლ და გალის -9,5 მგ/ლ (კასეტა აბუ-ამშა რ. და სხვ. 2000).

სხვადასხვა ჯიშებისგან დამზადებულ თურქულ წითელ ღვინოებში განისაზღვრა შემდეგი ფენოლმჟავები: გალის – 13,25-16,39 მგ/ლ; ყავის – 5,92-23,58 მგ/ლ; იასამნის – 1,55-1,86 მგ/ლ; ვანილინის – 1,01-1,40 მგ/ლ; ფერულის – 0,14-0,23 მგ/ლ; ო-კუმარის მჟავა – 0,27-0,64 მგ/ლ. საყურადღეობა, რომ ზოგიერთ საექსპერიმენტო ღვინოში არ აღმოჩნდა იასამნის მჟავა, ფერულის მჟავა, ხოლო არცერთ ღვინოში – ქლოროგენის მჟავა (ოზკანი და სხვ. 2006).

ჩინურ კომერციულ და სპეციალურად დამზადებულ საექსპორტო წითელ ღვინოებში იდენტიფიცირდა ფენოლმჟავები: გალის, პროტოკატექის, პ-ოქსიბენზოის, ვანილინის, ყავის, იასამნის, პ-კუმარის. ამასთან ერთად ფენოლმჟავების ეთერები: ეთილგალატი, ღვინის მჟავას და ყავის მჟავას რთული ეთერი (სანი და სხვ. 2007). წითელ ღვინოებში ფენოლმჟავების ეთერული ფორმები (ღვინის მჟავასთან ერთობლივი წარმოებული) იდენტიფიცირებულია გაველის მიერ (1998). ავსტრალიაში გავრცელებული წითელყურძნიანი ჯიშების ყურძნის კანში დაფიქსირებულია ფენოლმჟავები – პ-ოქსიბენზოის, პროტოკატექის, ვანილინის, გალის, პ-კუმარის, ყავის და ფერულის. ამასთანავე ღვინოს მჯავა – ყავის, პ-კუმარის, ფერულის მჟავების რთული ეთერები (ობერჰოლსტერი, 2000)

გერმანული რისლინგისგან დამზადებულ ღვინოში იდენტიფიცირებულია ფენოლმჟავების წარმოებულები – დარიჩინის, პ-კუმარის, ფერულის მჟავების გლუკოზიდები (გლუკოზასთან წარმოქმნილი რთული ეთერები); პროტოკატექის და გალის მჟავების ეთერები; ვანილის მჟავის გლუკოზიდი (ბადერშნეიდერი და სხვ. 2001). ალექსანდროულის და მუჯურეთულის ჯიშის ყურძნის კანში, ასევე

მათი სეპაჟის საფუძველზე დამზადებული ლიქიორული ტიპის გარდისფერ ღვინოში „რაჭა”, იდენტიფიცირებული ფენოლმჟავებიდან დომინირებს იასამნის მეავა (ბარდაველიძე, 2002).

ფენოლმჟავები ყურძნენსა და ღვინოში არსებობს თავისუფალი და ეთერული ფორმით. განსაკუთრებით ოქსიდარიჩინის რიგის მჟავები გვხვდება ეთერული ფორმით, ვიდრე ოქსიბენზოის რიგის მჟავები. ქლოროგენის მჟავას ყურძენი მცირე რაოდენობით შეიცავს. იგი აღმოჩენილი იქნა შავი ალიკანტის, რისლინგის ჯიშის ყურძენში. ამერიკული ჯიშის–სტეიბენის ყურძენში იგი დაფიქსირდა 140მგ%-ის რაოდენობით. მასთან ერთად ასევე იზოქლოროგენის, ნეოქლოროგენის მჟავები (ვალუიკო, 1973). ოქსიდარიჩინის რიგის მჟავები ყურძენსა და ღვინოში გვხვდება ანთოციანთა აციდირებული ფორმების შედგენილობაში.

ფენოლმჟავების უმეტესი ნაწილი ყურძნიდან ღვინოში გადადის ბუნებრივი ფორმით, ხოლო ნაწილი გარდაიქმნება ალკოჰოლურ დუღილში და ღვინომასალის ფორმირებისას. ოქსიბენზოის რიგის დემეთოქსილირებული ფენოლმჟავები–გალის, პროტოკატექის და 4-ოქსიბენზოის, ალკოჰოლური დუღილის პროცესში გარდაიქმნება ცხიმოვან მჟავათა ეთილის ეთერების წარმოქმნით (ნუცუბიძე და სხვ. 1999). ავსტრალიურ წითელ ღვინოებში გამოვლენილია მქროლავი ფენოლების – გვაიაკოლის, 4-ვინილფენოლის და 4-ეთილფენოლის წარმოქმნის გზები ფერულის და კუმარის მჟავებიდან (გაველი, 2004). გარდა იმისა, რომ ფენოლმჟავები მონაწილეობენ ღვინის არომატული კომპონენტებით გამდიდრებაში, ისინი გარკვეულწილად განსაზღვრავენ ღვინის სამკურნალო-პროფილაქტიკურ თვისებებს თავისი ბიოლოგიური აქტივობის საფუძველზე. ფენოლმჟავების

ანტიოქსიდანტური აქტივობა გამოვლინდა ზეჟანგური რადიკალით და მეტალის იონით დაბალი სიმკვრივის ლიპოპროტეინების დაჟანგვისას. კერძოდ Cu^{2+} -ის შემთხვევაში ფენოლმჟავების ანტიოქსიდანტური აქტივობა შემდეგი რიგით აისახება: ყავის>პროტოკატექის>კუმარის. პლაზმის ლიპოპროტეინების დაჟანგვისას კი შემდეგი თანამიმდევრობით: ყავის>სინაპის>ფერულის (სოლეასი და სხვ. 1997; აბუ-ამშა და სხვ. 1996). ფენოლკარბონმჟავები ინკიბიტორის როლს ასრულებენ დვინის ოქსიდაციისას (ბოვერსი და სხვ. 2002). გალის მჟავის აქტივობა გამოვლინდა ლიპოპროტეინარიზ100-ის წარმოქმნის შემცირებით (პალი და სხვ.2003). ფენოლმჟავები აინკიბირებენ Arp-1-ს (აქტივატორ პროტეინ-1-ს) და ეს აქტივობა შემდეგი თანმიმდევრობით გამოიხატება: გალის>ყავის>პროტოკატექის>კუმარის>სინაპის>ფერულის(მაგი-კაპეირონი და სხვ. 2001). ფენოლმჟავების ბიოლოგიური აქტივობა გამოვლენილია ასევე რიგ გამოკვლევებში (ზილკენსი და სხვ. 2005; გონტიერი და სხვ. 2003).

ფენოლკარბონმჟავების ანტიოქსიდანტური აქტივობა დადგინდა “*in vitro*” ცდებით. ადამიანის სისხლში მალონდიალდეპიდის წარმოქმნის ინკიბირების ხარისხის მიხედვით (ბეჟუაშვილი და სხვ. 2008). გამოვლინდა ფენილმჟავათა შემგები თანამიმდევრობა: გალის>პროტოკატექის >გენტიზინის>ყავის>ფერულის>პ-კუმარის>4-ოქსიბენზოის>სალიცილის >იასამნის. ფენოლკარბონმჟავებს შორის ვანილინის მჟავას აღმოაჩნდა ნეგატიური კორელაცია აღნიშნული სახის ანტიოქსიდანტური აქტივობის მიმართ (0).

ანთოციანები. ვაზის წითელყურძნიანი ჯიშების, ვარდისფერი და წითელი დვინოების ქიმიურ კომპონენტებს შორის მნიშვნელოვანი

ადგილი უკავია ანთოციანებს. ყურძენსა და ღვინოში ძირითადად გვხვდება მათი გლიკოზიდური ფორმები, ხოლო ანთოციანიდინები (აგლიკონები) მცირე რაოდენობით. ანთოციანების წარმოებულები ოქსიდარიჩინის რიგის მჟავებთან (აცილირებული ფორმები) იდენტიფიცირებულია სხვადასხვა წითელყურძნიან ჯიშებში და ასევე მათგან დამზადებულ ღვინოებში. ანთოციანები (წითელი ღვინის პიგმენტები – საღებავი ნივთიერებები) განიცდიან რა სხვადასხვა ფაქტორების ზემოქმედებით ფერის ცვლილებას, მნიშვნელოვანწილად განაპირობებენ თვით ღვინოპროდუქციის შეფერვის ინტენსივობას. ამ უკანასკნელის სტაბილურობა კი მეტად მნიშვნელოვანია ღვინის ხარისხის განსაზღვრის მიზნით. ანთოციანების შესწავლას მრავალრიცხოვანი შრომები მიეძღვნა, როგორც საქართველოში ასევე მის ფარგლებს გარეთ (ვალუიკო, 1969^o, 1969^b).

საქართველოში ყურძნის და ღვინის ანთოციანების გამოკვლევა დაიწყო დურმიშიძის და თანაავტორთა მიერ. *Vitis vinifera*-ს წარმომადგენელი ჯიშების ყურძნის კანიდან იდენტიფიცირებულ იქნა ძირითადი ანთოციანები, რომელთა შორის ჭარბობდა მაღვიდინ-3-გლუკოზიდი. ეს ანთოციანები შემდეგია: დელფინიდინ-3-გლუკოზიდი, ციანიდინ-3-გლუკოზიდი, პეტუნიდინ-3-გლუკოზიდი, მაღვიდინ-3-გლუკოზიდი, პეონიდინ-3-გლუკოზიდი და მათი აცილირებული ფორმები. აცილირებული ანთოციანები ძირითადად პ-კუმარის, ფერულის და ყავის მჟავების წარმოებულია (დურმიშიძე, 1955; დურმიშიძე და სხვ. 1958; 1963; 1983; სოფრომაძე, 1973, 1974). ქართველ მეცნიერთა კვლევის შედეგები არ შეესაბამებოდა რიბერო-გაიონის დასკვნას იმის შესახებ, რომ მაღვიდინ-3,5-დიგლუკოზიდი შეიძლება მიჩნეულიყო ტაქსონომიურ ნიშნად ევროპული წითელყურძნიან ჯიშებსა და ამერიკული - პირდაპირმწარმეობები პიბრიდულ ფორმებს შორის. ვინაიდან მისი კვლევების შედეგად ეს ნაერთი არ დაფიქსირდა

ევროპულ ჯიშებში, ხოლო ჰიბრიდული ფორმების ანთოციანებში მას დომინანტი ადგილი ეკავა. ამის საწინააღმდეგოდ დურმიშიძის და თანაავტორთა მიერ. მალვიდინის დიგლუკოზიდი აღმოჩნდა ვაზის ტექნიკურ ჯიშებშიც – ასურეთული შავი, წითელი ბუდეშური, ალვატიკო, ხოლო საფერავში დაფიქსირდა პეტუნიდინის დიგლუკოზიდი. ევროპულ ჯიშებში დიგლიკოზიდების შემცველობაზე მიუთითებს ასევე სხვა გამოკვლევებიც (კიშკოვსკი, სკურიხინი, 1976). მიუხედავად იმისა, რომ მალვიდინის დიგლუკოზიდს ვაზის ევროპული ჯიშებიც შეიცავს, ჰიბრიდულ ფორმებსა და ევროპულ ჯიშებს შორის უდიდესი განსხვავებაა ამ ნაერთის რაოდენობრივი შემცველობის თვალსაზრისით: ევროპული ჯიშების ანთოციანთა შორის დომინანტია მალვიდინ-3-გლუკოზიდი, ხოლო ჰიბრიდული ფორმების ანთოციანთა შორის მალვიდინ-3,5-დიგლუკოზიდი (დურმიშიძე, ხაჩიძე, 1979; ვალუიკო, 1973; როდოპულო, 1971).

ანთოციანთა თვისებრივი და რაოდენობრივი გამოკვლევა მეტად მნიშვნელოვანია ვარდისფერი და წითელი დვინოების ხარისხობრივი შეფასებისათვის. ამიტომ, იგი ყოველთვის იმსახურებს ავტორთა ყურადღებას. ლიქიორული ტიპის ვარდისფერი დვინო „რაჭა“ შეიცავს 158მგ/ლ რაოდენობის ანთოციანებს, რომელთა შორის დომინირებს მალვიდინ-3-გლუკოზიდი (ბარდაველიძე, 2002).

კახეთის რაიონებში გავრცელებული საფერავის ყურძნის კანსა და რბილობის საღებავი ნივთიერებების შემცველობა ერთმანეთისაგან განსხვავებულია. ეს თავისთავად ასახულია მათგან დამზადებული სუფრის მშრალი დვინოების საღებავი ნივთიერებების რაოდენობაში (ქვლივიძე, ბექუაშვილი, 2005, 2006) რაც კარგად ჩანს ცხრილიდან.

იგივე ავტორთა მონაცემებით ვარდისფერ დვინოში „საგარეჯოს შუშეუნა“ საღებავი ნივთიერებები დაფიქსირდა 70 მგ/ლ და 85 მგ/ლ

რაოდენობით. ექსპერიმენტის შედეგად დადგინდა, რომ ზემოაღნიშნული ობიექტის ანთოციანთა შორის დომინანტია მალვიდინ-3-გლუკოზიდი. გამოვლენილია ხაშმის მიკრორაიონში გავრცელებული საფერავისაგან დამზადებული სუფრის მშრალი დვინომასალის თავისებურება მისი 9 თვიანი ფორმირების შედეგად: ძირითად ანთოციანთა ინდივიდუალური ფორმების გარდაქმნა ხსნად, სტაბილურ და შეფერილ კომპლექსურ ფორმაში. ეს თავისებურება ხასიათდება დვინომასალის და ორდინარული დვინის ინტენსიური ლალისფერის შენარჩუნებით (ქვლივიძე, ბეჟუაშვილი, 2005).

ცხრილი 1

საღებავი ნივთიერებების შემცველობა კახეთის სხვადასხვა რაიონებში გავრცელებული საფერავის სუფრის მშრალ დვინომასალებში (მგ/ლ)

ლაიონები	საღებავი ნივთიერებები, მგ/ლ	
	6 თვიანი	9 თვიანი
ხაშმი	741,70	587,50
სიღნაღი (სოფ. ანაგა)	643,70	643,00
გურჯაანი (სოფ. ბაკურციხე)	722,40	700,00
თელავი (სოფ. ხოდაშენი)	533,30	475,00
ახმეტა	583,00	525,00

(სოფ. ქისტაური)		
გარელი	643,00	643,00
ლაგოდეხი (სოფ. ბაისუბანი)	682,80	675,00

ანთოციანების ტექნოლოგიური მარაგი წითელყურძნიან ჯიშებში ებელაშვილის (2006) მონაცემებით შეადგენს: საფერავის ყურძენში (საგარეჯოს, გურჯაანის, თელავის, ყვარელის ონი) 2100-2340მგ/დმ³; თავკვერის ყურძენში (ვაშლიჯვარი, სკრა) – 760-875მგ/დმ³; ასურეთული შავი (სოფ. ასურეთი; ვაშლიჯვარი) – 630-540 მგ/დმ³; შავკაპიტო (სკრა) – 572მგ/დმ³. თავკვერიდან და შავკაპიტოდან დამზადებული სუფრის მშრალი ვარდისფერი ღვინოები შეიცავს 68,2-122,5მგ/დმ³ რაოდენობის ანთოციანებს. წითელყურძნიანი ჯიშების საფერავის, თავკვერის, ასურეთული შავის, ახლადგამოწენებილ დურდოზე თეთრი ყურძნის ტკბილის სხვადასხვა ვარიანტების მიხედვით დუდილის შედეგად დამზადებული სხვადასხვა ტიპის ვარდისფერ ღვინოებში ანთოციანები შემდეგ ფარგლებში მერყეობს. საფერავის შემთხვევაში – 48,3-108,5 მგ/დმ³; თავკვერის შემთხვევაში – 31,7-100,3მგ/დმ³; ასურეთული შავის შემთხვევაში – 15,85-60,2მგ/დმ³. სადესერტო ვარდისფერი ღვინოებისათვის განკუთვნილ ღვინომასალებში: საფერავის დურდოს გამოყენებით – 25,7-100,4მგ/დმ³; თავკვერის დურდოს გამოყენებით – 17,1-58,5მგ/დმ³; ასურეთული შავის დურდოს გამოყენებით – 12,5-49,1მგ/დმ³. ასევე განსაზღვრულია ანთოციანთა შემცველობა ცქრიალა და შუშხუნა, შემაგრებული და ლიქიორული ტიპის ვარდისფერი ღვინოებისათვის განკუთვნილ ღვინომასალებში.

ანთოციანების შეფერვის ინტენსივობაზე დიდ გავლენას ახდენს pH, რაც თავისთავად აისახება წითელი ღვინის ფერის ინტენსივობაზე

ლვინის pH-ის ცვლილებით (ვალუიკო, 1973). საფერავის სუფრის მშრალი ლვინის ანთოციანების ფერის ინტენსივობაზე ცვლილება ციტრატული ბუფერის გამოყენებით.

2,5-6,0 pH-ის ინტერვალში ნაჩვენებია შესაბამისი ექსპერიმენტით (ჩხარტიშვილი, ბეჭუაშვილი, 2003).

საქართველოში გავრცელებული საფერავის, ოცხანური საფერეს და კაბერნე სოვინიონისგან დამზადებულ სუფრის მშრალ ლვინომასალებში საღებავი ნივთიერებების რაოდენობა შესაბამისად შეადგენს: 800მგ/ლ და 555,5მგ/ლ. ანთოციანებს შორის დომინირებს მალვიდინის მონოგლუკოზიდი. ალნიშნულ ლვინომასალებში არ დაფიქსირებულა მალვიდინის დიგლუკოზიდი, განსხვავებით პირდაპირმწარმოებელი ჰიბრიდული ფორმებისაგან დამზადებული ლვინომასალებისაგან (ვაქირულა, დირბულა). მათში წამყვანია მალვიდინის დიგლუკოზიდი და ასევე ფიქსირდება მალვიდინის მონოგლუკოზიდიც (ბეჭუაშვილი, დეისაძე, 2007).

სამხრეთ აფრიკული წითელი ლვინოები, რომლებიც დამზადებულია შირაზის, პინოტაგის და კაბერნე სოვინიონის ჯიშებისაგან, შეიცავს ანთოციანების მდიდარ სპექტრს (როსოუვი და სხვ. 2004). იგი წარმოდგენილია ცრხილი 3-ის სახით.

ცხრილი 3

ანთოციანების შემცველობა(მგ/ლ) სამხრეთ აფრიკულ

წითელ ლვინოებში

ანთოციანის დასახელება	შირაზის ლვინო	პინოტაგის ლვინო	კაბერნე სოვინიონის ლვინო
-----------------------	------------------	--------------------	--------------------------------

1. დელფინიდინ-3-გლუკოზიდი	8,62	9,28	11,39
2. ციანიდინ-3-გლუკოზიდი	1,24	1,31	1,54
3. პეტუნიდინ-3-გლუკოზიდი	13,86	13,57	11,38
4. პეონიდინ-3-გლუკოზიდი	8,98	6,39	6,13
5. მალვიდინ-3-გლუკოზიდი	107,41	101,99	97,50
6. დელფინიდინ-3-გლუკ-აცეტატი	3,10	3,24	4,00
7. პეტუნიდინ-3-გლუკ-აცეტატი	5,02	4,68	5,51
8. პეონიდინ-3-გლუკ-აცეტატი	5,84	3,48	3,30
9. მალვიდინ-3-გლუკ-აცეტატი	34,75	27,34	38,33
10. დელფინიდინ-3-გლუკ-კუმარიტი	2,79	1,77	1,52
11. პეტუნიდინ-3-გლუკ-კუმარიტი	5,09	2,77	2,70
12. პეონიდინ-3-გლუკ-კუმარიტი + მალვიდინ-3- გლუკ-კუმარიტი	24,54	12,89	11,81

ურუგვაის წითელყურძნიან ჯიშებში – RGS მედიუმი და ტანატი, ანთოციანების წილი: მალვიდინის მონოგლიკოზიდის – 49% და 51%; ციანიდინის – 9% და 9,5%; დელფინიდინის – 4% და 4,5%; პეონიდინის - 2% და 5%; აცილირებული ანთოციანების საერთო რაოდენობა – 39% და 30% (აცილირებული ანთოციანები წარმოდგენილია აცეტატების და პ-კუმარატების სახით (მედინა და სხვ. 2005).

ინდიანას შტატის Purdue-ს უნივერსიტეტის მეცნიერთა მიერ (მუნი-ესპადა და სხვ. 2004) გამოკვლეულია არა – *Vitis vinifera*-ს სახეობის წარმოდგენილი ფორმების მარეჩალ ფოჩის, ნორტონის და კონკორდის ყურძნის და ღვინის ანთოციანები და მათი აქტივობანი რადიკალის შებოჭვის უნარის თვალსაზრისით. ყურძნის კანზი ანთოციანების კონცენტრაცია შეადგენდა: ფოჩი – 260მგ/100გ; ნორტონი –

890გგ/100გ; კონკორდი—330 მგ/100გ. მათგან დამზადებულ დვინოებში შესაბამისად: 140მგ/ლ; 880 მგ/ლ და 170მგ/ლ. ანთოციანთა შორის მალვიდინ3,5-დიგლუკოზიდი შეადგენს. ფოჩის კანში 9,2მგ/100გ; ნორტონის კანში—101მგ/100გ და კონკორდის კანში 10,9 მგ/100გ. რადიკალის შებოჭვის უნარი ტროლოქსის ექვივალენტით ფოჩის შემთხვევაში შეადგენს—0,78; კონკორდის—0,80 და ნორტონის —0,95.

მებალეობის და მევენახეობის ჩრდილო კავკასიის ზონალურ სამენციერო-კვლევით ინსტიტუტში შესრულებული გამოკვლევის მიხედვით აგროტექნოლოგიური დონისძიებანი გავლენას ახდენს წითელყურძნიან ჯიშებში და შესაბამის დვინოებში ბიოლოგიურად აქტიურ ნივთიერებების დაგროვებაზე. ამ ნივთიერებებს შორის არის მალვიდინ-3,5-დიგლუკოზიდი და მისი შემცველი ჯიშები მიჩნეულია პერსპექტიულ ჯიშებად და მალვიდინის დიგლუკოზიდი კი მათთვის სპეციფიკურ თავისებურებად. ამ დიგლუკოზიდის საშუალო კონცენტრაცია პერსპექტიული ჯიშებისგან დამზადებულ დვინომასალებში შეადგენს 28,3მგ/ლ, ხოლო დასავლეთ-უკროპული ჯიშების დვინომასალაში—8,2 მგ/ლ. საექსპერიმენტო ჯიშებისგან მიღებულ დვინომასალებში მალვიდინ-3,5-დიგლიკოზიდი მერყეობს 1,9-11,7მგ/ლ ფარგლებში ჯიშების მიხედვით. ისინი გავრცელებულია კრასნოდარის მხარეში (ბელიაკოვა, 2007).

უკრაინის ყურძნის და დვინის ეროვნულ ინსტიტუტში (“მაგარაჩი”) ჩატარებულია საინტერესო გამოკვლევა წითელყურძნიანი ყინვაგამძლე, სელექციური ჯიშის „კრასენის“ დვინომასალების ბიოლოგიური აქტივობის შესახებ. აღმოჩნდა, რომ ამ დვინომასალაში მალვიდინის მონოგლუკოზიდთან ერთად არის დიდი რაოდენობით მალვიდინ-3,5-დიგლუკოზიდი (700 მგ/ლ) და შეადგენს ანთოციანების საერთო რაოდენობის 50%-ს. „კრასენის“ დვინომასალას აღმოაჩნდა

ანტიოქესიდანტური, სტრეს-პროტექტორული აქტივობანი; ჰიპოკოლესტეროლემიური და ანტიათეროგენული მოქმედება. ბიოლოგიური აქტივობის მიხედვით „კრასენის“ ღვინო ისეთივე ეფექტურია, როგორც კაბერნე სოვინიონის. იგი ბოჭავს თავისუფალ რადიკალებს და მათგან გამოწვეულ დაუანგვას, ანორმალიზებს ღვიძლის და სისხლის ფერმენტების აქტივობას, აქვეითებს ათეროსკლეროზის განვითარებას და საერთოდ დადებითად მოქმედებს მთელ ორგანიზმზე. „კრასენის“ ღვინომასალა ხასიათდება მაღალი ანტიოქესიდანტური აქტივობით, რითაც არ ჩამორჩება კაბერნე სოვინიონის ღვინომასალის და მისგან დამზადებული პოლიფენოლურ კომპლექსს – „ენოანტს“. აღნიშნული გამოკვლევების საფუძველზე ავტორები ასკვნიან, რომ „კრასენის“ ღვინომასალის და უალკოჰოლო კონცენტრატის მიღებისას, მის დადებით ეფექტზე – ცალკეული ორგანიზმების და მთლიანი ორგანიზმის ფუნქციონირებაზე, ღვინოში მაღვიდინის დიგლუკოზიდის დიდი რაოდენობით არსებობა არ ახდენს უარყოფით გავლენას (ვოლინკინი და სხვ. 2008).

“ მაგარაჩის ” საკოლექტიო ნაკვეთზე გავრცელებულ ჯიშებში – კაბერნე სოვინიონი და ჰიბრიდულ ჯიშებში (*Vitis vinifera x V. Labrusca*) მოლდავია, გოლუბოკი, ვილარ ნუარი და იზაბელა – გამოკვლეულია მალვიდინის დიგლუკოზიდის შემცველობა ავტორების მიერ შემუშავებული განსაზღვრის მეთოდით (სლასტია და სხვ.2005). შედეგები ყურძნის ახალ კანში ასეთია: კაბერნე სოვინიონი-0; მოლდოვა- $1,6 \pm 0,3 \cdot 10^3$ მგ/კგ; გოლუბოკი- $7,5 \pm 1,1 \cdot 10^3$ მგ/კგ; ვილარ ნუარი- $3,2 \pm 0,6 \cdot 10^3$ მგ/კგ; იზაბელა- $0,5 \pm 0,1 \cdot 10^3$ მგ/კგ. ე. ი. მალვიდინის დიგლუკოზიდს ყველაზე მცირე რაოდენობით შეიცავს იზაბელას მარცვლის კანი. უნდა აღინიშნოს, რომ ანალოგიური შედეგია გამოვლენილი საქართველოში გავრცელებული იზაბელას, ვაქირულას

და დირბულას ანთოციანების გამოკვლევისას. მათ დვინომასალებში მალვიდნის დიგლუკოზიდის რაოდენობა ყველაზე მცირე-16მგ/ლ აღმოჩნდა იზაბელას დვინომასალაში (ბეჟუაშვილი, დეისაძე, 2007).

წითელი ყურძნის კანის და ახალგაზრდა დვინის შეფერვის ინტენსივობას განაპირობებს ანთოციანთა გლიკოზიდური და აცილირებული ფორმები. დვინის დაძველებასთან ერთად ეს ფორმები მცირდება და ფერის ინტენსივობაც იცვლება. ამის მიზეზია ანთოციანთა დაჟანგვა, პოლიმერიზაციის და კონდენსაციის რეაქციებში მონაწილეობა, მეტალებთან და ფენოლურ ნაერობთან კომპლექსების წარმოქმნა. დაძველებული დვინის შეფერვას ძირითადად განაპირობებს ანთოციანთა კომპლექსური ფორმები, რომელთა შთანთქმის მაქსიმუმია 420 ნმ (მარეკი და სხვ.1965). რიბეროგაიონის გამოკვლევები (1965;1968) ადასტურებენ ფრანგულ დაძველებულ წითელ დვინოში ანთოციანების გაქრობას და აქედან გამომდინარე ავტორი ასკვნის, რომ ამ დვინის შეფერვას განაპირობებს ანთოციანთა კონდენსაციის, პოლიმერიზაციის და პიდროლიზის პროდუქტები.

ტანინ-ანთოციანური კომპლექსის წარმოქმნა წითელ დვინოში შესწავლილია რიგი მკვლევარების მიერ (ვალუიკო, 1973; კატანია,2006; გლორიესი,1984; პოშინო და სხვ.1980). ეს კომპლექსი ხასიათდება მუქი ლალისფერი შეფერვით და შთანთქმის მაქსიმუმია 520-530ნმ. ტანინ-ანთოციანური წითელი შეფერვის კომპლექსის წარმოქმნა დაადგინა სომერსის გამოკვლევებმა (1966;1967). ანთოციანთა კომპლექსის წარმოქმნა კატექინებთან, დიმერულ და ტრიმერულ პროანთოციანებთან გამოკვლეულია ტიმბერლაკის მიერ (1976). დვინის დაძველების პროცესში ანთოციანები მონაწილეობენ ჟანგვა-აღდგენით რეაქციებში, თანდათანობით იუანგებიან, კონდენსირდებიან და გამოიყოფიან

ნალექის სახით. ანთოციანები მთლიანად კონდენსირდებიან აცეტალდეპიდთან, მაგრამ უფრო სწრაფად და ნაწილობრივ მთრიმლავ ნივთიერებებთან. აცეტალდეპიდთან კონდენსაციის რეაქციაში განსაკუთრებით ადვილად შედის მალვიდინ-3,5-დიგლუკოზიდი, მალვიდინის მონოგლუკოზიდთან შედარებოთ. ამიტომ მალვიდინის დიგლუკოზიდის გავლენა ღვინოში ყავისფერი შეფერვის წარმოქმნაზე, მეტად დიდია (რობინსონი და სხვ. 1966; კაროგლიო, 1968). ანთოციანები მეტალთა იონებთან წარმოქმნიან ხელატურ კომპლექსებს, რომელთა შეფერვა დამოკიდებულია მეტალზე. მაგ.: რკინა-ანთოციანური კომპლექსი წითელი შეფერილობისაა; მოლიბდენ-ანთოციანური-ლურჯი და იისფერი; ნიკელთან და სპილენძთან ანთოციანური კომპლექსები თეთრია; ალუმინ-ანთოციანური კი ლურჯი შეფერვის (ტანჩევი, 1980).

საფერავის მშრალი ღვინო, რომელიც ინახება ბოთლებში განსხვავებულ პირობებში (ჰერმეტიულობის და ტემპერატურის გათვალისწინებით) კარგავს თავისუფალ და კომპლექსურ ანთოციანებს მათი გამოლექვის შედეგად. გამოლექვის პროცესი ინტენსიურია აცეტალდეპიდ-ძმარმჟავას მომატებული რაოდენობის პირორებში (ბეჭუაშვილი, ჩხარტიშვილი, 2004).

ანთოციანები მნიშვნელოვანია წითელი ღვინის სამკურნალო-პროფილაქტიკური თვისებების ფორმირების თვალსაზრისითაც. რიგი მკვლევარების მიერ გამოვლენილია ანთოციანების ანტიოქსიდანტური აქტივობა სხვადასხვა მიმართულებით. ლიპიდების დაუანგვის ინპიბიტორები-პელარგონიდინის, ციანიდინის, დელფინიდინის მონოგლუკოზიდები და მათი აგლიკონები-პელარგონიდინქლორიდი, ციანიდინქლორიდი და დელფინიდინქლორიდი (ტსუდა და სხვ. 1996); ციანიდინის და ციანიდინ-3-გლუკოზიდის ანტიოქსიდანტური და პროტექტორული აქტივობა (აცქუაგივა და სხვ. 2003); ანთოციანების

შემცველი ექსტრაქტის ანტიოქსიდანტური აქტივობა (გაბრიელსკა და სხვ. 1999).

საფერავის სუფრის მშრალი ღვინის ანთოციანების – მალვიდინის, პერნიდინის, პეტუნიდინის და დელფინიდინის მონოგლუკოზიდების ანტიოქსიდანტური აქტივობა (შესაბამისად 23,0; 26,5; 40,5; 60,0) იცვლება pH-ზე დამოკიდებულებით. pH (2,5-3,0) ინტერვალში ღვინის ანტიოქსიდანტური აქტივობა კლებულობს 95%-დან 85%-მდე; pH (3-4) ინტერვალში არ იცვლება და შეადგენს 85%, ხოლო pH (4,0-5,0) აქტივობა კვლავ იზრდება (ბეჭუაშვილი და სხვ. 2005). ანთოციანების ბიოლოგიური აქტივობა განსაკუთრებით საყურადღებოა ღვინის დამზადების ტექნოლოგიურ ეტაპებზე. მაგ.: ანთოციანები და მათი აგლიკონები მაინპიპირებელ გავლენას ახდენენ ღვინის საფუარების შტამებზე - „ფეოდოსია 1-19”; რძემჟავა ბაქტერიებზე; ობის მიკროორგანიზმებზე – **Candida** **Mycroderma**; კეთილშობილი სიდამპლის გამომწვევა **Botrytis cinerea**-ზე. ყურძნის ანთოციანები 300მგ/ლ მეტი კონცენტრაციით ანელებენ ზემოაღნიშნულ საფუარის მოქმედებას. ყველაზე აქტიური მაინპიპირებელია პერნიდინი და მისი გლუკოზიდი. პეტუნიდინი და დელფინიდინი კი, უფრო ნაკლებად. რძემჟავას ბაქტერიების ცხოველმყოფელობას ანელებენ ანთოციანები, ხოლო აგლიკონები ამუხრუჭებენ, მათ შორის ყველაზე მეტად პერნიდინი (ვალუიკო, 1973). ანთოციანების და ტანინის შერჩევითი ზეგავლენა ღვინის საფუარების **Sacchi. vini**-ს შტამებზე დადგენილია მოსიაშვილის მიერ (1960).

პროანთოციანიდინები. ფლავან-3,4-დიოლები წარმოადგენენ მნიშვნელოვან კომპონენტებს ღვინის ხარისხობრივი და სამკურნალო-პროფილაქტიკური თვისებების ფორმირების თვალსაზრისით. ისინი კონდენსირებული ტანინის წყაროდ გვევლინება. პროანთოციანიდინები

მუსკა არეში გაცხელებით ჟანგბადის თანაობისას წარმოქმნიან ანთოციანებს. დაბალმოლექულურ პროანთოციანიდინებს არ გააჩნიათ მთრიმლავი გემო და არ ლექავენ ცილებს. მთრიმლავი თვისებები მატულობს მატი პოლიმერიზაციის ხარისხთან ერთად. წითელ ღვინოებში გვხვდება დიმერული, ტრიმერული, ტეტრამერული და პოლიმერული ფორმით, მათ შორის ჭარბობს პოლიმერული ფორმა. მაგ.: კახეთის რაიონებში გავრცელებული საფერავის სუფრის მშრალ ღვინომასალებში მისმა რაოდენობაში შეადგინა 1,72-2,65გ/ლ. მინიმალური 1,72გ/ლ დაფიქსირდა ახმეტის რაიონის ღვინომასალაში, ხოლო მაქსიმალური 2,65გ/ლ – ხაშმის ღვინომასალაში (ქვლივიძე, ბექუაშვილი, 2005).

საფერავის ახლადგამოწენებილი დურდოსა და რქაწითელის ტკბილის გამოყენებით დამზადებულ ვარდისფერ შემაგრებულ ღვინოებში ლეიკოანთოციანების კონცენტრაცია შეადგენს 325-368მგ/ლ; თავკვერი: 262-285მგ/ლ; ასურეთული შავი: 270-275მგ/ლ (ებელაშვილი, 2006). ლიქიორული ტიპის ვარდისფერი ღვინო „რაჭა“ შეიცავდა 1090მგ/ლ ტანის (ბარდაველიძე, 2002). საქართველოში გავრცელებული საფერავის, ოცხანური საფერეს, კაბერნეს და პირდაპირმწარმოებელი წითელყურძნიანი ჰიბრიდული ფორმების – ვაქირულა, დირბულა და იზაბელა (*Vitis Labrusca*) – სუფრის მშრალ ღვინომასალებში პოლიმერული და ოლიგომერული პროანთოციანიდინების მიხედვით, საპირისპირო შედგენილობის აღმოჩნდა ტექნიკური ჯიშები და პირდაპირმწარმოებელი ჰიბრიდული ფორმები (ბექუაშვილი, დეისაძე, 2007).

ოლიგომერული პროანთოციანიდინები ესპანურ, ფრანგულ და ამერიკულ ზოგიერთ წითელ ღვინოში განსაზღვრულია შემდეგი რაოდენობით: ესპანური - დიმერული პროანთოციანიდინები – 83,77მგ/ლ;

ტრიმერული—26,98მგ/ლ; ტეტრამერული—21,17მგ/ლ. ფრანგული—დიმერული—214,60მგ/ლ; ტრიმერული—30,17მგ/ლ; ტეტრამერული—42,42მგ/ლ. ამერიკული—დიმერული—27,90მგ/ლ; ტრიმერული—11,14 მგ/ლ; ტეტრამერული—5,38მგ/ლ (სანჩეს-მორენო და სხვ. 2003). ყურძნის წიპრის ექსტრაქტი — ერთ-ერთი ექსპერიმენტის მიხედვით შეიცავს 92% ფენოლურ ნივთიერბებს, რომელთა შორის 68% ოლიგომერული პროანთოციანიდინებია (ლიერსი, 1993). ესპანურ წითელ ღვინოებში განსაზღვრულია პროციანიდინ B_1 და B_2 -ის რაოდენობა (სხვა პროციანიდინები არ დაფიქსირებულა). ტემპრანილოს ღვინოში: B_1 — $7,10\pm0,08$ მგ/ლ; B_2 — $7,40\pm0,13$ მგ/ლ; გრაციანოს ღვინოში: B_1 — $15,96\pm0,02$ მგ/ლ; B_2 — $17,05\pm0,95$ მგ/ლ; კაბერნეს ღვინოში: B_1 — $11,21\pm0,56$ მგ/ლ; B_2 — $15,31\pm0,28$ მგ/ლ; მერლოს ღვინოში: B_1 — $4,96\pm0,07$ მგ/ლ; B_2 — $6,97\pm0,13$ მგ/ლ (მონაგასი და სხვ. 2005).

საფერავის ყურძნის წიპრის ლეიკოანთოციანების გარდაქმნის პროდუქტებიდან სოფრომაძის მიერ (1974) იდენტიფიცირებულია დელფინიდინი და ციანიდინი, რაც მიუთითებს მათი შესაბამისი ლეიკოფორმების არსებობაზე ლეიკოანთოციანებში, საფერავის, მატრასას და რქაწითელის ყურძნის კლერტის, კანის და წიპრის ლეიკოანთოციანების გარდაქმნის პროდუქტებიდან იდენტიფიცირებულია დელფინიდინი, ციანიდინი და სავარაუდოდ პელარგონიდინი. საფერავის ღვინო ლეიკოანთოციანებს შეიცავს 1,2-4,7 გ/ლ; მატრასას ღვინო: 1,0-4,1გ/ლ და რქაწითელის ღვინო 0,2-4,3გ/ლ (სტურუა და სხვ. 1973). საქართველოში გავრცელებული საღვინე ვაზის ჯიშებისგან დამზადებულ სუფრის მშრალ ღვინომასალებს, პირდაპირმწარმოებელი პიბრიდული ფორმების—ვაქირულა, დირბულა, იზაბელას ღვინოების ლეიკოანთოციანების მუავური პიდროლიზის შედეგად გამოვლინდა მათში ლეიკოდელფინიდინის და

ლეიკოციანიდინის არსებობა (დეისაძე, 2008). ყურძნისა და დვინის ლეიკოანთოციანების შესწავლას დიდად შეუწყო ხელი დურმიშიძის და თანაავტ. (1955; 1984), რიბერო-გაიონის (1957^ა; 1957^ბ; 1964), სამაატმაჯას (1965) და სხვათა საწყისმა ფუნდამენტალურმა გამოკვლევებმა.

პროანთოციანიდინების შემცველობის გამო, წითელ დვინოებს ჩამოყალიბებული აქვთ რიგი სამკურნალო-პროფილაქტიკური თვისებები, რომელსაც პროანთოციანიდინების რიგი ბიოლოგიური აქტივობანი განაპირობებს. მაგ.: ტანინს გააჩნია ზ-ვიტამინური აქტივობა (დურმიშიძე დასხვ. 1961); პროანთოციანიდინები ხასიათდებიან სიმსივნის საწინააღმდეგო, ფუნგიციდური, ბაქტერიოციდული, ბაქტერიოსტატიკური, ანტიმიკრობული და სხვ. ეფექტით. (მასკელივ, 1956; ზაპრომეტოვი, 1968; გოლოვკინა და სხვ., 1968). ესპანელი მკვლევარების მიერ დადგენილია ყურძნის წიპრის პროციანიდინების შემცველი ექსტრაქტის სტრესის დროს (ლიოპიზი და სხვ. 2004). კანადელმა მეცნიერებმა დადგინეს, რომ მათი ანტიოქსიდანტური აქტივობა 20-ჯერ აღემატება ვიტამინ “E”-ს აქტივობას, ხოლო 50-ჯერ ვიტამინ “C”-ს აქტივობას (ში და სხვ. 2003). იტალიელი მეცნიერების მიერ “Vinifera”-ს ყურძნის წიპრის პროანთოციანიდინების ანტიოქსიდანტური ეფექტი დადგინდა “In vivo”-ს პირობებში ოქსიდაციური სტრესის დროს (სიმონეტი, 2002).

კატექინები. ყურძნისა და დვინის კატექინები წარმოდგენილია (+) კატექინის, (-) ეპიკატექინის, (\pm) გალოკატექინის, (-) ეპიგალოკატექინის და ეპიკატექინგალატის სახით (დურმიშიძე და სხვ. 1979; 1985; ვალუიკო, 1973). როგორც ყურძნის, ასევე დვინის კატექინებს შორის დომინანტია (+) კატექინი. (ქვლივიძე, ბეჭუაშვილი, 2005).

პექტოლიტური ფერმენტებით დურდოს დამუშავებისას, ჩნდება (-) ეპიკატექინგალატი(სეგალი და სხვ.1967). საქართველოში გავრცელებული თავკვერისგან და შავგაპიტოსგან დამზადებულ სუფრის მშრალ ვარდისფერ ჯიშურ ღვინოებში კატექინების რაოდენობა შეადგენს $3,8-8,02\text{მგ/დგ}^3$ (ებელაშვილი, 2006). (+)კატექინის რაოდენობა წითელ ღვინოებში შემდეგია: ტემპრანილო— $16,01\pm0.76\text{მგ/ლ}$; გრაციანო— $32,78\pm0,56\text{მგ/ლ}$; კაბერნე— $41,50\pm0,21\text{მგ/ლ}$; მერლო— $27,09\pm0,07\text{მგ/ლ}$. იგივე ღვინოებში (-)ეპიკატექინის რაოდენობა შესაბამისად შეადგენს: $9,89\pm0,18\text{მგ/ლ}$; $33,66\pm0,76\text{მგ/ლ}$; $19,74\pm1,12\text{მგ/ლ}$; $19,33\pm0,08\text{მგ/ლ}$ (მონაგასი და სხვ.2005). ყურძნის და წითელი ღვინის კატექინების ბიოლოგიური აქტივობა დადგენილია რიგი მკვლევარების მიერ, როგორც ინდივიდუალურად, ასევე სხვა ფენოლურ ნაერთებთან ერთად. კარდიოპროტექტორული ზემოქმედება (ფალჩი და სხვ.2006), ანტიოქსიდანტური აქტივობა (პერტოგი და სხვ.1993), ლიპიდურ მეტაბოლიზმზე მოქმედება (ვალსა და სხვ.1995) დასხვ. მნიშვნელოვანი აქტივობები.

ფლავონოლები. ფერადყურძნიანი ჯიშები ფლავონოლებს უფრო მეტი რაოდენობით შეიცავს, ვიდრე თეთრყურძნიანი. ფლავონოლები ყურძენსა და ღვინოში არსებობენ აგლიკონების და გლიკოზიდების ფორმით. ძირითადად გავრცელებულია კვერცეტინი, მირიცეტინი, კემპფეროლი, იზორამნეტინი და მათი გლიკოზიდები (დურმიშიძე, და სხვ.1979, ბოკუჩავა და სხვ.1971). კახეთის რაიონებში გავრცელებული საფერავისაგან დამზადებული სუფრის მშრალი ღვინომასალები კვერციტინს შეიცავენ $0,9-2,78\text{მგ/ლ}$, რაოდენობა იცვლება ადგილწარმოშობის მიხედვით (ქვლივიძე, ბეჭუაშვილი, 2005). სხვადასხვა ქვეყანაში დამზადებული წითელი ღვინოები კვერცეტინს შეიცავენ $0,16-1,77\text{მგ/ლ}$ რაოდენობით, ხოლო მირიცეტინს $0,18-2,20\text{მგ/ლ}$ ინტერვალში (იუსტესენი,1998). ფლავონოლების ჯამური რაოდენობა

(კვერცხტინი+ მირიცეტინი +კემპფეროლი+იზორამნეტინი) შეადგენს: ჩილეს კაბერნეს ღვინოში $58,4 \pm 0,4$ მგ/ლ; პინოსგან დამზადებულ კალიფორნიულ ღვინოში $-30,02 \pm 0,6$ მგ/ლ; ჩილეში მერლოსგან დამზადებულ ღვინოში $25,2 \pm 1,2$ მგ/ლ; ბოჟოლესგან დამზადებულ ფრანგულ ღვინოში $9,9 \pm 0,9$ მგ/ლ (გროზიერო და სხვ.2000). ფლავონოლები ხასიათდებიან მაღალი ბიოლოგიური აქტივობით და მნიშვნელოვნად განაპირობებენ ღვინის სამკურნალო-პროფილაქტიკურ ლირებულებას (პაის-ასკიაკი, და სხვ. 1995; ტაგაჭამა,1985; კონქუერი დასხვ.1998).

რეზვერატროლი. ვარდისფერი და წითელი ღვინოების სამკურნალო-პროფილაქტიკური თვისებების ჩამოყალიბებას მნიშვნელოვანწილად განაპირობებს სტილბენური ნაერთი-რეზვერატროლი. იგი მცენარეულ ორგანიზმში და ღვინოში არსებობს ორი იზომერის –ცის- და ტრანს-ფორმით. რეზვერატროლი მაღალი ბიოლოგიური აქტივობის მატარებელი ნაერთია. მისი კონცენტრაცია ყურძენში დამოკიდებულია სხვადასხვა ფაქტორებზე. ღვინოში კი მეტწილად ღვინის ტიპზე, რაც თავისთავად მოიცავს ამა თუ იმ ღვინის დამზადების ტექნოლოგიურ ეტაპებს. რეზვერატროლის რაოდენობა ესპანურ ვარდისფერ ღვინოებში ერთ-ერთი კვლევის მიხედვით (ლამუელა-რავენტოსი და სხვ.1995) შეადგენს: კაბერნე სოვინიონის– $0,32-0,90$ მგ/ლ; გრენაჟის– $0,20-0,23$ მგ/ლ; პინო შავის– $0,28-0,72$ მგ/ლ. ლამიკარნას და თანაავტორთა (1996) მიხედვით ამერიკულ წითელ ღვინოებში: მუსკატურია– $12,2-31,9$ მგ/ლ; მუსკატური ბ– $9,2-23,6$ მგ/ლ; მუსკატურიც– $4,9-9,2$ მგ/ლ. ფრანგულ წითელ ღვინოებში: კაბერნე სოვინიონი– $1,1$ მგ/ლ; სირაჩი– $2,1$ მგ/ლ; გრენაჟი– $0,3$ მგ/ლ; გამეი– $1,3$ მგ/ლ; მოურვედრი– $1,0$ მგ/ლ (როჟერო და სხვ.1994).

ბეჭუაშვილის და კოხტაშვილის მიერ (1998;2002) ტრანს-რეზვერატროლი იდენტიფიცირებული და განსაზღვრული იქნა საქართველოში გავრცელებულ ფერადყურძნიან ჯიშებში და მათგან დამზადებულ სხვადასხვა ტიპის ლვინოებში: საფერავის კანში—8,16-10,88მგ/100გ; კაბერნეს კანში—7,68-9,14მგ/100გ; ოცხანური საფერეს კანში 8,52-10,09 მგ/100გ; თავკვერის კანში—4,97-6,49მგ/100გ. იგივე ავტორთა მიერ დადგინდა, რომ რეზვერატროლის რაოდენობის მნიშვნელოვნად განსაზღვრავს ლვინის ტიპი. მაგ.: სუფრის მშრალ, ნახევრადტკბილ და შემაგრებულ ლვინოებს შორის ტრანს-რეზვერატროლს მეტი რაოდენობით შეიცავს შემაგრებული ლვნოები. საფერავისგან დამზადებულ აღნიშნულ ტიპის ლვინოებში ტრანს-რეზვერატროლის კონცენტრაცია იცვლება 0,78-3,52მგ/ლ; თავრკვერის 0,47-1,92მგ/ლ (კოხტაშვილი, 2006). საქართველოში დამზადებულ ზოგიერთ წითელ ლვინოში რეზვერატროლის საერთო რაოდენობა შეადგენს: საფერავი (1998) —2,38მგ/ლ; საფერავი(1996)—3,50მგ/ლ; საფერავი(2002)—0,2მგ/ლ(შაკულაშვილი დასხვ. 2003).

რეზვერატროლი, თავისი მაღალი და მრავალფეროვანი ბიოლოგიური აქტივობის გამო მკვლევართა დიდ უურადღებას იმსახურებს, რომელთა მრავალრიცხოვანი გამოკვლევები ადასტურებენ მის სამკურნალო-პროფილაქტიკურ თვისებებს (ჩანი და სხვ. 2007; ბუსქუეტსი და სხვ. 2007; კუმარი და სხვ. 2007; ბრიტი და სხვ. 2006; ბეჟანდა და სხვ. 2006, დასი და სხვ. 2006).

II. ექსპერიმენტული ნაწილი

II.1. კვლევის ობიექტები და მეთოდები

კვლევის ობიექტებად გამოყენებული იქნა ასურეთული შავის ჯიშის ყურძნიდან არსებული და ახალი ტექნოლოგიებით დამზადებული სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ლვინომასალები. შედარებისთვის გამოვიყენეთ წითელი ლვინომასალებიც. ასურეთული შავის ყურძენი აღებულია სოფ. ასურეთში გაშენებული ვენახიდან 2005-2007 წწ. მოსავლიდან. ლვინომასალებს ვამზადებდით არსებული და ახალი ტექნოლოგიებით. კვლევებს ვატარებდით თვითდაწმენდილ ლვინომასალებზე მე-2 გადაღების შემდეგ, ასევე ჟელატინით დამუშავებულზე. საერთო ფენოლური ნაერთები განვსაზღვრეთ სპექტროფოტომეტრულად, ფოლინ-ჩოკალტეუს რეაქტივის გამოყენებით (სეიდერი და სხვ. 1973). საღებავი ნივთიერებები, კატექინები, ლეიკოანთოციანები განვსაზღვრეთ სპექტროფოტომეტრულად (ვალუიკო, 1971). მალვიდინის დიგლუკოზიდი რაოდენობრივად განვსაზღვრეთ სითხური ქრომატოგრაფიით OIV-ს მეთოდიკის მიხედვით (2006). იგივე სახელმძღვანელოს ქრომატოგრაფიულ რეჟიმებში განვსაზღვრეთ ორგანული მჟავები. მქროლავი არომატული კომპონენტების შემცველი ფრაქცია ლვინომასალებიდან გამოვწვლილეთ პენტან-ეთერის (2:1) ნარევით. ფრაქცია დავამუშავეთ, დავაკონცენტრირეთ და გავაანალიზეთ გაზური ქრომატოგრაფიით შემდეგ პირობებში: ქრომატოგრაფი “Clarus 500” ფირმა “Perkinn Elmer”, სვეტი – კაპილარული “SupercowaxTM10”, 60mx0,25mmx0,25mm, გაზმატარებელი აზოტი, სიჩქარე 0,6 მლ/წთ, სვეტის ტემპერატურა 50-200°C (2°C/წთ 100 °C-მდე; 10 °C/წთ 100 °C-დან 200 °C-მდე), დეტექტორი ალოვან-იონიზაციური და დეტექტორის ტემპერატურა 220 °C.

ფენოლმჟავების თვისებრივი ანალიზი ჩავატარეთ ლვინომასალებიდან გამოყოფილი დიეთილეთერიანი ფრაქციების გამოყენებით, თხელფენოვანი ქრომატოგრაფიის მეთოდით. სისტემას

წარმოადგენდა გამხსნელთა ნარევი ქლოროფორმი: მეთანოლი (90:10), ქრომატოგრამები გავამუდავნეთ დიაზოტირებული სულფანილის მჟავით. კატექინები თვისებრივად განვსაზღვრეთ ღვინომასალებიდან გამოყოფილი ეთილაცეტატიანი ფრაქციების გაანალიზებით ქაღალდის ქრომატოგრაფიის მეთოდით სისტემაში ნ-ბუთანოლი:მმარმჯავა:წყალი (4:1:2). ქრომატოგრამები გავამუდავნეთ ვანილინის რეაქტივით. ღვინის საფუარების ახალი შტამები გამოვყავით დაბალ ტემპერატურაზე მოდუდარი ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილიდან.

II.2. ასურეთული შავის მოდუდარი ტკბილიდან *Saccharomyces*-ის სახეობის საფუარის ახალი შტამების მიღება და მათგან განხორციელებული ალკოჰოლური დუღილის დინამიკა

ყურძნის ტკბილის ალკოჰოლური დუღილის წარმართვის მიზნით, ძირითად ფერმენტებშემცველ მიკროორგანიზმებს ღვინის საფუარები წარმოადგენენ. ალკოჰოლურ დუღილში რიგი ნაერთების გარდაქმნის შედეგად მიღებული პროდუქტები, მნიშვნელოვანწილად განსაზღვრავენ ღვინომასალის ხარისხობრივ მაჩვენებლებს. გამოკვლევებით დადგენილია ქართული საფუარების მრავალფეროვნება, რაც ჯიშური და ტიპიური თავისებურებების მატარებელი, მაღალხარისხოვანი ღვინოების წარმოების საშუალებას იძლევა. საჭიროა აღინიშნოს, რომ ღვინის საფუარების ცალკეული შტამების უმრავლესობა ცხოველმყოფელობას ავლენს და მოქმედებს $+15\ldots+30^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურულ ინტერვალში. ამასთან დაკავშირებით, ღვინის საფუარების იმ ახალი შტამების გამოვლენა, რომლებიც დაბალ ტემპერატურაზე მოდუდარია, კვლევის საინტერესო საკითხს წარმოადგენს. რაც შეეხება ჩვენს დაინტერესებას ასურეთული შავის მიკროფლორის შესახებ, ეს განაპირობა წინასწარ ჩატარებულმა

მოსასინჯმა ექსპერიმენტებმა, რომელთა საფუძველზე ცხადი გახდა, ასურეთული შავის დურდოს დაბალ ტემპერატურაზე ალკოჰოლური დუღილის უნარი. ყოველივე ზემოაღნიშნულიდან გამომდინარე, კვლევის მიზანს წარმოადგენდა გამოგვევლინა დვინის საფუარების დაბალ ტემპერატურაზე მოდულარი შტამები. ამ მიზნით მებაღეობის, მევენახეობის და მეღვინეობის ინსტიტუტის მიკრობიოლოგიის ლაბორატორიაში ჩატარდა შემდეგი ექსპერიმენტი. დაბალ ტემპერატურაზე, კერძოდ $+3^{\circ}\text{C}$ – ზე მოდულარი ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილიდან აღებული იქნა ნიმუში, რომელიც გადაითესა პეტრის თასში წინასწარ მომზადებულ საკვებ არეზე (ყურძნის ტკბილი-აგარი). შემდეგ მოვათავსეთ თერმოსტატში 25°C ტემპერატურაზე. მყარ საკვებ არეზე გამოვლენილი კოლონიები გადატანილი იქნა ყურძნის ტკბილში. განსხვავებული აღმოჩნდა ორი, რომლებიც პირობითად აღვნიშნეთ: I და II. ინტენსიური დუღილის პროცესში გამოვლენილი საფუარები განხილული იქნა მიკროსკოპით, სადაც აღმოჩნდა მათი მსგავსება *Saccharomyces*-ის სახეობის უჯრედებთან. გამოყოფილი შტამების გიგანტური კოლონიების მისაღებად, ისინი კვლავ გადაითესა პეტრის თასებში მომზადებულ არეზე (ყურძნის ტკბილი - აგარი) (სურ. II.2.1).

გამოყოფილი ახალი შტამების მყარ საკვებ არეზე გაზრდილი გიგანტური კოლონიები ხასიათდებიან შემდეგი მაჩვენებლებით: შტამი I – თეთრი ფერის კოლონია, დანაოჭებული კრატერით; შტამი II – ხორცისფერი კოლონია, თანაბარი ზედაპირით. აღნიშნული მაჩვენებლებით და მიკროსკოპული ანალიზით, გამოყოფილი ახალი შტამები შეიძლება მიეკუთვნოს *Saccharomyces*-ის სახეობის დვინის საფუარებს. საფუარის ახალი შტამების მიერ გამოწვეული ალკოჰოლური დუღილის დინამიკის დადგენისა და მათზე

ტემპერატურის გავლენის დასადგენად, ექსპერიმენტი ჩავატარეთ რამდენიმე ვარიანტად:

ვარიანტი 1. ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილი – სპონტანური დუღილი, $t=+16\dots+19^{\circ}\text{C}$;

ვარიანტი 2. ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილი – სპონტანური დუღილი, $t=+3^{\circ}\text{C}$;

ვარიანტი 3. ყურძნის ტკბილი +3% მოც. (I+II), $t=+16\dots+19^{\circ}\text{C}$;

ვარიანტი 4. ტკბილი +3% მოც. (I), $t=+3^{\circ}\text{C}$;



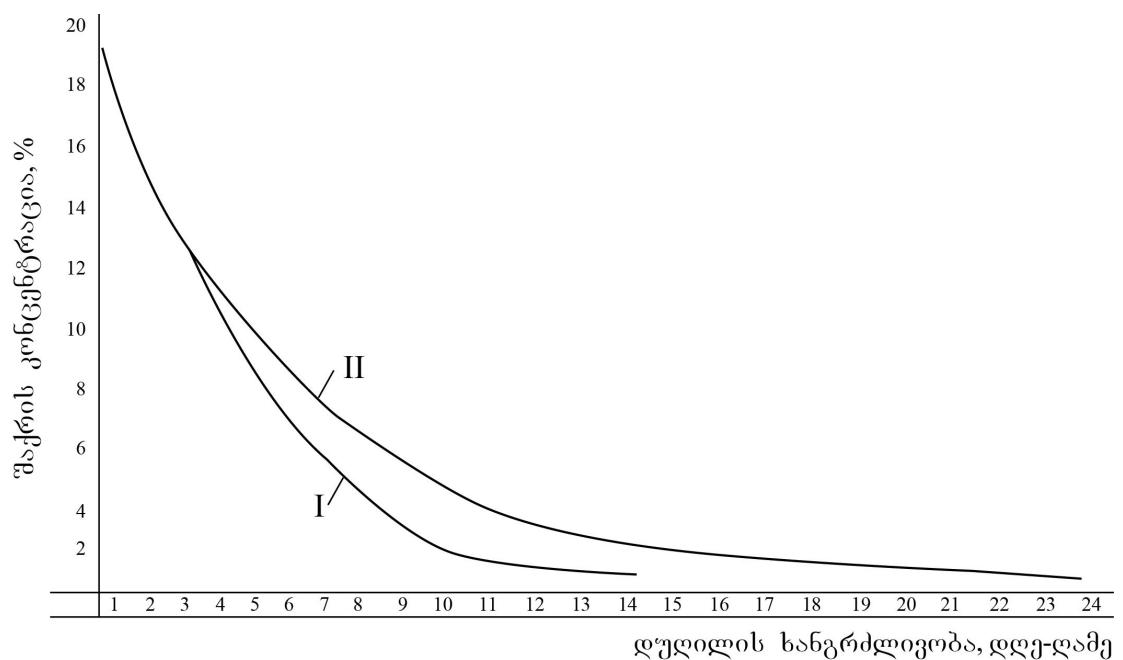
სურათი II.2.1. დაბალ ტემპერატურაზე მოდულარი ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილიდან გამოყოფილი საფუარის შტამები I-ა და II-ბ.

ვარიანტი 5. ტკბილი +3% მოც. (II), $t=+3^{\circ}\text{C}$;

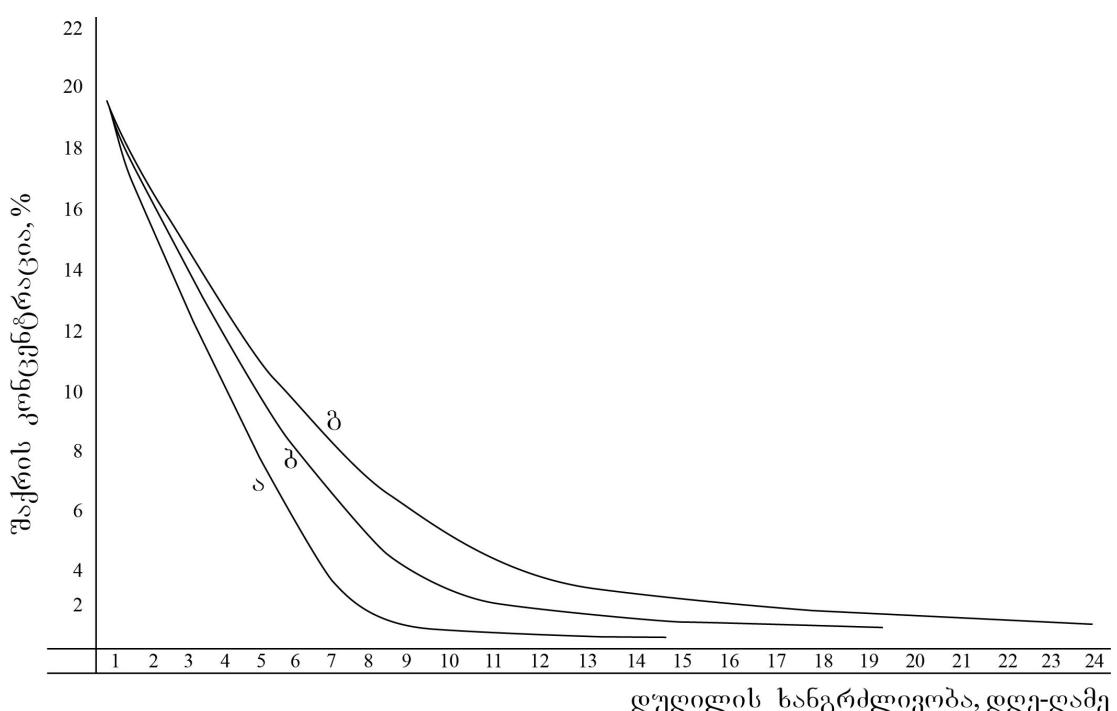
ვარიანტი 6. ტკბილი +3% მოც. (I+II), $t=+3^{\circ}\text{C}$;

ვარიანტი 7. ტკბილი +3% მოც. (I+II), $t=+8\dots+9^{\circ}\text{C}$;

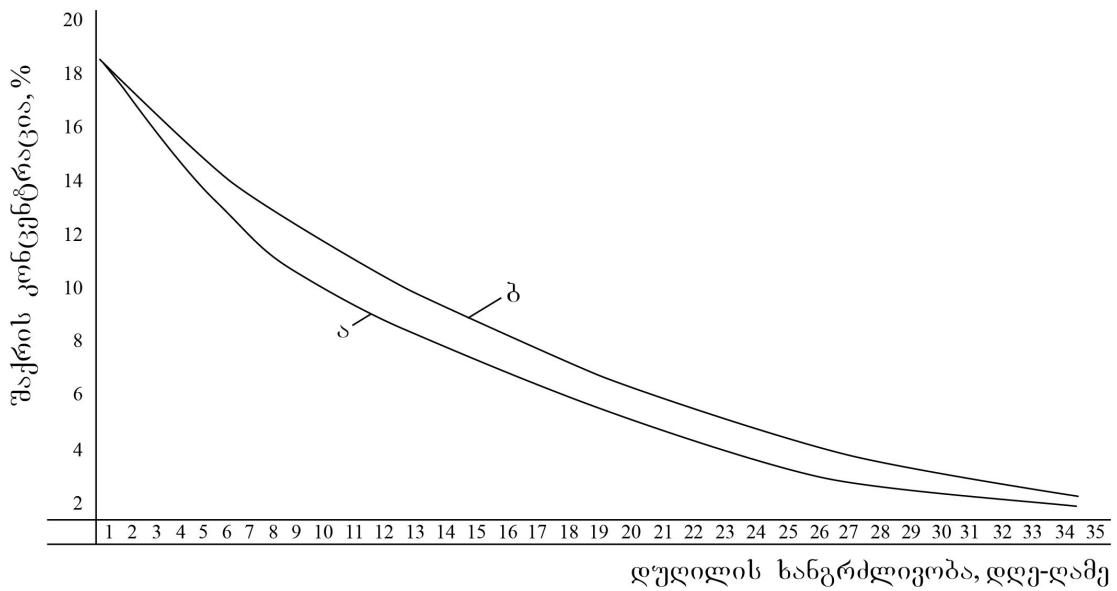
ყურძნის ტკბილის საწყისი შაქრიანობა შეადგენდა 19,6%. საექსპერიმენტო ვარიანტების ალკოჰოლური დუღილის დინამიკა წარმოდგენილია ნახ. II.2.2-4.



ნახ. II.2.2. ასურეთული შაგის ყურძნის ტკბილის სპონტანური ალგორითმური დუღილის დინამიკა. I - $t=+16 +19^{\circ}\text{C}$; II - $t=+3^{\circ}\text{C}$.



ნახ. II.2.3. ყურძნის ტკბილის ალგორითმური დუღილის დინამიკა ახალი შტამებით (I+II). δ - $t=+16 +19^{\circ}\text{C}$; δ - $t=+8...+9^{\circ}\text{C}$; δ - $t=+3^{\circ}\text{C}$.



ნახ. II.2.4. ყურძნის ტკბილის ალკოჰოლური დუღილის დინამიკა ცალკეული ახალი შტამებით $+3^{\circ}\text{C}$ -ზე; δ – I (3%); δ – II (3%).

როგორც გამოყოფილი საფუარის შტამები, ასევე მათი შემცველი ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილი, საინტერესო და საყურადღებო ალმოჩნდა დაბალ ტემპერატურაზე ალკოჰოლური დუღილის წარმართვის უნარის გამო. დუღილის დინამიკა გამოვლინდა შემდეგი სახით: სხვადასხვა ტემპერატურულ ინტერვალში შაქრის კონცენტრაციის 19,6%-დან 12,5%-მდე შემცირება ალკოჰოლური დუღილის ერთნაირი კანონზომიერებით მიმდინარეობს. შემდგომ პერიოდში, მოდუდარ არეში სპირტის დაგროვებასთან ერთად, დინამიკა ხდება განსხვავებული – ტემპერატურაზე დამოკიდებული. კერძოდ, $+16\dots+19^{\circ}\text{C}$ ინტერვალში, სპონტანური ალკოჰოლური დუღილი სრულდება 14 დღე-დამის განმავლობაში და მიიღება მშრალი დვინომასალა. $+3^{\circ}\text{C}$ – ზე მიმდინარე სპონტანური ალკოჰოლური დუღილი სრულდება 24 დღე-დამის განმავლობაში მშრალი დვინომასალის მიღებით (ნახ. II.2.2).

შესაბამისი რეზულტატი მიიღება ყურძნის წვენის ალკოჰოლური დუღილისას გამოყოფილ ახალ შტამებზე (I+II). ალკოჰოლური დუღილის ხანგრძლივობა დამოკიდებულია ტემპერატურაზე. კერძოდ,

+3°C – 9°C დუღილი სრულდება 25 დღე-დამეში; +8...+9°C – 9°C
 მიმდინარეობს 19 დღე-დამის განმავლობაში; +16...+19°C – 9°C კი
 სრულდება 14 დღე-დამეში (ნახ. II.2.3). აღნიშნული სამივე ვარიანტის
 მიხედვით ჩატარებული ალკოჰოლური დუღილი სრულდება მშრალი
 ლვინომასალის მიღებით. რაც შეეხება თვითონეული გამოყოფილი
 საფუარის შტამის აქტივობას +3°C – 9°C, მათგან გამოწვეული ყურძნის
 ტკბილის ალკოჰოლური დუღილის შედეგების მიხედვით, ისინი
 განსხვავებულია. კერძოდ, +3°C – 9°C I შტამზე ალკოჰოლური დუღილი
 მთავრდება 34 დღე-დამეში მშრალი ლვინომასალის მიღებით (0,3%,
 ნარჩენი შაქარი), ხოლო მე-II შტამის გამოყენებით – იგივე დროში
 ნახევრადმშრალი ლვინომასალის მიღებით (1,7% ნარჩენი შაქარი)
 (ნახ. II.2.4). უნდა აღინიშნოს, რომ მე-II შტამზე წყნარი ალკოჰოლური
 დუღილი გრძელდება 45 დღე-დამის განმავლობაში და ნარჩენი შაქრის
 კონცენტრაცია შეადგენს 0,4%.

ამგვარად, ჩატარებული ექსპერიმენტის შედეგად, ასურეთული
 შავის ყურძნის მაღუდარი ტკბილიდან გამოყოფილი იქნა ლვინის
 საფუარების 2 ახალი შტამი, რომლებიც თავისი მახასიათებლების
 მიხედვით შეიძლება მიეკუთვნოს *Saccharomyces*-ის სახეობას. გამოყოფილი
 ახალი შტამები ხასიათდებიან დაბალ ტემპერატურაზე
 ალკოჰოლური დუღილის უნარით. როგორც შტამები, ასევე, მათი
 შემცველი ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილი +3°C – 9°C მაღუდარია.
 ახალი შტამების აქტივობა ტემპერატურაზეა დამოკიდებული, რაც
 აისახება დუღილის დინამიკაზე. მიღებული შედეგები აუცილებლად
 გათვალისწინებული უნდა იქნეს ასურეთული შავის ლვინომასალების
 წარმოების ტექნოლოგიაში (ჯილაური დას ხვ. 2007).

II.3. ტანინის გავლენა *Saccharomyces*-ის სახეობის დვინის საფუარების დაბალ ტემპერატურაზე მოდულარ შტამებზე

როგორც უკვე აღნიშნეთ, დვინის საფუარებს უდიდესი მნიშვნელობა აქვთ ყურძნის ტკბილის ალკოჰოლური დუღილის სწორად წარმართვისთვის მაღალხარისხოვანი დვინომასალების დამზადების მიზნით. დვინის საფუარების ზემოქმედება მოდულარ არეზი არსებულ ამა თუ იმ კომპონენტზე, რიგ შემთხვევებში არის ორმხრივი, ანუ ეს კომპონენტებიც მოქმედებენ საფუარებზე, რაც აისახება ალკოჰოლური დუღილის დინამიკაზე. აქედან გამომდინარე, მაღალხარისხოვანი დვინოების დაყენების თვალსაზრისით, ეს საკითხი აქტუალურია. სადისერტაციო ნაშრომის წინა პარაგრაფში წარმოდგენილია ასურეთული შავის ყურძნის მოდულარი ტკბილიდან 2 ახალი (I და II), დაბალ ტემპერატურაზე მოდულარი, *Saccharomyces*-ის სახეობის შტამების გამოყოფა და მათი აქტივობის დამოკიდებულება ტემპერატურაზე. გავაგრძელეთ რა, მათი შესწავლა, მიზნად დავისახეთ დაგვედგინა ტანინის გავლენა აღნიშნული შტამების აქტივობაზე ალკოჰოლურ დუღილში. სპეციალურად შევარჩიეთ ყურძნის ტკბილი შაქრიანობით – 19,6%, ტიტრული მჟავიანობით – 6 გ/ლ და ექსპერიმენტი ჩავატარეთ შემდეგი ვარიანტების მიხედვით წარმართულ ალკოჰოლურ დუღილზე:

საკონტროლო ვარიანტი 1: ყურძნის ტკბილი (ფენოლური ნაერთებით 300 მგ/ლ) + 2,5% (I+II) – დუღილი $+3+4^{\circ}\text{C}$ –ზე;

ვარიანტი 2: ყურძნის ტკბილი + ტანინი (ფენოლური ნაერთები – 1,0 გ/ლ) + 2,5% (I+II) – დუღილი $+3+4^{\circ}\text{C}$ –ზე;

ვარიანტი 3: ყურძნის ტკბილი + ტანინი (ფენოლური ნაერთები – 1,5 გ/ლ) + 2,5% (I+II) – დუღილი $+3+4^{\circ}\text{C}$ –ზე;

ვარიანტი 4: საკონტროლო ვარიანტი: ყურძნის ტკბილი (ფენოლური ნაერთები – 300 მგ/ლ) + 2,5% (I+II) – დუღილი $+8+10^{\circ}\text{C}$ – ზე;

ვარიანტი 5: ყურძნის ტკბილი + ტანინი (ფენოლური ნაერთები – 1,5 გ/ლ) + 2,5% (I+II) – დუღილი $+8+10^{\circ}\text{C}$ – ზე;

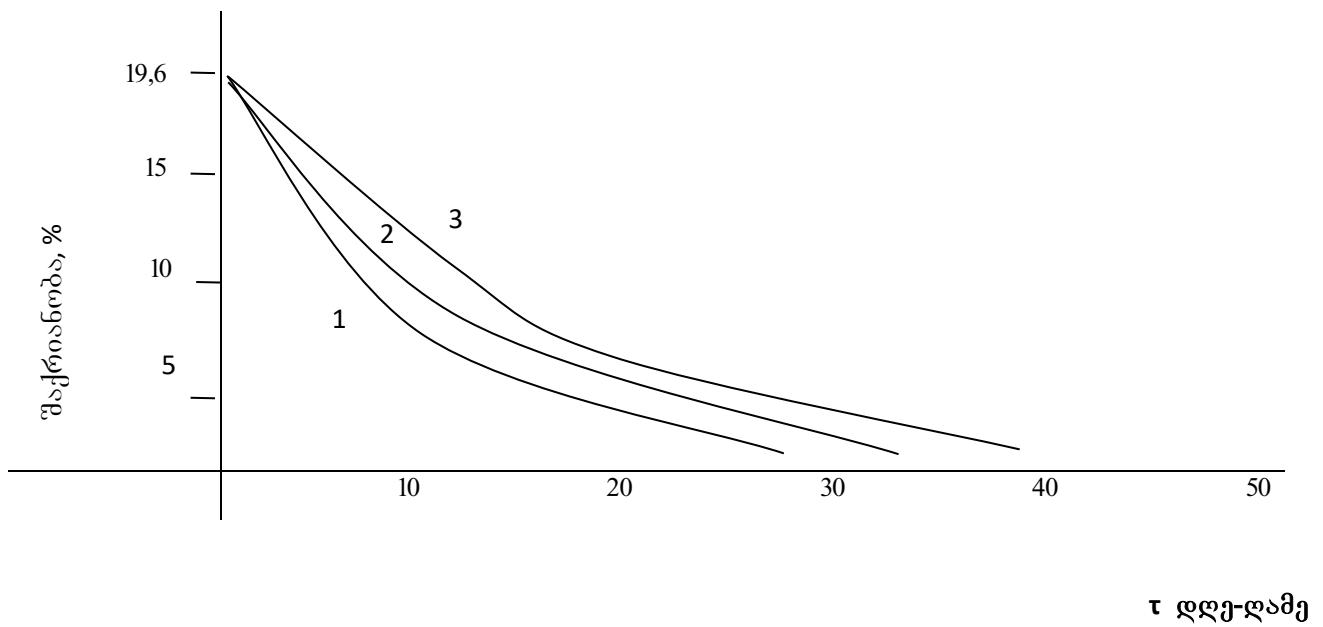
ვარიანტი 6: ყურძნის ტკბილი + ტანინი (ფენოლური ნაერთები – 2 გ/ლ) + 2,5% (I+II) – დუღილი $+8+10^{\circ}\text{C}$ – ზე;

ვარიანტი 7: საკონტროლო ვარიანტი: ყურძნის ტკბილი (ფენოლური ნაერთები 300 მგ/ლ) + 2,5% (I+II) – დუღილი $+16\dots+19^{\circ}\text{C}$ – ზე;

ვარიანტი 8: ყურძნის ტკბილი + ტანინი (ფენოლური ნაერთები – 2 გ/ლ) + 2,5% (I+II) – დუღილი $+16\dots+19^{\circ}\text{C}$ – ზე;

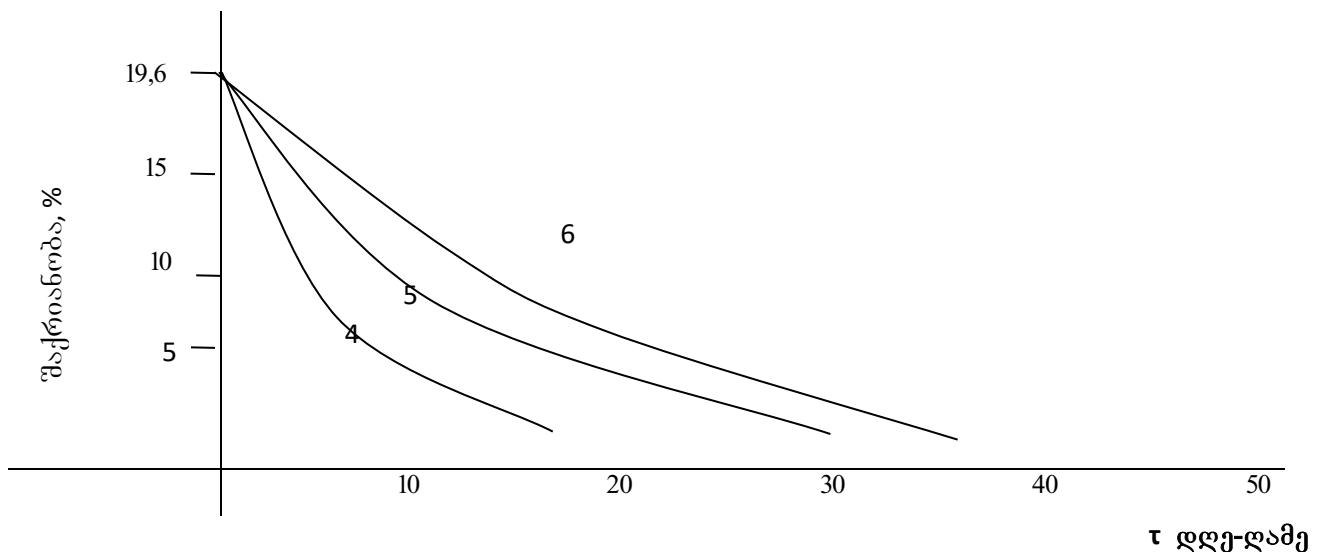
ვარიანტი 9: ყურძნის ტკბილი + ტანინი (ფენოლური ნაერთები – 3 გ/ლ) + 2,5% (I+II) – დუღილი $+16\dots+19^{\circ}\text{C}$ – ზე;

ექსპერიმენტის შედეგებმა დაადასტურა ტანინის მნიშვნელოვანი გავლენა ასურეთული შავის ყურძნის მოდულარი ტკბილიდან გამოყოფილ ახალ, დაბალ ტემპერატურაზე მოდულარ საფუარის შტამებზე. ეს გავლენა აისახება ამ შტამებით განხორციელებულ ალკოჰოლური დუღილის დინამიკაზე, სხვადასხვა ტემპერატურულ ინტერვალში. კერძოდ, $+3+4^{\circ}\text{C}$ – ზე, საკონტროლოსთან შედარებით, მეტად განსხვავებულია ტანინდამატებული ყურძნის ტკბილის დუღილი. მის მშრალად დაღუდებას ესაჭიროება 38 დღე-დამე (ნახ. II.3.1).



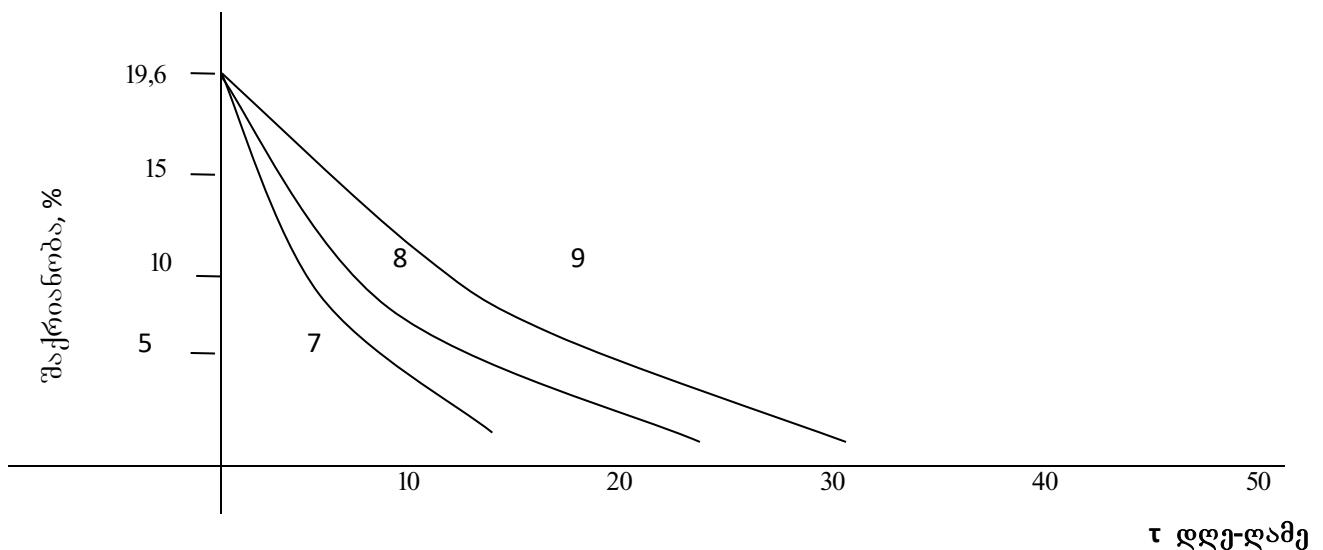
ნახ. II.3.1. ტანინის გავლენა *Saccharomyces*-ის სახეობის საფუარების ახალი შტამებით (I+II) გამოწვეული ყურძნის ტკბილის ალკოჰოლური დუღილის დინამიკაზე $+3+4^{\circ}\text{C}$ -ზე.

დუღილის ტემპერატურის მატება განაპირობებს დროს ხანგრძლივობის შემცირებას. მაგ. იგივე ყურძნის ტკბილის 1,5 გ/ლ ტანინის შემცველობით, მშრალად დადუღებას $+8+10^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე ესაჭიროება 31 დღე-დამე, ხოლო 2 გ/ლ ტანინის კონცენტრაციის მქონე ყურძნის ტკბილი მშრალად დუღდება 36 დღე-დამის განმავლობაში (ნახ. II.3.2).



ნახ. II.3.2. ტანინის გავლენა *Saccharomyces*-ის სახეობის ახალი (I+II) საფუარების შტამებით გამოწვეულ ყურძნის ტკბილის ალკოჰოლური დუღილის დინამიკაზე $+8+10^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე.

$+16\dots+19^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე მნიშვნელოვნად მცირდება დუღილის ხანგრძლივობა. 2 გ/ლ ტანინის შემცველი ყურძნის ტკბილის მშრალად დადუღება მიმდინარეობს 25 დღე-დამის განმავლობაში, ხოლო ტანინის 3 გ/ლ კონცენტრაციის ყურძნის ტკბილისთვის საჭიროა 30 დღე-დამი (ნახ. II.3.3).



ნახ.П.3.3. ტანინის გავლენა *Saccharomyces*-ის სახეობის ახალი (I+II) საფუარების შტამებით გამოწვეულ ყურძნის ტკბილის ალკოჰოლური დუღილის დინამიკაზე $+16+19^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე.

ამგვარად, ჩატარებული ექსპერიმენტის საფუძველზე გამოვლინდა ტანინის მნიშვნელოვანი ზეგავლენა ასურეთული შავიდან გამოყოფილი საფუარების ახალი (I-II) შტამების აქტივობაზე. ეს ზეგავლენა გამოიხატება ალკოჰოლური დუღილის პერიოდის გახანგრძლივებით, რაც საფუარების შტამების აქტივობის შემცირებაზე მიუთითებს. ტანინის გავლენა უფრო ინტენსიურია დაბალ ტემპერატურაზე მიმდინარე ალკოჰოლური დუღილის პირობებში. აღნიშნული შედეგები მნიშვნელოვანი და გასათვალისწინებელია ასურეთული შავის ჯიშის ყურძნიდან სხვადასხვა ტიპის ლვინოების დამზადების ტექნოლოგიებში (ჯილაური, 2008).

II.4. ასურეთული შავის ჯიშის ყურძნის ქიმიური თავისებურებანი და მათი ასახვა ლვინოპროდუქციაში

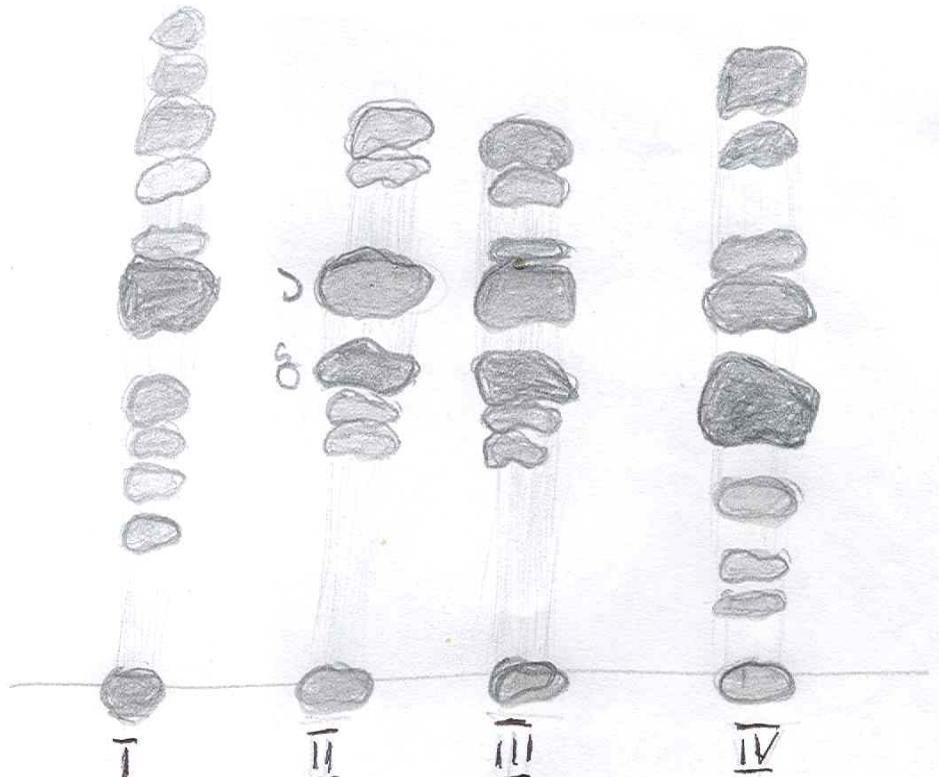
ყურძნის ჯიშური სიწმინდის დაცვა მისგან წარმოებულ ლვინოპროდუქციაში, ერთ-ერთ მნიშვნელოვან ფაქტორს წარმოადგენს. ეს საკითხი განსაკუთრებულ დატვირთვას იძენს წითელი ლვინოების ნატურალურობის დადგენისას, რამეთუ მათი შეფერვის ინტენსივობის ჩამოყალიბება საკუთარი ანთოციანების საფუძველზე, შეიძლება შეიცვალოს სხვა, მეტ-ნაკლებად მსგავსი ბუნებრივი ნედლეულით. ანთოციანებით მდიდარ ბუნებრივ ნედლეულს წარმოადგენს საქართველოში გავრცელებული წითელყურძნიანი პირდაპირმწარმოებელი ჰიბრიდული ფორმები, რომლებიც ცნობილია ადგილობრივი სინონიმებით – “ვაქირულა”, “დირბულა”. “Vitis vinifera”-ს სახეობის და ევრო-ამერიკული ჰიბრიდების წარმომადგენელთა შორის ტაქსონომიური ნიშნის ძიება, მეცნიერთა კვლევის საგანი გახდა.

რამდენიმე ათეული წლის წინ, ამასთან დაკავშირებით, ყურადღება მიიპყრო ანთოციანების შესწავლამ და ამ კუთხით მნიშვნელოვანი კვლევები ჩატარდა ქართველ მეცნიერთა მიერ აკად. ს. დურმიშიძის ხელმძღვანელობით. ფრანგი მეცნიერის რიბერო-გაიონის დასკვნით, ევრო-ამერიკული წითელყურმნიანი ჰიბრიდული მაღვიდინის დიგლუკოზიდი (მაღვიდინ-3,5-დიგლუკოზიდი), რომელიც დომინანტია ანთოციანთა შორის და მათ მიმართ შეადგენს 70-80%. მათგან რადიკალურად განსხვავებით, “Vitis vinifera”-ს წარმომადგენლები არ შეიცავენ მაღვიდინის დიგლუკოზიდს. მათ ანთოციანთა შორის წამყვანია მაღვიდინის მონოგლუკოზიდი (მაღვიდინ-3-გლუკოზიდი). აკად. ს. დურმიშიძის მეცნიერული დასკვნით კი, მაღვიდინის დიგლუკოზიდი არ შეიძლება ჩაითვალოს ტაქსონომიურ ნიშნად, ევროპული წარმოშობის ზოგიერთი ჯიშის ყურძენში მისი არსებობის გამო. მათ მიერ ექსპერიმენტულად დაფიქსირდა “ასურეთული შავის”, “წითელი ბუდეშურის” ყურძნის კანში მაღვიდინის დიგლუკოზიდის, ხოლო საფერავის ყურძნის კანში (1961 წლის მოსავლიდან) პეტუნიდინის დიგლუკოზიდის არსებობა.

ოველივე ზემოაღნიშნულიდან ცხადი გახდა, რომ “Vitis vinifera”-ს სახეობის წარმომადგენელი ვაზის ჯიშები, ევრო-ამერიკულ ჰიბრიდებთან შედარებით, მაღვიდინის დიგლუკოზიდს და სხვა დიგლუკოზიდურ ანთოციანებს მეტად მცირე რაოდენობით შეიცავენ. აქედან გამომდინარე, სრულიად ცხადია ჩვენი მეცნიერული ინტერესი და კვლევის მიზანი – გამოგვევლინა ასურეთული შავის ქიმიური თავისებურებანი და მათი გათვალისწინებით შეგვემუშავებინა მაღალხარისხოვანი ლვინის დამზადების ტექნოლოგია.

უპირველეს ყოვლისა განვიხილეთ ანთოციანები, რომელთა ანალიზი ჩავატარეთ ქაღალდის ქრომატოგრაფიით და სითხური ქრომატოგრაფიით. თვისებრივი ანალიზის შედეგად, ქაღალდის

ქრომატოგრამამ გამოავლინა “ასურეთული შავის” ყურძნის კანის, სუფრის მშრალი ვარდისფერი და წითელი ღვინომასალების ანთოციანთა თვისებრივი შედგენილობა (ნახ. II.4.1). შესადარებლად გამოვიყენეთ საფერავის და პირდაპირმწარმოებელი წითელყურძნიანი ჰიბრიდის - ვაქირულას მშრალი ღვინომასალები.



ნახ. II.4.1. ღვინომასალების ანთოციანთა ქაღალდის ქრომატოგრამა.

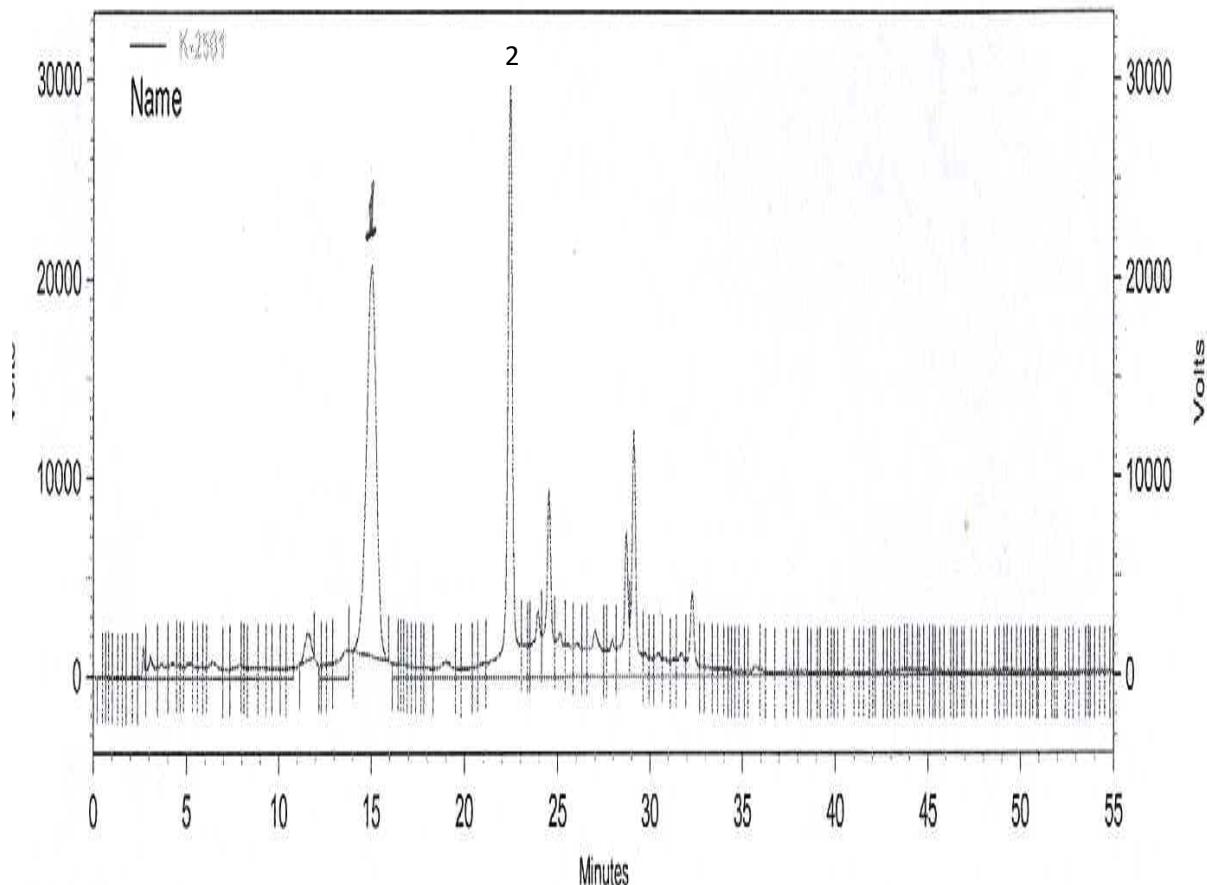
I – საფერავი, II – ასურეთული შავი (ვარდისფერი),

III – ასურეთული შავი (წითელი), IV – ვაქირულა (წითელი)

ა – მაღვიდინის მონოგლუკოზიდი, ბ – მაღვიდინის დიგლუკოზიდი

ქაღალდის ქრომატოგრაფიით ნათლად გამოჩნდა მაღვიდინის დიგლუკოზიდის შესაბამისი ქრომატოგრაფიული ლაქა ასურეთული შავის ღვინომასალებში. ეს ასევე დადასტურდა მაღალეფექტური სითხური ქრომატოგრაფიით (ნახ. II.4.2). ქრომატოგრაფიულმა ანალიზმა დაადასტურა, რომ ასურეთული შავის ღვინომასალები და ყურძნის კანი შეიცავს მაღვიდინის დიგლუკოზიდს, მაგრამ ამავდროულად, ანთოციანებს შორის დომინანტია მაღვიდინის მონოგლუკოზიდი.

მალვიდინის დიგლუკოზიდის კონცენტრაციები დანიმდასალებში
წარმოდგენილია ცხრ.II.4.1-ში.



ნახ.II.4.2. “ასურეთული შავის” სუფრის მშრალი გარდისფერი დანიმდასალის
სითხური ქრომატოგრამა.

1 – მალვიდინის დიგლუკოზიდი; 2 - მალვიდინის მონოგლუკოზიდი.

**მაღვიდინის დიგლუკოზიდის შემცველობა “ასურეთული შავის”
სუფრის**

მშრალ გარდისფერ და წითელ დვინომასალებში

N	ნიმუშის დასახელება	მაღვიდინის დიგლუკოზიდი, მგ/ლ
1	სუფრის მშრალი, გარდისფერი (არსებული ტექნოლოგიით), თვითდაწმენდილი	23,7
2	სუფრის მშრალი, გარდისფერი (ახალი ტექნოლოგიით), ახლად დადუღებული	30,0
3	სუფრის მშრალი, გარდისფერი (ახალი ტექნოლოგიით), თვითდაწმენდილი	18,0
4	სუფრის მშრალი, გარდისფერი (ახალი ტექნოლოგიით), ჟელატინით დამუშავებული	11,5
5	სუფრის მშრალი წითელი (არსებული ტექნოლოგიით), თვითდაწმენდილი	37,0
6	სუფრის მშრალი წითელი (არსებული ტექნოლოგიით), თვითდაწმენდილი, 1 წლიანი	30,0

უნდა აღინიშნოს, ჩვენს მიერ შემუშავებული ტექნოლოგიით დამზადებული ასურეთული შავის სუფრის მშრალი, ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალის უპირატესობა მაღვიდინის დიგლუკოზიდის კონდიციური შემცველობის თვალსაზრისით. ამ ახლადდადულებულ ღვინომასალაში მაღვიდინის დიგლუკოზიდის რაოდენობა შეადგენს 30,0 მგ/ლ, ფორმირების პერიოდში მისი კონცენტრაცია მცირდება ისე, რომ ღვინომასალის მე-2 გადაღების შემდეგ თვითდაწმენდილ ღვინომასალაში დაფიქსირდა 18 მგ/ლ. ღვინომასალის ტექნოლოგიური დამუშავების შედეგად კი (ჟელატინით გაწებვა) რჩება 11,5 მგ/ლ.

საყურადღებოა შემდეგი მნიშვნელოვანი ფაქტი: ასურეთული შავის კვლევების პარალელურად ერთდროულად, ერთიდაიგივე ლაბორატორიაში, მიმდინარეობდა ვაზის ტექნიკური წითელყურძნიანი ჯიშებიდან დამზადებული ღვინომასალების კვლევები – ჯიშური სიწმინდის დადგენის მიზნით. კვლევის ოემატიკიდან გამომდინარე, შესადარებლად ცდები ტარდებოდა პირდაპირმწარმოებელ პიბრიდულ ფორმებზე – ვაქირულა, დირბულა. ყოველივე ამან საშუალება მოგვცა ასურეთული შავის მახასიათებლები შეგვედარებინა, როგორც “Vitis vinifera”-ს წარმომადგენლებთან, ასევე წითელყურძნიან პირდაპირმწარმოებელ პიბრიდულ ფორმებთან და გამოგვეტანა მეცნიერულად დასაბუთებული დასკვნები. ამ შედარების საფუძველზე, ღვინომსალების ფორმირების პროცესების შესწავლა-დაკვირვებამ ცხადყო, რომ ასურეთული შავის ღვინომასალები, მიუხედავად მათში მაღვიდინის დიგლუკოზიდის არსებობისა, პიბრიდული ღვინომასალებისგან განსხვავებით არ იცვლიან ფერს და არ იბურებიან. “Vitis vinifera”-ს წარმომადგენელთა მსგავსად კი, ასურეთული შავის ღვინომასალებში ფენოლურ ნაერთთა საერთო რაოდენობის 76-87% პოლიმერული პროანთოციანიდინები წარმოადგენს.

ეს უკანასკნელი კი, ჩვენი კვლევების შედეგად, არსებით განმასხვავებელ მაჩვენებლად გამოვლინდა ვაზის წითელყურძნიან ტექნიკურ ჯიშებსა და პირდაპირმწარმოებელ პიბრიდულ ფორმებს შორის. ცხადია, ეს განსხვავება შესაბამისად დვინომასალებშიც აისახება. ყოველივე ზემოაღნიშნულიდან ნათლად ჩანს, რომ მიუხედავად ასურეთული შავის დვინომასალებში მალვიდინის დიგლუკოზიდის არსებობისა, ისინი არ იცვლიან შეფერვას და არ იძურებიან. ასურეთული შავის ანთოციანებს შორის დომინანტია მალვიდინის მონოგლუკოზიდი.

ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილი და შესაბამისად დვინომასალები აღმოჩნდა დაბალმჟავიანი. ყურძნის ტკბილის ტიტრული მჟავიანობა შეადგენს 6,0- 6,4 გ/ლ, ამავდროულად მისი შაქრიანობა 19,0-19,6%.

ამგვარად, ჩატარებული ექსპერიმენტის შედეგად დადასტურდა ასურეთული შავის შემდეგი თავისებურებანი: 1) ანთოციანთა შორის დომინანტია მალვიდინის მონოგლუკოზიდი და ამავდროულად შეიცავს მალვიდინის დიგლუკოზიდსაც. 2) ყურძნის ტკბილის და შესაბამისად დვინომასალების ტიტრული მჟავიანობა დაბალია. 3) ტექნიკური ჯიშების მსგავსად, ასურეთული შავის დვინომასალებში, საერთო ფენოლური ნაერთების 76-87% შეადგენს პოლიმელური პროანთოციანიდინები (ბეჭუაშვილი, ჯილაური, ორთოიძე, 2007).

II.5. ასურეთული შავის ყურძნის წვენის და ბუნებრივად ვარდისფერი დვინომასალების ტიტრული მჟავიანობის შესახებ

ყურძნის მრავალფეროვან ქიმიურ შემადგენლობაში მნიშვნელოვანი როლი ენიჭებათ ორგანულ მჟავებს. ისინი მონაწილეობენ ბიოქიმიურ გარდაქმნებში და როგორც ბუნებრივი, ისე გარდაქმნილი ფორმით აქტიურ გავლენას ახდენენ პროდუქციის ხარისხზე. ყურძნის

ორგანული მჟავების რაოდენობა ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში მცირდება და საშუალოდ 6-9 გ/ლ შეადგენს. ყურძნის ორგანული მჟავები არსებობენ თავისუფალი სახით და მარილების ფორმით. ყურძნის ორგანულ მჟავებს შორის დომინანტია ლვინის მჟავა. ყურძნის წვენთან შედარებით, ლვინოში ორგანულ მჟავათა ჯამური რაოდენობა შემცირებულია მინიმუმ 1 გ/ლ-ით. ძლიერ მცირდება ვაშლმჟავა, ვინაიდან იგი აქტიურად გარდაიქმნება ვაშლ-რძემჟავური დუღილის პროცესში. მნიშვნელოვანი ფაქტორია ორგანულ მჟავათა მარილების გამოლექვა ლვინომასალებში. ამ თვალსაზრისით განსაკუთრებით საყურადღებოა ლვინომჟავა კალიუმის მჟავე მარილი, რომელიც სპირტ-წყალსნარში სუსტად ხსნადია და სწრაფად გამოილექება. მის გამოლექვაზე დიდ გავლენას ახდენს pH-ის მომატებაც. ზემოაღნიშნულის გათვალისწინებით და გამომდინარე ჩვენს მიერ მიღებული ექსპერიმენტული შედეგიდან – ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილის და ლვინომასალების დაბალი მჟავიანობის შესახებ, შემდგომი კვლევის მიზანს შეადგენდა აღნიშნული დაბალიმჟავიანობის მიზეზის დადგენა.

საჭიროა აღინიშნოს, რომ 2005-2008 წწ. ვაკვირდებოდით მოსავლიდან აღებული ასურეთული შავის ყურძნის წვენში ტიტრული მჟავიანობის რაოდენობრივ ცვალებადობას. ასევე ლვინომასალებშიც, მათი ფორმირების პროცესში მიმდინარე ტიტრული მჟავიანობის შემცირებას.

ყურძნის ახლად გამოწურულ წვენს ვაფიქსირებდით ეთილის სპირტით. კერძოდ, დასპირტულ წვენში ალკოჰოლის შემცველობა შეადგენდა 20 მოც.%. შემდეგ ვაყოვნებდით, წვენის სრული დაწმენდის შემდეგ ვფილტრავდით და ვიყენებდით ექსპერიმენტისთვის. ასურეთული შავის ყურძნის წვენსა და ლვინომასალებში ტიტრული მჟავიანობის შემცირება ასახულია ცხრ.II.5.1.

ცხრილი II.5.1.

**ტიტრული მუნიციპალიტეტის ცვალებადობა ასურეთული შავის
ყურძნის წვენსა და ღვინომასალებში**

N	ნიმუშის დასახელება	ტიტრული მუნიციპალიტეტი, გ/ლ
1	ყურძნის წვენი (2005წ.) - საწყისი	6,4
2	ყურძნის წვენი (2005წ.) – დაწმენდის შემდეგ	3,2
3	ყურძნის წვენი (2006წ.) - საწყისი	6,3
4	ყურძნის წვენი (2006წ.) – დაწმენდის შემდეგ	3,2
5	ყურძნის წვენი (2007წ.) – საწყისი	6,5
6	ყურძნის წვენი (2007წ.) – დაწმენდის შემდეგ	3,5
7	ყურძნის წვენი (2008წ.) - საწყისი	6,4
8	ყურძნის წვენი (2008წ.) – დაწმენდის შემდეგ	3,5
9	სუფრის მშრალი, ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალა (2007წ.) – ახლადდადუდებული ცნობილი ტექნოლოგიით	6,5
10	სუფრის მშრალი, ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალა (2007წ.) – თვითდაწმენდილი, მე-2 გადაღების შემდეგ	4,0
11	სუფრის მშრალი, ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალა (2007წ.) – ახლადდადუდებული ახალი ტექნოლოგიით	6,2
12	სუფრის მშრალი, ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალა (2007წ.) – თვითდაწმენდილი, მე-2 გადაღების შემდეგ	5,1

ექსპერიმენტმა გვიჩვენა, რომ ასურეთული შავის ყურძნის დაწმენდილი წვენი (20 მოც.% ალკოჰოლის შემცველობით) და ღვინომასალები (საკონტროლო და საცდელი ვარიანტები), ხასიათდებიან ტიტრული მუნიციპალიტეტის მნიშვნელოვანი შემცირებით. თუმცა, ეს შემცირება ღვინომასალებთან შედარებით, უფრო მკვეთრია დასპირტულ, თვითდაწმენდილ წვენში. აღსანიშნავია ის ფაქტი, რომ ბუნებრივად, ყურძნის ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში, თვით ყურძნის დაბალი ტიტრული მუნიციპალიტეტი ხასიათდება (6,2-6,5 გ/ლ). ღვინომასალის ფორმირებისას, თვითდაწმენდის პროცესშიც კი,

მნიშვნელოვნად მცირდება. ტიტრული მჟავიანობის შემცირებას კარგად ხსნის ყურძნის დასპირტული წვენის თვითდაწმენდისას გამოყოფილ ლექში კალიუმის დიდი რაოდენობით არსებობა. ატომურ-აბსორბციული სპექტრომეტრით გაანალიზებული ყურძნის წვენის ლექის მაკროელემენტების შედგენილობა წარმოდგენილია ცხრ.II.5.2.

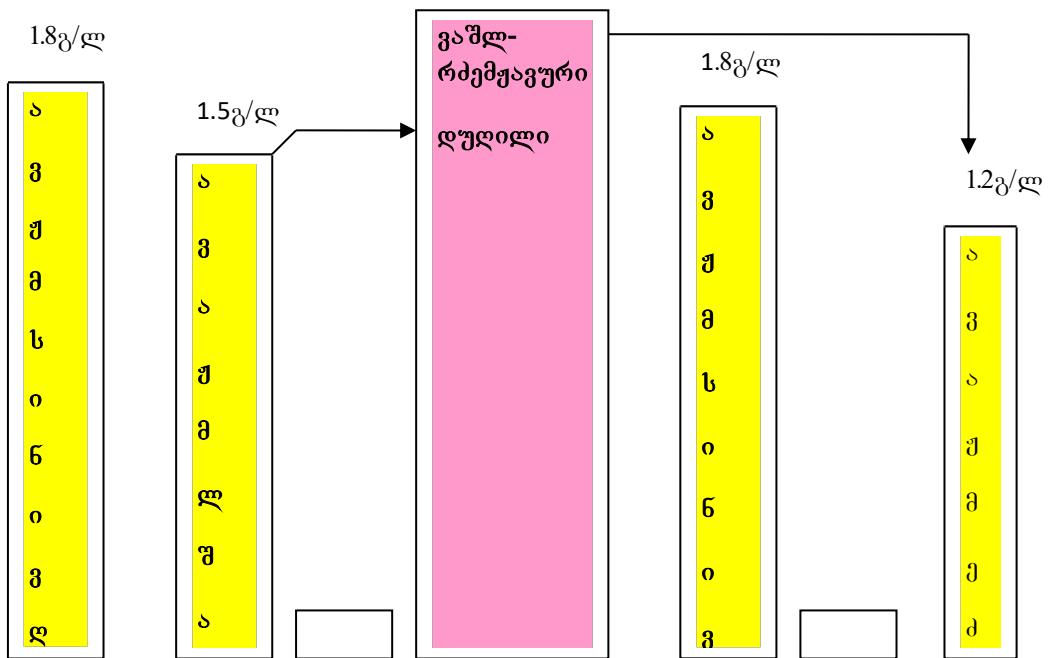
ცხრილი II.5.2.

მაკროელემენტების შემცველობა ასურეთული შავის ყურძნის დასპირტული წვენის ლექში

N	ლემენტები	რაოდენობა, მგ/100გ
1	K	1469,7
2	Ca	15,6
3	Mg	27,0
4	Na	43,05

ყურძნის დასპირტული წვენიდან გამოყოფილ ლექში კალიუმის დიდი რაოდენობით არსებობა, თავის მხრივ მიუთითებს დვინის მჟავის კალიუმის მჟავე მარილის მაღალი კონცენტრაციით შემცველობაზე. ექსპერიმენტის შედეგები ადასტურებენ, რომ ასურეთული შავის ჯიშის ყურძნის შედარებით დაბალი ტიტრული მჟავიანობა გამოწვეულია დვინის მჟავის თავისუფალ ფორმასთან ერთად, მისი მარილის სახით კალიუმის ჰიდროტარტრატის მაღალი კონცენტრაციით შემცველობით. დვინის მჟავის კალიუმის არასრული მარილი, სპირტწყალსნარში მცირედ ხსნადობის გამო, დვინომასალიდან გამოილექს. ამავე მიზეზით გამოილექს დასპირტული ყურძნის წვენიდან, რომელშიც დვინომასალასთან შედარებით მაღალია სპირტშემცველობა (20 მოც.%) და თავისთავად ცხადია, ტიტრული მჟავიანობა უფრო მკვეთრად ეცემა.

სითხური ქრომატოგრაფიის შედეგებმა დაადასტურა ასურეთული ყურძნის წვენსა და შესაბამისად ლვინომასალაშიც, თავისუფალი ლვინის მჟავის შედარებით მცირე კონცენტრაციით შემცველობა. დიაგრამაზე (II.5.1) ნაჩვენებია ორგანულ მჟავათა ცვალებადობა ვაშლ-რძემჟავური დუღილის შედეგად. ასურეთული შავის ვარდისფერ ახლადდადუღებულ ლვინომასალაში (ცნობილი ტექნოლოგიით) ლვინისმჟავა (1,8 გ/ლ) და ვაშლმჟავა (1,5 გ/ლ) თითქმის ერთნაირი კონცენტრაციითაა. ვაშლ-რძემჟავური დუღილის შედეგად, თვითდაწმენდილ ლვინომასალაში მე-2 გადაღების შემდეგ, ვაშლმჟავა რჩება 0,1 გ/ლ და მისგან წარმოქმნილი რძემჟავის კონცენტრაცია 1,2 გ/ლ შეადგენს. ფაქტიურად ლვინომასალაში ლვინისმჟავის და რძემჟავის რაოდენობრივი ურთიერთთანაფარდობა მცირეა, წითელყურძნიანი ტექნიკური ჯიშებისგან დამზადებულ ლვინომასალებთან შედარებით. ეს ფაქტი უარყოფით გავლენას ახდენს თავისთავად დაბალმჟავიანი ლვინომასალის ხარისხზე – იგი არის მდორე, შეიგრძნობა რძემჟავა და მიღრეკილია “თაგვის” დაავადების განვითარებისკენ.



დიაგრამა II.5.1. ორგანულ მჟავათა ცვალებადობა ასურეთული შავის ვარდისფერ დვინომასალაში (დამზადებულია ცნობილი ტექნოლოგიით).

ამგვარად, ჩატარებული ექსპერიმენტის შედეგად დადგინდა ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილის და დვინომასალების დაბალი ტიტრული მჟავიანობის მიზეზი, ანუ მისი ერთ-ერთი ბიოქიმიური თავისებურება. კერძოდ, ყურძნის ტკბილში დვინის მჟავა არსებობს თავისუფალი ფორმით და მნიშვნელოვანი რაოდენობით კალიუმის არასრული მარილის სახით. ეს უკანასკნელი დვინომასალების ფორმირებისას გამოილექება და დვინომასალა ხდება დაბალმჟავიანი. ასევე, თავისუფალი დვინის მჟავის და ვაშლმჟავის დაახლოებით ერთნაირი კონცენტრაციით შემცველობა უარყოფითი ფაქტორია დვინომასალისათვის, ვინაიდან ვაშლ-რძემჟავური დუღილის პროდუქტი - რძემჟავა, მცირე რაოდენობის დვინის მჟავას გვერდით, აქვეითებს დვინომასალის ორგანოლეპტიკურ მაჩვენებლებს. დაბალმჟავიანი დვინომასალა მიღრეკილია სხვადასხვა დაავადებების განვითარებისაკენ (ჯილაური, 2010).

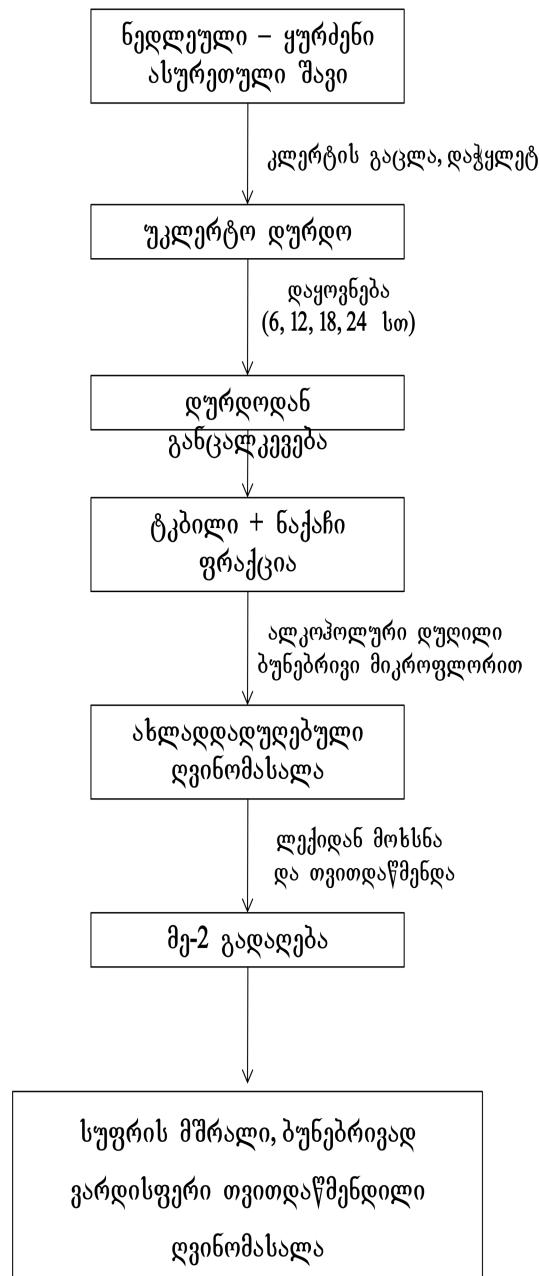
გამოვლენილი ბიოქიმიური თავისებურება აუცილებლად გათვალისწინებული უნდა იქნეს ასურეთული შავისგან ღვინომასალების წარმოების ტექნოლოგიურ პროცესში. კონკრეტულად, ყურძნის ტკბილს უნდა დაემატოს ღვინის მჟავა იმ რაოდენობით, რომ დამზადებული ღვინომასალის ტიტრული მჟავიანობა შეესაბამებოდეს კონდიციურ მაჩვენებლებს.

II.6. ასურეთული შავისგან სუფრის მშრალი, ბუნებრიგად გარდისფერი

ღვინის დამზადების ტექნოლოგიის შემუშავება

ჩატარებული კვლევების შედეგად გამოვლინდა ასურეთული შავის მეტად საინტერესო და მნიშვნელოვანი თვისებები, რომლებიც მის თავისებურებებს ასახავს. აქედან გამომდინარე, ჩვენ შემდგომი ექსპერიმენტისთვის - შეგვემუშავებინა ასურეთული შავისგან ბუნებრიგად გარდისფერი ღვინის დამზადების ტექნოლოგია, აუცილებლად უნდა გაგვეთვალისწინებინა ასურეთული შავის დადგენილი თავისებურებანი. კერძოდ: 1. ასურეთული შავის ბუნებრივი მიკროფლორა შეიცავს დაბალ ტემპერატურაზე მოდულარ *Saccharomyces*-ის სახეობის შტამებს; 2. ასურეთული შავის ყურძნის წვენი შედარებით დაბალმუსავიანია, რაც განპირობებულია ღვინის მჟავის თავისუფალ ფორმასთან ერთად, მნიშვნელოვანი რაოდენობის კალიუმის არასრული მარილის სახით არსებობით. 3. ასურეთული შავის ყურძნის კანის ანთოციანებს შორის ფიქსირდება მალვიდინის დიგლუკოზიდი, მაგრამ ამავდროულად დომინანტია მალვიდინის მონოგლუკოზიდი. აღნიშნული თავისებურებების გათვალისწინებით, სუფრის მშრალი ბუნებრიგად გარდისფერი ღვინის დამზადების ოპტიმალური ტექნოლოგიური რეჟიმები შევარჩიეთ რამდენიმე ვარიანტიდან.

ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალების დასამზადებლად გისარგებლეთ შემდეგი სქემით:



სქემა II.6.1 სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალის დამზადების ტექნოლოგიური სქემა

ვარიანტი I. ავიდეთ ასურეთული შავის ჯიშის ყურძენი (სოფ. ასურეთიდან) ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში (შაქრიანობა 19,0%,

ტიტრული მჟავიანობა 6,0 გ/ლ). მოვაცალეთ კლერტი, გადავიტანეთ საჭყლეტში და დაგჭყლიტეთ. უკლერტო დურდო დავაყოვნეთ 6 საათის განმავლობაში 21-24°C ტემპერატურაზე. შემდეგ მოდუდარი ტკბილი განვაცალკევეთ, დარჩენილი დურდო გამოვწენეხეთ, ნაწესი ფრაქცია შევურიეთ ტკბილს და ჩავატარეთ ალკოჰოლური დუღილი ბუნებრივი მიკროფლორით ზემოაღნიშნულ ტემპერატურაზე. დუღილის დამთავრების შემდეგ მშრალად დადუღებული ღვინომასალა მოვხსენით ლექიდან, ჩავუტარეთ სულფიტაცია (25-30მგ/ლ თავისუფალი გოგირდი) გადავიტანეთ მინის ჭურჭელში და ბოლომდე შევსებულ მდგომარეობაში, თვითდაწმენდის მიზნით დავაყოვნეთ +14+15°C ტემპერატურაზე. თვითდაწმენდილი ღვინომასალის მე-2 გადაღება ჩავატარეთ მარტის თვეში და გავაანალიზეთ ორგანოლეპტიკური და ქიმიური მახასიათებლების მიხედვით.

ვარიანტი II. ავიღეთ ასურეთული შავის ჯიშის ყურძენი (სოფ. ასურეთიდან) ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში (შაქრიანობა 19,0%, ტიტრული მჟავიანობა 6,0 გ/ლ). მოვაცალეთ კლერტი, გადავიტანეთ საჭყლეტში და დაგჭყლიტეთ. უკლერტო დურდო დავაყოვნეთ 12 საათის განმავლობაში 21-24°C ტემპერატურაზე. შემდეგ მოდუდარი ტკბილი განვაცალკევეთ, დარჩენილი დურდო გამოვწენეხეთ, ნაწესი ფრაქცია შევურიეთ ტკბილს და ჩავატარეთ ალკოჰოლური დუღილი ბუნებრივი მიკროფლორით ზემოაღნიშნულ ტემპერატურაზე. დუღილის დამთავრების შემდეგ მშრალად დადუღებული ღვინომასალა მოვხსენით ლექიდან, ჩავუტარეთ სულფიტაცია (25-30მგ/ლ თავისუფალი გოგირდი) გადავიტანეთ მინის ჭურჭელში და ბოლომდე შევსებულ მდგომარეობაში, თვითდაწმენდის მიზნით დავაყოვნეთ +14+15°C ტემპერატურაზე. თვითდაწმენდილი ღვინომასალის მე-2 გადაღება ჩავატარეთ მარტის თვეში და გავაანალიზეთ ორგანოლეპტიკური და ქიმიური მახასიათებლების მიხედვით.

გარიანტი III. ავიდეთ ასურეთული შავის ჯიშის ყურძენი (სოფ. ასურეთიდან) ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში (შაქრიანობა 19,0%, ტიტრული მჟავიანობა 6,0 გ/ლ). მოვაცალეთ კლერტი, გადავიტანეთ საჭყლეტში და დავჭყლიტეთ. უკლერტო დურდო დავაყოვნეთ 18 საათის განმავლობაში $21\text{--}24^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე. შემდეგ მოდუდარი ტკბილი განვაცალკევეთ, დარჩენილი დურდო გამოვწენეხეთ, ნაწეს ფრაქცია შევურიეთ ტკბილს და ჩავატარეთ ალკოჰოლური დუღილი ბუნებრივი მიკროფლორით ზემო აღნიშნულ ტემპერატურაზე. დუღილის დამთავრების შემდეგ მშრალად დადუღებული ღვინომასალა მოვხსენით ლექიდან, ჩავუტარეთ სულფიტაცია ($25\text{--}30\text{მგ/ლ}$ თავისუფალი გოგირდი) გადავიტანეთ მინის ჭურჭელში და ბოლომდე შევსებულ მდგომარეობაში, თვითდაწმენდის მიზნით დავაყოვნეთ $+14\text{+}15^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე. თვითდაწმენდილი ღვინომასალის მე-2 გადაღება ჩავატარეთ მარტის თვეში და გავაანალიზეთ ორგანოლეპტიკური და ბიოქიმიური მახასიათებლების მიხედვით.

გარიანტი IV. ავიდეთ ასურეთული შავის ჯიშის ყურძენი (სოფ. ასურეთიდან) ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში (შაქრიანობა 19,0%, ტიტრული მჟავიანობა 6,0 გ/ლ). მოვაცალეთ კლერტი, გადავიტანეთ საჭყლეტში და დავჭყლიტეთ. უკლერტო დურდო დავაყოვნეთ 24 საათის განმავლობაში $21\text{--}24^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე. შემდეგ მოდუდარი ტკბილი განვაცალკევეთ, დარჩენილი დურდო გამოვწენეხეთ, ნაწეს ფრაქცია შევურიეთ ტკბილს და ჩავატარეთ ალკოჰოლური დუღილი ბუნებრივი მიკროფლორით ზემო აღნიშნულ ტემპერატურაზე. დუღილის დამთავრების შემდეგ მშრალად დადუღებული ღვინომასალა მოვხსენით ლექიდან, ჩავუტარეთ სულფიტაცია ($25\text{--}30\text{მგ/ლ}$ თავისუფალი გოგირდი) გადავიტანეთ მინის ჭურჭელში და ბოლომდე შევსებულ მდგომარეობაში, თვითდაწმენდის მიზნით დავაყოვნეთ $+14\text{+}15^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე. თვითდაწმენდილი ღვინომასალის მე-2 გადაღება

ჩავატარეთ მარტის თვეში და გავაანალიზეთ ორგანოლეპტიკური და ბიოქიმიური მახასიათებლების მიხედვით.

ვარიანტი V. ავიდეთ ასურეთული შავის ჯიშის ყურძენი (სოფ. ასურეთიდან) ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში (შაქრიანობა 19,0%, ტიტრული მჟავიანობა 6,0 გ/ლ). მოვაცალეთ კლერტი, გადავიტანეთ საჭყლეტში და დავჭყლიტეთ. უკლერტო დურდო დავაყოვნეთ 30 საათის განმავლობაში $21-24^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე. შემდეგ მოდუდარი ტკბილი განვაცალკევეთ, დარჩენილი დურდო გამოვწეხეთ, ნაწეხი ფრაქცია შევურიეთ ტკბილს და ჩავატარეთ ალკოჰოლური დუღილი ბუნებრივი მიკროფლორით ზემო აღნიშნულ ტემპერატურაზე. დუღილის დამთავრების შემდეგ მშრალად დადუღებული დვინომასალა მოვხსენით ლექიდან, ჩავუტარეთ სულფიტაცია ($25-30\text{მგ/ლ}$ თავისუფალი გოგირდი) გადავიტანეთ მინის ჭურჭელში და ბოლომდე შევხებულ მდგომარეობაში, თვითდაწმენდის მიზნით დავაყოვნეთ $+14+15^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე. თვითდაწმენდილი დვინომასალის მე-2 გადაღება ჩავატარეთ მარტის თვეში და გავაანალიზეთ ორგანოლეპტიკური და ბიოქიმიური მახასიათებლების მიხედვით.

აღნიშნული ტექნოლოგიური ვარიანტების მიხედვით დამზადებული სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი დვინომასალების მახასიათებლები წარმოდგებილია ცხრილში II.

ცხრილი II.6.1

ასურეთული შავის ბუნებრივად გარდისფერი ღვინომასალების
მახასიათებლები

მაჩვენებლები	დურდოზე დაყოვნების ხანგრძლივობა, სთ				
	6	12	18	24	30
ვერი	მოვარდის ფერო	დია ვარდისფერი	ვარდისფერი, სუსტი ეოლოსფერი	ინტენსიური, ვარდისფერი, ქოლოსფერი, ქოლოსფერი სფერი ელფერით	მუქი ვარდისფერი, ქოლოსფერი, ქოლოსფერი ელფერით
გემო და არომატიც	სუსტად გამოხატული	შეიგრძნობა ჯიშური	ჯიშური	ჯიშური	გავეთრა დ გამოხატული ჯიშური
ალკოჰოლი, მოც. %	11,0	11,0	11,0	11,0	11,0
ექსტრაქტი, გ/ლ	17,8	18,1	18,6	19,1	19,8
ტიტრული მჟავიანობა, გ/ლ	3,3	3,4	3,4	3,4	3,4
მქროლავი მჟავიანობა, გ/ლ	0,66	0,72	0,68	0,62	0,65
საერთო ფენოლები, მგ/ლ	330,0	450,0	523,0	615,0	770,0
საღებავი ნივთიერებები, მგ/ლ	62,0	85,0	138,0	205,0	270,0
მალვიდინის დიგლუკოზიდი, მგ/ლ	8,2	13,0	19,0	23,7	30,0
კატექინები, მგ/ლ	11,7	19,5	27,5	35,0	45,9
პროანთოციანიდინები, მგ/ლ	205,0	315,7	462,0	540,0	635,7

ღვინომასალების ანალიზმა ცხადყო, რომ ყველა ვარიანტის
მიხედვით დამზადებული ღვინომასალები ხასიათდებიან დაბალი

ტიტრული მჟავიანობით, რაც მკაფიოდ აისახება გემურ მაჩვენებლებზე. დურდოზე დაყოვნების დროის ხანგრძლივობის გაზრდა განაპირობებს ექსტრაქტული ნივთიერებების, მათ შორის საერთო ფენოლების, საღებავების და რაც ყველაზე საყურადღებოა, მალვიდინის დიგლუკოზიდის კონცენტრაციის მატებას. 30სთ-ით დურდოზე დაყოვნებით მიღებული ლვინომასალის მახასიათებლები უახლოვდება წითელი ლვინის მაჩვენებლებს. ამიტომ, ამ ტექნოლოგიური ვარიანტით ვარდისფერი ლვინომასალის დამზადება არ არის მიზანშეწონილი. დაც შეეხება 6სთ-იან დაყოვნებას, ეს ტექნოლოგიური ხერხიც მიუღებელია დაბალხარისხოვანი ლვინომასალის გამო. ვარდისფერი ლვინომასალების დაბალმჟავიანობის და მალვიდინის დიგლუკოზიდის ფაქტორების გათვალისწინებით, საჭირო გახდა ასურეთული შავისგან სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ლვინის დამზადების ახალი ტექნოლოგიის შემუშავება. ამ მიზნით, უპირველეს ყოვლისა დვინის მჟავის დამატებით გავზარდეთ ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილის ტიტრული მჟავიანობა, შემდეგ დურდოზე დაყოვნება და ალკოჰოლური დუღილი ჩავატარეთ ცვალებადი, მზარდი ტემპერატურის პირობებში.

ვარიანტი I. ავიღეთ ასურეთული შავის ჯიშის ყურძნი (სოფ. ასურეთიდან) ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში (შაქრიანობა 19,6%, ტიტრული მჟავიანობა 6,3 გ/ლ). მოვათავსეთ კლერტსაცლელ-საჭყლეტ დანადგარში. შემდეგ უკლერტო დაჭყლეტილ დურდოს დავამატეთ ლვინის მჟავა ისე, რომ ტიტრული მჟავიანობა შეადგენდა 7,5გ/ლ. მექანიკური მორევის შემდეგ გადავიტანეთ სპეციალურ ჭურჭელში და დავაყოვნეთ 12 საათის განმავლობაში $+3+4^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე ნაწილობრივი სპონტანური ალკოჰოლური დუღილით. შემდეგ ცივი დურდოდან გამოვაცალკევეთ თვითნადენი და I ნაწეხი ფრაქცია, შევურიეთ ერთმანეთს და ნარევის ალკოჰოლური დუღილი

გავაგრძელეთ მისივე ბუნებრივი მიკროფლორით, სპონტანურად, ისე, რომ ინტენსიური დუღილი მიმდინარეობდა $+16+19^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე მშრალი ღვინომასალის მიღებამდე. შემდეგ ღვინომასალა მოვხსენით ლექიდან, ჩავუტარეთ სულფიტაცია ($25\text{-}30\text{მგ/ლ}$ თავისუფალი გოგირდი) და ბოლომდე შევსებული მინის ჭურჭლით დავაყოვნეთ თვითდაწმენდის მიზნით $+14+15^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე. სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი, თვითდაწმენდილი ღვინომასალის მე-2 გადაღება მოვახდინეთ მარტის თვეში. ღვინომასალის ნაწილი დავამუშავეთ ჟელატინით და ჩავატარეთ შესაბასმისი კვლევები.

ვარიანტი II. ავიდეთ ასურეთული შავის ჯიშის ყურძენი (სოფ. ასურეთიდან) ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში (შაქრიანობა 19,6%, ტიტრული მჟავიანობა 6,3 გ/ლ). მოვათავსეთ კლერტსაცლელ-საჭყლებ დანადგარში. შემდეგ უკლერტო დაჭყლებილ დურდოს დავამატეთ ღვინის მჟავა ისე, რომ ტიტრული მჟავიანობა შეადგენდა 7,5გ/ლ. მექანიკური მორევის შემდეგ გადავიტანეთ სპეციალურ ჭურჭელში და დავაყოვნეთ 18 საათის განმავლობაში $+3+4^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე ნაწილობრივი სპონტანური ალკოჰოლური დუღილით. შემდეგ ცივი დურდოდან გამოვაცალკევეთ თვითნადენი და I ნაწესი ფრაქცია, შევურიეთ ერთმანეთს და ნარევის ალკოჰოლური დუღილი გავაგრძელეთ მისივე ბუნებრივი მიკროფლორით, სპონტანურად, ისე, რომ ინტენსიური დუღილი მიმდინარეობდა $+16+19^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე მშრალი ღვინომასალის მიღებამდე. შემდეგ ღვინომასალა მოვხსენით ლექიდან, ჩავუტარეთ სულფიტაცია ($25\text{-}30\text{მგ/ლ}$ თავისუფალი გოგირდი) და ბოლომდე შევსებული მინის ჭურჭლით დავაყოვნეთ თვითდაწმენდის მიზნით $+14+15^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე. სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი, თვითდაწმენდილი ღვინომასალის მე-2

გადაღება მოვახდინეთ მარტის თვეში. ლვინომასალის ნაწილი დავამუშავეთ ჟელატინით და ჩავატარეთ შესაბასმისი კვლევები.

გარიანტი III. ავილეთ ასურეთული შავის ჯიშის ყურძენი (სოფ. ასურეთიდან) ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში (შაქრიანობა 19,6%, ტიტრული მჟავიანობა 6,3 გ/ლ). მოვათავსეთ კლერტსაცლელ-საჭყლეტ დანადგარში. შემდეგ უკლერტო დაჭყლეტილ დურდოს დავამატეთ ლვინის მჟავა ისე, რომ ტიტრული მჟავიანობა შეადგენდა 7,5გ/ლ. მექანიკური მორევის შემდეგ გადავიტანეთ სპეციალურ ჭურჭელში და დავაყოვნეთ 24 საათის განმავლობაში $+3+4^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე ნაწილობრივი სპონტანური ალკოჰოლური დუღილით. შემდეგ ცივი დურდოდან გამოვაცალკევეთ თვითნადენი და I ნაწეხი ფრაქცია, შევურიეთ ერთმანეთს და ნარევის ალკოჰოლური დუღილი გავაგრძელეთ მისივე ბუნებრივი მიკროფლორით, სპონტანურად, ისე, რომ ინტენსიური დუღილი მიმდინარეობდა $+16+19^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე მშრალი ლვინომასალის მიღებამდე. შემდეგ დვინომასალა მოვხსენით ლექიდან, ჩავუტარეთ სულფიტაცია ($25\text{-}30\text{გ/ლ}$ თავისუფალი გოგირდი) და ბოლომდე შევსებული მინის ჭურჭლით დავაყოვნეთ თვითდაწმენდის მიზნით $+14+15^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე. სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი, თვითდაწმენდილი ლვინომასალის მე-2 გადაღება მოვახდინეთ მარტის თვეში. ლვინომასალის ნაწილი დავამუშავეთ ჟელატინით და ჩავატარეთ შესაბასმისი კვლევები.

გარიანტი IV. ავილეთ ასურეთული შავის ჯიშის ყურძენი (სოფ. ასურეთიდან) ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში (შაქრიანობა 19,6%, ტიტრული მჟავიანობა 6,3 გ/ლ). მოვათავსეთ კლერტსაცლელ-საჭყლეტ დანადგარში. შემდეგ უკლერტო დაჭყლეტილ დურდოს დავამატეთ ლვინის მჟავა ისე, რომ ტიტრული მჟავიანობა შეადგენდა 7,5გ/ლ. მექანიკური მორევის შემდეგ გადავიტანეთ სპეციალურ ჭურჭელში და დავაყოვნეთ 30 საათის განმავლობაში $+3+4^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე

ნაწილობრივი სპონტანური ალკოჰოლური დუღილით. შემდეგ ცივი დურდოდან გამოვაცალკევეთ თვითნადენი და I ნაწები ფრაქცია, შევურიეთ ერთმანეთს და ნარევის ალკოჰოლური დუღილი გავაგრძელეთ მისივე ბუნებრივი მიკროფლორით, სპონტანურად, ისე, რომ ინტენსიური დუღილი მიმდინარეობდა $+16+19^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე მშრალი ღვინომასალის მიღებამდე. შემდეგ ღვინომასალა მოვხსენით ლექიდან, ჩავუტარეთ სულფიტაცია ($25\text{-}30\text{მგ/ლ}$ თავისუფალი გოგირდი) და ბოლომდე შევსებული მინის ჭურჭლით დავაყოვნეთ თვითდაწმენდის მიზნით $+14+15^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე. სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი, თვითდაწმენდილი ღვინომასალის მე-2 გადაღება მოვახდინეთ მარტის თვეში. ღვინომასალის ნაწილი დავამუშავეთ ჟელატინით და ჩავატარეთ შესაბამისი კვლევები.

ზემოაღწერილი ტექნოლოგიური ხერხების მიხედვით დამზადებული სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალების კვლევისას, საკონტროლო გამოვიყენეთ ცნობილი ტექნოლოგიით დამზადებული ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალა (დურდოზე 24 სთ-ნი დაყოვნება, $21\text{-}24^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე). ორგანოლეპტიკური და ქიმიური მაჩვენებლები წარმოდგენილია ცხრილი II.2. ასურეთული შავისგან სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინის დასამზადებლად, ორგანოლეპტიკური და ქიმიური მაჩვენებლების მიხედვით ოპტიმალურ ვარიანტად გამოვლინდა უკლერტო დურდოს 24 სთ-იანი დაყოვნება ნაწილობრივი ალკოჰოლური დუღილით.

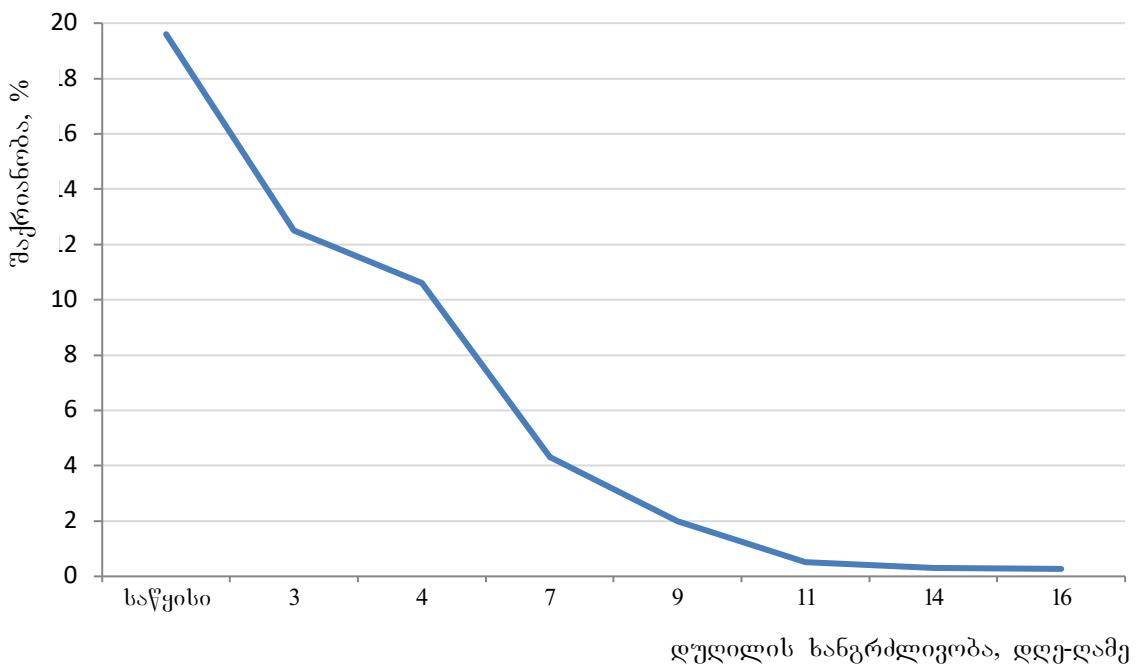
ცხრილი II.6.2

ასურეთული შავის ახალი ტექნოლოგიით დამზადებული სუფრის
მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალების მახასიათებლები

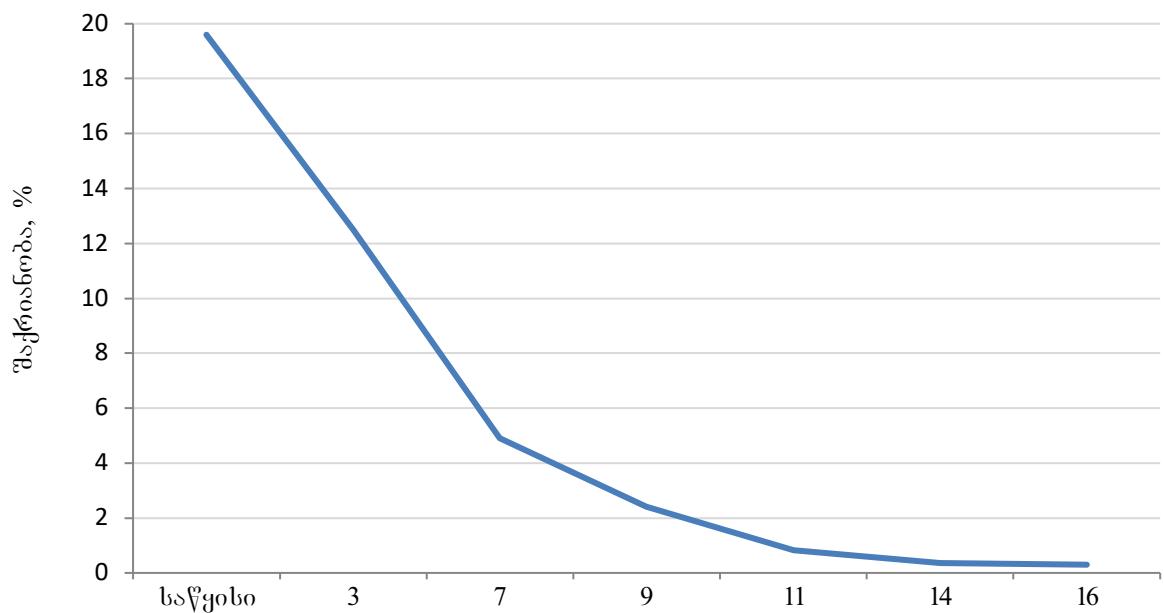
მაჩვენებლები	დურდოზე დაყოვნების ხანგრძლივობა, სთ				
	საკონტრო ლო	12	18	24	30
ვერი	ინტენსიური ვარდისფერი, ეოლოსფერი ელფერით	ვარდის- ფერი	ვარდისფე- რი, ეოლო სფერი ელფერით	ინტენსიური ვარდისფერი, ეოლოსფერი ელფერით	მუქი ვარდისფე- რი, ეოლო სფერი ელფერით
გემო და არომატი	ჯიშური	სუსტად გამოხატ ული ჯიშური	ჯიშური	მწყობრი, ჰარ მონიული, ჯი შური	ჯიშური
ალკოჰოლი, მოც. %	11,0	11,2	11,2	11,2	11,2
ექსტრაქტი, გ/ლ	19,1	17,9	18,4	19,0	19,5
ტიტრული მჟავიანობა, გ/ლ	3,4	5,1	5,1	5,1	5,1
მქროლავი მჟავიანობა, გ/ლ	0,59	0,44	0,46	0,46	0,47
საერთო ფენოლები, მგ/ლ	615,0	345,0	421,0	510,0	655,0
სალებავი ნივთიერებები, მგ/ლ	205	69,0	83,5	134,0	200,0
მალვიდინის დიგლუკოზიდი, მგ/ლ	25	9,7	15,2	18,0	20,5
კატექინები, მგ/ლ	35,0	12,9	21,7	33,0	41,5
პროანთოციანიდინები, მგ/ლ	540	297,0	367,0	442,0	538,0

დაბალ ცვალებად ტემპერატურაზე დადუღებული ღვინომასალები
ერთიან $+21+24^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე დადუღებულ ღვინომასალებთან
შედარებით ხასიათდებიან ჰარმონიული, მკვეთრად გამოხატული

ჯიშური არომატით და ყვავილოვანი ტონებით. დურდოში დვინის მჟავის დამატების გამო, დვინომასალაში შენარჩუნებულია შედარებით მაღალი ტიტრული მჟავიანობა. $+3+4^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე დურდოს დაყოვნება განაპირობებს ყურძნის კანიდან ექსტრაქტული ნივთიერებების და მათ შორის მალვიდინის დიგლუკოზიდის დაბალი ხარისხით გამოწვლილვას. რაც შეეხება შაქრის დაშლას ალკოჰოლური დუღილის პროცესში, იგი მიმდინარეობს ნახ. II.6.1-2 წარმოდგენილი დინამიკის მიხედვით.



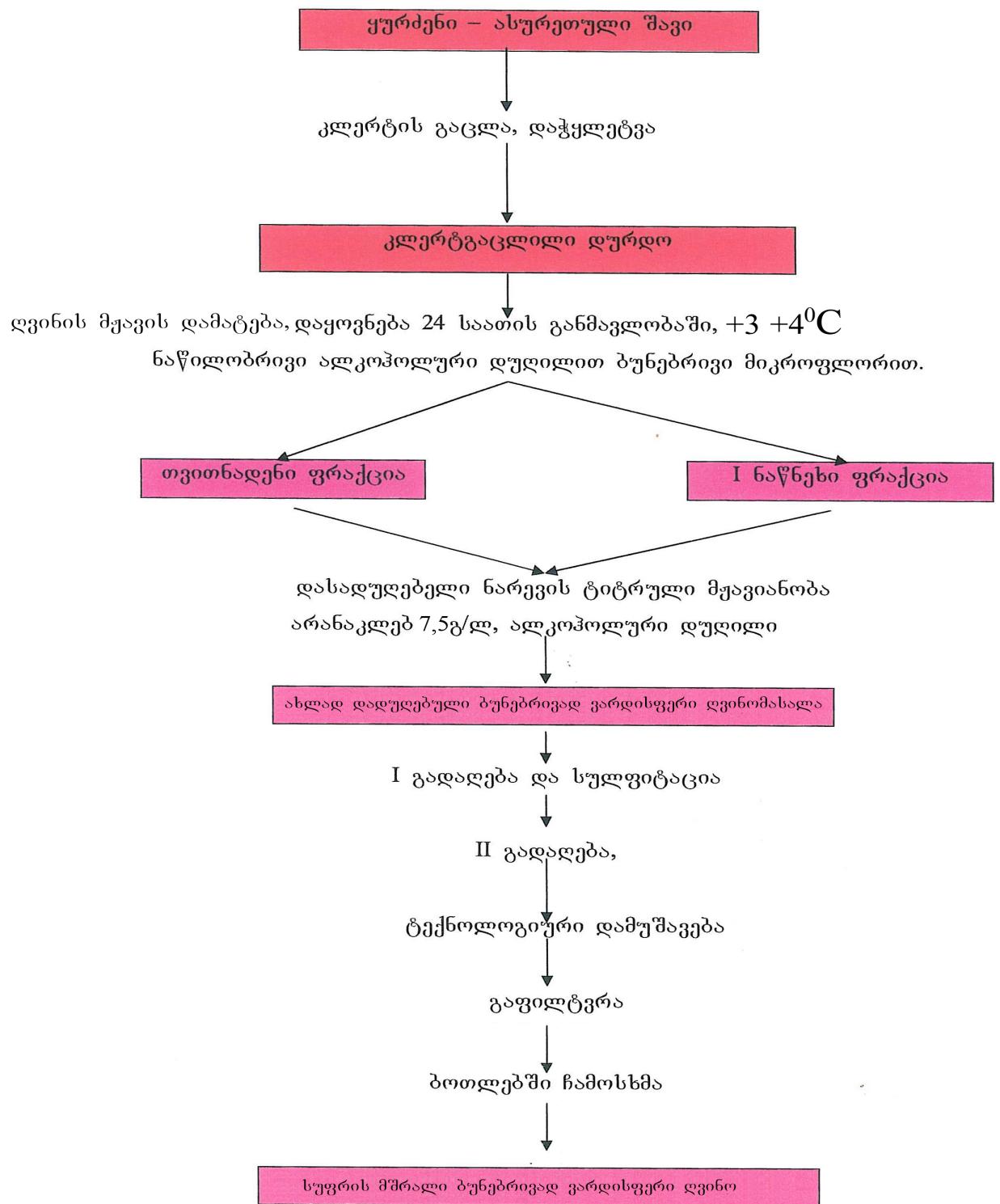
ნახ. II.6.1. ალკოჰოლური დუღილის დინამიკა $+21+24^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე
(საკონტროლო გარიანტი)



დუღილის ხანგრძლივობა, დღე-დამე

ნახ. II 6..2. ალკოჰოლური დუღილის დინამიკა. დურდოს დაყოვნება 24სთ, $+3+4^{\circ}\text{C}$.
ლვინის მუავის დამატებით ტიტრული მუავიანობა 7,5 გ/ლ).

გამოცდილი ტექნოლოგიური ხერხებით დამზადებული
ლვინომასალების კვლევის საფუძველზე და იმ ფაქტის
გათვალისწინებით, რომ ლვინომასალებს ვამზადებდით 2005-2007 წწ
მოსავლიდან, განვაზოგადეთ ექსპერიმენტის შედეგები და შევიმუშავეთ
ასურეთული შავის სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ლვინის
წარმოების ტექნოლოგია. იგი ხორციელდება სქემა II.6.2 მიხედვით და
მოიცავს შემდეგ თანმიმდევრულ ეტაპებს:



სქემაII.6.2. სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინის
“ასურეთული” წარმოების ტექნოლოგიური სქემა

იდებენ ასურეთული შავის ჯიშის ყურძენს ტექნიკური სიმწიფის პერიოდში, შაქრიანობით 19,0-19,6% და ტიტრული მჟავიანობით არანაკლებ 7,5 გ/ლ (დურდოს ტიტრული მჟავიანობის კონდიციურობისთვის გამოიყენება დვინის მჟავა). ყურძენს ათავსებენ კლერტსაცლელ-საჭყლებზე დანადგარში. უკლერტო დურდოს უმატებენ საჭირო რაოდენობის დვინის მჟავას, მექანიკურად ურევენ, ათავსებენ სპეციალურ ჭურჭელში და აყოვნებენ $+3+4^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე 24 საათის განმავლობაში ნაწილობრივი ალკოჰოლური დუღილით, სპონტანურად ბუნებრივი მიკროფლორით. შემდეგ აწარმოებენ თვითნადენი და I ნაწებები ფრაქციების მიღებას, მათ შერევას ერთმანეთთან და ალკოჰოლურ დუღილს აგრძელებენ მისივე ბუნებრივი მიკროფლორით, სპონტანურად, ისე, რომ ინტენსიური დუღილი მიმდინარეობს $+16+19^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე, მშრალი დვინომასალის მიღებამდე. შემდეგ დვინომასალას ხსნიან ლექიდან, უტარებენ სულფიტაციას ($25-30\text{მგ/ლ}$ თავისუფალი გოგირდი) და ბოლომდე შევსებული მინის ჭურჭლით აყოვნებენ თვითდაწმენდის მიზნით $+14+15^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე. სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი, თვითდაწმენდილი დვინომასალის მე-2 გადაღებას ატარებენ მარტის თვეში. შემდეგ ტექნოლოგიურად ამუშავებენ – წებავენ ჟელატინით, ფილტრავენ და ასხამენ ბოთლებში. სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი დვინის შენახვის ვადაა 1 წელი (ბეჭუაშვილი, ჯილაური, 2008).

ასურეთული შავის სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი დვინო უნდა აკმაყოფილებდეს ცხრილი II.6.3-ს მაჩვენებლებს.

ცხრილი II.6.3

მაჩვენებელი	ნორმა
1. გმჭვირვალობა	გამჭვირვალე სითხე, ნალექის და მინარევების გარეშე
2. ფერი	ინტენსიური ვარდისფერი ჟოლოსფერი ელფერით
3. გემო და არომატი	მწყობრი, ჰარმონიული, ჯიშური
4. ალკოჰოლი, მოც.%	11,0-11,2
5. ექსტრაქტი, გ/ლ	19,0-19,3
6. ტიტრული მჟავები, გ/ლ	5,0-5,2
7. მქროლავი მჟავები, გ/ლ	0,44-0,50
8. საერთო ფენოლები, მგ/ლ	475-491
9. პროანთოციანიდინები, მგ/ლ	409-442
მათ შორის:	
ოლიგომერული	42-45
პოლიმერული	367-397
10. $K = \frac{მაგ}{მგ}$	< 1
11. საერთო საღებავები, მგ/ლ	129-136
12. მალვიდინის დიგლუკოზიდი, მგ/ლ	10,5-11,0

II.7. უმაღლესი სპირტების დაგროვება ასურეთული შავისგან დამზადებულ ბუნებრივად ვარდისფერ ლგინომასალებში

ლგინის ხარისხი მნიშვნელოვანწილად განისაზღვრება
ორგანოლეპტიკური მაჩვენებლებით, რომელთა შორის საყურადღებოა
არომატი და ბუკეტი. ეს მაჩვენებელი განპირობებულია ყურძნის
ეთერზეთით და ალკოჰოლური დუღილის პროცესში დაგროვილი

არომატურმომქმნელი კომპონენტებით. დვინის ბუკეტი დამოკიდებულია ჯიშურ არომატზე და ასევე დვინის დამზადების ტექნოლოგიაზე. დვინის არომატურმომქმნელი ნივთიერებები წარმოდგენილია სხვადასხვა კლასის ნაერთთა მრავალფეროვანი სპექტრით: ტერპენებით, ეთერებით, ალდეჰიდებით, ფენოლალდეჰიდებით, უმაღლესი სპირტებით, ფურანის რიგის ნაერთებით და სხვ.

ყურძნის ტკბილის ალკოლური დუღილის პროცესში დვინის საფუარების მიერ წარმოქმნილ თანაურ პროდუქტებს შორის განსაკუთრებულ ყურადღებას იმსახურებს უმაღლესი სპირტები. მათი წარმოშობის წყაროა ამინომჟავები და შაქრები. უმაღლესი სპირტების წარმოქმნაზე გავლენას ახდენს სხვადასხვა ფაქტორი: საფუარის რასა, მოდულარი არეს ამინომჟავური შედგენილობა, pH, ტემპერატურა და ჟანგბადის კონცენტრაცია ლიტერატურული მონაცემებიდან გამომდინარე (როდოპულო, 1983) კვლევებით დადასტურებულია, რომ $+8+20^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურულ ინტერვალში, უმაღლესი სპირტები 1,8-ჯერ მეტი გროვდება ვიდრე $20-22^{\circ}\text{C}$ -ზე ჩატარებული დუღილის პირობებში. 30°C -მდე ტემპერატურის გაზრდით მათი რაოდენობა მცირდება 2,6-ჯერ. მაღალმჟავიან მოდულარ არეში (pH-2,6) რახის ზეთები წარმოიქმნება მინიმალური რაოდენობით და pH (3-5) ინტერვალში კი მათი კონცენტრაცია იზრდება.

იმ ფაქტის გათვალისწინებით, რომ ასურეთული შავიდან გამოვყავით *Saccharomyces*-ის სახეობის დვინის საფუარის ორი ახალი, დაბალ ტემპერატურაზე მოდულარი შტამი, საინტერესოა მათ მიერ არომატურმომქმნელი ნივთიერებების წარმოქმნის გამოკვლევა. კერძოდ, უმაღლესი სპირტების დაგროვების დინამიკის დადგენა სხვადასხვა პირობებში დამზადებულ ბუნებრივად ვარდისფერ დვინომასალებში. ამ საკითხის შესასწავლად ექსპერიმენტი ჩავატარეთ

3 ვარიანტის მიხედვით, ანუ გამოვიყენეთ შემდეგ პირობებში დამზადებული დვინომასალები:

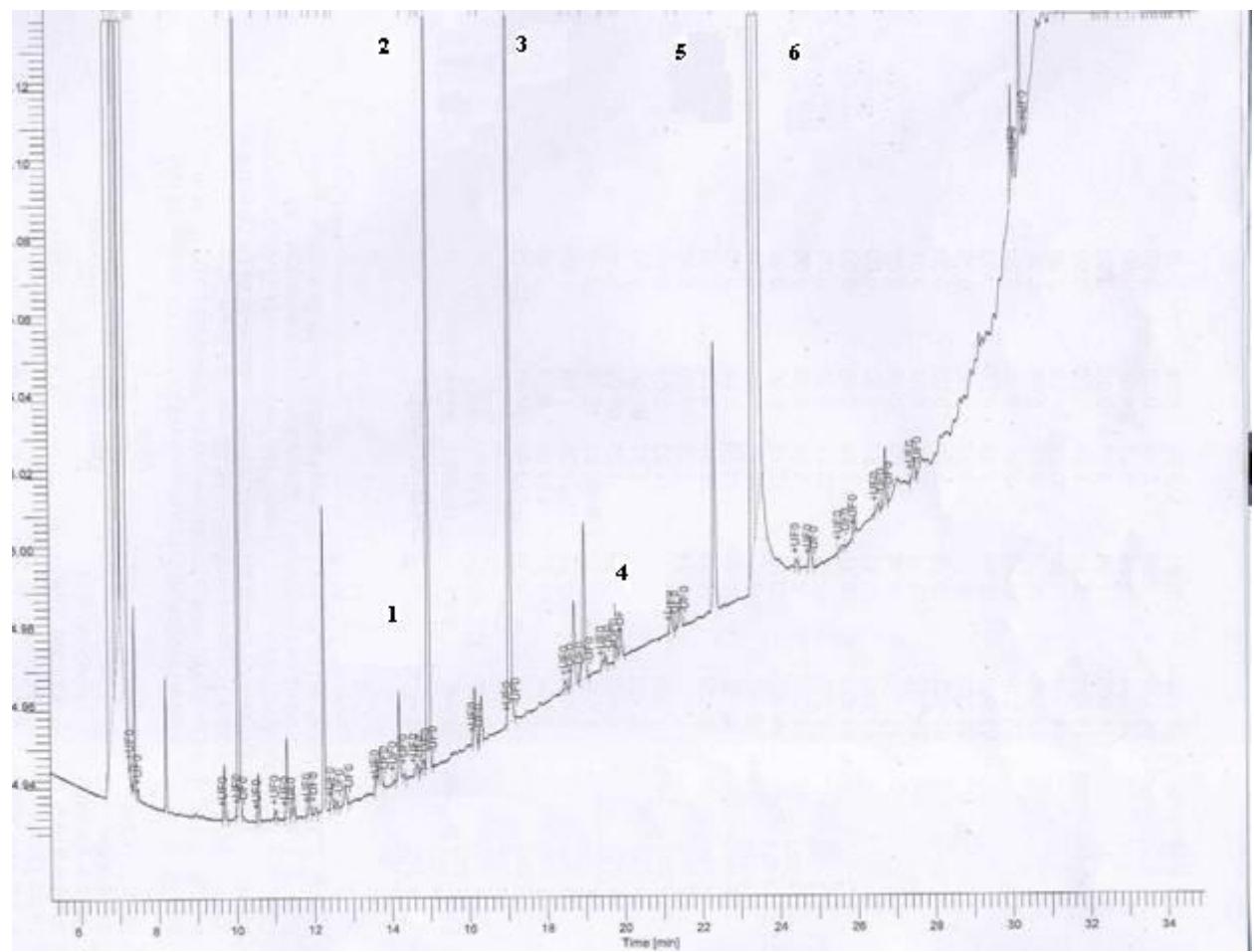
ვარიანტი I (საკონტროლო) – ალკოჰოლური დუღილის ტემპერატურა $+16-+19^{\circ}\text{C}$; ყურძნის ტკბილის შაქრიანობა – 19,6%; ტიტრული მჟავიანობა – 6გ/ლ;

ვარიანტი II – ალკოჰოლური დუღილის ტემპერატურა $+16-+19^{\circ}\text{C}$; ყურძნის ტკბილის შაქრიანობა – 19,6%; ტიტრული მჟავიანობა – 7,5გ/ლ(მჟავიანობა გაზრდილია დვინის მჟავის დამატებით);

ვარიანტი III – ალკოჰოლური დუღილის ტემპერატურა $+3-+19^{\circ}\text{C}$; ყურძნის ტკბილის შაქრიანობა – 19,6%; ტიტრული მჟავიანობა – 7,5გ/ლ(მჟავიანობა გაზრდილია დვინის მჟავის დამატებით);

ექსპერიმენტის შედეგები წარმოდგენილია ცხრილი II.7.1 და ნახ. II.7.1-4 სახით.

ასურეთული შავის სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი დვინის პენტან-ეთერიანი ფრაქცია გაზური ქრომატოგრაფიის საფუძველზე წარმოდგენილია განსხვავებული კონცენტრაციის არომატ-წარმომქმნელი ცნობილი და არაიდენტიფიცირებული ნივთიერებებით (ნახ. II.7.1).

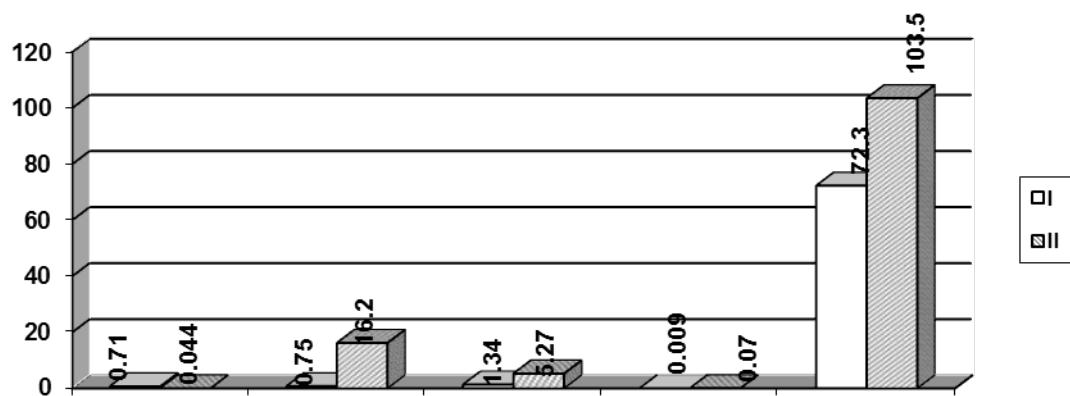


ნახ. II.7.1. ასურეთული შავის სუფრის მშრალი ბუნებრივად გარდისფერი ღვინომასალის (III გარიანტი) პენტან-ეთერიანი ფრაქციის გაზური ქრომატოგრამა. 1. 2 - ბუთანოლი; 2. 6-აროპანოლი; 3. იზობუთანოლი; 4. ბუთანოლი; 5. იზოამილის სპირტები.

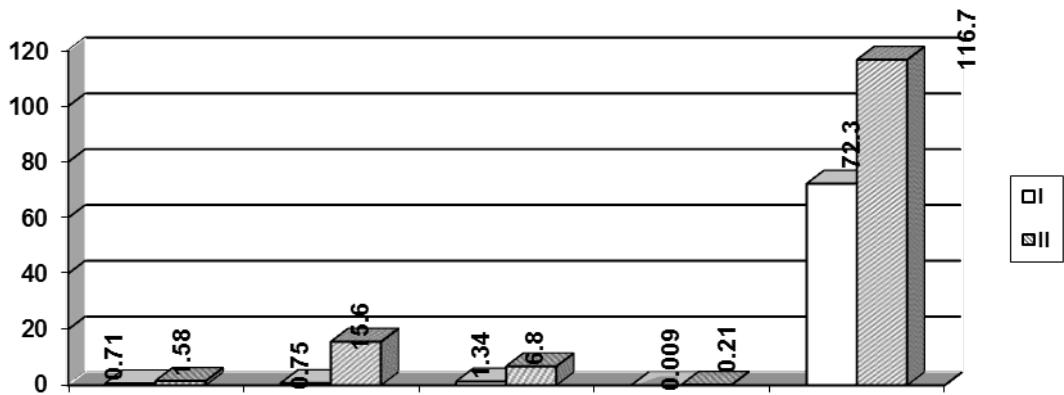
ცხრილი II.7.1

უმაღლესი სპირტების შემცველობა (მგ/ლ) ასურეთული
შაგის სუფრის მშრალ ბუნებრივად გარდისფერ ლგინომასალებში

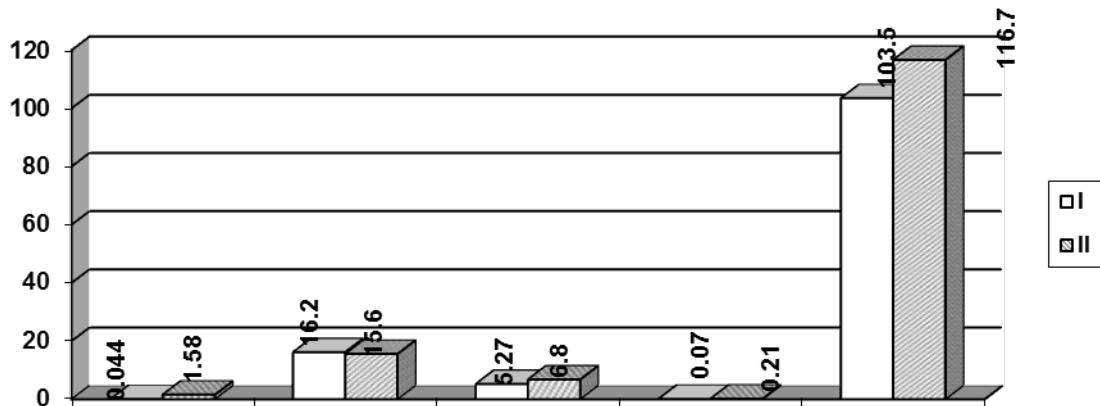
N	სპირტები	გარიანტები		
		I	II	III
1	ბუთანოლ-2	0,71	0,44	1,58
2	ნ -პროპანოლი	0,75	16,2	15,6
3	იზობუთანოლი	1,34	5,27	6,80
4	ნ-ბუთანოლი	0,009	0,07	0,21
5	იზოამილის სპირტები (ჯამური)	72,3	103,5	116,7



ნახ. II.7.2. უმაღლესი სპირტების რაოდენობრივი ცვალებადობა
ბუნებრივად ვარდისფერ ლგინომასალებში ტიტრული მჟავიანობის მატებისას (I
და II გარიანტების შედარების მიხედვით).



ნახ.П.7.3. უმაღლესი სპირტების რაოდენობრივი ცვალებადობა ბუნებრივად ვარდისფერ ლვინომასალებში ერთდროულად ტიტრული მჟავიანობის მატების და ტემპერატურის დაწევისას (I და III ვარიანტების შედარების მიხედვით).



ნახ.П.7.4. უმაღლესი სპირტების რაოდენობრივი ცვალებადობა ბუნებრივად ვარდისფერ ლვინომასალებში ერთდროულად მჟავიანობის მატების და ტემპერატურის დაწევისას (I და III ვარიანტების შედარების მიხედვით).

ექსპერიმენტმა ცხადყო, რომ მოდულარი ტკბილის ტიტრული მჟავიანობა და დუღილის ტემპერატურა გავლენას ახდენენ უმაღლესი სპირტების დაგროვებაზე ბუნებრივად ვარდისფერ ლვინომასალებში. ერთი და ოგივე $+16-+19^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე განსხვავებული ტიტრული მჟავიანობის ყურძნის ტკბილის ალკოჰოლური დუღილი გვაძლევს

უმაღლესი სპირტების განსხვავებულ კონცენტრაციებს, რაც თავისთავად ვარდისფერ ლვინო მასალებში აისახება. კერძოდ, ტიტრული მჟავიანობის მატება იწვევს 2-ბუთანოლის რაოდენობრივ შემცირებას; ნ-პროპანოლის, იზობუთანოლის, ბუთანოლის და იზოამილის სპირტების ინტენსიურ წარმოქმნას (ნახ. II.7.2). რაც შეეხება ბუნებრივად ვარდისფერი ლვინომასალის დამზადებას ტიტრული მჟავიანობის და დუღილის ტემპერატურის ერთდროული ცვალებადობით (ტიტრული მჟავიანობის გაზრდით და $+3+19^{\circ}\text{C}$ ტემპერატურაზე დუღილით), უმაღლესი სპირტების წარმოქმნა ინტენსიფიცირდება და მათი დაგროვება ხდება მაღალი კონცენტრაციით (ნახ. II.7.3). ერთიდაიგივე გაზრდილი ტიტრული მჟავიანობის – 7,5გ/ლ ყურძნის ტკბილის ალკოჰოლური დუღილისას განსხვავებულ ტემპერატურაზე $+16+19^{\circ}\text{C}$ და $+3+19^{\circ}\text{C}$, უმაღლესი სპირტების წარმოქმნა იცვლება შემდეგნაირად: ბუთანოლის და 2-ბუთანოლის რაოდენობა ინტენსიურად იზრდება; ნ-პროპანოლი მცირდება 16,2 მგ/ლ-დან 15,6მგ/ლ-მდე; იზობუთანოლის და იზოამილის სპირტების (ჯამური) კონცენტრაციები I და II ვარიანტებთან შედარებით იზრდება მცირე ხარისხით (ნახ. II.7.4).

ამგვარად, ჩატარებული ექსპერიმენტის შედეგად დადგინდა, რომ ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილის ალკოჰოლური დუღილი განსხვავებულ პირობებში განაპირობებს უმაღლესი სპირტების სხვადასხვაგვარ დაგროვებას ბუნებრივად ვარდისფერ ლვინომასალებში. მოდულარი ტკბილის ტიტრული მჟავიანობა და დუღილის ტემპერატურა გამოვლინდა, როგორც უმაღლესი სპირტების წარმოქმნაზე და დაგროვებაზე მოქმედი ფაქტორები. ამასთანავე, ტიტრული მჟავიანობის გავლენა უფრო მაღალი ხარისხით აისახება, ვიდრე ტემპერატურის გავლენა. მიღებული შედეგები მნიშვნელოვან წილად მიუთითებს ასურეთული შავისთვის დამახასიათებელი 2 ახალი

შტამის უნარზე, არომატწარმომქმნელი ნივთიერებების წარმოქმნის თვალსაზრისით (ბეჭუაშვილი და სხვ., 2008). უნდა აღინიშნოს, რომ ასურეთული შავის ბუნებრივად ვარდისფერ ღვინომასალებში არომატწარმომქმნელ ეთერებს შორის წამყვანი ადგილი უკავია ეთილაცეტატს (ჯილაური, 2008).

II.8. ასურეთული შავის სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალის ფენოლურ ნაერთთა გამოკვლევა

წითელი ღვინოების ფენოლურ ნაერთთა დახასიათება, მათი მნიშვნელობა ღვინოპროდუქციის ხარისხობრივი მაჩვენებლებისთვის და სამკურნალო-პროფილაქტიკური თვისებების ფორმირებისთვის, ფართოდაა წარმოდგენილი წინამდებარე ნაშრომის ლიტერატურულ მიმოხილვაში. კვლევის ობიექტების – ასურეთული შავის სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალების კვლევა ჩავატარეთ მათი დამზადების შესაბამისად, ანუ 2005-2007 წწ. მოსავლიდან დამზადებულ ღვინომასალებში. ფენოლური ნაერთებიდან განსაკუთრებული ყურადღება მივაქციეთ ანთოციანებს, მალვიდინის დიგლუკოზიდის დადგენის მიზნით და ექსპერიმენტის შედეგები სკეციალურ პარაგრაფშია წარმოდგენილი. მალვიდინის დიგლუკოზიდის შემცველობა ასურეთული შავის ბიოქიმიურ თავისებურებას წარმოადგენს.

საჭიროა აღინიშნოს, რომ ასურეთული შავი, მიუხედავად იმისა, რომ პირდაპირმწარმოებელი ჰიბრიდული ფორმების მსგავსად შეიცავს მალვიდინის დიგლუკოზიდს, ამავდროულად, ტექნიკური წითელყურძნიანი ჯიშების ანალოგიურად, დომინანტი ანთოციანი არის მალვიდინის მონოგლუკოზიდი.

ფენოლური ნაერთებიდან განსაკუთრებული ყურადღება მიიპყრო ასევე პროანთოციანიდინებმა, ერთი მეტად მნიშვნელოვანი ფაქტის

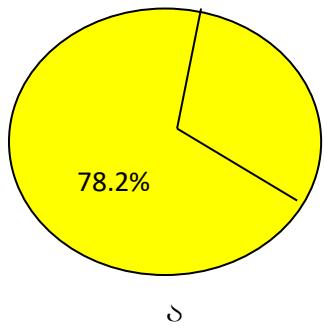
გამო. ასურეთული შავის კვლევა მიმდინარეობდა ლაბორატორიაში ერთდღოულად, ერთ-ერთი საკვალიფიკაციო თემით გათვალისწინებული ვაზის წითელყურძნიანი საღვინე ჯიშების და პირდაპირმარმოებელი ჰიბრიდული ფორმების კვლევის პარალელურად. ამ უკანასკნელთან დაკავშირებით დადგინდა, რომ ტექნიკური ჯიშებისგან დამზადებულ სუფრის მშრალ დვინომასალებში ოლიგომერული პროანთოციანიდინები ნაკლებია და მასზე მნიშვნელოვნად ჭარბია პოლიმერული პროანთოციანიდინები. მათი თანაფარდობა, რომელიც პირობითად აღვნიშნეთ $K = \frac{\eta_{\text{P}}}{\eta_{\text{C}}}$, ტექნიკური ჯიშების წითელ დვინომასალებში $K < 1$. ჰიბრიდული წითელყურძნიანი ფორმების დვინომასალებში კი, პირიქით ოლიგომერული პროანთოციანიდინები ბევრად ჭარბობს პოლიმერულს და მათი $K > 1$. ექსპერიმენტის მიმდინარეობის 3წლიან პერიოდში, ყველა სეზონზე დამზადებული ასურეთული შავის სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი დვინომასალები (როგორც თვითდაწმენდილი, ისე უელატინით დამუშავებული) შეიცავდა ნაკლებ ოლიგომერულ პროანთოციანიდინებს და ჭარბი კონცენტრაციით პოლიმერულ პროანთოციანიდინებს. ასურეთული შავისგან, როგორც ტექნიკური (საღვინე) ვაზის ჯიშისგან დამზადებული სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი დვინომასალა ხასიათდება მაჩვენებლით $K < 1$ (ცხრ.II.8.1).

ცხრილი II.8.1

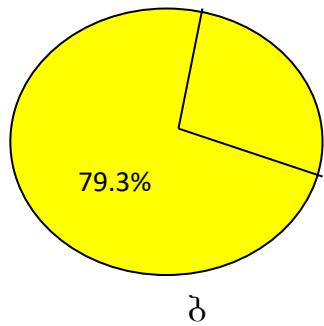
**ფენოლური ნაერთების შემცველობა ასურეთული შავის სუფრის
მშრალ
ბუნებრივად გარდისფერ ღვინომასალებში**

კომპონენტები	საკონტროლ ო-- ცნობილი ტექნოლოგიით	2006წ. ახალი ტექნოლოგიით		2007წ. “---- “	
		თვითფარგლებით	ასაშენებელი დამზადებელი	თვითფარგლებით	ასაშენებელი დამზადებელი
საერთო ფენოლური ნაერთები, მგ/ლ	615	598		475	458
საერთო საღებავი ნივთიერებები, მგ/ლ	205	195		142	136
მალვიდინის დიგლუკოზიდი	25	20		16,5	11
პროანთოციანიდინები, მგ/ლ	540	527		420	409
მათ შორის:					
ოლიგომერული, მგ/ლ	59	55		45	42
პოლიმერული, მგ/ლ	481	472		375	367
$K = \frac{\text{ოპც}}{\text{პპც}}$	0,12	0,12		0,14	0,13
კატექინები, მგ/ლ				34,7	32,0
მათ შორის:					
(+) კატექინები	+	+		+	+
გალოკატექინი	+	+		+	+
(-) ეპიკატექინი	+	+		+	+
ფენოლკარბონმჟავები:					
ალის	+	+		+	+
როტოკატექის	+	+		+	+
4-ოქსიბენზოის	+	+		+	+
ფერულის	+	+		+	+
პარა-კუმარის	+	+		+	+
ყავის	+	+		+	+
Іасამნის	+	+		+	+
ვანილინის	+	+		+	+
პპც-ს% საერთო ფენოლებში	78,2	78,9		78,1	80,1
ოპც-ს% საერთო ფენოლებში	9,6	9,2		9,5	9,2

ასურეთული შავისგან, როგორც ტექნიკური ჯიშისგან დამზადებული წითელი ღვინოებისთვის მნიშვნელოვანი მახასითებელია – პოლიმერული პროანთოციანიდინების წილი საერთო ფენოლურ ნაერთებში. საკონტროლო ვარიანტში ეს სიდიდე მერყეობს 78,2-78,9% ინტერვალში, ხოლო ახალი ტექნოლოგიით დამზადებულ ღვინომასალებში კი, 79,2-80,8% (ნახ. II.8.1).



ა



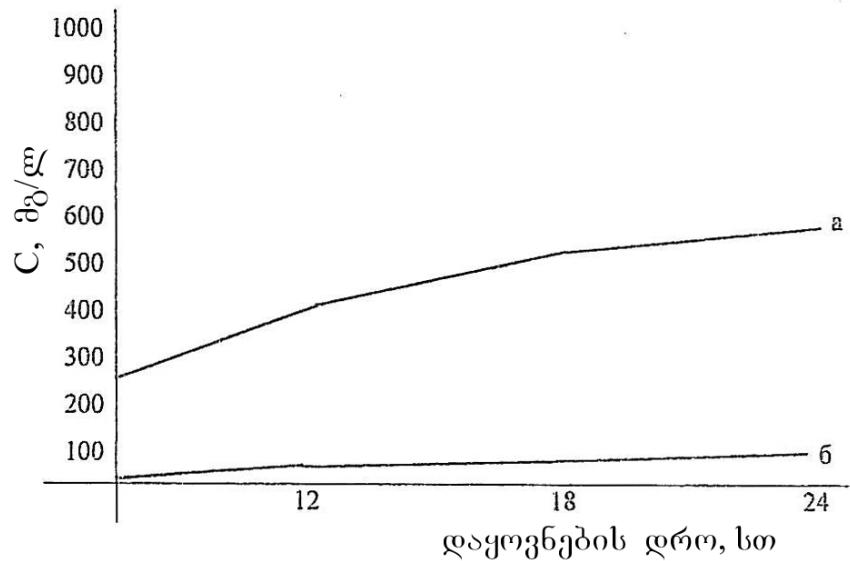
ბ

ნახ. II.8.1. პოლიმერული პროანთოციანიდინების წილი ასურეთული შავის სუფრის მშრალ ბუნებრიგად გარდისფერ ღვინომასალებში.

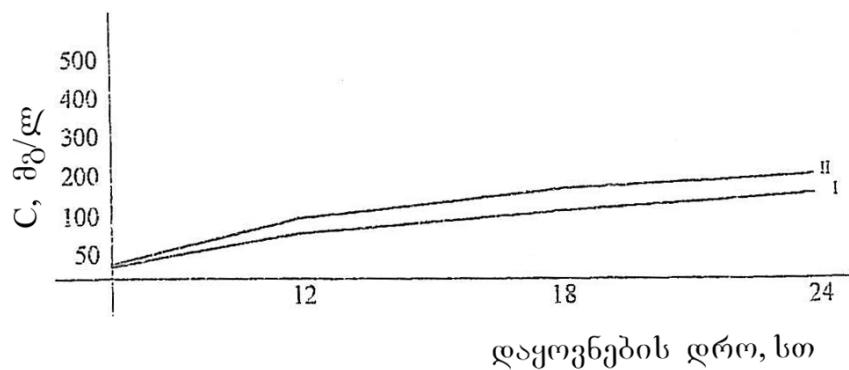
ა – საკონტროლო; ბ – საექსპერიმენტო, ახალი ტექნოლოგიით.

ღვინომასალებში ფენოლურ ნაერთთა დაგროვებაზე ძირითად გავლენას ახდენს დურდოზე დაყოვნების ხანგრძლივობა (ნახ. II.8.2-4). შემუშავებული ტექნოლოგიით ოპტიმალურ ვარიანტად გამოვლინდა 24 სთ-იანი დაყოვნება. შემდგომი გახანგრძლივება განაპირობებს ფენოლური ნივთიერებების, მათ შორის საღებავი ნივთიერებების კონცენტრაციის გაზრდას და შედეგად ვარდისფერი ღვინომასალა ხასიათდება არაკონდიციური მაჩვენებლებით. დურდოზე დაყოვნებისას ყურძნის ტკბილის ფენოლური ნაერთებით გამდიდრება ძირითადად ხდება ყურძნის კანის ფენოლური ნაერთების საფუძველზე. ექსპერიმენტული მონაცემებით ასურეთული შავის ყურძნის კანში (2005

წლის მოსავლის) დაფიქსირდა 7,65% წევალში ხსნადი ფენოლური ნივთიერებები და 4,2% საღებავი ნივთიერებები.

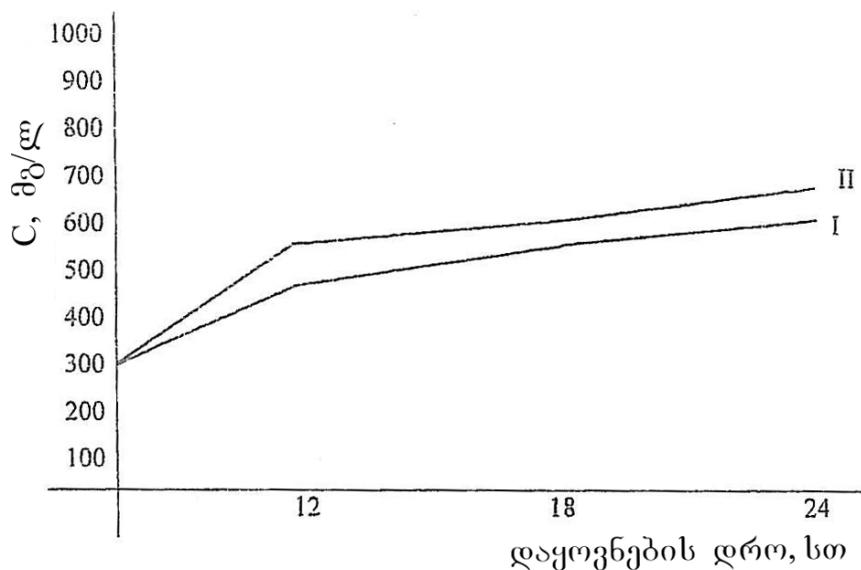


ნახ.П.8.2. დურდოზე დაყოვნების დროის გავლენა პროანთოციანიდინების (ა) და კატექინების (ბ) კონცენტრაციაზე ბუნებრივად ვარდისფერ დგინომასალებში.



ნახ.П.8.3. დურდოზე დაყოვნების დროის გავლენა საღებავი ნივთიერებების კონცენტრაციაზე ბუნებრივად ვარდისფერ დგინომასალებში:

I – ახალი ტექნოლოგიით; II – საკონტროლო ვარიანტი.



ნახ. II.8.4. დურდოზე დაყოვნების დროის გავლენა საერთო ფენოლური ნივთიერებების კონცენტრაციაზე ბუნებრივად ვარდისფერ დგინომასალებში:
– ახალი ტექნოლოგიით; II – საკონტროლო ვარიანტი.

ჩატარებული ექსპერიმენტის შედეგად ასურეთული შავის დგინომასალებში დაფიქსირდა ფენოლურ ნაერთთა სხვადასხვა ჯგუფების წარმომადგენელი ნივთიერებები. რაც შეეხება ასურეთული შავის თავისებურებას – მალვიდინის დიგლუკოზიდს, იგი ახლადდადუღებულ დგინომასალაში ფიქსირდება 30 მგ/ლ, ხოლო დგინომასალის თვითდაწმენდისა და მე-2 გადაღების შემდეგ, მისი კონცენტრაცია შეადგენს 18 მგ/ლ (ჯილაური, ბეჭუაშვილი, 2008).

ცნობილია, რომ მალვიდინის დიგლუკოზიდი ხასიათდება დიმერულ და ტრიმერულ პროანთოციანიდინებთან ურთიერთქმედების მაღალი რეაქციის უნარიანობით, რითაც აიხსნება პოპრიდული ფორმების დგინომასალებში შებურვა და მუდმივი სიმღვრივე. იმის გამო, რომ ასურეთული შავი, როგორც ტექნიკური ჯიში, ხასიათდება ოლიგომერული პროანთოციანიდინების ნაკლები და პოლიმერული პროანთოციანიდინების ჭარბი კონცენტრაციით. ეს კი თავისთავად

განაპირობებს თანაფარდობის $K = \frac{\alpha\beta}{\gamma\delta} < 1$. აქედან გამომდინარე, ასურეთული შავის ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალები, მიუხედავად მათში მალვიდინის დიგლუკოზიდის არსებობისა, არ იბურებიან, შეფერვას არ იცვლიან, არ იმდვრევიან, ნალექს არ იძლევიან და ხასიათდებიან გამჭვირვალობით. ჩვენს მიერ ჩატარებული კვლევები უფლებას გვაძლევს, რომ გამოვთქვათ მოსაზრება: პირდაპირმწარმოებელი წითელყურძნიანი პიბრიდული ფორმების ღვინომასალების ტექნოლოგიური ნაკლი – ფერის შეცვლა, სიმდვრივე, არალვინისმიერი გემო, განპირობებულია მათში ერთდროულად მალვიდინის დიგლუკოზიდის და დიმერულ-ტრიმერული პროანთოციანიდინების შემცველობით. ეს უკანასკნელნი ხასიათდებიან სუსტი მთრიმლავი გემოთი (მათი პოლიმერიზაციის ხარისხის ზრდასთან ერთად იზრდება მთრიმლავი გემო), რაც მნიშვნელოვანწილად აისახება ღვინომასალაში. ამგვარად, ასურეთული შავის ღვიმომასალებში არსებული მალვიდინის დიგლუკოზიდი დარჩენილია პარტნიორი ნივთიერებების – ჭარბი ოლიგომერული პროანთოციანიდინების გარეშე და არ ძალუმს ტექნოლოგიური ნაკლის გამოწვევა.

დ ა ს კ ვ ნ ე ბ ი

1. ასურეთული შავიდან გამოყოფილია *Saccharomices*-ის სახეობის ღვინის საფუარის დაბალ ტემპერატურაზე (+3-+4°C) მოდუდარი ორი შტამი და დადგენილია მათგან განპირობებული ალკოჰოლური დუდილის დინამიკა;
2. დადგენილია ასურეთული შავის ქიმიური თავისებურებანი:
 - ა).ანთოციანთა შორის ფიქსირდება მალვიდინის დიგლუკოზიდი, მაგრამ ამავდროულად, ვაზის ტექნიკური ჯიშების მსგავსად, დომინანტია მალვიდინის მონოგლუკოზიდი;
 - ბ). ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილი ხასიათდება დაბალი ტიტრული მჟავიანობით, რაც გამოწვეულია ღვინის მჟავის თავისუფალ ფორმასთან ერთად, კალიუმის არასრული მარილის სახით არსებობით;
 - გ). $K = \frac{\text{მჟავ}}{\text{კალიუმ}} < 1$
3. ყურძნის ტკბილის დაბალი მჟავიანობა შესაბამისად აისახება ღვინომასალებში- კალიუმის არასრული მარილის გამოლექვით და მჟავიანობის შემცირებით. აქედან გამომდინარე მიზანშეწონილია ყურძნის ტკბილში ღვინის მჟავის დამატება იმ რაოდენობით, რომ მჟავიანობა შეადგენდეს არანაკლებ 7,5გ/ლ;
4. გამოვლინდა ტანინის მნიშვნელოვანი ზეგავლენა ასურეთული შავიდან გამოყოფილი საფუარების ახალი (I-II) შტამების აქტივობაზე-ალკოჰოლური დუდილის პერიოდის გახანგრძლივებით, რაც საფუარების შტამების აქტივობის შემცირებაზე მიუთითებს.

5. ასურეთული შავის ყურძნის ტკბილის ალკოჰოლური დუღილი განსხვავებულ პირობებში განაპირობებს უმაღლესი სპირტების სხვადასხვაგვარ დაგროვებას ბუნებრივად ვარდისფერ ლვინომასალებში. უმაღლესი სპირტების წარმოქმნაზე და დაგროვებაზე მოქმედ ფაქტორებად ტიტრული მჟავიანობა და დუღილის ტემპერატურა გამოვლინდა. გამოიკვეთა ახალი შტამების უნარი, არომატწარმომქმნელი ნივთიერებების წარმოქმნის თვალსაზრისით. ბუნებრივად ვარდისფერ ლვინომასალებში ეთერებს შორის წამყვანი ადგილი უკავია ეთილაცეტატს;

6. ასურეთული შავის თავისებურებების გათვალისწინებით შემუშავებულია სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ლვინის დამზადების ტექნოლოგია, რომელიც რეკომენდირებულია წარმოებაში დასანერგად;

7. ასურეთული შავის სუფრის მშრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ლვინო შეიცავს ანტიოქსიდანტ პროანთოციანიდინებს, კატექინებს, ფენოლმჟავებს, ანთოციანებს. მაღვიდინის დიგლუკოზიდის კონცენტრაცია მერყეობს 10,5—11,0გ/ლ ინტერვალში.

გამოყენებული ლიტერატურის სია

1. ავალიანი შ. 1960. ლვინის ტექნოლოგია. თბილისი”საბჭოთა საქართველო” 330 გვ.
2. ბარდაველიძე ე. რაჭა-ლეჩხუმში გავრცელებული წითელყურა-ნიანი საღვინე ვაზის ჯიშების სამეურნეო-ტექნოლოგიური შესწავლა ვარდისფერი ლვინოების წარმოებისათვის. ტექნ. მეცნ. კანდიდატის სამეცნიერო ხარისხის მოსაპოვებლად წარმოდგენილი დისერტაცია. თბილისი, 2002, 99 გვ.
3. გელაშვილი ნ. ტ. 1961. მედვინეობა, ნაწილი II.
4. დურმიშიძე ს., ხაჩიძე ო. ყურძნის ქიმიური შედგენილობა. თბილისი, „მეცნიერება”. 1979, 189 გვ.
5. ებელაშვილი ნ. 2006. ბიოლოგიურად აქტიური ნივთიერებების გამოკვლევა ვარდისფერი და ცქრიალა ლვინოების დამზადების პროცესში მათი ტექნოლოგიების სრულყოფის მიზნით. ტექნ. მეცნ. დოქტორის სამეცნიერო ხარისხის მოსაპოვებლად წარმოდგენილი დისერტაცია. თბილისი, 277 გვ.
6. კოხტაშვილი მ. რეზვერატროლის შესწავლა ზოგიერთ სტანდარტულ ფერადყურძნიან ჯიშებსა და მათგან წარმოებულ ლვინოებში. დისერტაცია ტექნ. მეცნ. კანდიდატის სამეცნიერო ხარისხის მოსაპოვებლად. თბილისი, 2006, 113 გვ.
7. კოხტაშვილი მ., ექუაშვილი მ., პატარაია მ. ტრანს-რეზვერატროლის გამოკვლევა სუფრის მშრალ წითელ ლვინოებში. აგრარული მენციერების პრობლემები. საქ. აგრარული უნივერსიტეტის შრომათა კრებული. თბილისი. 2002, ტ. 19. გვ. 79-86.

8. კურდღელაშვილი მ., ყარამანიშვილი ბ., როინიშვილი გ. 1985. ვარდისფერი ღვინოების დამზადების ტექნოლოგია. მმმ ინსტიტუტის შრომათა კრებული. გვ. 94-97.
 9. ნანიგაშვილი თ., შილაკაძე ც., ეჯიბია ლ. 2002. ვარდისფერი ღვინის დამზადების ტექნოლოგიის გაუმჯობესებისა და სრულყოფის საკითხები, საქართველოს სოფლის მეურნეობის მეცნიერებათა აკადემიის მოამბე. ტ. 9. გვ. 115-119.
 10. ნავარი გლანგლადი ფ. 2004. ენოლოგია. 360 გვ.
 11. რამიშვილი მ. ამპელოგრაფია. თბილისი, „განათლება”, 1986. 627 გვ.
- გვ.
12. სოფრომაძე ა. 6. ვაზის ფენოლკარბონმჟავების, კატენების. პროანტოციანების და ანტოციანების ბიოქიმიური გამოკვლევა. დისერტაცია ბიოლ. მეცნ. დოქტორის სამეცნიერო ხარისხის მოსაპოვებლად. თბილისი, 1995, 358 გვ.
 13. ტექნოლოგიურ ინტრუქციათა კრებული. ნაწილი II, 1990 წ.
თბილისი.
 14. ქვლივიძე დ. 2002-2003. საგარეჯოს შუშხუნა. მებაღეობის, მევენახეობისა და მეღვინეობის ს/კ ინსტიტუტის სამეცნიერო შრომათა კრებული (საიუბილეო ტომი). თბილისი, გვ. 191-194.
 15. ქვლივიძე დ. 2006. საფერავის სამეურნეო-ტექნოლოგიური დახასიათება ხაშმის მიკრორაიონში სხვდასხვა ტიპის ღვინოების წარმოებისათვის. ტექნ. მეცნ. კანდიდატის სამეცნიერო ხარისხის მოსაპოვებლად წარმოდგენილი დისერტაცია. თბილისი, 135 გვ.
 16. ქვლივიძე დ., ბეჭუაშვილი გ. საფერავის სამეურნეო-ტექნოლოგიური ტავისებურებანი ხაშმის მიკროზონაში. საქართველოს სოფლის მეურნეობის მეცნიერებათა აკადემიის მოამბე. 2005, ტ. 14, გვ. 47-55.

- 17.Авторское свидетельство SU 1454832, AI C 12 G 1/02. Способ производства розовых и красных столовых вин.
- 18.Авторское свидетельство SU 1486508, AI C 12 G 1/02. Аппарат для экстрагирования мозги и отделения сусла.
- 19.Авторское свидетельство SU1313870, AI C 12 G 1/02. Способ получения розовых сухих и полусладких виноматериалов.
- 20.Бабаев А. 1981. производство на вино по метода на въглекаселата мацерация. Лозарство и винарство, №5. с. 4-9.
- 21.Балануце А. П., Мустяцэ Г. Ф. 1985. современная технология столовых вин. Кишинёв, Карта Молдовеняскэ, 221 с.
- 22.Бардавелидзе Э. Н., Сирбладзе А. Л. Изучение некоторых химических компонентов розового вина ликёрного типа «Рача». Georgian Engineering News. 2001. №1, с. 147-149.
- 23.Беглица В. М. 1985. Подбор сортов винограда и режимов его переработки для производства розовых столовых вин. Всесоюз. науч.-практ. конф. молодых учёных и специалистов. Ялта. Тезисы докл. с. 39-40.
- 24.Беглица В. М., Шольц Е. П. 1987. Сравнение различных технологических схем производства розовых столовых вин. библиографический указатель «Депонирование рукописи». ВИНИТИ, с. 145.
- 25.Бежуашвили М. Г., Деисадзе И. М. Показатели чистосортности виноматериалов из технических красных сортов и гибридов – прямых производителей винограда. Виноделие и Виноградарство. 2007, №5. с. 10-11.
- 26.Бежуашвили М. Г., Деисадзе И. М. Показатели чистосортности виноматериалов из технических красных сортов и гибридов – прямых

- производителей винограда. Виноделие и Виноградарство. 2007, №5, с. 10-11.
- 27.Бежуашвили М. Г., Деисадзе И. Чистосортность винограда некоторых красных сортов в отношении антоцианов, как составляющая качества винопродукции. «Магарач». Виноградарство и Виноделие. 2007. №3, с. 24-25.
- 28.Бежуашвили М. Г., Чхартишвили Э. Р. Об осаждении антоцианов при выдержке красных вин. Магарач. Виноградарство и Виноделие. 2004. №1, с. 16-20.
- 29.Бежуашвили М. Г., Чхартишвили Э. Р., Бостоганашвили М. В., Малания М. А. Антиоксидантная активность антоцианов виноматериала «Саперави»: Влияние pH на неё в опытах *in vitro*. Виноделие и Виноградарство. 2005, Т4, с. 20-21.
- 30.Белякова Е. А. Влияние агротехнических приёмов на содержание биологически активных веществ в красных сортах винограда и вина. Автореферат дис. на соиск. учён. степ. канд. с/х наук. Краснодар. 2007, 26 с.
- 31.Бокучава М. А., Валуйко Г. Г., Ульянова М. С., Стурза З. Ш. Прикладная биохимия и микробиология. 1971, т. 7, №4, с. 503-506.
- 32.Бужуашвили М. Г., Мегрелишвили М. М. Антиоксидантная активность фенолкарбоновых кислот в опытах *in vitro* Магарач. Виноградарство и Виноделие. 2008. №1, с. 27-28.
- 33.Вакарчук Л. 2004. Выбор технологических схем производства розовых вин. Материалы международной Научно-Практической Конференции. In Wine. с. 105-107.

34. Вакарчук Л. Т. 1991. технологическая оценка схем переработки винограда на розовые вина. Доклад Всесоюз. науч.-практ. конф. Одесса, Укр НИСВиВ им. Таирова. с. 9.
35. Вакарчук Л. Т. 1992. Использование мацерации мезги в технологии розовых вин. Садоводство, виноградарство и виноделие Молдавии. №1, с. 22-27.
36. Вакарчук Л. Т. 1996. Обоснование и разработка технологии производства розовых вин в щадящем режиме. Автореф. дисс. канд. техн. наук. Кишинёв, 49 с.
37. Вакарчук Л. Т., Руссу Е. И. 1990. Совершенствование технологии первичной переработки красных сортов винограда республики Молдова. Обзор информ. Кишинёв, Молд. НИИНТИ. 60с.
38. Валуйко Г. Г. Биохимия и технология красных вин. 1973; М.: Пищевая промышленность, 295 с.
39. Валуйко Г. Г., Германова Л. М. Идентификация Антоцианов винограда. Виноделие и Виноградарство СССР. 1969^a, №6, с. 19-22.
40. Валуйко Г. Г., Германова М. М. Антоцианы винограда сорта Саперави. Прикладная биохимия и микробиология. 1969^b, №5, с. 460-463.
41. Власова О. К. 1977. Биохимические исследования и технология производства розовых столовых вин в Дагестанской АССР. Вопросы биохимии винограда и вина. Махачкала, с. 50-58.
42. Власова О. К. 1981. Разработка рациональной технологии производства розовых столовых вин. Автореф. дисс. канд. техн. наук. Ялта. 21 с.
43. Волыкин В. А., Левченко С. В., Огай Ю. А., Соловьева Л. А. Стress-протекторная активность продукции из урожая новых высокоморозоустойчивых сортов винограда. Тезисы докл. и сообщений

- Межд. научн.-практ. конф., посвящ. 180-летию НИВиВ «Магарач». Ялта, 2008, т. 1. с. 89-90.
44. Головкина М. Т., Новотельнов Н. В., Седова В. В. Фенольные соединения и их биологические функции. 1968, М. «Наука». с. 189-195.
45. Деисадзе И. М. Лейкоформы антоцианидинов в полимерных проантоцианидинах красных виноматериалов, приготовленных из технических сортов и гибридов-прямых производителей. Gergian Engineering News. 2008. N3, с. 168-169.
46. Дурмишидзе С. В. Дубильные вещества и антоцианы виноградной лозы и вина. 1955, М.: Изд-во АН СССР. 323 с.
47. Дурмишидзе С. В., Сопромадзе А. Н. Выделение антоцианов из кожицы ягод винограда. Методы биохимических исследований растений. 1983, Изм-во «Мециниереба», Тбилиси. с. 66-81.
48. Дурмишидзе С. В., Сопромадзе А. Н. К вопросу о возможности присутствия антоциановых диглюкозид в ягодах *Vitis vinifera*. Сообщения АН ГССР. 1963, т. 30. №2, с. 163-170.
49. Евсевский Ф. 2002. Винный гид. 2003-2004. Москва Изд-во Авангардю 575 с.
50. Запрометов М. Н. Фенольные соединения и их биологические функции. 1968, М. «Наука», с. 109-128.
51. Кишковский З. Н., Скурихин И. М. Химия вина. М.: Пищевая промышленность. 1988. с.255
52. Квливидзе Д. Г., Бежуашвили М. Г. исследование антоцианов винограда сорта Саперави и приготовленных из него столовых сухих виноматериалов по месту их происхождения. «Магарач». Виноградарство и Виноделие. 2005. №1, с. 25-27.

53. Квливидзе Д. Г., Бежуашвили М. Г. Фенольные соединения в винограде сорта Саперави и столовых виноматериалах из него для вин, контролируемых по месту происхождения. Виноделие и Виноградарство. 2005, №2. с. 21-22.
54. Кишковский З. Н., Козуб Г. И., Гологан Г. Г. 1981. Использование углекислотной мацерации винограда при приготовлении вин. Садоаодства, виноградарства и виноделия Молдавии. №11, с. 9-11.
55. Кохташвили М. Г., Бежуашвили М. Г. Идентификация транс-резвератрола в некоторых красных сортах винограда. Georgian Engineering News. 1998. №4, с. 104-106.
56. Мехузла Н. А., Шайтуро Л. Ф. 1976. Виноделие и Виноградарство. США. М.: Пищевая промышленность. с. 175.
57. Мосиашвили Г. И. Дрожжевая флора Грузии и её роль в местном виноделии. Докторская диссертация. Тбилиси. 1960.
58. Начкво Д., Михайлова К., Хаджийский Д. 1981. Някои фенолни съединения и спектрална та характеристика на червените вина. Лозарство и винарство, т. 30, №6, с. 28-31.
59. Нуцубидзе Р. К., Бужуашвили М. Г., Патарая М. С. Превращения фенолкарбоновых кислот при спиртовом брожении. Прикладная биохимия и микробиология. 1999, №6, с. 654-656.
60. Прида И. А., Чернат Д. Д. 1990. Извлечение сусла из цельных гроздей винограда. Садоводство, виноградарство и виноделие Молдавии. №9, с. 29-32.
61. Риберо-Гайон П., Сюдро П. 1980. Теория и практика виноделия. т. 3. (Под редакц. Валуйко Г. Г.). 479 с.
62. Родопуло А. К. Биохимия виноделия. 1971, М.: Пищевая промышленность, 372 с.

63. Родопуло А. К. Основы биохимии виноделия. 1983. М.: Легкая и пищевая промышленность. 229 с.
64. Саввелян А. М. 1995. К вопросам улучшения качества виноградных вин. Диссертация на соискание учёной степени доктора технических наук в форме научного доклада. Ереван, 55 с.
65. Сирбидадзе А. Л., Бардавелидзе Э. Н. 2000. Технология розового вина типа Ликёра. Тр-ды III международной Научно-Практической Конференции с. 130-132.
66. Сластья Е. А., Жилякова Т. Н., Аристова Н. И., ткачёв И. Ф., Пилипенко Д. С. Новый экспресс-метод полу количественного определения содержания мальвидин-3,5-дигликозиде в винограде и вине. Вісник Харківського національного університету. 2005, №669, Хімія. Вип. 13(36). с. 119-124.
67. Сопромадзе А. Н. Антоцианы винограда сорта «Саперави». Сб. тезисов докл. Всесоюzn. научно-техн. конф. «Основные направления исследований биохимических процессов виноделия» Ялта, 1973, с. 77.
68. Сопромадзе А. Н. Антоцианы и лейкоантоцианы винограда сорта «Саперави». (*Vitis vinifera L.*) Автореф. дисс. на соиск. учён. степ. канд. биол. наук. Тбилиси, 1974, 35 с.
69. Сопромадзе А. Н., Гулбани Д. И. Выделение фенолкарбоновых кислот из листьев виноградной лозы. Методы биохимических исследований растений. 1983, Тбилиси, Мецниереба, 156 стр.
70. Стивенсон Т. 2003. Новая энциклопедия вина. Большое справочное издание по винам Мира. М., «Росмен». 600 с.
71. Стурба З. Ш., Бокчава М. А., Валуйко Г. Г., Сопромадзе А. Н., Сиашвили А. И. Лейкоантоцианы винограда и вина. Прикладная биохимия и микробиология. 1973, т. IX. Вып. 1. с. 94-98.

72. Танчев С. С. Антоцианы в плодах и овощах. М. Пищевая промышленность. 1980, 298 с.
73. Чхартишвили Э. Р., Бежуашвили М. Г. Влияние рН на интенсивность окраски антоцианов красного вина. Сб. научных трудов Виноградарство и Виноделие. Институт винограда и вина. Ялта, 2003, с. 80-82.
74. Шакулашвили Н. Г., Квиникадзе Л. З., Гогишвили Н. А. Определение цис- и транс-резвератрола в Грузинских винах методом мицеллярной электрофоресисной хроматографии. Georgian Chemical Journal. 2003. 3(1). с. 34-39.
75. Шольц Е. П., Спетецкая В. М. 1992. Технология розовых столовых вин. Серия 15. Винодельческая промышленность. Обзорная информация. Выпуск 7. Москва.
76. Шольц Е. П., Спетецкая В. М., Каракозова Е. В. 1992. Технология розовых вин. М: АгроНИИПП. выпуск 7, с. 1-36.
77. Шольц Е. П., Беглица В. М. 1987. Технология розовых столовых вин. Виноделие и виноградарство СССР. №5, с. 44-47.
78. Abu-Amsha R. C., Goft K. D., Puddey I. B., Broud-food J. M., Bielin I. J. Phenolic content of various beverages determines the extent of inhibition of human serum and Low-dentisinism of action some cinamic acid derivatives from red wine. Clinical Science. 1996, vol. 91, P. 449-458.
80. Acquaviva R., Russo A., Galvano F., Galvano G., Barcellona MI., Li Vilti G., Vanella A. Cyanidin and cyanidin-3-O-beta-D-glucoside as DNA cleavage protectors and antioxidants. cell Biol Toxicol. 2003. vol. 19, N3. p. 243-252.
81. Amati A., Palotta U. 1973. Esperoence di vinificazione per maceration carbonica di cive prodotte in Romagna. Proba preliminare su cive Sangiovese. So T. A., vol. 3, N6, p. 353-355.

82. Andre P., Bernard F., Bourzeix M., Flanzy C. 1980, Vinification par maceration carbonique. IX Elaboration des vins roses. Annal. technol. agr. vol. 29. N3, p. 497-508.
83. Baderschneider B., Winterhalter P. isolation and Characterization of Noel Benzoates, cinnamates, Flavonoids and Lignans from Reisling Wine and Screening for Antioxidant Activity. J. Agric. Food Chem. 2001, vol. 49, N6, p. 2788-2798.
84. Balanuta A., Taran N., Colis I., Mitis F. 2004. Procedeu de fabricare a vinului roz. MD 2558 FI.
85. Bica Vasilina. 2008. Cercetarea Si Elaborarea Tehnologiei Vinurilor foze cu indici cromatici stabili. Teză de doctor în tehnica. Chisinau. 119 p.
86. Boversi A., Valdez L., Alvarez S. Inhibition by Wine Polyphenols of Peroxynitrite-initiated chemiluminescence and NAD Oxidation. Annals of the New-York Academy of Sciences. 2002. Vol. 957, P. 90-102.
87. Brito P. M., Mariano A., Almeida L. M., Dinis TCP. Resveratrol affords protection against peroxinitrite-mediated endothelial cell death. A role for intracellular glutathione. Chem-Biol Interact. 2006, vol. 164, N3. p. 157-166.
88. Bujanda L., Garcia-Barcina M., Gutierrez De Luan V., Bidaurra zaga J., De Luco M. F., Gutierrez-Stampa M., Larzabal M., Hijona E., Sarasqueta C., Echenique-Elizondo M., Arenas J. I. Effect of resveratrol on alcohol-induced mortality and liver lesions in mice. BMC Gastroenterol. 2006, 6, 35.
89. Busquets S., Ametller E., Fuster G., Olivan M., Raab V., Argiles J. M., Lopez-Soriano F. J. Resveratrol, a natural diphenol, growth in an experimental reduces metastatic cancer model. Cancer Lett. 2007, vol. 245, N1-2, p. 144-148.

90. Cacceta R. A., Croft K. D., Beilin L. J., Puddey I. B. Ingestion of red wine significantly increases plasma phenolic acid concentrations but does not acutely affect ex vivo lipoprotein oxidizability. *Am. j. of Clinical Nutrition*, 2000, vol. 71, N1, p. 67-74.
91. Cargilio P. G. *Riv. Viticolt. Enol.* 1968, vol. 21.
92. Carles J., Pech R. L'acide gallique et L'acide protocatechique products de degradatopn des anthocyanes du vin. *C. R. Held. Seances Acad. Sei.* 1960, 251, p. 2764-2766.
93. Casassa-Carlos Catania. Piranoantocianos, Nuevos pigmentos en los vinos tintos. *Revista Enologia*. 2006, N3. p. 40-43
94. Chen Y. J., Wang J. S., Chow S. E. Resveratrol protects vascular endothelial cell from ox-LDL-induced reduction in antithrombogenic activity. *Chem J. Physiol*, 2007. vol. 50. N1, p. 22-28.
95. Colgarande O., Maccoleni V., Rattotti M. T. 1977. Observazioni sperimentali sulla vinificazione con macerazione carbonica a uve posso provenienti di sene diverse. *Riv. viticolt. e. Enol.* vol. 20, N3, p.110-118.
96. Conquer Y. A., Maiani G., Azzini E., Raguzzini A., Hobub B. Y. Supplementation with quercetin markedly increases plasma quercetin concentration without effect on selected risk factors for heart disease in healthy subjects, *Gournal of Nutrition*. 1998, vol. 128, p. 595-597.
97. Das S., Fraga C. G., Das D. K. Cardioprotective effect of resveratrol via HO-1 expression involves p. 38 map kinase and PI-3-Kinase signaling, but does not involve NF Kappa B. *Free Radic Res.* 2006, N10, p. 1066-1075.
98. De Rosa T. 1979. Concetti moderni de vinificazione sensa macerazione. *Riv. Viticolt. e. Enol.*, vol. 32. p.252-264.
99. Falcji M., Bertelli A., Lo Scalzo R., Morassut M., Morelli R., Samarjit das, Jianhua Cui, Das D. Comparison of Cardioprotective Abilities between the

- Flesch and Skin of Grapes. J. Agric. Food Chem., 2006, vol. 54, N18, p. 6613-6622.
100. Flanzy C., Flanzy M., Bernard P. 1987. Le vinification par maceration carbonique. INRA, Paris, p. 125.
101. Flanzy C., Leguay M., Chretien P., Caboulet D., Cottreau P., Cayla L. 2004. Maceration prefermentaire: une etape decisive pour l'elaboration de vin rose. revue Francaise d'Oenologie, N204, p. 20-24.
102. Gabrielska I., Oszmianski I., Komrowska M., langner M. Anthhocyanin extracts with antioxidant and radical scavenging effect. Z. Naturforsch [c]. 1999, vol. 54, N5-6; p. 319-324.
103. Gavel R. Brettanomyces character in wine. 2004.
104. Gawel R. Red wine astringency: a review. Austr. Y. Grapewine Res. 1998, N4. p.74-95.
105. Glories Y. La couleur des vins rouges. premiere partie: Les equilibres des anthocyanes et des tanins. Conn. vigne vin. 1984. vol. 18. p. 195-217.
106. Gonthier M., Verny M., Besson C., remesy Ch., Scalbert A. Chlorogenic Acid Bioavailability largely Depends on its metabolism by the Gut Microflora in Rats. The journal of Nutrition. 2003. Vol. 133, p. 1853-1859.
107. Grozier A., Bums Y., Aziz A., Stewart A., Rabiasz H., Yekins G., Edwards Ch., Lean M. Antioxidant flavonols from fruits, vegetables and beverages: measurements and bioavailability. Biological research. Santiago, 2000, vol. 33. N2.
108. Haslam E. In wine veritasi: ----- Phytochemistry 1980, vol. 19. N9, pp. 2577-2582.
109. Henning K., Burkhardt R. Der Nachweis phenolartiger Verbindungen und hydroaromatischer Oxycarbonsauer in Traubenstanteilen. Wein und Weinahnlichen Getrinnen. Weinberg und Keller. 1958, 5, N6, p. 542-552.

110. Hertog M. G., Feskens E. J., Hollman P. C., Katan M. B. > kromhout D. Dietary antioxidant flovonoids and risk of coronary heart disease, the Zutphen Elderly Study. Lancet, 1993, 342 (8878), p. 1007-1011.
111. Hoshio T., Matsumoto U., Goto T. The stabilizing effect og the ecy group on the copigmentation of acyled anthocyanins whit c-glucosilflavones. Phytochemistry. 1980, vol. 19, p. 663.
112. Kumar A., Naidu P. S., Segal N., Padi SSV. Neiroprotective effects of resveratrol against intracerebroventricular colchicine-induced cognitive impairment and oxidative stress in rats. Pharmacology. 2007. vol. 79, N1, p. 17-26.
113. lamikarma O., Grimm C. C., Rodin B., Inyang I. D. Hydroxylated Stilbens in Selected American Wines. J. of Agric. Food Chem. 1996, 44, p. 1111-1115.
114. lamuela-Raventos R. M., Romero-Perez A. I., Waterhouse A. I., de la Torre-Boronat M. C. Direct HPLQ analysis of cis- and trans-Resveratrol and piceid isomers in Spanish red Vitis vinifera wines. J. Agric. Food Chem. 1995, vol. 43, p. 281-283.
115. Liers Hank. 1993 Rewiew of the scientific research on oligomeric proanthocyanidins (OPC). (კომპიუტერული მასალები).
116. Llopiz N., Puiggros F., Cespedes E., Arola L., Ardevol A., Bleda C., Salvado M. J. Antigenotoxic effect of grape seed procyanidin extract in Fao cells submitted to oxidative stress. J. Agric. Food Chem. 2004, 10; vol. 52(5), p. 1083-1087.
117. Maggi-Caneyron M., Ceballos P., Cristol I., Delbose S., le Douceen Ch., Ponc M: Youls Leger Cl., Descomps B. Wine Phenolic antioxidants inhibit Ap-1 Transcriptional Activity. Y. Agric. Food Chem. 2001, Vol. 49, N11, p. 5646-5652.

118. Mareca I., Goczaler A. Apports de l'étude de l'évolution de la matière colorante des vins. Comp. Rend. Acad. agric. France. 1965, vol. 51, N°9, p. 636-643.
119. Margheri G. 1980. Importance de la connaissance des composés polyphénoliques des vins rouges pour l'amélioration de la qualité. C. H. Assembl. ann. Groupe polyphénols Jograno, p. 62-71.
120. Masquelier N. Identification et dosage des facteurs vitaminiques P dans diverses boissons fermentées. Bull. Soc. Chim. Biol. 1956, 38, p. 65-70.
121. Medina K., Boido E., Dellacassa E., Carrau Fr. Yeast Interactions with Anthocyanins during Red Wine Fermentation. Am. J. Enol. Vitic. 2005, vol. 56, N°2, p. 104-109.
122. Mesieres M., Rey L. 1983. Vins roses, vins gris à vous choisir. Vigne et vins. N°322, p. 29-37.
123. Monagas M., Suarez R., Gomes-Cordoves C., Bartolome B. Simultaneous Determination of Nonanthocyanin Phenolic Compounds in Red Wines by HPLC-DHD/ESI-MS. Am. J. Enol. Vitic. 2005, vol. 56, N°2, p. 139-147.
124. Montedoro G., Fantozzi P., Bertuccioli M. 1974. Essais de vinification des raisins blancs avec macération à basse température et macération carbonique. Ann. Techn. Agr. N°23, p. 75.
125. Munoz-Espada A. C., Wood K. V., Bordelon B., Watkins B. A. Anthocyanin Quantification and Radical Scavenging Capacity of Concord, Norton and Marechal Foch Grapes and Wines. J. Agric. Food. Chem. 2004, vol. 52, p. 6779-6786.
126. Murat M. L., Tominaga T., Dubourdieu D. 2004. Recherches sur la vinification des vins roses et elairets de Bordeaux. Revue Française d'Oenologie. N°207. p. 20-23.

127. Oberholbster A. Chemical and sensory properties of grape and wine phenolics Part I. WineLand. 2000.
128. Özkan G., Göktürk Baydar N. A. Direct RP-HPLC determination of Phenolic comounds inTurkish Red Wines. Akademiz universitesi zuraat Fakültesi Dergisi, 2006, vol. 19, N2, p. 229-234.
129. Pace-Asciak C. R. Hahn phenolics trans-resveratrol and quercetin block human platelet aggregation and eicosanoid synthesis: Implications for protection against coronary heart disease. Clinica chemista Acta. 1995. vol. 235. p. 207-219.
130. Paisais D., 1968. L'elaboration des vins de base pour la production des vins mousseux et pétillants. Rev franc. oenol. vol. 32, N8, p. 25-27.
131. Pal S., Ho N., Santes C., Dubios P., Mamo I., Crogt K., Allister E. Red wine Polyphenolics Increase L. L. Receptor Expressions and Activity and Suppress the Secretion of ApoB100 from Human HepG2 Cells. J. Nutrition. 2003, vol. 133. p. 700-706.
132. Palotta U. 1984. Quelques traitements du must pour la vinification des vins de qualité. Bulletin de l' O. I. V., vol. 57, N641-642, p. 619-634.
133. Ribereau-Gayon P. 1975. La macération dans la vinification en rouge traditionnelle. Vini d'Italia, vol. 17, N94, p. 27.
134. Ribereau-Gayon P. C. les Composes Phenoliques des Vegetaux. Paris. 1968, vol. 254.
135. Ribereau-Gayon P. C., Stonestreet E. le dosage des anthocyanes dans le vin. Bull. Soc. Chim. France. 1965, N9.
136. Ribereau-Gayon P. Le leucocyanidol dans les vins rouges. Compt. Rend Acad. France. 1957, 43, N4. p. 197-199.
137. Ribereau-Gayon P. Le leucocyanidol dans les vins rouges. Compt. Rend Acad. France. 1957, 43, N11. p. 596-598.

138. Ribereau-Gayon P. Les acides-phenols de *vitis vinifera*. C. R. Acad. Sei. France. 1963, 256; p. 4108-4111.
139. Ribereau-Gayon P. Les composes phenolques de raisin et du vin. Ann. Phusiol. veget. 1964, 6, N2. p. 119-139.
140. Rigpet A. M., Benard P., Bouvier I. C. Vinification par maceration carbonique. Ytilization de mout ou de vin pour le rechauffage de la vendange. Sci. Alim. 1982, vol. 2, N3, P. 341-363.
141. Robinson W. B., Bertino J. J. Whitcombe J. E. Am. J. Enol. Vitic. 1966, vol. 17.
142. Roggero Y., Archier P. Dosage du resveratrol et de l'un de ses glucosides dans les vins. Sciences des Aliments. 1994, 14, p. 99-107.
143. Rossouw M., Marais J. The Phenolic Composition of South African Pinotage, Shiraz and Cabernet Sauvignon Wines. S. Afr. J. Enol. Vitic. 2004, Vol. 25. N2. p. 94-104.
144. Salinas R., Garijo Y., Pardo F., Zalacain A., Alonso G. L. 2003. Couleur, polyphenol et composes aromatiques des vins roses apres maceration prefermentaire et traitements enyzmatiques. Am. j. of Enol. and Vitic. N3. p. 195-202.
145. Samaatmadja D., Pawers J. J., Wheeler R. Action of Leuciantocyanins of Cabernet grapes on reproduction and respiration of certain bacteria. Am. J. Enol. Vitic. 1965, 16, p. 54-61.
146. San J., Liang F., Bin Y., Li P., Duan Ch. Screening Non-colred Phenolics in Red Wines using Liquid chromatography/Ultraviolet and Mass Spectrometry/Mass Spectrometry Libraries. Molecules, 2007, N12. p. 679-693.
147. Sanchez-Moreno C., Gao G., Ou B., Prior R. Anthocyanin and Proanthocyanidin Content in Selected White and Red Wines. Oxygen

Radical Absorbance Capacity Comparison with Notraditiobal Wines Obtatined from Highbush Blueberry. J. Agric Food Chem. 2003, vol. 51. p. 4889-4896.

148. Segal B., Grader W. das Anwachsen der Bioflavone in Trabensften durch enzymatische Maischebehandlung. Nahrung, 1967, 11, p. 223-228.
149. Shi J., Yu J., Pohorly J. E., Kakuda Y. Polyphenolics in grape seeds- biochemistry and functionality. J. Med Food. 2003, vol. 6, N4, p. 291-299.
150. Simonetti P., Ciappellano S., Gardana C., Bramati L., Pietta P., Procyanidins from Vitis vinifera seeds: in vivo effects on oxidative stress. J. Agric. Food Chem. 2002. vol. 50. N21 p. 6217-6221.
151. Soleas G. Y., Diamandis E. P., Goldberg D. M. Wine as a biological fluid: histori, production and role in disease prevention. J. of Clinical Laboratory Analysis. 1997. N11, p. 187-213.
152. Somers T. C. Grapes penolics: the anthocyanins of vitis vinifera variety Schiraz S. Sei. Food.. Agr. 1966, vol. 17. N5, p. 215-219.
153. Somers T. C. Resultation and analysis of total phenolic constitaents of grape pigment. Journal of the Science of Food and Agriculture, 1967, vol. 18, N5, p. 193-196.
154. takahama U. Unhibition of lipoxygenase dependent lipid peroxidation by quercetin: mechanism of antioxidative function. Phytochemistry. 1985, vol. 24. p. 1443-1446.
155. Timberlake C. F., Bride P. Interaqtions between anthocyanins phenolic compunds and acetaldehyde. Am. J. Enol. Vitic. 1976, vol. 27/ N3, p. 97-102.
156. Tsuda T., Shiga K., Ohshima K., Kawakishi S., Osawa I. Inhibition of lipid peroxidation and the active oxigen radical scavengign effect of

- anthocyanin pigments isolated from Phaseolus vulgaris L. Biochem. Pharmacol. 1996. vol. 52. N7, p. 1033-1039.
157. Valsa A. K., Ushakumari B., Vijayalakshmi N. P. Effect of catechin on Lipid metabolism. J. Clin. Biol. Nutr. 1995, vol. 19. p. 175-182.
158. Vieira M., 1982. projet d'une technologie de vinification en rose dans les pays chauds. Technologia dei vini rossi e dei vini rosati. Puglia. Italia, p. 184-190.
159. Yastesen U., Knuthsen P. The use of HPLC and mass-spectrometry for the determination of flavonoids in red wines. 2 International Electronic Conference on Synthetic Organic Chemistry. 1998, 1-30 September.
160. Zilkens R. R., Burke V., Y. M. Holgson, Barden A., Beillin Y. Y., Pudsey I. B. Red wine and Beer Elevate Blood pressure in Normotensive Men. Hypertension. 2005. Vol. 45, p. 874-879.

სადისერტაციო ნაშრომის ირგვლივ გამოქვეყნებული

სამეცნიერო შრომების ჩამონათვალი

1. ბ.ბეჭუაშვილი, გ.ჯილაური, თ.ორთოძე – ასურეთული შავის ჯიშის ყურძნის ქიმიური თავისებურებაზე და მათი ასახვა ღვინოპროცესიაში. // საქართველოს ს/ზ მეცნ. აკადემიის ”მოამბე”, 2007, გ.21, გვ. 66-70.
2. Джигаури Г., Бежуашвили М., Патарая М., Кикнадзе Х. – Новые штаммы винных дрожжей рода *Saccharomyces* и динамика осуществляемого ими алкогольного брожения. //» Магарач». Виноградарство и Виноделие. 2007, №4, с. 24-25.
3. Джигаури Г., Бежуашвили М. – Исследование фенольных соединений виноматериала для столового сухого естественно розового вина «Асуретули ». // Сборник научных трудов института винограда и вина Магарач. Ялта, 2008, том 38, с.88-89.
4. ბეჭუაშვილი, ჯილაური: – “ სუფრის გმრალი ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინის წარმოების ხერხი” - გამოგონების პატენტი, Р 4532 , 2008
5. М.Бежуашвили, Г.Джигаури, Т. Сихарулидзе – Накопление высших спиртов в естественно-розовых виноматериалах, приготовленных из сорта винограда Асуретули шави. // Виноградарство и Виноделие. Сборник научных трудов НИВиВ «Магарач». том39. Ялта,2009. С.87-89
6. Джигаури Г.Д. Некоторые ароматобразующие компоненты виноматериала для столового сухого естественно-розового вина «АСУРЕТУЛИ». Georgian Engineering News, 2008, #3, p.166-167.
7. გ. ჯილაური. ტანინის გავლენა *Saccharomyces*-ის სახეობის ღვინის საფუარების დაბალ ტემპერატურაზე მაღუდარ შტამებზე განხორციელებული ალკოჰოლური დუღილის დინამიკაზე. საქართველოს სასოფლო-სამეურნეო უნივერსიტეტის შრომათა კრებული. 2008.
8. გ.ჯილაური. ასურეთული შავის ჯიშის ყურძნის წვენის და ბუნებრივად ვარდისფერი ღვინომასალების ტიტრული მეავიანობის შესახებ. საქ. აგრარული უნივერსიტეტის სამეცნიერო შრომათა კრებული.2010, გ.3, №4, გვ.145-147.

დანართი